

NEMATÓIDES DO BRASIL. PARTE IV: NEMATÓIDES DE AVES

Joaquim Júlio Vicente ¹
Henrique de Oliveira Rodrigues ^{1, 2}
Delir Corrêa Gomes ^{1, 2}
Roberto Magalhães Pinto ^{1, 2}

ABSTRACT. BRAZILIAN NEMATODES. PART IV: NEMATODES OF BIRDS. A survey of nematode species parasitizing Brazilian birds is presented, with enough data to provide their specific identification. The first section refers to the survey of the species, related to 17 superfamilies, 23 families, 75 genera and 257 species that are illustrated and measurement tables are given. The second section is concerned to the catalogue of host birds which includes 54 families, 361 species, and their respective parasite nematodes. The identification of these helminths is achieved by means of keys to the superfamilies, families and genera. Specific determination is induced through the figures and tables as above mentioned.

KEY WORDS. Nematodes, birds, Brazil

CONTEÚDO

Introdução	1
Histórico	2
Posição sistemática das espécies de nematóides parasitos de aves referidas para o Brasil	2
Catálogo dos nematóides	12
Catálogo de aves hospedeiras e respectivos parasitos	103
Referências bibliográficas	139
Tabelas	152
Figuras	192
Índice dos nematóides e aves hospedeiras	241

Em 1985 foi iniciado o inventário dos nematóides parasitos que ocorrem no Brasil com a publicação da primeira parte referente aos nematóides parasitos de peixes (VICENTE *et al.* 1985). Seguiram-se os catálogos dos nematóides parasitos de anfíbios (VICENTE *et al.* 1990) e o de répteis (VICENTE *et al.* 1993). Nesta quarta parte, em que são reunidos os nematóides parasitas de aves, é seguida a disposição dos trabalhos anteriores.

1) Departamento de Helmintologia, Laboratório de Helmintos Parasitas de Vertebrados, Instituto Oswaldo Cruz, Caixa Postal 926, 21041-210 Rio de Janeiro, Rio de Janeiro, Brasil.

2) Bolsista do CNPq.

A organização sistemática dos nematóides é baseada no trabalho de YAMAGUTI (1961), complementada com as modificações de HARTWICH (1974), CHABAUD (1975, 1978), ANDERSON & BAIN (1976), LICHTENFELS (1980) e DURETTE-DESSET & CHABAUD (1981).

Para identificação das superfamílias, famílias e gêneros, são fornecidas chaves de determinação originais ou adaptadas de outros autores. São dadas também as principais características das famílias e gêneros estudados. As espécies podem ser identificadas através de quadros de medidas e figuras.

A sistemática seguida no Catálogo das aves hospedeiras é a de PINTO (1944, 1978) complementada pelos trabalhos de SICK (1984) e FRISCH (1981).

HISTÓRICO

As primeiras referências sobre nematóides parasitos de aves encontrados no Brasil, foram feitas por RUDOLPHI em 1819, estudando material colhido por Olfers e Natterer.

TRAVASSOS (1913) foi o primeiro brasileiro a estudar nematóides parasitos de aves na sua tese sobre a subfamília Heterakinae Railliet & Henry, 1912.

Após esse trabalho inicial diversos outros pesquisadores, além do próprio Travassos, se ocuparam do estudo dos nematóides parasitos de aves no Brasil, atingindo atualmente mais de 160 os trabalhos e referências sobre esse assunto.

POSIÇÃO SISTEMÁTICA DAS ESPÉCIES DE NEMATÓIDES PARASITOS DE AVES REFERIDAS PARA O BRASIL

Rhabditoidea

Strongyloididae Chitwood & McIntosh, 1934

Strongyloides Grassi, 1879

minim Travassos, 1930

oswaldoi Travassos, 1930

Strongyloides sp.

Trichinelloidea

Trichuridae Railliet, 1915

Capillaria Zeder, 1800

annatis (Schrank, 1790) Travassos, 1915

aramidesi Freitas & Almeida, 1933

avellari Freitas & Almeida, 1935

brasiliiana Freitas, 1933

collaris (Linstow, 1873) Skrjabin & Shikhobalova, 1954

columbae (Rud., 1819) Graybill, 1924

crypturi (Rud., 1819) Travassos, 1915

droumondi Travassos, 1915

dujardini Travassos, 1914

phasianina Kotlán, 1940
plagiaticia Freitas & Mendonça, 1959
rudolphii Freitas, 1934
uropapillata Freitas & Almeida, 1935
vazi Freitas, 1933
venteli Freitas & Almeida, 1935
venusta Freitas & Mendonça, 1958
Capillaria sp.

Baruscapillaria Moravec, 1982
appendiculata (Freitas, 1953) Moravec, 1982
obsignata (Madsen, 1945) Moravec, 1982
spiculata (Freitas, 1933) Moravec, 1982
Aonchotheca Lopez-Neyra, 1947
bursata (Freitas & Almeida, 1934) Moravec, 1982
caudinflata (Molin, 1858) Moravec, 1982

Eucoleus Dujardin, 1845
annulatus (Molin, 1858) Lopez-Neyra, 1947
cairinae (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947
contortus (Creplin, 1839) Gagarin, 1951
dubius (Travassos, 1917) Lopez-Neyra, 1947
penidoi (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947
perforans (Kotlán & Orosz, 1931) Lopez-Neyra, 1946

Echinocoleus Lopez-Neyra, 1947
confusus (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947
Brevithominx Travassos, Freitas & Mendonça, 1964
asperodorsus Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Dioctophymatoidea

Dioctophymatidae (Railliet, 1915)
Eustrongylides Jäegerskiöld, 1909
ignotus Jäegerskiöld, 1909
perpapillatus Jäegerskiöld, 1909
Eustrongylides sp.

Hystrichis Dujardin, 1845
acanthocephalicus Molin, 1861

Strongyoidea

Deletocephalidae Chitwood, 1969
Deletocephalus Diesing, 1851
cesarpintoi Vaz, 1936
dimidiatus Diesing, 1851

- Paradeletocephalus* Freitas & Lent, 1947
minor (Molin, 1861) Freitas & Lent, 1947
- Syngamidae Leiper, 1912
Syngamus Siebold, 1836
trachea (Montagu, 1811) Chapin, 1925
- Trichostrongyoidea
- Dromaeostrongylidae Durette-Desset & Chabaud, 1981
Paramidostomum Freitas & Mendonça, 1949
pulchrum Freitas & Mendonça, 1949
- Ornithostrongylidae Durette-Desset & Chabaud, 1981
Lutznema Lent & Freitas, 1934
lutzi Lent & Freitas, 1934
Ornithonema Travassos, 1935
mensoris Travassos, 1935
Ornithostrongylus Travassos, 1914
almeidai Travassos, 1937
fariai Travassos, 1914
iheringi Travassos, 1941
minutus Travassos, 1941
quadriradiatus (Stevenson, 1904) Travassos, 1914
salobrensis Travassos, 1941
Ornithostrongylus sp.
Oswaldostrongylus Lent & Freitas, 1934
cruzi Lent & Freitas, 1934
- Trichostrongylidae Leiper, 1912
Hoazinstrongylus Pinto & Gomes, 1985
amazonensis Pinto & Gomes, 1985
Trichostrongylus Looss, 1905
nagathyi Freitas & Lent, 1935
nigricinctus (Railliet, 1898) Travassos, 1921
- Heterakoidea
- Heterakidae Railliet & Henry, 1914
Heterakis Dujardin, 1845
alata Schneider, 1866
arquata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914
brasiliiana Linstow, 1899
brevispiculum Gendre, 1911
gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923
ibanezi (Freitas, Vicente & Santos, 1969) Chabaud, 1978
inglisi Vicente, Pinto & Noronha, 1993

- isolonche* Linstow, 1906
macabuensis Vicente & Santos, 1967
nattereri Travassos, 1924
oscari Travassos, Pinto & Muniz, 1928
psophiae Travassos, 1913
spiculatus (Cobbold, 1861) Travassos, 1918
valdemucronata (Molin, 1860) Stossich, 1887
Heterakis sp.

Odontoterakis Skrjabin & Shikhobalova, 1947
multidentata (Baylis, 1944) Skrjabin & Shikhobalova, 1947
fariai (Travassos, 1913) Skrjabin & Shikhobalova, 1947

Ascaridiidae Baird, 1853

- Ascaridia* Dujardin, 1845
amblymoria (Drasche, 1882) Railliet & Henry, 1914
brasiliensis (Magalhães, 1892) Railliet & Henry, 1912
columbae (Gmelin, 1790) Travassos, 1913
galli (Schrank, 1788) Freeborn, 1923
hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914
lineata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1912
magalhaesi Travassos, 1913
numidae (Leiper, 1908)
ornata Kreis, 1955
orthocerca (Stossich, 1902) Travassos, 1913
pintoi Travassos, 1933
pterophora (Creplin, 1854) Railliet & Henry, 1914
sergiomeirai Pereira, 1933
serrata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914
Ascaridia sp.

Seuratoidea

- Seuratidae* Railliet, 1916
Skrjabinura Gnedina, 1933
spiralis Gnedina, 1933

Subuluroidea

- Subuluridae* Yorke & Maplestone, 1926
Subulura Molin, 1860
acutissima Molin, 1860
alfenensis Pinto, 1968
allodapa (Creplin, 1853) Railliet & Henry, 1913
bentocruzi Barreto, 1919
brumpti (Lopez-Neyra, 1922) Cram, 1926
carlosi Barreto, 1919
differens (Sonsino, 1890) Railliet & Henry, 1913

- forcipata* (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1913
lutzi Barreto, 1919
olympioi Barreto, 1919
papillosa (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1913
reclinata (Rud., 1819) Barreto, 1917
rudolphii Santos, 1970
strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912
suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912
travassosi Barreto, 1919
trogoni Barreto, 1919
Subulura sp.

Ascaridoidea

- Anisakidae Skrjabin & Karokhin, 1945
Contraaecum Railliet & Henry, 1912
caballeroi Bravo-Hollis, 1939
crenulatum Schuurmans-Stekhoven, 1937
granulosum (Schneider, 1866) Baylis, 1932
multipapillatum (Drasche, 1882) Baylis, 1932
pelagicum Johnston & Mawson, 1942
Contraaecum sp.
Porroaecum Railliet & Henry, 1912
reticulatum (Linstow, 1899) Baylis & Daubney, 1922
Porroaecum sp.

Acuarioidea

- Acuariidae Seurat, 1913
Acuaria Bremser, 1811
mamillaris (Molin, 1860) Railliet, Henry & Sisoff, 1912
mayori Lent, Freitas & Proença, 1945
Acuaria sp.
Ancyracanthopsis Diesing, 1861
coronata (Molin, 1860) Chabaud & Petter, 1959
Cheilospirura Diesing, 1861
hamulosa (Diesing, 1851) Diesing, 1861
Cheilospirura sp.
Chordatortilis Mendonça & Rodrigues, 1965
crassicauda Mendonça & Rodrigues, 1965
Cosmocephalus Molin, 1858
obvelatus (Creplin, 1825) Seurat, 1919
Deliria Vicente, Pinto & Noronha, 1980
gomesae Vicente, Pinto & Noronha, 1980

- Desportesius* Chabaud & Campana, 1949
invaginatus (Linstow, 1901) Chabaud & Campana, 1949
longevaginatus (Molin, 1860) Wong & Anderson, 1986
- Dispharynx* Railliet, Henry & Sisoff, 1912
capitata (Molin, 1860) Cram, 1927
crassissima (Molin, 1860) Cram, 1927
magnilabiata (Molin, 1860) Gendre, 1920
spiralis (Molin, 1858) Skrjabin, 1916
Dispharynx sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
- Echinuria* Soloviev, 1912
calcarata (Molin, 1860) Cram, 1927
longeornata (Molin, 1860) Cram, 1927
longevaginata (Molin, 1860) Cram, 1927
- Sciadiocara* Skrjabin, 1916
umbellifera (Molin, 1860) Skrjabin, 1916
- Schistorophus* Railliet, 1916
laciiniatus (Molin, 1860) Railliet, 1916
- Seuratia* Skrjabin, 1916
shipleyi (Stossich, 1900) Skrjabin, 1916
- Skrjabinoclava* Sobolev, 1943
tupacincai Freitas, Vicente & Ibañez, 1970
- Streptocara* Railliet, Henry & Sisoff, 1912
penihamata (Molin, 1860)
- Synhimanthus* Railliet, Henry & Sisoff, 1912
rectus (Molin, 1860) Gendre, 1920
- Stegophorus* Wehr, 1934
diomedae (Johnston & Mawson, 1942) Johnston & Mawson, 1945
- Viktorocara* Gushanskaya, 1950
Viktorocara sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995
- Spiruroidea**
- Gongylonemataidae* Sobolev, 1949
- Gongylonema* Molin, 1857
freitasi Costa, 1964
ingluvicola Ransom, 1904
Gongylonema sp.
- Habronematoidea**
- Habronematidae* (Chitwood & Wehr, 1932) Ivaschkin, 1961
- Excisa* Gendre, 1928
excisa (Molin, 1860) Gendre, 1928

- Cyrnea* Seurat, 1914
semilunaris Molin, 1860
Cyrnea sp.
- Habronema* Diesing, 1861
unilateralis (Molin, 1860) Seurat, 1914
uncinipenis (Molin, 1860) Freitas & Lent, 1947
waltoni (Freitas & Lent, 1947) Yamaguti, 1961
Habronema sp.
- Hadjelia* Seurat, 1916
curvata Vaz & Pereira, 1935
neglecta (Lent & Freitas, 1939) Chabaud, 1975
- Histiocephalus* Diesing, 1851
Histiocephalus sp.
- Odontospirura* Wehr, 1933
zschokkei (Railliet & Henry, 1911) Yamaguti, 1961
- Procyne* Chabaud, 1958
leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975
mansioni (Seurat, 1914) Chabaud, 1975
ruschii (Freitas, 1967) Chabaud, 1975
- Torquatoides* Inglis, 1965
conocephala (Molin, 1860) Inglis, 1965
crotophaga (Williams, 1929) Inglis, 1965
- Viguiera* Seurat, 1913
osmanhilli (Yeh, 1954) Chabaud, 1975
vulvoinflate (Molin, 1860) Chabaud, 1975
Viguiera sp.
- Tetrameridae* Travassos, 1914
- Tetrameres* Creplin, 1846
americanus Cram, 1927
bispinosa (Molin, 1860) Travassos, 1914
coccinea (Seurat, 1914) Travassos, 1914
confusa Travassos, 1919
cruzi Travassos, 1914
dubia Travassos, 1917
fissispina (Diesing, 1860) Travassos, 1914
gigas Travassos, 1919
hagenbecki Travassos & Vogelsang, 1930
micropenis (Travassos, 1915) Chabaud, 1975
minima Travassos, 1914
paradoxus Diesing, 1835
pusilla (Travassos, 1915) Chabaud, 1975

tetrica Travassos, 1917
Tetrameres sp.

Physalopteroidea

Physalopteridae Leiper, 1908

Physaloptera Rudolphi, 1819
acuticauda Molin, 1860
alata Rud., 1819
inflata (Molin, 1860) Stossich, 1889
losseni Ortlepp, 1937
saginata Rud., 1819
subalata Schneider, 1866
subulata Schneider, 1866
truncata Schneider, 1866
Physaloptera sp.

Thelazioidea

Thelaziidae Skrjabin, 1915

Ceratospira Schneider, 1866
thripomavis Wehr, 1930
Hempelia Vaz, 1937
cameroni (Strachan, 1957) Rodrigues, 1980
hempeli Vaz, 1936

Oxyspirura Drasche in Stossich, 1897
altensis Rodrigues, 1962
anacanthura (Molin, 1860) Stossich, 1897
brasiliensis Rodrigues, 1962
brevipenis (Molin, 1860) Stossich, 1897
brevisubulata (Molin, 1860) Stossich, 1897
cassici Rodrigues, 1963
cephaloptera (Molin, 1860) Stossich, 1897
cruzi Rodrigues, 1962
heteroclita (Molin, 1860) Ransom, 1904
mansoni (Cobbold, 1879) Ransom, 1904
matogrossensis Rodrigues, 1963
octopapillata Caballero, 1942
petrowi Skrjabin, 1929
sygmoidea (Molin, 1860) Stossich, 1897
Oxyspirura sp.

Thelazia Bosc, 1819

anolabiata (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910
aquilina Baylis, 1934
buteonis Herde, 1942

- campanulata* (Molin, 1858) Railliet & Henry, 1910
cholodkovskii Skrjabin, 1922
chungkingensis Hsü, 1933
dacelonis (Breinl, 1913) Travassos, 1918
papillosa (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910
pittae Johnston & Mawson, 1941
sicki Strachan, 1957
tonkinensis Hsü, 1935
Thelazia sp.

Aproctoidea

- Aprocidae* Skrjabin & Shikhobalova, 1945

- Aprocia* Linstow, 1883
brevipenis Rodrigues & Rodrigues, 1980
caudata Mendonça, 1961
pyrrhurae Freitas & Mendonça, 1952
Aprocia sp.

- Tetracheilonema* Diesing, 1861
quadrilabiatum (Molin, 1858)

Desmidocercidae Cram, 1927

- Desmidocercella* Yorke & Maplestone, 1926
ardeae (Nawrotzky, 1914) Yorke & Maplestone, 1926

Diplotriaenoidea

- Diplotriaenidae* Anderson, 1958

- Dicheilonema* Diesing, 1861
rheae (Owen, 1843) Baylis & Daubney, 1926
fusiformis (Molin, 1858)

- Diplotriaena* Railliet & Henry, 1909
agelaius (Walton, 1927) Anderson, 1959
americana Walton, 1927
attenuata-verrucosa (Molin, 1858) Henry & Ozoux, 1909
bargusinica Skrjabin, 1917
delirae Pinto & Noronha, 1970
falconis (Connal, 1912) Blanc, 1919
henryi Blanc, 1919
microscopiculum Pinto & Noronha, 1971
ozouxi Railliet & Henry, 1909
sylvinae Pinto & Noronha, 1970
ursulae Pinto & Noronha, 1971
zederi Pinto, Vicente & Noronha, 1980
Diplotriaena sp.

- Hamatospiculum* Skrjabin, 1916
 insigne (Schneider, 1866) Skrjabin, 1916
 pauloi (Rodrigues & Franco, 1964) Anderson & Bain, 1976
- Monopetalonema* Diesing, 1861
 alcedinis (Rud., 1819)
- Serratospiculum* Skrjabin, 1915
 verrucosum (Molin, 1858) Skrjabin, 1915

Filarioidea

- Onchocercidae (Leiper, 1911)
- Aproctella* Cram, 1931
 carinii (Pereira & Vaz, 1933) Anderson, 1957
 stoddardi Cram, 1931
- Aproctiana* Skrjabin, 1934
 meirai (Travassos, 1930) Skrjabin, 1934
- Eulimdana* Founikoff, 1934
 micropenis (Travassos, 1926) Bartlett, Wong & Anderson, 1985
- Onchocerca* Diesing, 1841
 Onchocerca sp.
- Paronchocerca* Peters, 1936
 helicina (Molin, 1858) Chabaud & Bain, 1964
 ibanezi (Freitas, Vicente & Pinto, 1970) Anderson & Bain, 1970
- Pelecitus* Railliet & Henry, 1910
 andersoni Bartlett & Greiner, 1986
 circularis (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910
 helicinus (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910
 tercostatus (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910
 Pelecitus sp.
- Dessetfilaria* Bartlett & Bain, 1987
 brasiliensis (Yeh, 1957) Bartlett & Bain, 1987
- Splendidofilaria* Skrjabin, 1923
 gedoelsti Travassos, 1926
 pitangi (Vicente, Pinto & Noronha, 1980) Anderson & Bain, 1976

CATÁLOGO DOS NEMATÓIDES

Os nematóides parasitos de aves referidos para o Brasil pertencem a 17 superfamílias, 23 famílias, 75 gêneros e 257 espécies.

Chave para identificação das superfamílias

1. Fêmeas parasitas partenogenéticas. Geração parasitária alternando-se com a geração de vida livre **Rhabditoidea**
 - Sem as características anteriores 2
2. Esôfago constituído de um tubo estreito que caminha pelo centro de uma fileira de células, na maior parte do seu comprimento **Trichinelloidea**
 - Esôfago sem as características anteriores 3
3. Machos com bolsa copuladora 4
 - Machos sem bolsa copuladora 6
4. Machos dotados de bolsa copuladora muscular, não sustentada por raios **Diocophyphatoidea**
 - Machos com bolsa copuladora cuticular sustentada por raios 5
5. Corpo mais ou menos desenvolvido, com cápsula bucal bem desenvolvida **Strongyoidea**
 - Corpo mais ou menos filiforme, com cápsula bucal pouco desenvolvida ou ausente **Trichostrongyoidea**
 - 6. Esôfago dilatado posteriormente, formando um bulbo 7
 - Esôfago não dilatado posteriormente, formando um bulbo 8
 - 7. Machos com uma ventosa pré-anal circular com rebordo espessado **Heterakoidea**
 - Machos com uma ventosa pré-anal fusiforme ou elipsoide sem rebordo espessado **Subuluroidea**
 - 8. Esôfago curto, simples e cilíndrico ou curto e dividido em duas partes tendo ou não o mesmo diâmetro. Lábios ausentes ou reduzidos **Seuratoidea**
 - Sem as características anteriores 9
 - 9. Esôfago longo dividido em duas partes, a anterior mais curta e mais estreita e a posterior longa e larga; usualmente com dois lábios laterais e cavidade bucal geralmente presente **Spiruroidea**
 - Sem as características anteriores 10
 - 10. Boca cercada por três grandes lobos ou lábios, corpo relativamente robusto **Ascaridoidea**
 - Boca sem lábios, com dois ou quatro lábios, corpo geralmente filiforme 11

11. Boca cercada por dois lábios, extremidade anterior provida de cordões, placas cuticulares, apêndices ou expansões de formas variadas Acuarioidea
 – Sem as características anteriores 12
- 12 - Boca sem lábios, com dois ou quatro lábios bi ou trilobados, com ou sem dentes, seguida de cápsula bucal mais ou menos complexa Habronematoidea
 – Sem as características anteriores 13
13. Boca com dois lábios laterais simples, triangulares, cutícula geralmente dobrada sobre os lábios, formando um colarete cefálico, cavidade bucal curta ou ausente Physalopteroidea
 – Sem as características anteriores 14
14. Boca sem lábios, cercada de papilas, seguida de pequena cápsula bucal Thelazioidea
 – Sem as características anteriores 15
15. Boca sem lábios, sem cápsula bucal; ânus geralmente atrofiado ou ausente Aproctoidea
 – Sem as características anteriores 16
16. Boca sem lábios ou com dois lábios, sem cápsula bucal, extremidade anterior com estruturas em forma de dragonas ou tridentes. Fêmeas ovíparas Diplotriaenoidea
 – Boca sem lábios, sem cápsula bucal, sem estruturas em forma de dragona ou tridentes. Fêmeas vivíparas Filarioidea

Rhabditoidea

Esta superfamília inclui a família Strongyloididae Chitwood & McIntosh, 1934 com o gênero *Strongyloides* Grassi, 1879 que contém espécies parasitas de aves referidas para o Brasil.

Strongyloididae Chitwood & McIntosh, 1934

Rhabditoidea: Formas parasitas com aspecto de fêmeas. Apresentam esôfago longo, sem bulbo posterior. Vulva no terço posterior do corpo. Formas de vida livre diferenciadas ou não em machos e fêmeas. Parasitas de anfíbios, répteis, aves e mamíferos.

Strongyloides Grassi, 1879

Geração parasitária com cápsula bucal presente ou ausente. Esôfago longo e estreito, algumas vezes alargado posteriormente, sem bulbo. Machos desconhecidos. Cauda curta; vulva no terço posterior do corpo; anfidelfas, ovíparas. Ovos embrionados ou contendo larvas. Geração de vida livre com cavidade bucal curta,

mais ou menos infundibular com a extremidade posterior estendendo-se um pouco para o interior do esôfago. Esôfago dividido em "corpus", "istmo" e bulbo com válvulas. Machos de vida livre com a cauda terminando em ponta, sem asas caudais, com poucas papilas subventrais pré-cloacais e pós-cloacais. Espículos iguais. Gubernáculo presente. Fêmeas de vida livre com cauda terminando em ponta afilada; vulva posterior à metade do corpo. Anfídefas, ovíparas, algumas vezes vivíparas.

Espécie tipo: *S. stercoralis* (Bavay, 1876) Stiles & Hassall, 1902.

Espécies assinaladas no Brasil:

***S. minimum* Travassos, 1930 (Tab. I; Figs 1-3)**

Hospedeiro e proveniência: *Anas bahamensis bahamensis* L. - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 156

***S. oswaldoi* Travassos, 1930 (Tab. I; Figs 4-6)**

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - DF, GO, RJ, MA, MG, PI, SP.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 155

***Strongyloides* sp.: Santiago & Costa, 1974**

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - RO, BA, RS, SP.

Localização: Intestino delgado

Referência bibliográfica: 126

***Strongyloides* sp.: Costa, Leite, Guimarães & Lima, 1986**

Hospedeiro e proveniência: *Meleagris gallopavo domesticus* - Brasil.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 20

Trichinelloidea

Esta superfamília inclui a família Trichuridae Railliet, 1915 com os gêneros *Capillaria* Zeder, 1800, *Baruscapillaria* Moravec, 1982, *Aonchotheca* Lopez-Neyra, 1947, *Eucoleus* Dujardin, 1845, *Echinocoleus* Lopez-Neyra, 1947 e *Brevithominx* Travassos, Freitas & Mendonça, 1964, com espécies parasitas de aves.

Trichuridae Railliet, 1915

Nematóides de tamanho médio ou grande. A parte anterior do corpo pode ser mais longa ou mais curta que a posterior a qual pode ser mais grossa ou ligeiramente mais grossa que a anterior. Boca simples, lábios pouco evidentes ou

ausentes. Machos com um espículo ou raramente somente com a bainha espicular. Fêmeas com vulva perto do término do esôfago. Ovíparas. Ovos com casca grossa, em forma de barril, com um opérculo em cada polo. Parasitos de vertebrados.

Chave para identificação dos gêneros

1. Macho com asa caudal *Aonchoteca*
- Macho sem asa caudal 2
2. Bainha espicular não espinhosa *Baruscapillaria*
- Bainha espicular espinhosa 3
3. Bolsa membranosa ausente *Capillaria*
- Bolsa membranosa presente 4
4. Bolsa membranosa rudimentar (pseudobolsa), formada por dois diminutos lobos arredondados, posteriormente conectados entre eles por uma membrana cuticular dorsal reduzida *Eucoleus*
- Bolsa membranosa sem essas características 5
5. Macho sem espículo *Brevithominx*
- Macho com espículo *Echinocoleus*

Capillaria Zeder, 1800

Asa caudal lateral ausente no macho; extremidade posterior do macho arredondada, provida de dois lobos laterais ventrais ou dorsais; bolsa membranosa ausente; duas diminutas papilas sésseis freqüentemente presentes; espículo bem esclerotinizado; bainha espicular espinhosa; apêndice vulvar ausente ou presente; parasitos intestinais de aves, peixes, anfíbios, répteis e mamíferos.

Espécie tipo: *C. anatis* (Schrank, 1790) Travassos, 1915

Espécies assinaladas no Brasil:

C. annatis (Schrank, 1790) Travassos, 1915 (Figs 7-9)

Sinonímia: *Trichocephalus anatis* Schrank, 1790; *Capillaria tumida* Zeder, 1803; *Trichocephalus capillaris* Rud., 1809; *Trichosoma brevicolle* Rud., 1819 nec *T. brevicolle* Rud., 1819 of Ebert, 1963 (= *C. mergi* Holger Madsen 1905); *Thominx anatis* Skrjabin & Shikhobalova, 1954.

Hospedeiro e preveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Jaboticabal, SP.

Localização: Intestino grosso.

Referências bibliográficas: 49, 144, 83

C. aramidesi Freitas & Almeida, 1933 (Tab. I; Figs 10-12)

Sinonímia: *Echinocoleus aramidesi* Lopez-Neyra, 1947; *Thominx aramidesi* Skrjabin & Shikhobalova, 1954.

Hospedeiro e proveniência: *Aramides cajanea cajanea* Mull. - Rio de

Janeiro, RJ.

Localização: Ceco.

Referências bibliográficas: 31, 32, 69, 83

C. avellari Freitas & Almeida, 1935 (Tab. I; Figs 13-14)

Hospedeiro e proveniência: *Mycteria mycteria* (Licht.) - Lassance, MG.

Localização: Esôfago.

Referências bibliográficas: 31, 32, 83

C. brasiliiana Freitas, 1933 (Tab. I; Figs 15-16)

Sinónimia: *Echinocoleus brasiliiana* Lopez-Neyra, 1946; *Thominx brasiliiana* Skrjabin & Shikhobalova, 1954.

Hospedeiro e proveniência: *Nycticorax naevius* (Bodd.) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 31, 32

C. collaris (Linstow, 1873) Skrjabin & Shikhobalova, 1954 (Tab. III; Figs 17-18)

Sinónimia: *Trichosomum longicolle* Dujardin, 1845 nec Rud., 1819; *Trichosoma collare* Linstow, 1873; *T. retusum* Railliet, 1893; *T. dubium* Kowalewsky, 1894; *Capillaria (Capillaria) retusa* Travassos, 1915; *C. (Thominx) collare* Travassos, 1915; *C. retusa* Stubbs & Crawley, 1922; *C. dubia* Baylis, 1929 nec Travassos, 1917; *Capillaria* sp. Cuvillier & Jones, 1933; *Echinocoleus collare* Lopez-Neyra, 1946; *Thominx collaris* Skrjabin & Shikhobalova, 1954; *Orthothominx collaris* Freitas & Silva, 1960.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - BA, MA, MG, PA, PR, PI, RS, RJ, SP, SC; *Numida meleagris dom.* L. - Brasil; *Meleagris gallopavo* L. - Brasil; *Odontophorus capueira capueira* (Spix) - Brasil; *Pavo cristatus* (L.) - MG; *Anas boschas domestica* - PR.

Localização: Cecos, intestino delgado, estômago muscular.

Referências bibliográficas: 49, 69, 83, 134

C. columbae (Rud., 1819) Graybill, 1924 (Figs 19-21)

Sinónimia: *Trichosoma columbae* Rud., 1819; *Calodium tenue* Dujardin, 1845 nec *Eucoleus tenuis* Dujardin, 1845; *Trichosoma* sp. Bellingham, 1845; *Trichosomum (Calodium) tenuissimum* Diesing, 1851; *Capillaria* sp. Stiles & Hassal, 1894; *Capillaria dujardini* Travassos, 1914; *C. (Capillaria) dujardini* Travassos, 1915; *Capillaria* sp. Stubbs & Crawley, 1922.

Hospedeiros e proveniência: *Columba livia dom.* L. - GO, MG, PR, PE, RS, SP, RJ; *Gallus gallus dom.* (L.) - MG, RS, RJ, SP; *Meleagris gallopavo* L. - PI; *Pavo cristatus* (L.) - MG; *Ramphastos toco* - GO.

Referências bibliográficas: 10, 69, 83, 134, 137

C. crypturi (Rud., 1819) Travassos, 1915

Sinonímia: *Trichosoma crypturi* Rud., 1819; *Trichosomum crypturi* Dujardin, 1845.

Hospedeiros e proveniência: *Tinamus tao* Temm., *Tinamus* sp. - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 32, 134

C. droumondi Travassos, 1915 (Tab. II; Fig. 22)

Sinonímia: *Capillaria (Capillaria) droumondi* Travassos, 1915.

Hospedeiro e proveniência: *Cygnus melancoryphus* Mol. - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 83, 134

C. dujardini Travassos, 1914 (Tab. II, Fig. 23)

Sinonímia: *Capillaria (Capillaria) dujardini* Travassos, 1914.

Hospedeiro e proveniência: *Columba livia dom.* L. - Brasil.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 83, 144

C. phasianina Kotlán, 1940 (Tab. II; Figs 24-27)

Sinonímia: *Trichosoma longicolle* Rud., 1819; *Capillaria cadovulvata* Madsen, 1945; *Thominx phasianina* Tchertkova, 1950.

Hospedeiro e proveniência: *Phasianus colchicus torquatus* (Gm.) - Brasil.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 50, 83

C. plagiaticia Freitas & Mendonça, 1959 (Tab. II; Figs 28-31)

Hospedeiro e proveniência: *Aratinga cactorum caixana* Spix - Brasil.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 48

C. rudolphii Freitas, 1934 (Tab. III; Figs 32-33)

Sinonímia: *Aonchoteca rudolphii* Lopez-Neyra, 1946.

Hospedeiro e proveniência: *Tinamus solitarius* Vieill. - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 33, 83.

C. uropapillata Freitas & Almeida, 1935 (Tab. III; Figs 34-37)

Sinonímia: *Eucoleus uropapillatus* Lopez-Neyra, 1946.

Hospedeiro e proveniência: *Phasianus colchicus* L. - RJ.

Localização: Papo.

Referências bibliográficas: 37, 83

***C. vazi* Freitas, 1933 (Tab. III; Figs 38-39)**

Sinonímia: *Eucoleus vazi* Lopez-Neyra, 1946; *Thominx vazi* Skrjabin & Shikhobalova, 1954.

Hospedeiro e proveniência: *Odontophorus capueira* Spix - SC.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 31, 32, 83

***C. venteli* Freitas & Almeida, 1935 (Tab. III; Figs 40-42)**

Sinonímia: *Thominx spiralis* Skrjabin & Shikhobalova, 1954.

Hospedeiros e proveniência: *Ajaia ajaja* (L.) - Sarapuhy, RJ; *Cochlearius cochlearius cochlearius* L. - Lassance, MG.

Localização: Esôfago.

Referências bibliográficas: 37, 83

***C. venusta* Freitas & Mendonça, 1958 (Tab. III; Figs 43-46)**

Hospedeiros e proveniência: *Pteroglossus aracari aracari* Sturm, *Ramphastus vitellinus ariel* Vigors - ES; *R. toco* Mueller - Belém, PA.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 47, 83

***Capillaria* sp.: Freitas, 1933**

Hospedeiro e proveniência: *Aramides cajanea cajanea* Mull. - RJ.

Localização: Ceco.

Referência bibliográfica: 32

***Capillaria* sp.: Freitas & Almeida, 1935**

Hospedeiro e proveniência: *Anas bahamensis bahamensis* L. - Rio de Janeiro.

Localização: Esôfago.

Referência bibliográfica: 37

***Capillaria* sp.: Pinto & Almeida, 1935**

Hospedeiro e proveniência: *Cairina moschata domestica* - Brasil.

Localização: Esôfago.

Referência bibliográfica: 37

***Capillaria* sp.: Travassos, Freitas & Lent, 1939**

Hospedeiros e proveniência: *Crax blumemberghii* Spix, *Phalacrocorax olivaceus olivaceus* (Humb.) - Salobra, MS.

Localização: Esôfago.

Referência bibliográfica: 174

***Capillaria* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Phalacrocorax olivaceus olivaceus* (Humb.) - Salobra, MS.

Localização: Não indicada.

Referência bibliográfica: 163

***Capillaria* sp.: Travassos, 1943**

Hospedeiro e proveniência: *Mycteria americana* L. - Salobra, MS.

Localização: Não indicada.

Referência bibliográfica: 169

***Capillaria* sp.: Travassos & Freitas, 1948**

Hospedeiro e proveniência: *Tinamus solitarius solitarius* (Vieill.) - Sooretama, ES.

Localização: Não indicada.

Referência bibliográfica: 169

***Capillaria* sp.: Santiago & Costa, 1974**

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - RO.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 126

***Capillaria* sp.: Carneiro, Campos, Lustosa & Pereira, 1979**

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Goiânia, GO, DF.

Localização: Não indicada.

Referência bibliográfica: 10

***Capillaria* sp.: Costa, Leite, Guimarães & Lima, 1986**

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - CE, DF, GO, RO, SP.

Referência bibliográfica: 20

***Capillaria* sp.: Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995**

Hospedeiro e proveniência: *Theristicus c. caudatus* (Boddaert) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 180

***Baruscapillaria* Moravec, 1982**

Asa lateral caudal do macho ausente; bolsa membranosa bem desenvolvida, lobular ou não lobular, suportada a cada lado na maioria das vezes, por uma ou algumas vezes por dois pequenos lobos arredondados, freqüentemente estreitados na base; cada lobo é provido de pequena projeção, usualmente curvada ventralmente; espículo bem esclerotinizado, relativamente longo; bainha espicular não espinhosa; apêndice vulvar presente ou ausente; parasitos do intestino e estômago de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *B. obsignata* (Madsen, 1945) Moravec, 1982.

Espécies assinaladas no Brasil:

***B. appendiculata* (Freitas, 1933) Moravec, 1982 (Tab. IV; Figs 47-48)**

Sinonímia: *Capillaria appendiculata* Freitas, 1933; *Aonchoteca appendiculata* Lopez-Neyra, 1946.

Hospedeiro e proveniência: *Phalacrocorax brasilianus brasilianus* (Gm.) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Intestino grosso.

Referências bibliográficas: 31, 83

***B. obsignata* (Madsen, 1945) Moravec, 1982 (Tab. IV; Figs 49-51)**

Sinonímia: *Trichosomum tenuissimum* Diesing, 1851; *nec Calodium tenue* Dujardin, 1845, *nec T. (Calodium) tenuissimum* Diesing, 1851.

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Salvador e Feira de Santana -, BA, PR, RS, RJ, SP, SC.

Localização: Intestino delgado e cecos.

Referências bibliográficas: 49, 83

***B. spiculata* (Freitas, 1933) Moravec, 1982 (Tab. IV; Figs 52-54)**

Sinonímia: *Capillaria spiculata* Freitas, 1933; *Aonchoteca spiculata* Lopez-Neyra, 1946.

Hospedeiro e proveniência: *Phalacrocorax brasiliensis* (Vieill.) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Cloaca.

Referências bibliográficas: 31, 32, 69, 83

Aonchoteca Lopez-Neyra, 1947

Asa caudal lateral do macho, presente, bem desenvolvida; extremidade posterior do macho provida de bolsa membranosa suportada por um ou mais pares de projeções laterais freqüentemente curvadas ventralmente, estreitas, alongadas; espículo presente, algumas vezes indistinto devido a esclerotinização insuficiente; bainha espicular não espinhosa; apêndice vulvar ausente ou presente; parasitos de aparelho digestivo de mamíferos, e menos freqüentemente de aves e anfíbios.

Espécie tipo: *A. putorii* (Rud., 1819) Lopez-Neyra, 1947.

Espécies assinaladas no Brasil:

***A. bursata* (Freitas & Almeida, 1934) Moravec, 1982 (Tab. IV; Figs 55-57)**

Sinonímia: *Capillaria bursata* Freitas & Almeida, 1934.

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 36, 69, 83

A. caudinflata (Molin, 1858) Moravec, 1982 (Figs 58-59)

Sinonímia: *Trichosoma longicolle*, Mehlis, 1831 nec Rud., 1819; *Calodium caudinflatum* (Molin, 1858); *T. gallinum* Kowalewski, 1894; *Trichosomum papillosum* Blome, 1909; *T. papilligera* Railliet & Henry, 1911; *Capillaria blomeri* Travassos, 1915; *C. gallina* (Goeze, 1782); *C. columbae* var. *sturni* Cannon, 1939.

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* L. - RJ, MG.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 83

***Eucoleus* Dujardin, 1845**

Asa lateral caudal do macho ausente; extremidade posterior do macho estreitada com uma pseudobolsa rudimentar formada por dois lobos diminutos arredondados, posteriormente conectados entre eles por uma membrana cuticular dorsal, reduzida; espículo afilado, moderadamente esclerotinizado e assim pouco distinto (algumas vezes indistinto) bainha espicular longa, densamente coberta de espinhos cuticulares; vulva não proeminente; parasitos do aparelho respiratório e mucosas do esôfago, cavidade bucal e estômago de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *E. aerophilus* (Creplin, 1839) Dujardin, 1845.

Especies assinaladas no Brasil:

***E. annulatus* (Molin, 1858) Lopez-Neyra, 1947 (Tab. IV; Figs 60-62)**

Sinonímia: *Trichosomum annulatum* Molin, 1858; *T. strumosum* Reibish, 1893; *T. delicatissimum* Perroncito & Tomiolo, 1900; *Capillaria strumosa* Eberth, 1863; *C. (Thominx) strumosa* Travassos, 1915; *C. ovulata* Graham, Thorpe & Hectorne, 1929; *Ritaklossia annulata* Freitas & Silva, 1960.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - BA, MA, MG, PA, PR, RS, SP, SC; *Meleagris gallopavo* L. - Brasil; *Phasianus colchicus colchicus* L. - Brasil.

Localização: Esôfago e papo.

Referências bibliográficas: 49, 69, 83, 146

***E. cairinae* (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947 Tab. V; Fig. 63)**

Sinonímia: *Capillaria cairinae* Freitas & Almeida, 1935.

Hospedeiros e proveniência: *Cairina moschata dom.* L. - Rio de Janeiro, RJ; *Anas boschas dom.* L. - PR.

Localização: Esôfago.

Referências bibliográficas: 37, 69, 83

***E. contortus* (Creplin, 1839) Gagarin, 1951 (Tab. V; Figs 64-66)**

Sinonímia: *Trichosoma contortum* Creplin, 1839; *Trichosomum contortum* Dujardin, 1845; *Capillaria (Thominx) contorta* Travassos, 1915; *C. vanelli*

Yamaguti, 1935 *nec Trichosoma vanelli* Rud., 1809.

Hospedeiros e proveniência: *Meleagris gallopavo* L. - MG; *Anser ferus dom.* Schaeff., *Anas boschas dom.* L., *Gallus gallus dom.* (L.) - BA, SP.

Localização: Esôfago.

Referências bibliográficas: 31, 32, 83

***E. dubius* (Travassos, 1917) Lopez-Neyra, 1947** (Tab. V; Figs 67-69)

Sinonímia: *Capillaria dubia* Travassos, 1917.

Hospedeiro e proveniência: *Atilla cinereus* (Gm.) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Esôfago.

Referências bibliográficas: 69, 83, 145

***E. penidoi* (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947** (Tab. V; Figs 70-72)

Sinonímia: *Capillaria penidoi* Freitas & Almeida, 1935; *Ritaklossia penidoi* Freitas, 1959.

Hospedeiro e proveniência: *Nothura maculosa* (Temm.) - Avaré, SP.

Localização: Papo.

Referências bibliográficas: 37, 50, 69, 83

***E. perforans* (Kotlán & Orosz, 1931) Lopez-Neyra, 1947** (Tab. V; Figs 73-76)

Sinonímia: *Capillaria perforans* Kotlán & Orosz, 1931; *Thominx perforans* Skrjabin & Shikhobalova, 1954.

Hospedeiros e proveniência: *Phasianus colchicus torquatus* (Gm.) - SP; *Meleagris gallopavo* L. - Brasil; *Numida meleagris* L. - SP.

Localização: Esôfago e papo.

Referências bibliográficas: 69, 83

***Echinocoleus* Lopez-Neyra, 1947**

Asa caudal do macho ausente; extremidade posterior do macho provida de pequena bolsa membranosa, às vezes bilobada, suportada em cada lado por uma projeção dorsolateral lobular pequena, arredondada. Projeção caudal dorsal ausente; espículo bem esclerotinizado; de tamanho médio; bainha espicular espinhosa; apêndice vulvar ausente ou presente; parasitos intestinais de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *E. cyanopicae* Lopez-Neyra, 1947.

Espécie assinalada no Brasil:

***E. confusus* (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947** (Tab. VI; Figs 77-86)

Sinonímia: *Capillaria confusa* Freitas & Almeida, 1945; *Thominx confusa* Skrjabin & Shikhobalova, 1954.

Hospedeiro e proveniência: *Aramides cajanea cajanea* Muell. - Rio de

Janeiro, RJ.

Localização: Esôfago.

Referências bibliográficas: 37, 69, 83

***Brevithominx* Travassos, Freitas & Mendonça, 1964**

Extremidade anterior com região cefálica não diferenciada; corpo com a porção anterior menor que a posterior; fêmeas com muitos ovos não inclusos em cápsulas; machos sem asas caudais laterais; bolsa caudal presente; sem espículo e com bainha espicular espinhosa. Parasitos de aves.

Espécie tipo: *B. asperodorsus* Travassos, Freitas & Mendonça, 1964.

Espécie assinalada no Brasil:

***B. asperodorsus* Travassos, Freitas & Mendonça, 1964** (Tab. VI; Figs 80-82)

Hospedeiro e proveniência: *Capella paraguaya* (Vieill.) - Linhares (Lagoa Juparanã), ES.

Localização: Submucosa da moela.

Referências bibliográficas: 83, 175

Dioctophymatoidea

Esta superfamília é representada pela família Dioctophytidae Railliet, 1915 com os gêneros *Eustrongylides* Jägerskiöld, 1909 e *Hystrichis* Dujardin, 1845 que encerram espécies parasitas de aves.

Dioctophytidae Railliet, 1915

Nematóides de tamanho médio ou grande. Boca com lábios mas cercada por 6, 12 ou 18 papilas, dispostas em um ou dois círculos. Cutícula fortemente estriada com ou sem espinhos. Vestíbulo curto e de paredes finas. Esôfago longo sem bulbo posterior. Anel nervoso situado muito anteriormente. Órgãos excretores aparentemente ausentes. Macho com bolsa copuladora fechada, campanuliforme, com paredes musculares e sem raios. Apresenta um só espículo. A fêmea apresenta a vulva próxima ao ânus ou na parte anterior do corpo. Vagina muito longa, ovos com casca grossa, com os polos modificados e a superfície coberta com depressões. Parasitos de mamíferos e aves. Larvas encontradas em peixes.

Chave para identificação dos gêneros

- Cutícula estriada, sem espinhos, boca rodeada por dois círculos de papilas *Eustrongylides*
- Cutícula fortemente estriada, com espinhos na parte anterior do corpo e algumas vezes em todo corpo, boca rodeada por um só círculo de papilas . . *Hystrichis*

Eustrongylides Jäegerskiöld, 1909

Cutícula estriada, sem espinhos; boca simples, com 12 ou 18 papilas arranjadas em dois círculos (sempre dois laterais e quatro submedianos em cada círculo); esôfago longo. Machos com bolsa copuladora campanuliforme e sem raios; com um espículo longo. Fêmeas com extremidade posterior truncada; ânus terminal; vulva próxima ao ânus; ovos com casca espessa; adultos parasitando glândulas e moela de aves aquáticas. Nos peixes são encontradas larvas e formas jovens.

Espécie tipo: *Eustrongylides perpapillatus* Jäegerskiöld, 1909.

Especies assinaladas no Brasil:

E. ignotus Jäegerskiöld, 1909 (Tab. VI; Figs 83-84)

Sinonímia: *Eustrongylus papillosus* Diesing, 1851 (*pro partis*); *Hystrichis papillosus* Molin, 1861 (e.p.); *Eustrongylides tubifex* Schneider, 1866 (*pro partis*).

Hospedeiro e proveniência: *Ardea cocoi* L., *Botaurus pinnatus* Licht., *Anhinga anhinga* (L.), *Euxenura maguari* (Gmelin) - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 22, 63, 104

E. perpapillatus Jäegerskiöld, 1909 (Tab. VI; Figs 85-86)

Sinonímia: *Eustrongylides papillosus* (Rud., 1802) Diesing, 1851 *pro partis*; *Hystrichis papillosus* (Rud., 1802) Molin, 1861 *pro partis*.

Hospedeiros e proveniência: *Ardea leuca*, *Casmerodius alba egretta* (Gm.) - Brasil.

Localização: Não indicada.

Referências bibliográficas: 22, 63

Eustrongylides sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939

Hospedeiro e proveniência: *Casmerodius albus egretta* (Gm) -Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 174

Eustrongylides sp.: Travassos, 1941

Hospedeiro e proveniência: *Phalacrocorax olivaceus olivaceus* (Humbdt.), *Theristicus caudatus caudatus* (Bodd.) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 163

Eustrongylides sp.: Travassos & Freitas, 1942

Hospedeiro e proveniência: *Tigrisoma lineatum marmoratum* (Vieill.) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 168

Eustrongylides sp.: Travassos & Freitas, 1943

Hospedeiros e proveniência: *Anhinga anhinga anhinga* (L.), *Mycteria americana* L. - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 169

Hystrichis Dujardin, 1845

Corpo cilíndrico ou dilatado na região mediana; cutícula fortemente estriada quase até as extremidades, com espinhos na parte anterior do corpo e algumas vezes em todo o corpo. Cabeça mais ou menos saliente, algumas vezes subesférica. Boca rodeada por um círculo simples de seis papilas. Machos com bolsa em forma de sino; espículo muito alongado. Fêmeas com extremidade posterior truncada; ânus terminal; vulva bem próxima ao ânus. Parasitos de glândulas do proventrículo de aves aquáticas.

Espécie tipo: *H. tricolor* Dujardin, 1845.

Espécie assinalada no Brasil:

H. acanthocephalicus Molin, 1861 (Tab. VI; Figs 87-88)

Sinonímia: *Strongylus tubifex tantali* (Cat. Mus. Viena).

Hospedeiros e proveniência: *Phimosus infuscatus nudifrons* (Spix), *Phimosus* sp., *P. infuscatus infuscatus* (Licht.) - Brasil.

Localização: Glândulas do proventrículo.

Referências bibliográficas: 22, 198

Strongyoidea

Esta superfamília é representada pela família Deletocephalidae Chitwood, 1969 com os gêneros *Deletocephalus* Diesing, 1851 e *Paradeletocephalus* Freitas & Lent, 1947 e Syngamidae Leiper, 1912 com o gênero *Syngamus* Siebold, 1912.

Chave para identificação das famílias

- Cápsula bucal guarnevida por duas coroas radiadas Deletocephalidae
- Cápsula bucal desprovida de coroas radiadas ou com coroa rudimentar Syngamidae

Deletocephalidae Chitwood, 1969

Cápsula bucal ampla, guarnevida por duas coroas radiadas: uma externa constituída de 6 elementos membranosos estriados radialmente ou não e outra interna pouco desenvolvida constituída por numerosos elementos esclerotinizados, denticuliformes. Esôfago claviforme. Fêmeas didelfas, opistodelfas, ovíparas, com vulva na parte posterior do corpo adiante do ânus. Cauda afilada na região pós-anal, com ou sem papilas pré apicais.

Machos com bolsa copuladora fechada ventralmente. Raios ventrais com tronco comum, divergentes; raios laterais com tronco comum, sendo os laterais médio e posterior divergentes; raios dorsais com tronco comum, sendo o dorsal dividido apicalmente. Espículos filiformes. Gubernáculo presente. Parasitos de aves Rheiformes.

Chave para identificação dos gêneros:

- Coroa radiada externa com seis elementos membranosos estriados, coroa radiada interna sinuosa *Deletocephalus*
- Coroa radiada externa com seis elementos membranosos não estriados, coroa radiada interna não sinuosa *Paradeletocephalus*

Deletocephalus Diesing, 1851

Corpo com cutícula estriada transversalmente. Boca dirigida para diante, com abertura hexagonal. Cápsula bucal ampla, guarnevida por duas coroas radiadas: uma externa, constituída de 6 elementos membranosos estriados radialmente e outra interna pouco desenvolvida e constituída de numerosos elementos denticuliformes esclerotinizados. Coroa radiada interna sinuosa. Paredes da cápsula bucal com cristas esclerotinizadas. Esôfago claviforme, anteriormente com infundíbulo, do qual se projetam saliências para o fundo da cápsula. Intestino mais ou menos retilíneo, de paredes fortes às vezes pregueadas. Reto presente nas fêmeas. Fêmeas didelfas, opistodelfas, ovíparas, com vulva situada na extremidade posterior do corpo, logo adiante do ânus. Ovejeto com esfíncteres alongados. Cauda afilada na região pós-anal, com um par de pequenas papilas pré-apicais. Machos com bolsa copuladora fechada ventralmente. Papilas pré-bursais ausentes. Raios ventrais com tronco comum, divergentes; raios dorsais com tronco comum; raio dorsal dividido ao meio de seu comprimento em dois ramos externos que podem ter um ramo secundário e um interno que se bifurca apicalmente. Espículos filiformes, com asa estriada transversalmente. Gubernáculo presente. Parede cloacal espessada na região pré-gubernacular. Parasitos de Rheiformes.

Espécie tipo: *D. dimidiatus* Diesing, 1851.

Espécies assinaladas no Brasil:

D. cesarpintoi Vaz, 1936 (Tab. VII; Fig. 93)

Hospedeiros e proveniência: *Rhea americana* Lath. - SP, *Rhea americana intermedia* Roths. & Chubb. - MT.

Localização: Intestino grosso e reto.

Referências bibliográficas: 43, 180

D. dimidiatus Diesing, 1851

Sinónimia: *Strongylus dimidiatus* Schneider, 1866; *Deletocephalus dimidiatus major* Molin, 1861; *Sclerostoma dimidiatus* Stossich, 1899; *Quasistrongylus rheae* Maplestone, 1939.

Hospedeiros e proveniência: *Rhea americana* Lath. - RS, *R. americana intermedia* Roths. & Chubb. - MT.

Localização: Intestino delgado, intestino grosso e reto.

Referências bibliográficas: 43

Paradeletocephalus Freitas & Lent, 1947

Corpo com cutícula estriada transversalmente. Boca dirigida para diante, com abertura hexagonal. Cápsula bucal ampla, guarnevida por duas coroas radiadas; uma externa, constituída por seis elementos membranosos não estriados e outra interna, pouco desenvolvida e constituída de numerosos elementos denticuliformes, esclerotinizados. Coroa radiada interna, não sinuosa. Paredes da cápsula bucal estriadas longitudinalmente, sem cristas esclerotinizadas. No fundo da cápsula bucal, existem três cristas salientes, mais ou menos complexas. Esôfago claviforme, sem infundíbulo anterior. Intestino mais ou menos retilíneo, com paredes fortes, às vezes pregueadas. Reto presente nas fêmeas. Fêmeas didelfas, opistodelfas, ovíparas, com vulva situada na extremidade posterior, logo adiante do ânus. Ovejeto com esfincteres alongados. Cauda afilada na região pós-anal, sem papilas pré-apicais. Machos com bolsa copuladora fechada ventralmente. Papilas pré-bursais ausentes. Raios ventrais com tronco comum, divergentes desde a base; raios laterais com tronco comum, sendo o lateral anterior contíguo ao lateral médio; raios dorsais com tronco comum; raio dorsal dividido apicalmente em três ramos curtos, sendo o mediano indiviso. Espículos filiformes, com asa estriada transversalmente. Gubernáculo presente. Parede cloacal espessada na região pré-gubernacular. Parasitos de Rheiformes.

Espécie tipo: *P. minor* (Molin, 1861) Freitas & Lent, 1947.

Espécie assinalada no Brasil:

P. minor (Molin, 1861) Freitas & Lent, 1947 (Tab. VII; Figs 90-92)

Sinonímia: *Deletocephalus dimidiatus* Diesing, 1855 partium; *D. dimidiatus* var. *minor* Molin, 1861; *Strongylurus dimidiatus minor* Parona, 1900.

Hospedeiros e proveniência: *Rhea americana* Lath. - SP, RS; *R. americana intermedia* Rotsch. & Shubb. - MT.

Referência bibliográfica: 43

Syngamidae Leiper, 1912

Cápsula bucal ampla sem dentes, em geral sem coroas radiadas ou com coroa rudimentar, podendo apresentar um proeminente anel esclerotinizado. Esôfago claviforme. Fêmeas ovíparas, com vulva em posição variável. Machos com espículos iguais. Parasitos de aves e mamíferos.

Syngamus Siebold, 1912

Sexos permanentemente unidos em cópula. Cápsula bucal, em ambos os sexos, grande, com paredes espessas, geralmente providas com oito ou nove dentes, raramente três, arranjados ao redor do centro, na base e com dois tamanhos. Membrana bursal dos machos espessa; raios bursais curtos e grossos; espículos pequenos. Vulva no terço anterior do corpo; cauda da fêmea arredondada ou afilada. Ovos de tamanho médio, operculados após depositados.

Espécie tipo: *S. trachea* (Montagu, 1811) Chapin, 1925.

Espécie assinalada no Brasil:

S. trachea (Montagu, 1811) Chapin, 1925 (Tab. VII)

Sinonímia: *Fasciola trachea* Montagu, 1811; *Syngamus trachealis* Siebold, 1836; *Strongylus picus* Creplin, 1849; *S. bifurcatus* Theobald, 1896; *S. mucronatus* Schotthauber, 1860; *S. primitivus* Molin, 1861; *S. sclerostomum* Molin, 1861.

Hospedeiros e proveniência: *Meleagris gallopavo* L. - Brasil; *Anser domesticus* Meyer - Brasil; *Gallus gallus dom.* (L.) - BA, CE, DF, MG, PE, RS, RJ, SP.

Localização: Traquéia.

Referências bibliográficas: 16, 18, 20, 21, 25, 49, 54, 55, 57, 59, 74, 76, 125

Trichostrongyloidea

Esta superfamília é representada pelas famílias Dromaeostrongylidae Durette-Desset & Chabaud, 1981 com o gênero *Paramidostomum* Freitas & Mendonça, 1949, Ornithostrongylidae Durette-Desset & Chabaud, 1981 com os gêneros *Lutznema* Lent & Freitas, 1934, *Ornithonema* Travassos, 1935, *Ornithostrongylus* Travassos, 1934 e *Oswaldostrongylus* Lent & Freitas, 1934 e Trichostrongylidae Leiper, 1912 com os gêneros *Hoazinstrongylus* Pinto & Gomes, 1985 e *Trichostrongylus* Looss, 1905.

Chave para identificação das famílias

1. Raio dorsal muito longo ou profundamente dividido Dromaeostrongylidae
- Raio dorsal usualmente curto e não profundamente dividido 2
2. Sínlofe com simetria frontal Ornithostrongylidae
- Sínlofe sem simetria frontal Trichostrongylidae

Dromaeostrongylidae Durette-Desset & Chabaud, 1981

Corpo delgado. Extremidade anterior atenuada; cápsula bucal presente. Goteira cuticular ventral presente ou ausente. Sínlofe presente ou ausente. Fêmeas ovíparas, didelfas, prodelfas. Machos com bolsa copuladora com raio dorsal muito longo ou profundamente dividido. Parasitos de aves e marsupiais.

Paramidostomum Freitas & Mendonça, 1949

Corpo delgado, com cutícula estriada transversalmente e com linhas longitudinais salientes. Extremidade anterior atenuada, com espessamento subcuticular. Dilatação cuticular céfálica ausente. Cápsula bucal pequena e de paredes espessas, sem dentes salientes, porém com pequena saliência arredondada na região dorsal da entrada do esôfago claviforme. Goteira cuticular ventral presente, ao nível do poro excretor. Papilas cervicais sub-simétricas, pouco salientes. Fêmeas ovíparas, didelfas, prodelfas, com vulva transversal situada na metade posterior do corpo; ovejeto com ramos divergentes; úteros opostos; cauda

alongada e digitiforme. Machos com bolsa copuladora ampla, de lobos laterais grandes e lobo dorsal pequeno, apresentando em sua face interna além de uma estriação reticular, central e radiada, marginal, formações arredondadas escamiformes, situadas nos lobos laterais; papilas pré-bursais presentes; cone genital saliente com um par de papilas pré e outro pós-anal; fórmula bursal: raios ventrais divergentes e dirigidos para diante atingindo a margem bursal; raio lateral anterior não atingindo a margem da bolsa; raios laterais médio e posterior contíguos na porção proximal e atingindo a margem bursal; raios dorsais com tronco comum; raios dorsais externos nascendo do dorsal e não atingindo a margem bursal; raios dorsais com tronco comum; raios dorsais externos nascendo do dorsal e não atingindo a margem da bolsa; raio dorsal terminando distalmente em quatro pontas; espéculos delgados, filiformes; gubernáculo presente. Parasitos de aves.

Espécie tipo: *P. pulchrum* Freitas & Mendonça, 1949.

Espécie assinalada no Brasil:

***P. pulchrum* Freitas & Mendonça, 1949** (Tab. VII; Figs 94-95)

Hospedeiro e proveniência: *Chauna torquata* (Oken.) - Mimoso, Cuiabá, MT.

Referência bibliográfica: 45

Ornithostrongylidae Durette-Desset & Chabaud, 1981

Corpo delgado, cabeça com dilatação cuticular, sinlofe com simetria frontal. Fêmeas com vulva na metade posterior do corpo. Machos com bolsa copuladora ampla. Parasitos de aves e mamíferos.

Chave para identificação dos gêneros

1. Espéculos curtos e grossos, divididos em diversos ramos na extremidade distal *Ornithostrongylus*
- Espéculos finos e não divididos em ramos distais 2
2. Raio dorsal longo *Ornithonema*
- Raio dorsal curto 3
3. Raio dorsal externo nascendo isolado do dorsal *Lutznema*
- Raio dorsal externo nascendo de um tronco comum com o dorsal *Oswaldostrongylus*

***Lutznema* Lent & Freitas, 1934**

Cabeça com dilatação cuticular fortemente estriada no sentido transversal. Boca trilabiada. Esôfago de comprimento regular e um pouco dilatado posteriormente. Papilas cervicais ausentes. Vulva longitudinal situada na metade posterior do corpo. Ovos em segmentação no útero. Bolsa copuladora trilobada; lobos laterais assimétricos; lobo dorsal tendo os bordos soldados aos lobos laterais.

Fórmula bursal: raios ventrais próximos e paralelos, nascendo de um tronco comum e com as extremidades distais afiladas curvadas para diante; raios laterais nascendo de um tronco comum com as extremidades distais divergentes; o lateral médio que se volta para trás próximo ao lateral posterior; raios dorsais externos nascendo isolados do dorsal; raio dorsal muito curto, bifurcado em seu terço inferior; cada ramo secundário sendo bidigitado. No lobo assimétrico, todos os raios são menos volumosos que os do lobo oposto, e é neste lobo que vem se abrir o cone genital. Espículos iguais, simples, curtos e pouco esclerotinizados. Gubernáculo fracamente esclerotinizado, alongado, no qual não se notam processos laterais abraçando os espículos que se acham envolvidos pelo próprio gubernáculo torcido em seu terço superior. Papilas pré-bursais presentes.

Espécie tipo: *L. lutzi* Lent & Freitas, 1934.

Espécie assinalada no Brasil:

L. lutzi Lent & Freitas, 1934 (Tab. VII; Figs 96-97)

Hospedeiro e proveniência: *Tinamus solitarius* (Vieill.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 65

Ornithonema Travassos, 1935

Corpo atenuado anteriormente nos dois sexos. Cutícula com a estriação transversal e linhas longitudinais. Extremidade cefálica com dilatação cuticular. Papilas cervicais não aparentes. Asas cervicais medianas se iniciando ao nível do meio do esôfago. Esôfago relativamente pequeno, claviforme. Fêmeas com vulva na metade posterior do corpo, não saliente. Ovejeto de ramos divergentes. Ovos em mórula no útero. Cauda côncica e obtusa, terminando por um espinho cuticular. Machos de bolsa copuladora ampla e lobos laterais assimétricos; lobo dorsal não individualizado. Cone genital saliente, acima da bolsa. Papilas pré-bursais pequenas. Fórmula bursal: lado direito com raios mais desenvolvidos que os do lado esquerdo; raios ventrais próximos e atingindo a margem bursal; raios laterais e dorsal externo com tronco comum; raio lateral anterior contíguo ao lateral médio na base e divergentes na extremidade, não atingem a margem bursal; raio lateral posterior atingindo a margem bursal, isolado e maior que os outros raios; raio dorsal externo muito delgado e não atingindo a margem. Lado esquerdo com raios ventrais delgados e paralelos, atingindo a margem bursal; raios laterais anterior e médio contíguos na base e divergentes na extremidade, o lateral anterior não atinge a margem bursal; raio lateral posterior com tronco comum aos outros laterais e ao dorsal externo e não atingindo a margem bursal; raio dorsal externo muito delgado e não atingindo a margem bursal; raio dorsal muito longo e sinuoso, furca-se na extremidade em ramos de pontas bíficas e apresenta na extremidade apical um par de pequenos ramos assimétricos. Espículos delgados e curvos em S, terminando por três processos agudos, sendo um muito fino. Gubernáculo presente, alongado e com dois processos dirigidos ventralmente, situados na extremidade proximal.

Espécie tipo: *O. mensoris* Travassos, 1935.

Espécie assinalada no Brasil:

***O. mensoris* Travassos, 1935 (Tab. VIII; Figs 99-100)**

Hospedeiros e proveniência: *Leptoptila verreauxi decipiens* (Salvadori), *L. rufaxilla reichembachii* Pelz. - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 159

***Ornithostrongylus* Travassos, 1914**

Corpo atenuado anteriormente nos dois sexos. Cutícula com estriação transversal e linhas longitudinais. Extremidade com dilatação cuticular. Asas cervicais medianas, tendo início ao nível do meio do esôfago e terminando a alguma distância após a terminação do esôfago; a asa dorsal é mais larga que a ventral. Poro excretor ao nível do meio do esôfago. Papilas cervicais não aparentes. Boca com cápsula bucal rudimentar. Esôfago claviforme, relativamente curto. Fêmeas com a vulva na metade posterior do corpo, não saliente. Ovejeto de ramos divergentes. Ovos em mórlula no útero. Cauda cônica e obtusa, terminando por um espinho cuticular. Machos com bolsa ampla; lobos laterais grandes e lobo dorsal pequeno. Papilas pré-bursais presentes, pequenas. Fórmula bursal: raios ventrais longos, aproximados e atingindo a margem bursal voltados para diante; raios laterais anterior e médio contíguos na base e divergentes na metade distal; o raio lateral anterior não atingindo a margem bursal e dirigido para diante; raio lateral médio dirigido para trás, não atingindo a margem bursal; dorsal externo nascendo junto a base do dorsal e não atingindo a margem bursal; raio dorsal dicotomizado duas vezes. Espículos delgados, terminando por três processos agudos. Gubernáculo constituído por um processo central e com dois ramos laterais dirigidos para diante.

Espécie tipo: *O. fariae* Travassos, 1914.

Espécies assinaladas no Brasil:

***O. almeidai* Travassos, 1937 (Tab. VIII; Figs 101-102)**

Hospedeiros e proveniência: *Crypturellus tataupa* (Temm.), *C. parvirostris* (Wagl.) - Salobra, MS; *Tinamus major* (Gm.) - Rio Cuminá, PA.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 160

***O. fariae* Travassos, 1914 (Tab. VIII; Fig. 103)**

Hospedeiros e proveniência: *Leptoptila rufaxilla rufaxilla* (Richard & Bernard) - Angra dos Reis, RJ, Lassance, MG; *L. verreauxi decipiens* (Salvadori) - Salobra, MS.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 141, 151

***O. iheringi* Travassos, 1941 (Tab. VIII; Figs 104-106)**

Hospedeiros e proveniência: *Columbina talpacoti talpacoti* (Temm.), *C. picui picui* (Temm.) - Aracruz, ES; *Scardafella squamata* (Lesson) - Salobra, MS.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 153

***O. minutus* Travassos, 1941 (Tab. VIII; Figs 107-108)**

Hospedeiro e proveniência: *Claravis pretiosa* (F. Perez) - Salobra, MS.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 162

***O. quadriradiatus* (Stevenson, 1904) Travassos, 1914 (Tab. IX; Figs 109-110)**

Hospedeiro e proveniência: *Columba livia dom.* L. - MG, RS, PA, PR, PE, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 55, 57, 59, 60, 141

***O. salobreensis* Travassos, 1941 (Tab. IX; Figs 111-112)**

Hospedeiro e proveniência: *Leptoptila verreauxi decipiens* (Salvadori) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 153

***Ornithostrongylus* sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939**

Hospedeiro e proveniência: *Claravis pretiosa* (F. Perez) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 174

***Ornithostrongylus* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Columbigalina picui strepitans* Spix, *Leptoptila verreauxi decipiens* (Salvadori) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 163

***Ornithostrongylus* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Crypturellus obsoletus obsoletus* (Temm.), *Scardafella squamata squamata* (Less.), *Claravis pretiosa* (F. Perez), *Leptoptilla verreauxi decipiens* (Salvadori) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 166

***Ornithostrongylus* sp.: Travassos & Freitas 1942**

Hospedeiros e proveniência: *Zenaida auriculata virgata* Bert., *Claravis pretiosa* (F. Perez), *Leptoptila rufaxilla reichembachii* Pelz. - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 168.

***Ornithostrongylus* sp.: Travassos & Freitas, 1943**

Hospedeiros e proveniência: *Columba cayennensis sylvestris* Vieill..

Leptoptilla verreauxi decipiens (Salvadori) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 168

Oswaldostrongylus Lent & Freitas, 1934

Cabeça com dilatação cuticular estriada transversalmente. Restante do corpo com cutícula estriada transversalmente e asas laterais conspícuas. Boca simples, superficial, com cápsula bucal rudimentar e de forma mais ou menos triangular, com duas papilas bem nítidas situadas ventralmente e quatro outras medianas. Esôfago de comprimento regular e pouco dilatado posteriormente. Papilas cervicais presentes. Vulva transversal, situada na metade posterior do corpo. Ovos em segmentação no útero. Bolsa copuladora trilobada, com lobos laterais assimétricos. Fórmula bursal: raios ventrais nascendo de tronco comum com as extremidades distais divergentes, o lateral posterior que se dirige para trás, logo se separa dos outros laterais que caminham unidos para se separarem em suas extremidades, dirigindo-se em sentido oposto, o lateral anterior para diante e o lateral médio para trás; raios dorsais externos nascendo de um tronco comum com o dorsal; raio dorsal bifurcado quase ao nascer (duplo), cada bifurcação terminando em dois ramos secundários dos quais os internos são mais longos. No lobo assimétrico todos os raios são menos desenvolvidos que os do lobo oposto. Espículos iguais, curtos e filiformes apresentando na sua porção mediana um sulco longitudinal e em quase toda a sua extensão uma fina estriação transversa muito nítida. Gubernáculo alongado bem esclerotinizado. Papilas pré-bursais presentes.

Espécie tipo: *O. cruzi* Lent & Freitas, 1934.

Espécie assinalada no Brasil:

O. cruzi Lent & Freitas, 1934 (Tab. IX; Figs 113-114)

Hospedeiro e proveniência: *Tinamus solitarius* Vieill. - Serra do Tinguá, Nova Iguaçú, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 65

Trichostrongylidae Leiper, 1912

Corpo delgado, cabeça com ou sem dilatação cuticular cefálica, cápsula bucal rudimentar. Fêmeas monodelfas ou didelfas. Machos com bolsa copuladora com raio dorsal usualmente curto e não dividido profundamente, podendo em alguns casos ser muito longo (sínlofe ausente) ou profundamente dividido (sínlofe presente). Parasitos de aves e mamíferos.

Chave para identificação dos gêneros

- Fêmeas monodelfas *Hoazinstrongylus*
- Fêmeas didelfas *Trichostrongylus*

***Hoazinstrongylus* Pinto & Gomes, 1985**

Cutícula com delicadas estriações transversais, não apresentando protuberânciacefálica nem cristas longitudinais. Papila cervical não observada. Cápsula bucal quase indistinta. Fêmea monodelfa, com a cauda de ponta romba. Ovos com casca fina, ovais e morulados *in utero*. Vulva próxima à extremidade posterior. Bolsa copuladora com grandes lobos laterais e um pequeno lobo dorsal; raios ventrais separados uns dos outros, porém com suas extremidades convergindo nitidamente e reunindo-se em suas extremidades distais. Raios anterior e médio laterais justapostos exceto por suas extremidades, fracamente divergentes; raios postero-laterais divergindo consideravelmente do médio lateral. Raio dorsal externo grande e originando-se do raio dorsal ou de sua base; raio dorsal reduzido, com um par de ramos laterais com cerca da metade de seu comprimento; porção distal do raio dorsal bifurcado duas vezes e terminando em quatro digitações iguais. Espículos curtos, grossos, iguais e complexos. Gubernáculo presente; papila pré-bursal presente.

Espécie tipo: *H. amazonensis* Pinto & Gomes, 1985.

Espécie assinalada no Brasil:

***H. amazonensis* Pinto & Gomes, 1985 (Figs 115-116)**

Hospedeiro e proveniência: *Opisthoconus hoazin* (Muller, 1776) - Ilha do Careiro, Paraná de Cambixa, AM.

Localização: Proventrículo e moela.

Referência bibliográfica: 93

***Trichostrongylus* Looss, 1905**

Helminhos pequenos e delgados. Cabeça pequena com três lábios com papilas nodulares ou puntiformes. Esófago longo. Papila cervical ausente. Machos com bolsa copuladora apresentando grandes lobos laterais. Lobo mediano pouco desenvolvido; cada lobo suporta seis raios. Raio dorsal pequeno e fendido. Espículos pequenos em forma de colher ou espátula e de aparência espiralada. A extremidade proximal de cada espículo apresenta uma formação espessada em forma de disco dirigindo-se para fora. Gubernáculo em forma de cunha. Papila pré-bursal rudimentar ou ausente. Fêmeas com vulva na metade posterior do corpo em forma de fenda ou crescente, circundada por lábios espessados. Didelfas. Anfidelfas. Ovejeto bem desenvolvido. Porção pós-cloacal do corpo relativamente curta com um par de pequenas papilas caudais próximas à ponta. Ovos de casca fina e segmentados quando depositados. Parasitos do estômago de herbívoros, roedores e do homem e do ceco de aves.

Espécie tipo: *T. retortaeformis* (Zeder, 1800) Looss, 1905.

Espécies assinaladas no Brasil:

***T. nagathyi* Freitas & Lent, 1935 (Tab. IX; Figs 117-119)**

Hospedeiro e proveniência: *Rynchotus rufescens rufescens* (Temm.) - Avaré, SP.

Referências bibliográficas: 41, 198

T. nigricinctus (Railliet, 1898) Travassos, 1921 (Tab. IX)

Sinonímia: *Strongylus annulatus* Molin, 1861; *S. nigricinctus* Railliet, 1898; *Trichostrongylus annulatus* Railliet, 1898.

Hospedeiro e proveniência: *Anhima cornuta* (L.) - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 151, 198

T. tenuis (Mehlis in Creplin, 1846)

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus domesticus* L. - RS.

Localização: Ceco.

Referências bibliográficas: 29, 198

Heterakoidea

Esta superfamília é representada pelas famílias Heterakidae Railliet & Henry, 1914 com os gêneros *Heterakis* Dujardin, 1866 e *Odontoteraspis* Skrjabin & Shikhobalova, 1947 e Ascaridiidae Travassos, 1919 com o gênero *Ascaridia* Dujardin, 1845 com espécies parasitas de aves.

Chave para identificação das famílias

- Esôfago com bulbo posterior bem definido Heterakidae
- Esôfago claviforme Ascaridiidae

Heterakidae Railliet & Henry, 1914

Boca com três lábios bem definidos. Vestíbulo ausente; esôfago com uma faringe na parte anterior e uma parte posterior longa, terminando em um tubo. Intestino simples, sem divertículo. Macho com ventosa pré-anal circular com anel esclerotinizado; espículos iguais ou desiguais. Fêmea com cauda alongada, dois ovários, vulva geralmente perto do meio do corpo; ovíparas.

Chave para identificação dos gêneros

- Dentes labiais e faringeanos presentes; interlábios presentes *Odontoteraspis*
- Dentes labiais e faringeanos ausentes; interlábios ausentes *Heterakis*

***Heterakis* Dujardin, 1866**

Corpo estriado transversalmente, asas laterais presentes. Boca com três lábios. Interlábios ausentes. Dentes labiais e faringeanos ausentes. Machos com ventosa pré-cloacal circular com anel quitinoso. Asas caudais às vezes unidas ventralmente. Papilas caudais geralmente em número de um par. Geralmente dois pares de papilas caudais ao lado da ventosa. Espículos iguais, quase iguais ou

desiguais. Gubernáculo ausente. Sulcos interlabiais ausentes. Fêmeas com vulva próxima ao meio do corpo ou anterior. Úteros opostos. Parasitos de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *H. gallinarum* (Schrank, 1788).

Espécies assinaladas no Brasil:

***H. alata* Schneider, 1866** (Tab. XII; Figs 139, 410-412)

Sinonímia: *Ganguleterakis alata* Skrjabin, Shikhobalova & Lagodovskaya, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Crypturus* sp., *Tinamus* sp., - Brasil; *Crypturellus v. variegatus* (Gm.) e *C. noctivagus* (Wied.) - MG e MS; *C. u. undulatus* (Temm.) - MS, MG.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 140, 148, 188

***H. arquata* (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914** (Fig. 140)

Sinonímia: *Ascaridia arquata* Schneider, 1866; *Ganguleterakis arquata* Skrjabin, Shikhovalova & Lagodovskaya, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Crypturus cupreus*; *Psophia viridis* Spix - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 141

***H. brasiliiana* Linstow, 1899** (Tab. XIII; Fig. 141)

Sinonímia: *Ascaridia brasiliiana* Linstow, 1899; *Ganguleterakis brasiliiana* Skrjabin, Shikhobalova & Lagodovskaya, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Nothura* sp., *Rynchotus rufescens* - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 141, 148, 188

***H. brevispiculum* Gendre, 1911** (Tab. XIII; Fig. 142)

Sinonímia: *Heterakis vesicularis* Froelich, 1791; *H. travassosi* Khalil, 1932; *Ganguleterakis brevispiculum* Skrjabin, Shikhobalova & Lagodovskaya, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - MT, DF, MG, PR, RS, RJ, RO; *Meleagris gallopavo* L. - GO, PI.

Localização: Cecos.

Referências bibliográficas: 22, 140

***H. gallinarum* (Schrank, 1788) Freeborn, 1923** (Tab. XIII; Figs 144-146)

Sinonímia: *Ascaris gallinarus* Schrank, 1788; *A. gallinae* Gmelin, 1790; *Heterakis gallinae* Gmelin, 1790; *A. vesicularis* Froelich, 1791, *pro partis*; *H. vesicularis* Dujardin, 1845; *H. papillosa* Railliet, 1885 *nec A. papillosa* Bloch, 1782.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Rio de Janeiro, RJ; Feira de Santana, BA, MG, GO, DF, SP, CE, MT, MS, PR, PE, RS, SC; *Phasianus colchicus torquatus* Gm., *Crysolophus pictus* (L.), *Pavo cristatus* (L.) - Rio de Janeiro, RJ, MG, SP; *Nothura maculosa* (Tem.) e *Rhynchotus r. rufescens* (Tem.) - SP; *Cairina moschata domestica* - DF, MG; *Meleagris gallopavo domestica* - MG, PR, RS; *Numida meleagris* - RS.

Localização: Cecos.

Referências bibliográficas: 2, 10, 12, 13, 16, 18, 22, 25, 29, 78, 134, 135, 189

***H. ibanezi* (Freitas, Vicente & Santos, 1969) Chabaud, 1978** (Tab. XIII; Figs 147-149)

Hospedeiro e proveniência: *Opisthocomus hoazin* (Muller) - Manaus, AM.

Localização: Intestino grosso.

Referência bibliográfica: 52

***H. inglesi* Vicente, Pinto & Noronha, 1993** (Tab. XXXIX; Figs 406-407)

Hospedeiros e proveniência: *Crypturellus v. variegatus* (Gm.) e *Crypturellus parvirostris* (Wagler) - ES.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 189

***H. isolonche* Linstow, 1906** (Tab. XIV)

Hospedeiro e proveniência: *Phasianus colchicus torquatus* (Gm.), *Chrysolophus pictus* (L.) - Brasil.

Localização: Cecos.

Referência bibliográfica: 78

***H. macabuensis* Vicente & Santos, 1967** (Tab. XIV; Figs 155-157)

Hospedeiro e proveniência: *Porzana albicollis albicollis* (Vieill.) - Conceição de Macabú, RJ.

Localização: Cecos.

Referência bibliográfica: 193

***H. nattereri* Travassos, 1923** (Tab. XIV; Figs 413-414)

Sinónímia: *Ganguleterakis nattereri* Skrjabin, Shikhobalova & Lagodovskaya, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Crax blumembachii* Spix - MT; *Tinamus solitarius* (Viel.), *T. tao tao* (Tem.) - ES, PA, RJ.

Localização: Cecos.

Referências bibliográficas: 152, 189

***H. oscari* Travassos, Pinto & Muniz, 1928**

Hospedeiro e proveniência: *Crax blumembachii* Spix - Porto São João, Cuiabá, MT.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 178

***H. psophiae* Travassos, 1913** (Tab. XIV; Fig. 150)

Sinonímia: *Ganguleterakis psophiae* Skrjabin, Shikhobalova & Lagodovskaya, 1961.

Hospedeiro e proveniência: *Psophia viridis* Spix - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 140

***H. spiculatus* (Cobbold, 1861) Travassos, 1918** (Tab. XIV; Figs 358, 415, 416)

Sinonímia: *Heterakis valvata* Schneider, 1866.

Hospedeiros e proveniência: *Crypturus cupreus*, *Crypturellus tataupa* *tataupa* (Temm.), *C. noctivagus noctivagus* (Wied.) - Salobra, MS, ES; *C. variegatus variegatus* (Gm.) - ES.

Referências bibliográficas: 22, 130, 148, 189

***H. valdemucronata* (Molin, 1860) Stossich, 1887** (Tab. XIV)

Sinonímia: *Ascaris valdemucronata* Molin, 1860.

Hospedeiro e proveniência: *Euxenura maguari* (Gm.) - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 22, 140

***Heterakis* sp.: Freitas, 1933**

Hospedeiro e proveniência: *Aramides cajanea cajanea* Mull. - RJ.

Localização: Ceco.

Referência bibliográfica: 31

***Heterakis* sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939**

Hospedeiro e proveniência: *Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.) - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 174

***Heterakis* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.) e *Cariama cristata* (L.) - Salobra, MS.

Localização: Ceco.

Referência bibliográfica: 163

***Heterakis* sp.: Travassos & Freitas, 1943**

Hospedeiro e proveniência: *Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.) e *Odonthophorus capueira capueira* (Spix) - Salobra, MS.

Localização: Ceco.

Referência bibliográfica: 169

***Heterakis* sp.: Travassos & Freitas, 1948**

Hospedeiro e proveniência: *Crypturellus variegatus variegatus* (Gm.) - Sooretama, ES.

Localização: Ceco.

Referência bibliográfica: 170

***Heterakis* sp.: Travassos & Freitas, 1964**

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Maicurú, PA.

Localização: Ceco.

Referência bibliográfica: 162

***Heterakis* sp.: Freitas & Costa, 1967**

Hospedeiro e proveniência: *Cairina moschata* (L.) e *Gallus g. dom.* L.-PA.

Referência bibliográfica: 56

***Odontotekis* Skrjabin & Shikhobalova, 1947**

Corpo estriado transversalmente; asas laterais estendendo-se por quase todo o comprimento do corpo. Boca com três lábios grandes e três interlábios largos e baixos. Na entrada da faringe há três pares de dentes minúsculos. Em adição a esses dentes faringeanos há três dentes labiais no mesmo nível, em cada lábio. Faringe e bulbo esofágiano presentes. Macho com cauda apresentando processo terminal atenuado. Asas caudais bem desenvolvidas com diversos pares de papilas pedunculadas e alguns pares de papilas sésseis. Ventosa pré-cloacal com bordo quitinoso. Espículos iguais e semelhantes. Gubernáculo ausente. Fêmea com cauda de ponta fina. Vulva próxima ao meio do corpo. Parasitos de aves.

Espécie tipo: *O. crypuri* (Baylis, 1944) Skrjabin & Shikhobalova, 1947.

Espécies assinaladas no Brasil:

***O. multidentata* (Baylis, 1944) Skrjabin & Shikhobalova, 1947 (Figs 408-409)**

Sinonímia: *Heterakis multidentata* Baylis, 1944.

Hospedeiro e proveniência: *Crypturellus variegatus variegatus* (Gm.) - ES.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 179

***O. fariai* (Travassos, 1913) Skrjabin & Shikhobalova, 1947 (Tab. XIII; Fig. 143)**

Sinonímia: *Heterakis fariai* Travassos, 1913.

Hospedeiro e proveniência: *Odontophorus capueira capueira* (Spix) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Ceco.

Referências bibliográficas: 22, 140

Ascaridiidae Travassos, 1919

Lábios proeminentes. Esôfago em forma de clava sem bulbo posterior. Ventosa pré-cloacal presente. Espículos iguais ou quase iguais. Gubernáculo ausente. Fêmeas didelfas, anfidelfas. Parasitos de mamíferos, aves e répteis.

Ascaridia Dujardin, 1845

Boca com três lábios. Esôfago em forma de clava, sem bulbo posterior. Asas laterais geralmente presentes. Machos com asa caudal fracamente desenvolvida; espículos iguais ou quase iguais. Gubernáculo ausente. Ventosa pré-cloacal saliente, com bordos espessados; papilas caudais relativamente grandes. Fêmeas com vulva próxima ao meio do corpo; úteros divergentes. Ovos com casca espessa, com clara granulação na parte interna e em um dos pólos. Parasitos do intestino de aves.

Espécie tipo: *A. hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914.

Espécies assinaladas no Brasil:

A. amblymoria (Drasche, 1882) Railliet & Henry, 1914 (Tab. X; Fig. 120)

Sinonímia: *Heterakis amblymoria* Drasche, 1882.

Hospedeiro e proveniência: *Caprimulgus campesiris* Licht. - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 140

A. brasiliensis (Magalhães, 1892) Railliet & Henry, 1912

Sinonímia: *Heterakis brasiliensis* Magalhães, 1892.

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 140

A. columbae (Gmelin, 1790) Travassos, 1913 (Tab. X; Figs 122, 417, 418)

Sinonímia: *Ascaris columbae* Gmelin, 1790; *A. maculosa* Rud., 1802; *Heterakis maculosa* Schneider, 1866; *H. columbae* Railliet, 1885.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* L. - RJ, *Columba livia dom.* L. - Salvador, BA, MG, PR, SP, PE, RJ, DF, GO, RS; *Leptotilla rufaxilla rufaxilla* (Richard & Bernard) - AP; *Streptopelia risoria* (L.) - RS.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 10, 11, 12, 19, 20, 25, 28, 30, 54, 55, 56, 57, 58, 60, 77, 102, 140

***A. galli* (Schrank, 1788) Freeborn, 1923 (Tab. X; Fig. 123)**

Sinonímia: *Ascaris galli* Schrank, 1788; *A. gallopavonis* Gmelin, 1790; *A. perspicillium* Rud., 1803; *A. gibbosa* Rud., 1809; *Fusaria inflexa* Zeder, 1800; *Ascaridia inflexa* Dujardin, 1845;

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - RO, Maricá, RJ, Salvador, BA, CE, DF, MA, MT, MS, MG, PA, PR, PE, PI, RS, SP, SC; *Meleagris gallopavo* L. - Goiânia, GO, DF, PR, PE.

Localização: Intestino delgado, proventrículo e cecos.

Referências bibliográficas: 1, 2, 10, 12, 13, 16, 19, 20, 21, 25, 29, 30, 49, 54, 55, 56, 57, 59, 126, 134, 198

***A. hermafrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914 (Tab. X; Figs 124-126)**

Sinonímia: *Ascaris hermafrodita* Froelich, 1789; *Fusaria truncata* Zeder, 1803; *A. truncata* Rud., 1809; *Ascaridia truncata* Dujardin, 1845; *Heterakis truncata* Schneider, 1866.

Hospedeiros e proveniência: *Amazona ochrocephala ochrocephala* (Gm.), *A. aestiva aestiva* (L.), *A. festiva* (L.), *A. amazonica amazonica* L. - Itaituba, PA; *Conurus pavua*, *C. solstitialis*, *Pionus aracanga*, *P. ararauna*, *P. dominicensis*, *P. festivus*, *P. leucotis*, *P. pulverulentus*, *P. pertinax*, *P. phoenicurus*, *P. purpureus*, *Pionus menstruus* (L.), *P. fuscus* (Muell.), *Ara ararauna*, *A. macao*, *A. chelidoptera* Gray, *Conurus haemorrhouss* (Spix), *C. leucophthalmus* (Muell.), *C. aeruginosus* (L.), *Amazona vinacea* (Kuhl.), *A. farinosa* (Muell.), *Psittacus dominicensis* L., *P. sulphureus* L. - Brasil; *Aratinga leucophthalmus leucophthalmus* (Muell.) - Ilha Seca, SP; *Pionus maximiliani syi* (Souancé) - Ilha Seca, SP e Salobra, MS; *Pyrrhura leucotis leucotis* (Kuhl) - Sooretama, ES.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 133, 148, 175

***A. lineata* (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1912 (Tab. XI; Fig. 127)**

Sinonímia: *Heterakis lineata* Schneider, 1866; *Ascaridia hamia* Lane, 1914.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.), *Anas boschas dom.* L. - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 148

***A. magalhaesi* Travassos, 1913 (Tab. XI; Fig. 128)**

Hospedeiros e proveniência: *Geotrygon montana* (L.), *Columbina talpacoti talpacoti* (Temm.) - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 148

***A. numidae* (Leiper, 1908) Travassos, 1913 (Tab. XI; Fig. 129)**

Sinonímia: *Heterakis numidae* Leiper, 1908; *H. calcarata* Gendre, 1909.

Hospedeiro e proveniência: *Numida meleagris* L. - PI.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 22, 130

A. ornata Kreis, 1955 (Tab. XI)

Hospedeiro e proveniência: *Amazona amazonica* L. - Brasil.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 64

A. orthocerca (Stossich, 1902) Travassos, 1913 (Tab. XI; Fig. 131)

Sinonímia: *Heterakis orthocerca* Stossich, 1902

Hospedeiro e proveniência: *Rhea americana* (L.) - Brasil.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 180

A. pintoi Travassos, 1933 (Tab. XI; Fig. 130)

Hospedeiro e proveniência: *Rhynchotus rufescens rufescens* (Temm.) - RS.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 157

A. pterophora (Creplin, 1854) Railliet & Henry, 1914 (Tab. XII; Figs 132-134)

Sinonímia: *Ascaris pterophora* Creplin, 1854; *A. laticauda* Molin, 1860; *Heterakis laticauda* Stossich, 1887.

Hospedeiros e proveniência: *Cariama cristata* L., *Microdactylus cristatus* - Ribas do Rio Pardo, MS.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 148, 140

A. sergiomeirai Pereira, 1933 (Tab. XII; Figs 135-137)

Hospedeiros e proveniência: *Brotogeris tui*, *Psittacula passerina* - Brasil; *Aratinga l. leucophthalmus* (Mueller) - Ilha Seca, SP; *Pionus maximiliani syi* (Souance) - Ilha Seca, SP.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 85, 100

A. serrata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914 (Tab. XII; Fig. 138)

Sinonímia: *Heterakis serrata* Schneider, 1866.

Hospedeiros e proveniência: *Penelope humeralis*, *Cumanajacutinga* (Spix) - Rio São Lourenço, MS.

Referências bibliográficas: 22, 148

Ascaridia sp.: Freitas, 1933

Hospedeiro e proveniência: *Aramides cajanea* (Mull.) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 32

***Ascaridia* sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939**

Hospedeiro e proveniência: *Ortalis* sp. - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 174

***Ascaridia* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.), *Leptoptila verreauxi ochroptera* (Pelz.). *Psittacara leucophthalmus* (Muell.), *Pionus maximiliani syi* (Souancé) - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 166

***Ascaridia* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Pipile grayi* (Pelz), *Columbina picui strepitans* Spix, *Leptoptila verreauxi decipiens* (Salvadori), *Coryphospingus cucullatus* (Muell.), *Pionus maxiliani syi* (Souancé) - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 163

***Ascaridia* sp.: Travassos & Freitas, 1942**

Hospedeiro e proveniência: *Leptoptila rufavila reichembachii* Pelz. - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 168

***Ascaridia* sp.: Pinto & Almeida, 1945**

Hospedeiro e proveniência: *Anas boschas domestica* - Brasil.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 87

***Ascaridia* sp. Travassos & Freitas, 1948**

Hospedeiro e proveniência: *Odontophorus capueira capueira* (Spix) - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 170

Seuratoidea

Esta superfamília inclui a família Seuratidae Railliet, 1916 com o gênero *Skrjabinura* Gnedenina, 1933 com uma espécie parasita de aves.

Seuratidae Railliet, 1916

Boca cercada por dois lábios laterais, sem vestíbulo. Esôfago muito curto, em forma de clava e totalmente muscular. Papilas cervicais simétricas e atrás do anel nervoso. Cutícula com finas estriações transversais e 64 bandas longitudinais escuras.

Skrjabinura Gnedina, 1933

Corpo grande. Cabeça com um par de anfídios laterais e dois pares de papilas submedianas; asacefálica estendendo-se para trás além do nível do anel nervoso. Boca sem lábios; na base da cápsula bucal há três placas ovais cuticulares. Esôfago com ligeira constrição além de sua metade onde o anel nervoso está situado. O esôfago é distintamente achatado posteriormente com lumen triradiado e apêndice posterior projetando-se no intestino. Macho com cauda curvada ventralmente e arredondada na ponta. Espículos quase iguais, semelhantes; gubernáculo forte, espesso na porção proximal e afilado. Três pares de papilas pedunculadas pré-cloacais e três a quatro pares pós-cloacais; abertura cloacal proeminente. Fêmeas com o corpo torcido em espiral; ânus praticamente terminal. Vulva em forma de funil cerca de 1/3 do comprimento do corpo da extremidade anterior. Ovos embrionados quando maduros. Parasitos do intestino de aves.

Espécie tipo: *S. spiralis* Gnedina, 1933.

Espécie assinalada no Brasil:

S. spiralis Gnedina, 1933 (Tab. XXIV; Figs 233-234, 398-400)

Hospedeiro e proveniência: *Guira guira* (Gm.), *Falco rufigularis rufigularis* Daudin, *Milvago chimachima chimachima* (Vieill.) - Salobra, MS.

Localização: Estômago.

Referências bibliográficas 101, 124

Subuluroidea

Esta superfamília inclui a família Subuluridae Yorke & Maplestone, 1926 com o gênero *Subulura* Molin, 1860 com espécies parasitas de aves.

Subuluridae Yorke & Maplestone, 1926

Boca com lábios pouco evidentes ou ausentes; vestíbulo presente, em geral com dentes na base. Esôfago com bulbo posterior. Intestino simples. Machos com músculos pré-cloacais bem desenvolvidos e geralmente formando uma ventosa alongada ou pseudo-ventosa, sem anel quitinoso; geralmente apresentam dois espículos. Gubernáculo geralmente presente. Fêmea com a extremidade posterior pontuda. Vulva de localização variável. Parasitos de animais de sangue quente.

Subulura Molin, 1860

Boca hexagonal ou elíptica, situada dorso-ventralmente, com três lábios

pouco distintos, pequenos e iguais, apresentando papilas céfálicas geralmente em número de seis. Cápsula bucal nítida, guarnevida no fundo por três pequenos dentes. Esôfago com bulbo posterior. Asas laterais presentes. Machos com espículos iguais ou desiguais. Gubernáculo presente. Ventosa fusiforme ou elipsóide, sem rebordo espessado. Asa caudal rudimentar ou ausente. Fêmeas com vulva pouco saliente no terço médio do corpo. Úteros divergentes. Ovíparas. Ovos subglobulares, de casca fina, embrionados ou não na ocasião da postura. Parasitos de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *Subulura acutissima* Molin, 1860.

Especies assinaladas no Brasil:

S. acutissima Molin, 1860 (Tab. XV; Figs 158-159)

Sinonímia: *Heterakis acutissima* Stossich, 1888.

Hospedeiros e proveniência: *Glaucidium brasiliandum brasiliandum* (Gm.), *Coccyzus melaccoryphus* Vieill. - ES.

Localização: Intestinos e proventrículos.

Referências bibliográficas: 9, 53

S. alfenensis Pinto, 1968 (Tab. XV; Fig. 160)

Sinonímia: *Subulura freitaslauroi* Pinto, 1970.

Hospedeiro e proveniência: *Speotyto cunicularia grallaria* (Mol.) - Alfenas, MG.

Localização: Intestino delgado.

Referências bibliográficas: 91, 92

S. allodapa (Creplin, 1853) Railliet & Henry, 1913 (Tab. XV; Figs 161-163)

Sinonímia: *Oxyuris allodapa* Creplin, 1853; *Heterakis suctoria* Molin, 1860; *Allodapa typica* Diesing, 1861; *Heterakis allodapa* Seurat, 1914; *H. forciparia* Schneider, 1888 pro partis A. *allodapa* Creplin, 1853; *Travassalloidapa allodapa* Lopez-Neyra, 1945.

Hospedeiro e proveniência: *Cariama cristata* (L.) - Lassance, MG; Ribas do Rio Pardo, MS.

Localização: Intestino e Ceco.

Referências bibliográficas: 9, 23

S. bentocruzi Barreto, 1919 (Tab. XV; Fig. 164)

Hospedeiros e proveniência: *Trogon* sp., *T. variegatus* Spix - Baurú, SP.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 9

S. brumpti (Lopez-Neyra, 1922) Cram, 1926 (Tab. XV; Fig. 165)

Sinonímia: *Allodapa brumpti* Lopez-Neyra, 1922.

Hospedeiros e proveniência: *Numida meleagris* L. - MA, *Gallus gallus*

dom. (L.) - PI, *Meleagris gallopavo* (L.) - PI.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 22, 198

S. carlosi Barreto, 1919 (Tab. XVI; Fig. 166)

Hospedeiro e proveniência: *Piaya cayana* (L.) - Angra dos Reis e Ilha Grande, RJ.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 9

S. differens (Sonsino, 1890) Railliet & Henry, 1913 (Tab. XVI; Fig. 167)

Sinonímia: *Heterakis differens* Sonsino, 1890; *H. suctoria* Gendre, 1909; *Subulura strongylina* Travassos, 1913 *pro partis*; *Allodapa suctoria* Seurat, 1914 *pro partis*.

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - PA, PI, RS, RJ.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 9, 19, 29, 56

S. forcipata (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1913 (Tab. XVI; Fig. 168)

Sinonímia: *Ascaris forcipata* Rud., 1819; *A. subulata* Diesing, 1851 *pro partis*; *Heterakis forcipata* Schneider, 1866; *H. forciparia* Stossich, 1888; *Subulura strongylina* Railliet & Henry, 1913 *pro partis*; *S. acutissima* Travassos, 1913 *pro partis*.

Hospedeiros e proveniência: *Coccyzus melacoryphus* Vieill., *C. minor minor* (Gm.), *Diplopterus naevius* (L.), *Piaya cayana* (L.), *Guira guira* (Gm.) - Rio de Janeiro e Sumidouro, RJ; Salobra, MS; Lassance, MG.

Referências bibliográficas: 9, 115, 130

S. lutzi Barreto, 1919 (Tab. XVI; Figs 170-171)

Hospedeiro e proveniência: *Strix* sp. - Jacutinga, SP.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 9

S. olympioi Barreto, 1919 (Tab. XVI; Fig. 172)

Hospedeiro e proveniência: *Crypturellus parvirostris* Wagler - Prolândia e Paulo de Faria, SP; Lassance, MG; *Rhynchotus rufescens* (Temm.) - Prolândia e Paulo de Faria, SP; Lassance, MG; *Nothura maculosa* (Temm.) - Lassance, MG.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 9

S. papillosa (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1913 (Tab. XVII; Fig. 173)

Sinonímia: *Ascaris papillosa* Molin, 1860; *Heterakis papillosa* Stossich, 1888; *Travassalodapa papillosa* Lopez-Neyra, 1945.

Hospedeiro e proveniência: *Cyanocorax cayanus* (L.) - Barra do Rio Negro, AM.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 9, 140

S. reclinata (Rud., 1819) Barreto, 1917 (Tab. XVII; Fig. 174)

Sinonímia: *Ascaris reclinata* Rud., 1819; *Travassalodapa reclinata* Lopez-Neyra, 1945.

Hospedeiros e proveniência: *Crotophaga ani* L., *C. major* L. - Brasil.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 9

S. rudolphii Santos, 1970 (Tab. XVII; Fig. 175)

Hospedeiro e proveniência: *Crotophaga ani* L. - Alfenas, MG.

Localização: Intestino delgado.

Referência bibliográfica: 130

S. strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912 (Tab. XVII; Fig. 176)

Sinonímia: *Ascaris strongylina* Rud., 1819 nec Cobbold, 1879; *A. forcipata* Dujardin, 1845 pro partis; *A. subulata* Diesing, 1851 pro partis; *Heterakis forcipata* Schneider, 1866 pro partis; *H. forciparia* Stossich, 1888 pro partis; *Strongylus spiculatus* Cobbld, 1861; *H. spiculatus* Travassos, 1923.

Hospedeiros e proveniência: *Crypturellus tataupa* Temm., *Crypturus* sp., *Tinamus* sp., *Odonthophorus capueira* (Spix), *Gallus gallus* dom. (L.), *Microdactylus cristatus* (L.), *Caprimulgus urutau* Lath., *C. nacandua* Lath., *Cucullus tinguacu* Natt., *Bucco capensis* L., *B. swainsoni* Gray, *B. melanoleucus* L., *B. rufiventris* Natt., *B. striolatus* Natt., *B. tamatia tamatia* (Gm.), *Monasa leucomela* Temm., *M. tranquila* Vieill., *Nonnula rubecula* Spix, *Chelidoptera tenebrosa tenebrosa* Pall., *Malacoptila torquata* Hahn & Kuerst; *Podager nacunda* (Vieill.) - Brasil; *Crypturellus parvirostris* Wagler e *C. undulatus* (Temm.) - Corumbá e Pedro Gomes, MS.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 9, 140

S. suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912 (Tab. XVII; Fig. 177)

Sinonímia: *Ascaris forcipata* Rud., 1819, pro partis; *A. subulata* Diesing 1851 pro partis; *Heterakis suctoria* Molin, 1860; *H. forciparia* Schneider, 1866 pro partis; *Subulura strongylina* Travassos, 1913 pro partis; *Allodapa suctoria* Seurat, 1914.

Hospedeiros e proveniência: *Caprimulgus* sp., *C. rufus* (Bodd.), *C. nigrescens nigrescens* Cab., *C. vociferus* (Vieill.), *Stenopsis candicans* Pelz., *Eurocalis semitorquatus* (Gm.), *Hydropsalis climacocerca* Tsch., *Nyctidromus albicollis* Gm., *Nyctibius aetherius aetherius* (Wied), *N. jamaicensis* (Gm.), *Eleothreptus anomalus* (Gm.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 9, 140

***S. travassosi* Barreto, 1919** (Tab. XVIII; Fig. 179)

Sinonimia: *Ascaris forcipata* Rud., 1819 *pro partis*; *Heterakis forcipata* Schneider, 1866 *pro partis*; *Subulura strongylina* Railliet & Henry, 1912 *pro partis*; *S. forcipata* Railliet & Henry, 1913 *pro partis*.

Hospedeiros e proveniência: *Malacoptila torquata* (Hanh & Kuerst), *Chelidoptera tenebrosa* (Pall.), *Nonnula rubecula* (Spix), *Monasa nigra* (Mull.), *M. morpheus* (Hahn & Kuerst), *M. nigrifrons* (Spix) - Estrada Belém Brasília, PA; *Bucco collaris* Lath., *B. tamatia* Gm., *B. striolatus* Pelz., *B. rufiventris* Natt., *B. swainsoni* Gray & Mitsch., *B. chacuru* Vieill. - Angra dos Reis, RJ, Lassance, MG.

Localização: Intestino.

Referências bibliográficas: 9, 122

***S. trogoni* Barreto, 1919** (Tab. XVIII; Fig. 180)

Hospedeiro e proveniência: *Trogon viridis* L. - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 9

***Subulura* sp.: Travassos, Freitas & Lent, 1939**

Hospedeiro e proveniência: "Inhambu", *Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.), *Trogonurus variegatus behni* (Gould), *Guira guira* (Gm.), *Crotophaga ani* L., *C. major* Gm., *Coccyzus melacoryphus* Vieill. - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 165

***Subulura* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.), *Cariama cristata* (L.), *Crotophaga ani* L., *Piaya cayana cabanisi* Allen, *Guira guira* (Gm.), *Trogonurus variegatus behni* (Gould), *Nystalus maculatus pallidigula* Cher. & Reich. - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 154

***Subulura* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Cairina moschata* (L.), *Crypturellus parvirostris* (Wagl.), *C. undulatus undulatus* (Temm.), *Trogonurus variegatus behni* (Gould), *Piaya cayana cabanisi* (Allen), *Guira guira* (Gm.), *Trogonurus surrucura* (Vieill.), *Sirystes sibilator sibilator* (Vieill.) - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 157

Ascaridoidea

Esta superfamília inclui as famílias Ascarididae Baird, 1853 com os gêneros

Ascaridia Dujardin, 1845 e *Porrocaecum* Railliet & Henry, 1912 e família Anisakidae Skrjabin & Karokhin, 1945 com o gênero *Contracaecum* Railliet & Henry, 1912 com espécies parasitas de aves.

Chave para identificação das famílias

- Sistema excretor com um só ramo à esquerda. Esôfago com ventrículo sem apêndice ou com um apêndice ventral Anisakidae
- Sistema excretor em forma de diapasão. Esôfago com ou sem ventrículo; este sem apêndice ou às vezes com dois apêndices anteriores e três apêndices posteriores Ascarididae

Anisakidae Skrjabin & Karokhin, 1945

Lábios muito variáveis, mas não muito pequenos. Sistema excretor com um só ramo à esquerda. Poro excretor na base do interlábio ventral ou ao nível do anel nervoso. Cutícula às vezes armada de espinhos. Esôfago com ventrículo provido ou desprovido de um apêndice ventral. Ceco intestinal dorsal presente ou ausente. Gubernáculo ausente. Didelfas. Parasitos de mamíferos, aves, répteis e peixes.

Contracaecum Railliet & Henry, 1912

Lábios sem fileiras de dentes; interlábios presentes, bem desenvolvidos. Ventrículo reduzido, com apêndice posterior bem evidente. Ceco intestinal presente. Machos sem asa caudal definida, dotados de papilas pré-cloacais numerosas. Papilas pós-cloacais em número maior que sete pares, parcialmente laterais e subventrais. Espículos longos, alados, iguais ou quase iguais. Gubernáculo ausente. Fêmeas com vulva na região anterior do corpo. Ovíparas. Parasitos de peixes, aves e mamíferos piscívoros.

Espécie tipo: *C. spiculigerum* (Rud., 1819)

Espécies assinaladas no Brasil:

Contracaecum caballeroi Bravo-Hollis, 1939 (Tab. XXVIII; Figs 373-374)

Hospedeiros e proveniência: *Buteo magnirostris magnirostris* (Gm.), *Buteogallus urubitinga urubitinga* (Gm.), *Falco sparverius cearae* (Cory), *Herptotherus cachinnans cachinnans* (L.), *Milvago chimachima chimachima* (Vieillot) - Porto Cabral, SP; Barranco Alto e Porto Esperança, MS.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 101

C. crenulatum Schuurmans-Stekhoven, 1937 (Fig. 181)

Hospedeiro e proveniência: *Cancroma cochlearia* - Rio Trombetas, Óbidos, PA.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 123

C. granulosum (Schneider, 1866) Baylis, 1932

Sinonímia: *Ascaris granulosa* Schneider, 1866.

Hospedeiro e proveniência: *Fregata magnificens* Math. - Brasil.

Localização: Estômago.

Referências bibliográficas: 123, 189

C. microcephalum (Rud., 1819) Baylis, 1920 (Tab. XXXVIII; Fig. 443)

Sinonímia: *Ascaris microcephala* Rudolphi, 1819; *Kathleena arcuata* Gedoelst, 1916 *nec Ascaris arcuata* Linstow, 1907; *Contracaecum quadricuspe* Walton, 1923; *A. coronata* Linstow, 1906; *Amplicaecum ardei* Layman & Andronova, 1926.

Hospedeiros e proveniência: *Butorides striatus striatus* (L.) - Salobra, MS, Porto Cabral, SP e Rio de Janeiro, RJ; *Casmerodius albus egretta* (Gmelin) - Manaus, AM e Ilha do Marajó, PA.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 180

C. multipapillatum (Drasche, 1882) Baylis, 1920 (Tab. XVIII; Figs 182-183)

Sinonímia: *Ascaris multipapillata* Drasche, 1882; *A. multipapillosa* Skrjabin, 1916.

Hospedeiros e proveniência: *Mycteria americana* L., *Anhinga anhinga* anhinga L., *Ardea herodias*, *Ardea cocoi* L., *Cochlearius c. cochlearius* (L.), *Nycticorax n. hoactli* (Gm.) - Brasil.

Localização: Esôfago e estômago.

Referências bibliográficas: 22, 189

C. pelagicum Johnston & Mawson, 1942 (Tab. XVIII; Figs 184-186)

Hospedeiro e proveniência: *Spheniscus magellanicus* Forster - Brasil.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 118

C. plagiaticum Lent & Freitas, 1948 (Tab. XXVIII; Figs 435-436)

Hospedeiros e proveniência: *Nycticorax n. hoactli* - Salobra, MS e *Pilherodius pileatus* - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: estômago (?)

Referência bibliográfica: 180

Contraecum sp.: Travassos, Freitas & Lent, 1939

Hospedeiro e proveniência: *Casmerodius albus egretta* (Gm.) e *Butorides striatus striatus* (L.) - Salobra, MS.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 165

***Contracaecum* sp.: Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995**

Hospedeiros e proveniência: *Ardea cocoi* L., *Casmerodius albus egretta* (Gmelin), *Cochlearius c. cochlearius* (L.), *Egretta t. thula* (Molina), *Euxenura maguari* (Gmelin), *Jabiru mycteria* (Lichtenstein), *Nyctanassa violacea cayennensis* (Gmelin), *Nycticorax n. hoactli* (Gmelin), *Pilherodius pileatus* (Boddaert), *Tigrisoma lineatum marmoratum* (Vieill.), *Tigrisoma* sp. - Brasil.

Referência bibliográfica: 188

Ascarididae Baird, 1853

Lábios proeminentes. Sistema excretor em forma de diapasão. Poro excretor ao nível do anel nervoso. Cutícula não espinhosa. Esôfago com ou sem ventrículo, este desprovido de apêndice ventral ou por vezes com dois apêndices anteriores e três posteriores. Gubernáculo presente ou ausente. Fêmeas didelfas ou polidelfas. Parasitos de mamíferos, aves, répteis, anfíbios e raramente de peixes.

***Porrocaecum* Railliet & Henry, 1912**

Lábios com fileiras de dentes. Interlábios presentes. Ventrículo sem apêndice posterior, curto na espécie tipo, mas em outras freqüentemente longo, dobrado em ângulo, de tal forma a se abrir dentro do intestino, lateralmente; ceco intestinal presente. Machos com espículos iguais; gubernáculo usualmente ausente. Fêmeas com vulva próxima à metade do corpo. Ovíparas.

Espécie tipo: *P. crassum* (Deslongchamps, 1824) Railliet & Henry, 1912.

Espécie assinalada no Brasil:

***P. reticulatum* (Linstow, 1899) Baylis & Daubney, 1922** (Tab. XXVIII; Figs 441-442)

Sinonímia: *Ascaris reticulata* Linstow, 1899; *A. ardeae* Smith, Fox & White, 1908 (*nec A. ardeae* Frolich, 1802; *A. ardeae* Diesing, 1851; *A. ardearum* Rud., 1819); *Porrocaecum (Laymanicaecum) reticulatum* Mozgovoi, 1953.

Hospedeiros e proveniência: *Egretta t. thula* - Ilha de Marajó e Maicuru, PA e Rio de Janeiro, RJ; *Casmerodius albus egretta*, *Nycticorax nyctorax hoactli* e *Tigrisoma lineatum marmoratum* - Salobra, MS.

Localização: Estômago.

Referência bibliográfica: 180

***Porrocaecum* sp. Freitas, 1933**

Hospedeiro e proveniência: *Aramides cajanea* (Mull.) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 35

***Porrocaecum* sp.: Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995**

Hospedeiros e proveniência: *Cochlearius c. cochlearius* (L.), *Egretta t.*

thula (Molina), *Ixobrychus exilis erytromelas* (Vieillot) - MS.

Referência bibliográfica: 189

Acuarioidea

Esta superfamília é representada pela família Acuariidae Seurat, 1913 com espécies parasitas de aves.

Acuariidae Railliet, Henry & Sisoff, 1912

Nematóides dotados, em geral de dois lábios laterais. Geralmente providos de cordões ou apêndices cuticulares na parte anterior do corpo. Vestíbulo longo e cilíndrico presente. Esôfago cilíndrico dividido em duas partes. Machos dotados de asa caudal e papilas pedunculadas. Espículos desiguais e dissemelhantes. Fêmeas geralmente com ovejeto curto e vagina também curta. Parasitos de aves, répteis e mamíferos.

Chave para identificação dos gêneros

1. Cordões cuticulares presentes 2
- Cordões cuticulares ausentes 10
2. Cordões não recurrentes e não anastomosados 3
- Cordões sem as características anteriores 4
3. Machos com espículos iguais ou quase iguais *Acuaria*
- Machos com espículos diferentes *Cheilospirura*
4. Cordões recurrentes e não anastomosados 5
- Cordões sem as características anteriores 6
5. Cordões muito sinuosos, de bordos serreados, descrevendo trajetória helicoidal *Chordatortilis*
- Cordões pouco sinuosos, não serreados, não descrevendo trajetória helicoidal *Dispharynx*
6. Cordões cuticulares delicados, sinuosos, anastomosados lateralmente e confinados à regiãocefálica *Deliria*
- Cordões sem as características anteriores 7
7. Cutícula com 4 fileiras longitudinais de espinhos 8
- Cutícula sem quatro fileiras longitudinais de espinhos 9
8. Cordões não recurrentes, anastomosados posteriormente na superfície lateral *Echinuria*
- Cordões recurrentes, anastomosados anteriormente e lateralmente *Skrjabinoclava*
9. Cordões recurrentes, anastomosados lateralmente, ligados às margens de placas

- ou asas membranosas *Cosmocephalus*
- Cordões recurrentes, anastomosados lateralmente, não ligados às margens de placas ou asas membranosas. Vulva mediana *Synhimanthus*
- Cordões recurrentes, anastomosados lateralmente, não ligados às margens de placas ou asas membranosas. Vulva próxima ao ânus *Desportesius*
- 10. Extremidade anterior com dois apêndices laterais dirigidos para trás, cada um dividido em dois processos digitiformes *Ancyracanthopsis*
- Sem as características anteriores 11
- 11. Extremidade anterior com quatro aletas membranosas semicirculares arranjadas em pares lateralmente *Sciadiocara*
- Sem as características anteriores 12
- 12. Extremidade anterior com um colarete com a margem anterior denteada *Streptocara*
- Sem as características anteriores 13
- 13. Extremidade anterior com quatro asas cuticulares pontudas, duas dorsais e duas ventrais, dirigindo-se para fora e para trás, formando uma espécie de capuz *Schistorophus*
- Sem as características anteriores 14
- 14. Extremidade anterior com quatro folhas ("ptilina") pontudas *Viktorocara*
- Sem as características anteriores 14
- 15. Extremidade anterior com duas grandes dobras laterais semicirculares em forma de capuz, com margens denteadas envolvendo a cabeça *Stegophorus*
- Extremidade anterior com capuz bilobado, fendido dorso-ventralmente até próximo da boca, tendo na periferia número variável de pontas e uma reentrância mediana *Seuratia*

Acuaria Bremser, 1811

Extremidade anterior sem qualquer espessamento cuticular ou dobra, mas com quatro longos cordões em forma de fileiras ou depressões, dirigidos para trás, não recurrentes e não anastomosados. Papilas cervicais após o anel nervoso; asas laterais ausentes. Boca com dois lábios laterais simples. Cavidade bucal de paredes espessadas, geralmente estriados transversalmente. Esôfago cilíndrico consistindo de duas partes. Extremidade posterior dos machos espiralada. Espículos espessados iguais ou quase iguais. Asas caudais presentes ou praticamente ausentes. Quatro pares de papilas pré-cloacais mais ou menos pedunculadas e um número variável de papilas pós-cloacais. Fêmeas com extremidade posterior arredondada ou afilada; vulva geralmente no terço posterior do corpo; ovejeto muito curto; úteros divergentes. Ovíparas. Parasitos do esôfago, papo ou moela de aves e

excepcionalmente de répteis ou mamíferos.

Espécie tipo: *A. anthuris* (Rud., 1819).

Espécies assinaladas no Brasil:

***A. mamillaris* (Molin, 1860) Railliet, Henry & Sisoff, 1912**

Sinonímia: *Dispharagus mamillaris* (Molin, 1860); *Spiroptera corvicajani* in Molin, 1860.

Hospedeiro e proveniência: *Cyanocorax cayanus* (L.) - Brasil.

Localização: Estômago.

Referência bibliográfica: 22

***A. majori* Lent, Freitas & Proença, 1945** (Tab. XX; Figs 419-420)

Hospedeiro e proveniência: *Sporophila caerulescens caerulescens* (Vieill., 1817) - RJ.

Localização: Moela.

Referência bibliográfica: 102

***Acuaria* sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939**

Hospedeiro e proveniência: *Crotophaga major* Gm. - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 174

***Acuaria* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Celeus flavescens lugubris* (Malh.) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 166

***Ancyracanthopsis* Diesing, 1861**

Corpo delgado, delicado. Boca com dois lábios pequenos, providos de um pequeno dente interno e um maior externo. De cada lado se originam dois apêndices laterais dirigidos para trás e que são divididos externamente em dois processos digitiformes. Esôfago muito longo consistindo de duas partes. Machos com extremidade posterior em espiral; asa caudal com número variável de papilas simples. Espículo único. Fêmeas com extremidade posterior, algumas vezes torcida em espiral. Cauda cônica. Vulva na parte posterior do corpo. Parasitos de moela de aves.

Espécie tipo: *Ancyracanthopsis coronata* (Molin, 1860) Chabaud & Petter, 1959.

Espécie assinalada no Brasil:

***A. coronata* (Molin, 1860) Chabaud & Petter, 1959** (Tab. XVIII; Figs 187-189)

Sinonímia: *Spiroptera coronata* Molin, 1860; *Histiocephalus coronata* Drasche, 1884; *Ancyracanthus bilabiatus* Molin, 1860; *Ancyracanthopsis bilabiata* Diesing, 1861; *Yseria coronata* Gedoelst, 1912; *Y. quadripartita*

Clapham, 1945; *Parahistiocephalus parvialatus* Belopolskaya, 1953; *Ancyracanthopsis parvialatus* Dollfus & Chabaud, 1957; *A. quadripartita* Chabaud & Petter, 1959; *Skrjabinobronema coronata* Yamaguti, 1961.

Hospedeiro e proveniência: *Eurypyga helias helias* (Pallas), *Chloroceryle americana americana* (Gm.), *Belonopterus chilensis cayenensis* - Brasil.

Localização: Moela.

Referência bibliográfica: 22

Cheilospirura Diesing, 1861

Corpo alongado, afilando-se em direção às extremidades. Cabeça com dois lábios. Cordões direcionados posteriormente não recurrentes ou anastomosados. Machos com cauda espiralada alada ou não; espículos muito desiguais e disseminados; cinco a sete pares de papilas pós-cloacais. Parasitos da sub-mucosa da moela de aves.

Espécie tipo: *C. hamulosa* (Diesing, 1851) Diesing, 1861.

Espécies assinaladas no Brasil:

C. hamulosa (Diesing, 1851) Diesing, 1861 (Tab. XIX; Figs 190-191)

Sinonímia: *Spiroptera hamulosa* Diesing, 1851; *Dispharagus hamulosus* Diesing, 1851; *S. perforans* Centosci, 1911; *Acuaria hamulosa* Railliet, 1911.

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - RJ, MG, SP, RS, DF, GO, PR, RS.

Localização: Ventrículo.

Referências bibliográficas: 10, 12, 16, 18, 20, 21, 25, 29, 30, 54, 55, 57, 59

Cheilospirura sp.: Travassos, Freitas & Lent, 1939

Hospedeiros e proveniência: *Uroleuca cristatella* (Temm.), *Furnarius rufus commersoni* Pelz. - Salobra, MS.

Localização: Ventrículo.

Referência bibliográfica: 164

Cheilospirura sp.: Travassos & Freitas, 1941

Hospedeiro e proveniência: *Myopsitta monachus cotorra* (Vieill.).

Localização: Ventrículo.

Referência bibliográfica: 166

Chordatortilis Mendonça & Rodrigues, 1965

Corpo cilíndrico, de coloração branca com cutícula grossa e fortemente estriada transversalmente. Extremidades arredondadas. Parte anterior do corpo com quatro cordões cuticulares céfálicos, sinuosos, de bordos serrados, envolvendo o nematódeo numa trajetória helicoidal para terminarem em pontas recurrentes. Boca provida de dois lábios globosos que apresentam uma papila na sua porção

distal. Cavidade bucal alongada, com paredes bem esclerotinizadas. Esôfago longo, nitidamente dividido em duas partes: uma anterior muscular mais curta e mais estreita e outra posterior glandular, mais grossa e mais longa. Fêmeas didelfas, ovíparas, com vulva situada em uma constrição próxima à extremidade posterior do corpo; ovejeto simples e longo; ovos embrionados; cauda terminando em ponta arredondada. Macho com dois espículos desiguais e dissemelhantes, o maior fino e longo e o menor curto e grosso; gubernáculo ausente; extremidade caudal enrolada em espiral, com asa caudal muito estreita e ponta arredondada; papilas caudais presentes, em número de sete pares, sendo dois pré e cinco pós-cloacais.

Espécie tipo: *C. crassicauda* Mendonça & Rodrigues, 1965.

Espécie assinalada no Brasil:

***C. crassicauda* Mendonça & Rodrigues, 1965** (Tab. XIX; Figs 192-194)

Hospedeiro e proveniência: *Troglodytes musculus musculus* Naumann - Arraial do Cabo, RJ.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 80

***Cosmocephalus* Molin, 1858**

Boca com dois lábios laterais, cada um com um pequeno dente externo e um par de papilas na base. Cordões longos, recurrentes, anastomosados lateralmente, ligados às margens de placas ou asas membranosas formando uma alça imediatamente após a sua origem, de cada lado dos lábios. Papilas cervicais posteriores aos cordões; asas laterais originando-se imediatamente atrás das papilas cervicais. Extremidade posterior dos machos espiralada. Asa caudal presente; quatro pares de papilas pré-cloacais e quatro a seis pares de papilas pedunculadas pós-cloacais. Espículos muito desiguais. Fêmeas com a vulva um pouco atrás do meio do corpo; úteros opostos. Ovíparas. Ovos embrionados quando da postura. Parasitos de aves.

Espécie tipo: *C. diesingii* Molin, 1858.

Espécie assinalada no Brasil:

***C. obvelatus* (Creplin, 1825) Seurat, 1919** (Tab. XIX; Figs 195-197)

Sinonímia: *Spiroptera obvelata* Creplin, 1825; *Filaria obvelata* Linstow, 1877; *Dispharagus obvelatus* Linstow, 1909; *Histiocephalus spiralis* Diesing, 1851; *Cosmocephalus diesingii* Molin, 1858; *C. papillosus* Molin, 1859; *Spiroptera adunca* Stossich, 1892; *D. papillosus*, Stossich, 1898; *C. alatus* Molin, 1860; *C. aduncus* Yorke & Maplestone, 1926 nec Creplin, 1846; *C. faridi* Khalil, 1931; *C. firlotei* Rao, 1951; *C. tanakai* Rodrigues & Vicente, 1963.

Hospedeiro e proveniência: *Larus dominicanus* Licht - Arraial do Cabo, RJ.

Localização: Esôfago.

Referência bibliográfica: 122

***Deliria* Vicente, Pinto & Noronha, 1980**

Corpo delgado e afilado nas extremidades. Boca com dois lábios cônicos. Cordões cuticulares delicados, sinuosos, anastomosados lateralmente e confinados à regiãocefálica. Vestíbulo longo e estreito. Machos com asa caudal presente, estreita. Papilas caudais pedunculadas, em número de nove pares, sendo quatro pares pré e cinco pós-cloacais. Espículos desiguais e dissemelhantes. Fêmeas didelfas, anfidelfas, com vulva situada na região mediana do corpo. Ovejeto curto dirigido para trás. Ovos de casca lisa e espessa, larvados na ocasião da postura. Parasitos do estômago de aves.

Espécie tipo: *D. gomesae* Vicente, Pinto & Noronha, 1980.

Espécie assinalada no Brasil:

***D. gomesae* Vicente, Pinto & Noronha, 1980**

Tab. XIX; Figs 198-201

Hospedeiro e proveniência: *Pitangus sulphuratus* (L.) - Ilha do Raimundo, Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Estômago.

Referência bibliográfica: 185

***Dispharynx* Railliet, Henry & Sisoff, 1912**

Cordões formando ondulações delicadamente estriadas transversalmente, recurrentes, não anastomosados. Papilas cervicais entre os cordões recurrentes, simples, bi ou tricúspides. Boca com pequenos lábios laterais; cápsula bucal longa, cilíndrica, transversalmente estriada. Esôfago consistindo de duas partes. Machos com asas caudais com três ou quatro pares de papilas pré-cloacais e três a cinco pares de papilas pedunculadas. Espículos desiguais e dissemelhantes. Fêmeas com a vulva no quarto posterior do corpo. Ovos de casca espessada, embrionados. Parasitos de aves.

Espécie tipo: *D. nasuta* (Rud., 1819)

Espécies assinaladas no Brasil:

***D. capitata* (Molin, 1860) Cram, 1927**

Sinónímia: *Dispharagus capitatus* Molin, 1860; *Spiroptera alata* in Molin, 1860 (C.V.M.); *Acuaria capitata* Railliet, Henry & Sisoff, 1912.

Hospedeiro e proveniência: *Falco minutus* - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 22

***D. crassissima* (Molin, 1860) Cram, 1927 (Tab. XX)**

Sinónímia: *Dispharagus crassissimus* Molin, 1860; *Acuaria crassissima* Railliet, Henry & Sisoff, 1912.

Hospedeiro e proveniência: *Ramphastos vitellinus vitellinus* (Licht.) - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 22

D. magnilabiata (Molin, 1860) Gendre, 1920 (Tab. XIX)

Sinonímia: *Dispharagus magnilabiatus* Molin, 1860; *Spiroptera plataleae-ajaja* Molin, 1860; *Acuaria (Cheilospirura) magnilabiata* Railliet, Henry & Sisoff, 1912; *Cheilospirura magnilabiata* Stiles & Hassal, 1920.

Hospedeiro e proveniência: *Ajaia ajaja* - Brasil.

Referência bibliográfica: 22

D. spiralis (Molin, 1858) Skrjabin, 1916 (Tab. XX)

Sinonímia: *Dispharagus spiralis* Molin, 1858; *D. nasutus* Piona, 1897; *D. spiralis columbae* Bridre, 1910; *Acuaria spiralis* Railliet, Henry & Sisoff, 1912.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Salvador, BA, DF, CE, MT, MS, MG, PR, PE, RS, RJ, SP; *Columba livia dom.* L. - DF, MG, RS, RJ; *Meleagris gallopavo domesticus* - MG, PI.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 2, 10, 11, 19, 20, 29, 49, 54, 55, 57, 59, 60, 77, 134, 136

***Dispharynx* sp.: Travassos, Freitas & Lent, 1939**

Hospedeiros e proveniência: *Crotophaga major* Gm. - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 173

***Desportesius* Chabaud & Campana, 1949**

Cutícula com estriações transversais. Abertura oral comprimida lateralmente. Pseudolábios com ápices contínuos às paredes antero-laterais da cápsula bucal. Quatro papilas céfálicas e dois anfídios na base dos pseudolábios. Cápsula bucal forrada com cutícula estriada transversalmente. Cordões originando-se nas faces dorso-ventrais da abertura oral estendendo-se posteriormente e recurrentes antes de se anastomosarem perto do anel nervoso. Deirídios variáveis em forma e tamanho. Asas laterais, se presentes, iniciando-se imediatamente após os deirídios e estendendo-se à ponta da cauda. Esôfago dividido em uma parte muscular e outra glandular. Vulva próxima ao ânus. Fêmeas monodelfias. Asa caudal do macho, bem desenvolvida. Papilas pré-cloacais imediatamente anteriores à cloaca. Espículos distintamente dissemelhantes em tamanho e forma ou quase iguais e semelhantes em forma. Parasitos da sub-mucosa da moela, principalmente de garças.

Espécie tipo: *D. invaginatus* (Linstow, 1901) Chabaud & Campana, 1949.

Espécies assinaladas no Brasil:

***D. invaginatus* (Linstow, 1901) Chabaud & Campana, 1949 (Tab. XL;
Figs 401-402)**

Sinonímia: *Dispharagus invaginatus* Linstow, 1901; *Acuaria (Synhimantus)*

invaginatus Railliet, Henry & Sisoff, 1912; *Synhimantus (Desportesius) equispiculata spinulatus* Chabaud & Campana, 1949; *Desportesius morneti* Gretillat & Morel, 1961; *Synhimantus cramae* Sharma, 1973; *Synhimantus nigeri* Gupta & Kazim, 1978; *Synhimantus ibisi* Naidu, 1981.

Hospedeiros e proveniência: *Egretta thula thula* (Molina) - Manaus, AM e Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Moela.

Referências bibliográficas: 22, 186

D. longevaginatus (Molin, 1860) Wong & Anderson, 1986 (Tab. XL; Figs 403-405)

Sinonímia: *Dispharagus longevaginatus* Molin, 1860; *Synhimantus longe-vaginatus* Railliet, Henry & Sisoff, 1912; *Syncuaria longevaginata* Skrjabin, Sobolev & Ivashkin, 1965.

Hospedeiros e proveniência: *Euxenura maguari* (Gm.) e *Mycteria americana* L. - Barranco Alto e Salobra, MS.

Localização: Moela.

Referências bibliográficas: 22, 186

Echinuria Soloviev, 1912

Cordões não recurrentes, mas anastomosados posteriormente na superfície lateral com ou sem dobras anteriores. Cutícula com quatro fileiras longitudinais de espinhos correndo ao longo de parte ou todo o comprimento do corpo. Cápsula bucal longa, com delicadas estriações transversais. Esôfago dividido em duas porções. Machos com espículos desiguais e dissemelhantes. Quatro pares de papilas pedunculadas pré-cloacais e cinco pares pós-cloacais. Fêmeas com a cauda terminando em uma ponta pronunciada ou arredondada, ocasionalmente em forma de espora ou botão; vulva geralmente na parte posterior do corpo. Dois úteros, excepcionalmente um. Parasitos do proventrículo e moela de aves.

Espécie tipo: *E. uncinata* (Rud., 1819)

Espécies assinaladas no Brasil:

E. calcarata (Molin, 1860) Cram, 1927 (Fig. 202)

Sinonímia: *Dispharagus calcaratus* Molin, 1860; *Acuaria calcarata* Railliet, Henry & Sisoff, 1912; *Hamannia calcarata* Stiles & Hassal, 1920.

Hospedeiro e proveniência: *Ibis guarauna* - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 22

E. longeornata (Molin, 1860) Cram, 1927

Sinonímia: *Dispharagus longeornatus* Molin, 1860; *Spiroptera ardeaemaguari* Molin, 1860; *Acuaria longeornata* Railliet, Henry & Sisoff, 1912; *Hamannia longeornata* Stiles & Hassal, 1920.

Hospedeiro e proveniência: *Ciconia maguari* - Brasil.

Localização: Proventriculo.

Referência bibliográfica: 22

***E. longevaginata* (Molin, 1860) Cram, 1927** (Tab. XX; Figs 203-204)

Sinonímia: *Dispharagus longevaginatus* Molin, 1860; *Spiroptera ciconiae-maguari* Molin, 1860; *Acuaria longevaginatus* Railliet, Henry & Sisoff, 1912; *Synhimanthus longevaginata* Skrjabin, 1924.

Hospedeiro e proveniência: *Ciconia maguari* - Brasil.

Localização: Esôfago.

Referência bibliográfica: 22

***Sciadiocara* Skrjabin, 1916**

Boca com dois lábios cônicos pequenos laterais, cada um com anfídio lateral e duas papilas submedianas. Posteriormente aos lábios existem quatro aletas membranosas semicirculares arranjadas em pares lateralmente. Cápsula bucal curta de paredes espessadas. Esôfago longo, cilíndrico, constituído por duas partes. Machos com extremidade posterior espiralada, alada com seis pares de papilas pedunculadas pré-cloacais e diversos pares pós-cloacais. Espículos muito desiguais, dissemelhantes, o menor funcionando como gubernáculo através do qual o maior desliza. Fêmeas com a extremidade posterior cônica. Vulva na região mediana ou anterior do corpo. Ovíparas. Ovos ovais de casca espessa, embrionados quando depositados. Parasitos de moela de aves.

Espécie tipo: *S. umbellifera* (Molin, 1860) Skrjabin, 1916.

Espécie assinalada no Brasil:

***S. umbellifera* (Molin, 1860) Skrjabin, 1916** (Tab. XX; Figs 205-207)

Sinonímia: *Spiroptera umbellifera* Molin, 1860; *Schistorophus umbellifera* Railliet, 1916; *Spiroptera tantali rubri* Molin, 1860; *S. totani* Molin, 1860.

Hospedeiros e proveniência: *Eudocimus ruber* (L.); *Tringa melanoleuca* - Brasil.

Localização: Moela.

Referência bibliográfica: 22

***Schistorophus* Railliet, 1916**

Boca com dois pseudolábios laterais. Um par de papilas submedianas e um anfídio em cada pseudolábio. Cabeça com quatro (duas dorsais e duas ventrais) asas cuticulares arredondadas ou afiladas, as quais se dirigem para fora e para trás, mais ou menos unidas na origem e arranjadas em forma de capuz ou telhado, envolvendo a cabeça logo após os pseudolábios. Cápsula bucal estreita. Esôfago consistindo de duas partes. Machos com cauda arredondada; asas caudais estreitas com papilas sésseis. Papilas pré-cloacais em número variável e três ou quatro pares de pós-cloacais. Espículos desiguais e dissemelhantes. Fêmeas com cauda arre-

dondada e cônica. Vulva na região mediana ou posterior do corpo. Ovíparas, algumas vezes vivíparas. Parasitos de moela de aves.

Espécie tipo: *S. longicornis* (Hemprich & Ehrenber in Schneider, 1866).

Espécie assinalada no Brasil:

***S. laciniatus* (Molin, 1860) Railliet, 1916 (Tab. XX)**

Sinonímia: *Histiocephalus laciniatus* Molin, 1860.

Hospedeiro e proveniência: *Rallus cayenensis* - Brasil.

Localização: Moela.

Referência bibliográfica: 22

***Seuratia* Skrjabin, 1912**

Nematóide de corpo cilíndrico: cutícula espessa e provida de quatro fileiras longitudinais de espinhos que se iniciam mais aproximados perto da extremidade anterior e se afastam gradativamente para formarem duas linhas paralelas sublaterais terminando a grande distância de sua origem. A extremidade anterior é guarnecida por um capuz bilobado fendido dorso-ventralmente até próximo da boca, tendo na periferia um número variável de pontas e uma reentrância mediana. Espinhos cervicais em número de três, grupados em base comum. Vestíbulo longo de paredes esclerotinizadas. Esôfago longo nitidamente dividido em duas porções. Macho com dois espículos desiguais e dissemelhantes. Gubernáculo ausente. Extremidade caudal provida de uma pequena asa. Fêmeas didelfas, anfidelfas, com vulva na região média do corpo. Ovos elíticos. Parasitos de aves.

Espécie tipo: *S. shIPLEYI* (Stossich, 1900) Skrjabin, 1916.

Espécie assinalada no Brasil:

***S. shIPLEYI* (Stossich, 1900) Skrjabin, 1916 (Tab. XXI; Figs 208-210)**

Sinonímia: *Gnathostoma shipleyi* Stossich, 1900; *Rictularia paradoxa* Linstow, 1903; *R. (Gnathostoma) paradoxa* Linstow, 1904; *R.a shipleyi* Johnston, 1912; *Acuaria pelagica* Seural, 1916; *Prionostema pelagicum* Gendre, 1920; *P. shipleyi* Gendre, 1920; *Seuratia pufini* Yamaguti, 1941; *S. (Gnathostoma) shipleyi* Johnston & Mawson, 1942.

Hospedeiro e proveniência: *Diomedea melanophris* Temm. - Arraial do Cabo, RJ.

Localização: Estômago.

Referência bibliográfica: 81

***Skrjabinoclava* Sobolev, 1943**

Boca com dois lábios laterais simples. Cada cordão pode ou não formar duas alças: dorso-submediana e ventral-submediana dirigidas para diante, anastomosadas anteriormente e lateralmente; imediatamente após os cordões pode estar presente um estreito colar cuticular. Dupla fileira longitudinal de espinhos originados após cada cordão anastomosando-se lateralmente imediatamente atrás

do cordão ou do colar cuticular. Machos com asa caudal fracamente desenvolvida, com quatro pares de papilas pré-cloacais pedunculadas e quatro pós-cloacais. Espículos desiguais e dissemelhantes. Fêmeas com cauda arredondada ou terminando em ponta pronunciada; vulva na parte posterior do corpo. Parasitos do aparelho digestivo (geralmente estômago glandular ou proventrículo de aves).

Espécie tipo: *S. decorata* (Solonitzin, 1928).

Espécie assinalada no Brasil:

***S. tupacincai* Freitas, Vicente & Ibañez, 1970** (Tab. XXI; Figs 211-212)

Hospedeiro e proveniência: *Pitangus sulphuratus* (L.) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 186

***Streptocara* Railliet, Henry & Sisoff, 1912**

Cabeça com dois lábios laterais simples, cada um possuindo um processo dentiforme e duas pequenas papilas submedianas; após os lábios encontra-se um colarete com a margem anterior denteada. Papilas cervicais representadas por grandes estruturas em crescente com cinco ou seis dentículos na margem posterior côncava. Atrás da cavidade bucal encontra-se um pequeno vestíbulo de paredes delicadas. Esôfago longo, cilíndrico. Extremidade posterior dos machos cônica, arredondada, espiralada; asas caudais presentes. Quatro pares de papilas pré-cloacais e cinco ou seis pós-cloacais. Espículos bastante desiguais. Extremidade posterior das fêmeas arredondada; ânus subterminal. Vulva um pouco posterior à metade do corpo. Ovíparas; ovos elíticos, de casca fina, embrionados quando da postura. Parasitos da moela de aves.

Espécie tipo: *S. pectinifera* (Neumann, 1900).

Espécie assinalada no Brasil:

***S. penihamata* (Molin, 1860)** (Tab. XXI; Fig. 213)

Sinônima: *Spiroptera penihamata* Molin, 1860; *S. strigis atricapillae* Molin, 1860; *S. strigis grisetae* Molin, 1860; *S. strigis lineatae* Molin, 1860.

Hospedeiro e proveniência: *Glaucidium brasiliandum brasiliandum* (Gm.) - Brasil.

Localização: Moela.

Referência bibliográfica: 22

***Synhimanthus* Railliet, Henry & Sisoff, 1912**

Cordões recurrentes anastomosados em cada superfície lateral. Papilas cervicais tricúspides quando evidenciadas, posteriores aos cordões. Cápsula bucal estreita, alongada. Machos com espículos desiguais, dissemelhantes; geralmente cinco pares de papilas pós-cloacais. Fêmeas com a vulva na metade posterior do corpo. Ovos de casca delgada não embrionados. Parasitos do esôfago, papo ou moela de aves.

Espécie tipo: *S. laticeps* (Rud., 1819).

Espécies assinaladas no Brasil:

***S. rectus* (Molin, 1860) Gendre, 1920** (Tab. XXI; Figs 214, 387-390)

Sinonímia: *Dispharagus rectus* Molin, 1860; *Spiroptera falconis* Molin, 1860; *Acuaria recta* Railliet, Henry & Sisoff, 1912; *Cheilospirura recta* Stiles & Hassal, 1920.

Hospedeiros e proveniência: *Falco femoralis*, *F. unicinctus*, *Buteo magnirostris* (Gm.), *B. m. nattereri* (Sclater & Salvin), *Milvago chimachima chimachima* (Vieill.), *Heterospizias meridionalis meridionalis* (Latham) - Brasil.

Localização: Estômago.

Referência bibliográfica: 22, 101

***Stegophorus* Wehr, 1934**

Boca se abrindo dorso-ventralmente alongada, com dois pseudo-lábios, cada um com um anfídio lateral e duas papilas submedianas. Cabeça com duas grandes dobras laterais semicirculares em forma de capuz, com margens denteadas envolvendo a cabeça. Cavidade cilíndrica, alongada e com estriação cruzada. Esôfago com duas partes. Machos com a asa caudal bem desenvolvida, terminando ligeiramente antes do final do corpo. Quatro pares de papilas pedunculadas pré-cloacais e cinco pós-cloacais. Espículos muito desiguais e dissemelhantes. Gubernáculo ausente. Fêmeas com a vulva pós-equatorial. Úteros opostos. Ovos embrionados *in utero*. Parasitos de moela de aves.

Espécie tipo: *S. stellae-pollaris* (Parona, 1901) Wehr, 1934.

Espécie assinalada no Brasil:

***S. diomediae* (Johnston & Mawson, 1942) Johnston & Mawson, 1945**

(Tab. XXII; Figs 215-216)

Sinonímia: *Paryseria diomediae* Johnston & Mawson, 1942.

Hospedeiro e proveniência: *Diomedea melanophris* Temm. - Arraial do Cabo, RJ.

Localização: Estômago.

Referência bibliográfica: 108

***Viktorocara* Gushanskaya, 1950**

Vermes de tamanho médio. Cutícula com estriações transversais. Abertura oral lateralmente comprimida com dois pares de dentes presentes. Pseudolábios bem desenvolvidos com ápices contínuos às paredes antero-laterais da cápsula bucal. Um par de papilas céfálicas e um anfídio estão localizados na base de cada pseudolábio. Quatro sublábios periformis estão localizados nas faces subdorsal e subventral da abertura oral. Quatro "ptilina" com pontas agudas iniciando-se nas faces dorso-ventrais da abertura oral, envolvem os sublábios e terminam na base dos pseudolábios. Cápsula bucal expandida anteriormente e forrada com espessa

cutícula estriada transversalmente. Deirídios proeminentes ponteagudos localizados próximos ao anel nervoso. Esôfago distintamente dividido em uma porção muscular e outra glandular.

Espécie tipo: *Viktorocara capillaris* (Molin, 1860) Wong & Lankester, 1984.

Espécie assinalada no Brasil:

***Viktorocara* sp.: Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995**

Hospedeiro e proveniência: *Syrigma sibilatrix* (Temm.) - MS.

Referência bibliográfica: 180

Spiruroidea

Esta superfamília é representada pela família Gongylonematidae Sobolev, 1949 com o gênero *Gongylonema* Molin, 1857 com espécies parasitas de ave.

Gongylonematidae Sobolev, 1949

Nematóides dotados, em geral, de dois lábios com espessamentos dentiformes internos. Vestíbulo curto, estreito e cilíndrico. Esôfago longo dividido em duas partes. Região anterior do corpo provida ou não de placas cuticulares. Machos com asa caudal e papilas pedunculadas. Espículos desiguais. Fêmeas com vulva na região posterior do corpo. Parasitos de aves e mamíferos.

***Gongylonema* Molin, 1857**

Boca com pequenos lábios, um dorsal e um ventral, cada um contendo um dente em sua superfície interna; lábios laterais estreitos e pequenos. Duas papilas céfálicas laterais e quatro submedianas; papilas cervicais ao nível do anel nervoso. Regiões céfálica e esofágiana ornamentadas com placas cuticulares irregularmente arranjadas em fileiras longitudinais dorsais e ventrais; asas laterais cuticulares na parte anterior do corpo. Cápsula bucal estreita, cilíndrica; esôfago muito longo consistindo de duas partes, sendo a anterior muito mais curta. Machos com a cauda levemente torcida; asa caudal geralmente assimétrica; papilas grandes e pedunculadas em número variável, geralmente quatro a seis pré-cloacais e duas a quatro pós-cloacais e um número variável de papilas sésseis próximas à ponta da cauda; espículos muito desiguais; gubernáculo presente. Fêmeas com a extremidade abruptamente arredondada; vulva a uma distância variável adiante do ânus; ovejeto longo; úteros divergentes. Ovíparas. Ovos de casca espessa, embrionados quando da postura. Parasitos do esôfago e paredes do estômago de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *G. musculi* (Rud., 1819).

Espécies assinaladas no Brasil:

***G. freitasi* (Costa, 1964) (Tab. XXII)**

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Carolina e Balsas,

MA; PA, SP.

Localização: Papo.

Referência bibliográfica: 17

G. *ingluvicola* Ransom, 1904 (Tab. XXII; Figs 217-218)

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Salvador, BA, PE, RS, RJ.

Localização: Papo.

Referências bibliográficas: 30, 49, 134

Gongylonema sp.: Carneiro, Pereira, Martins & Freitas, 1980

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - DF.

Localização: Inglúvio.

Referência bibliográfica: 12

Habronematoidea

Esta superfamília inclui as famílias Habronematidae (Chitwood & Wehr, 1932) Ivaschkin, 1961 e Tetrameridae Travassos, 1914 com representantes parasitas de aves.

Chave para identificação das famílias

- Dimorfismo sexual não muito evidente. Corpo da fêmea não enrolado em espiral ou de forma globular Habronematidae
- Dimorfismo sexual geralmente muito evidente. Corpo da fêmea enrolado em espiral ou de forma globular Tetrameridae

Habronematidae (Chitwood & Wehr, 1932) Ivaschkin, 1961

Nematóides dotados de dois a quatro lábios divididos em lobos, com ou sem dentes, com ou sem interlábios. Cápsula bucal cilíndrica ou em forma de funil. Esôfago longo e dividido em duas partes. Machos com asas caudais e papilas pedunculadas. Fêmeas com vulva, em geral, adiante da metade do corpo.

Chave para identificação dos gêneros

1. Boca com quatro lábios *Histiocephalus*
- Boca com dois lábios ou sem lábios definidos 2
2. Boca com dois lábios 3
- Boca sem lábios definidos *Viguiera*
3. Boca com dois lábios 4
- Boca com lábios bi ou trilobados 5
4. Boca com dois lábios laterais bem desenvolvidos cada um deles possuindo dois

espessamentos dentiformes internamente	<i>Cyrnea</i>
- Boca com dois lábios laterais limitando uma cavidade bucal tubular que possui posteriormente alguns pequenos dentes	<i>Torquatooides</i>
5. Lábios bilobados	<i>Procyrnea</i>
- Lábios trilobados	6
6. Lábios com um ou dois dentes	7
- Lábios sem dentes	8
7. Lábios terminando em um dente	<i>Excisa</i>
- Lábios terminando em dois dentes	<i>Odontospirura</i>
8. Asa lateral presente	<i>Habronema</i>
- Asa lateral ausente	<i>Hadjelia</i>

Excisa Gendre, 1928

Lábios laterais divididos em sua superfície interna em três lobos cada, terminando em um dente. Interlábios suavemente deprimidos em sua porção mediana, com grandes papilas submedianas na base. Vestíbulo cilíndrico pouco cuticularizado. Esôfago dividido em duas partes, sendo a anterior mais curta. Papila cervical atrás do anel nervoso. Asa caudal do macho com 4 papilas pedunculadas pré-cloacais e 2 pós-cloacais, possuindo ainda, uma grande papila séssil na margem anterior da abertura cloacal. Espículos desiguais e disseminadores; gubernáculo presente. Fêmeas com a vulva adiante do meio do corpo. Úteros divergentes. Ovíparas; ovos de casca espessada, embrionados.

Espécie tipo: *E. excisa* (Molin, 1860) Gendre, 1928.

Espécie assinalada no Brasil:

E. excisa (Molin, 1860) Gendre, 1928 (Tab. XXII; Figs 222-223)

Sinonímia: *Spiropelta excisa* Molin, 1860; *Physaloptera excisa* Linstow, 1883; *Cyrnea excisa* Seurat, 1914; *Hadjelia excisa* Chitwood & Wehr, 1934; *Habronema khalili* Ezzat, 1945.

Hospedeiros e proveniência: *Ciconia ciconia*, *Ciconia maguari* - Brasil.

Localização: Esôfago, proventrículo e moela.

Referência bibliográfica: 22

Cyrnea Seurat, 1914

Asas laterais ausentes. Boca com dois lábios laterais bem desenvolvidos, cada um deles possuindo dois outros espessamentos dentiformes internamente; lábios dorsal e ventral profundamente encaixados na linha mediana, cada um com um par de papilas submedianas. Papilas cervicais anteriores ao esôfago na espécie tipo. Vestíbulo cilíndrico não fortemente esclerotinizado. Esôfago longo dividido em duas partes, a anterior mais curta. Machos com asa caudal bem desenvolvida,

transversalmente estriada, provida de cada lado de 7 a 10 papilas pedunculadas das quais 2 a 4 pré-cloacais e 2 ou 3 imediatamente pós-cloacais. As 3 ou 4 posteriores são muito menores e situadas na extremidade da cauda. Além dessas há um par de papilas sésscias na borda anterior da cloaca. Espículos muito desiguais; gubernáculo presente. Fêmeas com vulva posterior e a considerável distância da metade do corpo; úteros paralelos. Ovíparas. Ovos de casca espessa contendo embriões. Parasitos de aves.

Espécie tipo: *C. eurycerca* Seurat, 1914.

Espécies assinaladas no Brasil:

***C. semilunaris* Molin, 1860 (Tab. XXII; Figs 219-221)**

Sinonímia: *Spiroptera lanceolata* Molin, 1860; *Cyrnea (Cyrnea) semilunaris* Skrjabin & Sobolev, 1963.

Hospedeiros e proveniência: *Guira guira* (Gm.) - Salobra, MS; *Trogon collaris*, *T. melanurus melanurus* Swainson - AP, *Crotophaga major* (Gm.) - PA. Localização: Moela.

Referência bibliográfica: 124

***Cyrnea* sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939**

Hospedeiros e proveniência: *Trogonurus variegatus behni* (Gould), *Crotophaga ani* L. - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 174

***Cyrnea* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Piaya cayana cabanisi* Allen - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 166

***Cyrnea* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Celeus lugubris* (Malh.) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 167

***Cyrnea* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 167

***Habronema* Diesing, 1861**

Boca com dois lábios laterais geralmente trilobados, sem dentes, possuindo algumas vezes lábios dorsal e ventral. Asa lateral presente em apenas um lado do corpo ou em ambos. Papila cervical à frente do anel nervoso. Cápsula bucal fortemente esclerotinizada, cilíndrica ou em forma de funil; esôfago consistindo de duas partes; a anterior mais curta. Machos com a cauda espiralada e a asa caudal bem desenvolvida; 4 pares de papilas pré-cloacais pedunculadas, 1 ou 2 pares de papilas pós-cloacais e 2 ou 3 pares de pequenas papilas próximas à ponta da cauda;

espículos desiguais, sendo o esquerdo maior; gubernáculo presente. Fêmeas de cauda cônica, com a vulva próxima à metade do corpo; úteros divergentes. Ovíparas; ovos ovais de casca fina ou espessa, contendo embriões quando da postura. Parasitos do estômago de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *H. muscae* (Carter, 1861) Diesing, 1861.

Espécies assinaladas no Brasil:

***H. unilateralis* (Molin, 1860) Seurat, 1914 (Tab. XXIII)**

Sinonímia: *Spiroptera unilateralis* Molin, 1860; *S. unialata* Molin, 1860.

Hospedeiros e proveniência: *Ramphastos monilis*; *R. vitelinus ariel* Vigors - Brasil.

Localização: Esôfago e proventrículo.

Referência bibliográfica: 22

***H. uncinipenis* (Molin, 1860) Freitas & Lent, 1947 (Tab. XXIII; Figs 224-226)**

Sinonímia: *Spiroptera americanae* M.C.V. in Molin, 1860; *S. uncinipenis* Molin, 1860; *Cheilospirura uncinipenis* Diesing, 1861; *Spirura uncinipenis* Chitwood & Wehr, 1934; *Sicarius nobregai* Vaz, 1936.

Hospedeiros e proveniência: *Rhea americana* Lath., *R. americana intermedia* Rothschild & Chubb. - SP, RS, MT.

Localização: Sub-mucosa da moela.

Referências bibliográficas: 22, 44

***H. waltoni* (Freitas & Lent, 1947) Yamaguti, 1961**

Sinonímia: *Cheilospirura uncinipenis* Leidy, 1891 *nec* Molin, 1860; *Spiroptera uncinipenis* Stiles & Hassall, 1894; *Gilsonia* (?) *uncinipenis* Walton, 1927; *Habronema uncinipenis* Walton, 1927; *Spirura uncinipenis* Cram, 1927; *Hadjelia uncinipenis* Vaz, 1936; *Sicarius waltoni* Freitas & Lent, 1947.

Hospedeiro e proveniência: *Rhea americana* Lath. - Brasil.

Localização: Moela.

Referências bibliográficas: 22, 44

***Habronema* sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939**

Hospedeiros e proveniência: *Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.), *Scapaneus melanoleucus melanoleucus* (Gm.), *Guira guira* (Gm.), *Crotophaga major* Gm., *Coccyzus melacoryphus* Vieill. - Salobra, MS.

***Habronema* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Certhneis sparverius aidos* (Peters) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 174

Hadjelia Seurat, 1916

Asas laterais ausentes; papilas cervicais ao nível do anel nervoso. Boca com dois grandes lábios trilobados, sem dentes em sua superfície interna, mas com duas cristas ou asas pequenas triangulares guarneçendo obliquamente a superfície interna de cada um; interlábios fortemente definidos na linha mediana. Vestíbulo cilíndrico; esôfago dividido em duas partes, a anterior mais curta. Machos com a extremidade posterior cônica fracamente espiralada; asa caudal larga com quatro pares de papilas pré-cloacais e dois pares de pós-cloacais grandes e pedunculadas e um par de papilas sésseis próximas à extremidade caudal; espículos muito desiguais; gubernáculo ausente. Fêmeas com a extremidade posterior curta arredondada e cônica; vulva na parte anterior do corpo adiante do final do esôfago; ovejeto alongado; úteros divergentes. Ovíparas; ovos de casca lisa e espessa, fracamente espessados nos pólos, embrionados quando da postura. Parasitos da moela ou proventrículo de aves.

Espécie tipo: *H. lhuillieri* Seurat, 1916.

Espécies assinaladas no Brasil:

H. curvata Vaz & Pereira, 1935 (Tab. XXVIII)

Hospedeiro e proveniência: *Nothura maculosa* (Temm.) - Ipamery, GO.

Localização: Proventrículo e moela.

Referência bibliográfica: 182

H. neglecta (Lent & Freitas, 1939) Chabaud, 1975 (Tab. XX; Figs 227-229)

Sinonímia: *Parahadjelia neglecta* Lent & Freitas, 1939.

Hospedeiros e proveniência: *Anas boschas dom.* L. - Rio de Janeiro, RJ; *Cairina moschata domestica* - Brasil.

Referência bibliográfica: 67

Histiocephalus Diesing, 1851

Boca rodeada por quatro lábios, o lateral sendo muito maior e trilobado, cada um contendo duas pequenas papilas; o mediano com um par de papilas grandes. Após os lábios há duas asas laterais, uma de cada lado, com as margens livres partidas em seis ou mais processos digitiformes, cada um podendo ou não ter uma extremidade bífida ou trífida; a cutícula cervical é inflada em forma de colar, consistindo de espessamentos longitudinais em forma de costelas. Cavidade bucal infundibular; esôfago longo e cilíndrico. Machos com asa caudal larga; quatro pares de papilas pré-cloacais e dois pares de papilas pós-cloacais pedunculadas; espículos iguais extremamente longos, filiformes na espécie tipo, mas desiguais e dissemelhantes nas outras espécies. Gubernáculo ausente. Fêmeas com a vulva adiante da metade do corpo. Parasitos de moela de aves.

Espécie tipo: *H. laticaudatus* (Rud., 1819).

Espécie assinalada no Brasil:

***Histiocephalus* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Piaya cayana cabanisi* (Allen) - Salobra, MS.
Referência bibliográfica: 165

***Odontospirura* Wehr, 1933**

Asa lateral presente em um lado, papilas cervicais posteriores ao anel nervoso. Lábios laterais trilobados, cada lobo contendo dois dentículos afilados. Interlábios membranosos com sua altura máxima no meio. Cápsula bucal cilíndrica, dilatada na sua base. Esôfago dividido em porção anterior, curta e muscular e porção posterior glandular e alongada. Machos com a cauda espiralada. Asa caudal suportada por 4 pares de papilas pré-cloacais, uma ad-cloacal e 2 pares pós-cloacais pedunculados; várias outras papilas menores e sésseis podem ser observadas ventralmente próximas à extremidade posterior da cauda, que se projetam um pouco além da asa caudal. Espículos extremamente alongados, filiformes, similares, quase iguais; gubernáculo presente. Fêmeas com a cauda arredondada. Vulva na metade anterior do corpo. Úteros divergentes. Ovos com filamento polar. Parasitos do proventrículo e moela de Rheiformes.

Espécie tipo: *O. zschokkei* (Railliet & Henry, 1911) Yamaguti, 1961.

Espécie assinalada no Brasil:

***O. zschokkei* (Railliet & Henry, 1911) Yamaguti, 1961 (Tab. XXIII)**

Sinônima: *Spiroptera alata* Zschokke, 1889 nec Rud., 1919; *Spirura zschokkei* Railliet & Henry, 1911; *Vaznemia zschokkei* Freitas & Lent, 1947.

Hospedeiro e proveniência: *Rhea americana intermedia* Rothschr. & Chubb - Salobra, MS.

Localização: Submucosa do proventrículo.

Referência bibliográfica: 44

***Procyrnea* Chabaud, 1958**

Corpo delgado, com as extremidades atenuadas e cutícula estriada transversalmente. Asas laterais presentes. Boca bilabiada. Lábios laterais bilobados, com um dente em cada lobo e com três papilas: uma lateral, uma látero-dorsal e uma látero-ventral. Comissuras labiais presentes, levemente esclerotinizadas, de aspecto trilobado. Vestíbulo presente simples, circundado por musculatura bem desenvolvida. Esôfago em duas porções: uma anterior muscular e outra posterior glandular. Papilas cervicais afastadas do nível basal dos lábios e anteriores ao nível do anel nervoso. Fêmeas didelfas, ovíparas, anfidelfas por cruzamento, com vulva na metade anterior do corpo; ovos larvados, com casca lisa e espessa; extremidade posterior atenuada com ápice arredondado. Machos com espículos desiguais e dissemelhantes; gubernáculo presente; asas caudais presentes com espessamentos cuticulares longitudinais; dez pares de papilas caudais; quatro pré-cloacais pedunculadas e seis pós-anais, sendo dois pedunculados e quatro menores, situados próximos à ponta caudal. Parasitos de aves.

Espécie tipo: *Procyrnea leptoptera* (Rud., 1819).

Espécie assinalada no Brasil:

P. mansioni (Seurat, 1914) Chabaud, 1975 (Tab. XXXIX; Figs 383-384)

Sinonímia: *Spiroptera longistriata* Molin, 1855 *pro partis*; *Cheilospirura longistriata* Diesing, 1851 *pro partis*; *Habronema mansioni* Seurat, 1914.

Hospedeiro e proveniência: *Buteo magnirostris magnirostris* (Gm.) - Salobra, MS.

Localização: Moela.

Referências bibliográficas: 22, 101

P. leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975 (Tab. XXXIX; Figs 385-386)

Sinonímia: *Spiroptera leptoptera* Rud., 1819, *Filaria leptoptera* Rud., 1819; *Habronema leptoptera* Diesing, 1851.

Hospedeiros e proveniência: *Buteo magnirostris magnirostris* (Gm.), *Buteo m. nattereri* (Sclater & Salvin), *Falco sparverius cearae* (Cory), *Geranospiza caerulescens caerulescens* (Vieillot), *Harpagus diodon* (Temm.), *Heterospizias meridionalis meridionalis* (Latham), *Milvago chimachima chimachima* (Vieillot), *Polyborus plancus plancus* (Miller) - Belém, PA; Bodoquena e Salobra, MS.

Localização: Moela.

Referências bibliográficas: 22, 101

P. ruschii (Freitas, 1967) Chabaud, 1975 (Tab. XXIII; Figs 230-232)

Sinonímia: *Ruschiella ruschii* Freitas, 1967.

Hospedeiros e proveniência: *Colibri serrirostris* (Vieill.), *Chlorostibon aureoventris pucherani* (Boucier & Mulsant), *Augastes superbus* (Vieill.) - Serra do Cipó, MG.

Localização: Moela.

Referência bibliográfica: 34

Procyrnea sp.: Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Hospedeiros e proveniência: *Euxenura maguari* (Gmelin), *Euxenura* sp. - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 189

Torquatoides Inglis, 1965

Boca com dois lábios laterais limitando uma cavidade bucal tubular e possuindo posteriormente alguns pequenos dentes. Após os lábios encontra-se um complicado colarete cuticular consistindo de uma dupla fileira circular (anterior e posterior) de proeminências, cuja continuação é interrompida ao nível das linhas submedianas por quatro depressões ovais, cada uma contendo uma pequena papila. O número de proeminências nas quais o colar é subdividido varia nas diferentes espécies, mas é maior na fileira posterior que na anterior; vestíbulo cilíndrico de

paredes espessas; esôfago cilíndrico; papilas cervicais ao nível do anel nervoso. Machos com asa caudal; numerosas papilas pré-cloacais e cerca de três pares de papilas pós-cloacais. Espículos desiguais; gubernáculo fracamente esclerotinizado. Fêmeas com a vulva na metade posterior do corpo. Ovejeto dirigido para diante; úteros divergentes. Ovíparas.

Espécie tipo: *T. conocephala* (Molin, 1860) Inglis, 1965.

Espécies assinaladas no Brasil:

***T. conocephala* (Molin, 1860) Inglis, 1965**

Sinonímia: *Spiroptera conocephala* Molin, 1861; *Torquatella conocephala* Yorke & Maplestone, 1926; *Cathematella conocephala* Yamaguti, 1961.

Hospedeiro e proveniência: *Piaya cayana* (L.) - Brasil.

Localização: Estômago.

Referência bibliográfica: 22

***T. crotophaga* (Willians, 1929) Inglis, 1965 (Tab. XXIV)**

Sinonímia: *Torquatella crotophaga* Willians, 1929; *Cathematella crotophaga* Yamaguti, 1961; *T. (Torquatella) crotophaga* Skrjabin, Sobolev & Ivaschkin, 1965.

Hospedeiro e proveniência: *Guira guira* (Gm.) - Brasil.

Localização: Estômago.

Referência bibliográfica: 22

***Viguiera* Seurat, 1913**

Corpo abruptamente atenuado anteriormente; asas laterais ausentes. Boca sem lábios definidos mas com a extremidade cefálica provida de um disco circular ou protuberância em forma de anel que ultrapassa ligeiramente a porção subjacente externa; atrás desta protuberância, existem duas grandes papilas laterais e quatro submedianas pequenas; vestíbulo cilíndrico com paredes espessadas; asas laterais ausentes; papilas cervicais à altura ou anteriores ao anel nervoso. Machos com cauda enrolada em espiral; asa caudal assimétrica com sete a onze pares de papilas pré-cloacais e dois pares pós-cloacais. Espículos muito desiguais; gubernáculo ausente. Fêmeas com cauda atenuada na extremidade; vulva próxima do ânus; ovejeto muito longo; úteros divergentes. Parasitos da parede do estômago de aves.

Espécie tipo: *V. euryoptera* (Rud., 1819) Seurat, 1913.

Espécies assinaladas no Brasil:

***V. osmanhilli* (Yeh, 1954) Chabaud, 1975 (Tab. XXIV; Figs 235-236)**

Sinonímia: *Serticeps osmanhilli* Yeh, 1954.

Hospedeiro e proveniência: *Cyanerpes cyaneus cyaneus* (L.) - Brasil.

Localização: Moela.

Referências bibliográficas: 22, 198.

V. vulvoinflata (Molin, 1860) Chabaud, 1975 (Figs 237-238)

Sinonímia: *Spiroptera vulvoinflata* Molin, 1860; *Serticeps vulvoinflata* Railliet, 1916.

Hospedeiro e proveniência: *Trochilus ochropygus* - Brasil.

Localização: Moela.

Referência bibliográfica: 22

Viguiera sp.: (Travassos, Lent & Freitas, 1939)

Sinonímia: *Serticeps* sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939.

Hospedeiro e proveniência: *Crotophaga major* Gm. - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 173

Tetrameridae Travassos, 1914

Nematóides com grande dimorfismo sexual sendo as fêmeas alargadas na região mediana do corpo tendo as extremidades anterior e posterior fusiformes. Os machos são fusiformes.

Tetrameres Creplin, 1846

Boca com dois pequenos lábios; vestíbulo cilíndrico, esôfago cilíndrico, intestino com tubo alargado e paredes delgadas. Machos delgados como linha, brancos, algumas vezes com espinhos ao longo das linhas medianas e laterais; espículos muito desiguais, o maior algumas vezes cerca de dois terços do comprimento do corpo. Fêmeas fusiformes, avermelhadas, com estriações transversais bem marcadas na região mediana e com depressões longitudinais correspondendo às linhas mediana e lateral. Vulva na parte posterior do corpo; o útero enormemente desenvolvido, ocupa a maior parte do corpo contendo ovos de casca fina com embriões completamente desenvolvidos. Parasitos do proventrículo de aves e raramente de répteis. As fêmeas vivem em escavações feitas nas glândulas e os machos vivem livremente na luz do órgão.

Espécie tipo: *T. paradoxa* Diesing, 1835.

Espécies assinaladas no Brasil:

T. americanus Cram, 1927 (Tab. XXV)

Sinonímia: *Tropisurus americanus* Yamaguti, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - DF, GO, MA, PA, PE, RS; *Meleagris gallopavo* - PI, PA.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 10, 19, 22, 56, 76

T. coccinea (Seurat, 1914) Travassos, 1914 (Tab. XXV)

Sinonímia: *Tropidocerca coccinea* Seurat, 1914; *Tropisurus coccinea* Yamaguti, 1961.

Hospedeiro e proveniência: *Phoenicopterus roseus* Pall. - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 142

T. cochleariae Travassos, 1917 (Tab. XXV)

Sinonímia: *Tropisurus cochleariae* Yamaguti, 1961.

Hospedeiro e proveniência: *Cochlearius cochlearius cochlearius* (L.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 145, 150

T. confusa Travassos, 1919 (Tab. XXV; Figs 242-243)

Sinonímia: *Tetrameres fissispina* Trurams, 1914 *nec* Diesing, 1860; *Tropisurus confusa* Yamaguti, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - BA, DF, GO, MT, MS, MG, PR, PI, RS, RJ, SP; *Columba livia dom.* (Gm.) - SP, GO, MG, PR, RS; *Meleagris gallopavo dom.* (L.) - MG.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 1, 2, 10, 11, 12, 13, 16, 18, 19, 20, 21, 28, 29, 49, 54, 55, 57, 58, 59, 60, 74, 76, 77, 82, 143, 145, 150, 161, 164

T. cruzi Travassos, 1914 (Tab. XXVI; Fig. 244)

Sinonímia: *Microtetrameres cruzi* Travassos, 1915.

Hospedeiros e proveniência: *Notharcus macrorhynchus swainsoni* (Gray), *Melanerpes flavifrons flavifrons* (Vieill.) - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 142

T. dubia Travassos, 1917 (Tab. XXVI; Fig. 245)

Sinonímia: *Tropisurus dubia* Yamaguti, 1961.

Hospedeiro e proveniência: *Gallinago gallinago paraguayae* (Vieill.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 142, 150

T. fissispina (Diesing, 1860) Travassos, 1914 (Tab. XXVI; Fig. 246)

Sinonímia: *Tropidocerca fissispina* Diesing, 1860; *Acanthophorus tenuis* Linstow, 1876; *A. horridus* Linstow, 1876; *Tropidocerca inflata* Zuern, 1881 *nec* Diesing, 1860; *Tropisurus fissispinus* Neumann, 1888; *T. fissispina* Yamaguti, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Fulica atra* L., *Anas boschas* L. - RJ; *Gallus gallus dom.* (L.) - PR, RS, SP; *Columba livia dom.* (Gm.) - DF; *Cairina moschata dom.* (L.) - MG; *Meleagris gallopavo domesticus* L. - MG.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 25, 29, 30, 59, 60, 76, 142, 143, 150

T. gigas Travassos, 1919

Sinonímia: *Tetrameres inflata* Zuern, 1882.

Hospedeiro e proveniência: *Anas boschas domestica* L. - RJ.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 150

T. micropenis (Travassos, 1915) Chabaud, 1975 (Tab. XXVI)

Sinonímia: *Microtetrameres micropenis* Travassos, 1915.

Hospedeiros e proveniência: *Nyctanassa violacea cayennensis* (Gm.) - Rio de Janeiro; *Cochlearius cochlearius cochlearius* (L.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 143

T. minima Travassos, 1914 (Tab. XXVI; Fig. 248)

Sinonímia: *Microtetrameres minima* Travassos, 1914.

Hospedeiro e proveniência: *Tachyphonus cristatus bruneus* (Spix) - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 142

T. paradoxus Diesing, 1835

Sinonímia: *Tropisurus paradoxus* Yamaguti, 1961.

Hospedeiros e proveniência: *Cathartes urubu*, *Strix torquata*, *Coragyps atractus foetens* (Licht.), *Diomedea exulans* - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 22

T. pusilla (Travassos, 1915) Chabaud, 1975 (Tab. XXVII; Fig. 249)

Sinonímia: *Microtetrameres pusilla* Travassos, 1915.

Hospedeiros e proveniência: *Turdus rufiventris rufiventris* (Vieill.), *Platycichla flavigipes* - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 143

T. tetrica Travassos, 1917 (Tab. XXVII; Fig. 250)

Sinonímia: *Tropisurus tetrica* Yamaguti, 1961.

Hospedeiro e proveniência: *Aramides cajanea cajanea* (Muell.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 135

Tetrameres sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939

Hospedeiros e proveniência: *Rupornis magnirostris superciliaris* (Vieill.), *Taraba major major* (Vieill.), *Tringa flavipes* (Gm.), *Uroleuca cristatella*

(Temm.) - Salobra, MS.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 173

Tetrameres sp.: Travassos & Freitas, 1941

Hospedeiro e proveniência: *Pipile cumainensis nattereri* Reich, *Theristicus caudatus caudatus* (Bodd.), *Paroaria capitata* (Lafr. & D'Orb.), *Taraba major major* (Vieill.), *Synallaxis gujanensis albilora* Pelz, *Trogonurus variegatus behni* (Gould), *Aramides cajanea cajanea* (Muell.), *Cathartes aura ruficollis* Spix, *Turdus amaurochalinus* Cab., *Thraupis sayaca sayaca* (L.) - Salobra, MS.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 165

Tetrameres sp.: Travassos, 1941

Hospedeiros e proveniência: *Coragyps atractus foetens* (Licht.), *Pipile grayi* (Pelz.), *Taraba major major* Vieill., *Pitangus sulphuratus maximilliani* Cab. & Heine, *Turdus rufiventris rufiventris* (Vieill.), *Theristicus caudatus caudatus* (Bodd.) - Salobra, MS.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 166

Tetrameres sp.: Travassos & Freitas, 1942

Hospedeiro e proveniência: *Pipile cumainensis nattereri* Reich. - Salobra, MS.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 167

Tetrameres sp.: Travassos & Freitas, 1943

Hospedeiro e proveniência: *Pipile cumainensis nattereri* Reich, *Taraba major major* (Vieill.), *Megarhynchus pitangua pitangua* (L.), *Nemosia pileata paraguayensis* Chubb. - Salobra, MS.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 168

Tetrameres sp.: Travassos, Freitas, Mendonça & Rodrigues, 1960

Hospedeiro e proveniência: *Larus dominicanus* Licht. - Arraial do Cabo, RJ.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 175

Tetrameres sp.: Travassos & Freitas, 1964

Hospedeiros e proveniência: *Cairina moschata dom.* (L.), *Nettion brasiliensis* (Gm.), *Crotophaga ani* - Maicuru, PA.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 170

Tetrameres sp.: Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Hospedeiro e proveniência: *Cairina moschata* (L.), *Jacana spinosa jacana* (L.), *Capella paraguaya* (Vieill.) - Sooretama, ES.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 175

Tetrameres sp.: Freitas & Costa, 1967

Hospedeiro e proveniência: *Cairina moschata dom.* (L.) - PA.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 54

Tetrameres sp.: Viero, 1984

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus domesticus* (L.) - SC.

Localização: Proventrículo.

Referência bibliográfica: 194

Tetrameres sp.: Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Hospedeiros e proveniência: *Phimosus infuscatus nudifrons* (Spix), *Syrigma sibilatrix* (Temm.), *Theristicus c. caudatus* (Boddaert) - MS.

Referência bibliográfica: 189

Physalopteroidea

Esta superfamília é representada pela família Physalopteridae Leiper, 1908 com espécies parasitas de aves.

Physalopteridae Leiper, 1908

Boca com grandes lábios triangulares simples armados com um ou mais dentes; cutícula formando um colar céfálico que passa por trás dos lábios; cordões cutâneos ou dragonas ausentes; usualmente sem um vestíbulo; esôfago dividido em duas porções. Machos com asas caudais bem desenvolvidas, usualmente unidas ventralmente diante do orifício ano genital e sustentadas por longas papilas pedunculadas.

Physaloptera Rud., 1819

Dois grandes lábios laterais simples, triangulares; cada um provido apical ou internamente por um número variável de dentes e externamente com papilas. Cutícula geralmente refletida sobre os lábios, formando um grande colarete céfálico. Papilas cervicais posteriores ao anel nervoso. Cavidade bucal curta ou ausente; esôfago consistindo de uma parte anterior muscular e uma posterior glandular. Machos com asas caudais largas, unindo-se ventralmente em frente à cloaca; três a sete pares de grandes papilas na região cloacal e um número variável de papilas ventrais sésseis, das quais algumas ao redor da abertura cloacal e outras

distribuídas aos pares na cauda. Espículos iguais ou desiguais, similares ou dissimilares. Fêmeas com vulva anterior ou posterior ao meio do corpo. Úteros em número de dois, quatro ou mais, paralelos. Ovíparas. Ovos ovais, de casca espessa, embrionados quando da postura. Parasitos normalmente do aparelho digestivo de aves, mamíferos, répteis e raramente anfíbios.

Espécie tipo: *P. clausa* Rud., 1819.

Espécies assinaladas no Brasil:

***P. acuticauda* Molin, 1860** (Tab. XXIV; Figs 239, 375)

Sinonímia: *Physaloptera alata* Rud., 1819, *in* Delsing, 1851, *in part.*

Hospedeiros e proveniência: *Falco cayenensis*, *F. coronatus*, *F. dispar*, *F. gracilis*, *F. minutus*, *F. ornatus*, *F. palustris*, *F. rutilans*, *F. unicinctus*, *Buteo swainsoni*, *Buteogallus urubitinga urubitinga* (Gm.), *Acciper bicolor pileatus* (Temm.), *Herpetotheres cachinans cachinans* (L.) - Brasil.

Localização: Esôfago, papo, cavidade orbital.

Referências bibliográficas: 22, 101

***P. alata* Rud., 1819** (Tab. XXIV; Figs 240, 376)

Sinonímia: *Spiroptera physalura* Dujardin, 1845; *Physaloptera megalostoma* Creplin, 1829.

Hospedeiros e proveniência: *Buteo swainsoni*, *Falco unicinctus*, *Buteogallus urubitinga urubitinga* (Gm.) - Brasil.

Localização: Moela e intestino.

Referências bibliográficas: 22, 101

***P. inflata* (Molin, 1860) Stossich, 1889**

Sinonímia: *Spiroptera inflata* Molin, 1860.

Hospedeiro e proveniência: *Falco unicinctus* - Brasil.

Localização: Esôfago e proventrículo.

Referência bibliográfica: 22

***P. losseni* Ortlepp, 1937** (Tab. XXIV)

Hospedeiro e proveniência: *Leptodon forbesi* (Swann, 1922) - Murici, AL.

Localização: Faringe.

Referência bibliográfica: 128

***P. saginata* Rud., 1819**

Sinonímia: *Spiroptera saginata* Dujardin, 1845.

Hospedeiros e proveniência: *Caprimulgus guianensis*, *C. leucopygeus*, *Corvus cayanus*, *Crotophaga ani*, *Cuculus tiguacu*, *Falco furcatus*, *Icterus cristatus*, *Strix torquata*, *Thamnophilis funebris*, *Glaucidium brasiliandum brasiliandum* (Gm.) - Brasil.

Localização: Intestino.

Referência bibliográfica: 22

P. subalata Schneider, 1866

Tab. XXV; Figs 337-380

Hospedeiros e proveniência: *Acciper bicolor pileatus* (Temm.) - Barranco Alto e Salobra, MS e *Geranospiza c. caerulensis* (Vieill.) - Manaus, AM.

Localização: Esôfago e estômago.

Referências bibliográficas: 22, 101

P. subulata Schneider, 1866 (Tab. XXV; Fig. 241)

Sinonímia: *Physaloptera alata* Rud., 1819, *in part.*

Hospedeiro e proveniência: *Falco* sp. - Brasil.

Localização: Proventrículo.

Referências bibliográficas: 22, 101

P. truncata Schneider, 1866

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - RJ, MG.

Localização: Ingluvio.

Referência bibliográfica: 22

***Physaloptera* sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939**

Hospedeiro e proveniência: *Rupornis magnirostris superciliaris* (Vieill.) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 174

***Physaloptera* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Odontorchis palliatus* (Temm.) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 163

Thelazioidea

Esta superfamília inclui uma família Thelaziidae Skrjabin, 1915 com os gêneros: *Ceratospira* Schneider, 1866, *Hempelia* Vaz, 1936, *Oxyspirura* Drasche in Stossich, 1897 e *Thelazia* Bosc, 1819.

Thelaziidae Skrjabin, 1915

Nematóides com boca sem lábios definidos ou com dois ou seis lábios pequenos; usualmente com uma cápsula bucal curta ou vestíbulo. Esôfago formado por duas partes. Machos com ou sem asa caudal; papilas pré-cloacais geralmente simples, numerosas e dispostas em uma fileira. Espículos geralmente muito diferentes. Fêmeas com vulva situada na parte anterior ou posterior do corpo. Oviparas ou vivíparas. Parasitos de cavidades orbital, nasal ou oral de mamíferos e aves.

Chave para identificação dos gêneros

1. Machos com asa caudal *Ceratospira*
– Machos sem asa caudal 12
2. Extremidade caudal pontuda *Oxyspirura*
– Extremidade caudal arredondada 3
3. Vulva na parte anterior do corpo *Thelazia*
– Vulva na parte posterior do corpo *Hempelia*

Ceratospira Schneider, 1866

Cabeça lisa; boca rodeada de papilas e seguida por uma curta cápsula bucal. Machos com cauda muito curta, arredondada; asa caudal larga; papilas pré-cloacais simples sésseis (9 a 11 pares). Espículos muito desiguais. Fêmeas com cauda curta, arredondada; vulva próxima à extremidade posterior do esôfago. Ovíparas ou vivíparas. Parasitos das cavidades orbital, nasal ou oral de aves.

Espécie tipo: *C. vesiculosus* Schneider, 1866.

Espécie assinalada no Brasil:

C. thripomaxis Wehr, 1930 (Figs 251-252)

Hospedeiro e proveniência: *Ramphastos culminatus culminatus* (Gould) - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 198

Hempelia Vaz, 1936

Boca sem lábios definidos, seguida de pequeno vestíbulo de paredes pouco cuticularizadas; dois pares de papilas cefálicas laterais e quatro pares submedianos; com pequenas dilatações cefálicas; esôfago cilíndrico, não dividido em duas porções. Machos com a cauda cônica enrolada, sem asas caudais e com poucas papilas sésseis pré e pós-cloacais. Espículos desiguais na forma e dimensões; gubernáculo ausente. Fêmeas com cauda arredondada. Vulva próxima ao ânus; ovejeto curto dirigido para diante, bifurcando-se em dois ramos uterinos. Ovos de casca espessa, embrionados no útero.

Espécie tipo: *Hempelia hempeli* Vaz, 1936.

Espécies assinaladas no Brasil:

H. cameroni (Strachan, 1957) Rodrigues, 1980 (Fig. 263)

Sinonímia: *Oxyspirura cameroni* Strachan, 1957.

Hospedeiro e proveniência: *Tityra cayana* - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 139, 198

***H. hempelei* Vaz, 1936 (Figs 253-255)**

Hospedeiros e proveniência: *Nothura maculosa* (Temm.), *Rhynchotus rufescens rufescens* (Temm.) - Itararé, SP.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 181

***Oxyspirura* Drasche in Stossich, 1897**

Corpo delgado, com a extremidade anterior arredondada e a posterior pontiaguda. Boca sem lábios, cercada de papilas. Cápsula bucal dividida internamente ou não. Machos com dois espéculos desiguais, o maior fino e longo e o menor curto e grosso e número variável de papilas caudais, cauda geralmente encurvada ou espiralada; papilas caudais sésseis variando enormemente em número. Fêmeas com a vulva na parte posterior do corpo, próxima ao ânus. A vagina é mais ou menos alongada e de diâmetro relativamente pequeno. Parasitos sob a membrana nictante de aves e ocasionalmente de mamíferos.

Espécie tipo: *O. cephaloptera* (Molin, 1860).

Espécies assinaladas no Brasil:

***O. altensis* Rodrigues, 1962 (Tab. XXVIII; Figs 256-257, 394-397)**

Sinonímia: *Cramispirura altensis* Rodrigues, 1962.

Hospedeiro e proveniência: *Cariama cristata* (L.), *Heterospizias meridionalis meridionalis* (Latham) - Barranco Alto, MS.

Localização: Olho.

Referências bibliográficas: 107, 110

***O. anacanthura* (Molin, 1860) Stossich, 1897 (Tab. XXVIII; Figs 258-259)**

Sinonímia: *Spiroptera anacanthura* Molin, 1860; *S. crotophaga ani* Molin, 1860; *S. crotophaga majoris* Molin, 1860; *Oxyspirura* (*Oxyspirura*) *anacanthura* Ali, 1960.

Hospedeiros e proveniência: *Crotophaga major* Gm., *C. ani* L., *Ramphastos culminatus culminatus* Gould, *Guira guira* (Gm.) - Brasil Central, MT.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 109, 111, 139

***O. brasiliensis* Rodrigues, 1962 (Tab. XXVIII; Figs 260-262)**

Hospedeiro e proveniência: *Crotophaga major* Gm. - Cachimbo, PA.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 106, 111

***O. brevipenis* (Molin, 1860) Stossich, 1897**

Sinonímia: *Spiroptera brevipenis* Molin, 1860; *S. microdactyli margravii* Molin, 1860.

Hospedeiro e proveniência: *Cariama cristata* (L.) - Brasil.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 22

***O. brevisubulata* (Molin, 1860) Stossich, 1897 (Tab. XXVIII)**

Sinonímia: *Spiroptera brevisubulata* Molin, 1860; *S. strigis* Molin, 1860; *Oxyspirura (Oxyspirura) brevisubulata* Singh, 1948.

Hospedeiros e proveniência: *Otus choliba choliba* (Vieill.), *Nyctidromus albicollis albicollis* (Gm.) - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 22, 111, 139

***O. cassici* Rodrigues, 1963**

Tab. XXIX; Figs 264-265

Sinonímia: *Molinospirura cassici* Rodrigues, 1964.

Hospedeiro e proveniência: *Cacicus haemorrhous* (L.) - Lussanvira, SP.

Referências bibliográficas: 108, 111

***O. cephaloptera* (Molin, 1860) Stossich, 1897 (Tab. XXIX; Figs 267-268)**

Sinonímia: *Spiroptera cephaloptera* Molin, 1860; *S. momoti brasiliensis* Molin, 1860; *S. orioli* Molin, 1860; *Cheilospirura (Spiroptera) cephaloptera* Baylis & Daubney, 1926; *Oxyspirura (Oxyspirura) cephaloptera* Cram, 1937.

Hospedeiros e proveniência: *Momotus momota momota* (L.) - MT; *Icterus croconotus* (Wagler) - PA.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 22, 111

***O. cruzi* Rodrigues, 1962**

Tab. XXIX; Figs 269-270

Hospedeiros e proveniência: *Guira guira* (Gm.), *Crotophaga ani* L. - Rincão e Ilha Seca, SP; *Thraupis virens cana* (Swainson) - Bodoquena, MS e SP.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 106, 107, 111

***O. heteroclitia* (Molin, 1860) Ransom, 1904**

Sinonímia: *Spiroptera heteroclitia* Molin, 1860; *S. crassis* Molin, 1860.

Hospedeiro e proveniência: *Nothocrax urumutum* (Spix) - Brasil.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 22

***O. mansoni* (Cobbold, 1879) Ransom, 1904 (Tab. XXIX; Figs 271-273)**

Sinonímia: *Filaria mansoni* Cobbold, 1879; *Spiroptera mansoni* Gedoelst,

1903; *Oxyspirura (Yorkespirura) mansoni* Barus, 1963; *S. emmerezii* Emerez & Mégnin, 1901; *O. (Oxyspirura) mansoni* Pence, 1975.

Hospedeiros e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - DF, ES, MG, PA, PE, RJ, SP; *Meleagris gallopavo dom.* L. - MG, RJ; *Pavo cristatus* L. - RJ; *Numida meleagris* - MG, PA.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 22, 106, 110, 111, 175

O. matogrossensis Rodrigues, 1963 (Tab. XXX; Figs 274-275)

Hospedeiros e proveniência: *Cyanocorax cyanomelas* (Vieill.), *C. chrysops* (Vieill.); *Ornithodoros canicollis pantanalensis* Cherrie & Reich., *Ostinops decumanus* (Pall.), *O. decumanus maculosus* Chapman; *Gnorimopsis chopi chopi* (Vieill.), *Piaya cayana macroura* Gamb., *Icterus croconotus* (Wagler), *Momotus momota pilcomaiensis* Reich., *Belonopterus* sp. - Barranco Alto, Bodoquena e Salobra, MS, Ilha Seca, SP.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 109, 111

O. octopapillata Caballero, 1942 (Tab. XXX; Figs 277-279)

Sinonímia: *Oxyspirura (Yorkespirura) octopapillata* Caballero, 1942; *O. (Caballerospirura) octopapillata* Barus, 1963.

Hospedeiro e proveniência: *Accipitridae* sp. - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 111, 139

O. petrowi Skrjabin, 1929 (Tab. XXX; Figs 280-282)

Sinonímia: *Oxyspirura (Oxyspirura) petrowi* Skrjabin, 1931; *O. (Skrjabinospirura) petrowi* Barus, 1963.

Hospedeiro e proveniência: *Setopagis parvula* Gould - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 111, 139

O. sygmoidea (Molin, 1860) Stossich, 1897 (Tab. XXX; Figs 283-284)

Sinonímia: *Spiroptera anthuris* Rud., 1819; *Filaria anthuris* Linstow, 1878; *S. symoidea* Drasche, 1884; *Oxyspirura (Oxyspirura) sygmoidea* Cram, 1937; *O. (Skrjabinospirura) sygmoidea* Barus, 1963.

Hospedeiro e proveniência: *Ramphastos tucanus cuvieri* Wagler - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 22, 111, 139

Oxyspirura sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939

Hospedeiros e proveniência: *Tachyphonus rufus* Bodd., *Cacicus haemorrhous* (L.), *Cyanocorax cyanomelas* (Vieill.), *Momotus momota*

pilcomajensis Reich, *Uroleuca cristatella* (Temm.) - Salobra, MS.

Localização: Olho.

Referência bibliográfica: 173

***Oxyspirura* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Ostinops decumanus* (Pall.), *Gnorimopsar chopi chopi* (Vieill.) - Salobra, MS.

Localização: Olho.

Referência bibliográfica: 162

***Oxyspirura* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Aramides cajanea cajanea* Muell., *Archiplanus solitarius* (Vieill.) - Salobra, MS.

Localização: Olho.

Referência bibliográfica: 165

***Oxyspirura* sp.: Travassos & Freitas, 1964**

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Maicurú, PA.

Localização: Olho.

Referência bibliográfica: 170

***Thelazia* Bosc, 1819**

Cutícula com estriações grosseiras serrilhadas em perfil. Boca desprovida de lábios e seguida de cápsula bucal de bordos anteriores salientes e com seis lobos distintos; duas papilas laterais e quatro submedianas. Esôfago moderadamente curto. Fêmeas com cauda cônica e arredondada, com duas papilas laterais na extremidade; vulva situada na extremidade anterior, mais ou menos ao nível da terminação do esôfago; úteros dirigidos para trás; ovos fazendo eclosão no útero. Machos de cauda curva, sem asas caudais, com muitas papilas pré-cloacais e poucas pós-cloacais; espículos dissemelhantes muito desiguais (subgênero *Thelazia*) ou quase iguais (subgênero *Thelaziella*). Parasitos de olho de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *T. rhodezii* (Desmarest, 1827) Railliet & Henry, 1910.

Espécies assinaladas no Brasil:

***T. anolabiata* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910**

Sinonímia: *Spiroptera anolabiata* Molin, 1860; *S. cracis-alectoris* Molin, 1860; *Filaria anolabiata* Stossich, 1897; *Oxyspirura anolabiata* Ransom, 1904; *Thelaziella anolabiata* Skrjabin, Sobolev & Ivaschkin, 1967; *Thelazia* (*T.*) *lutzii* Travassos, 1918; *T. digitata* Travassos, 1918; *T. anadorhynchi* Strachan, 1957; *Thelaziella digitata* Skrjabin, Sobolev & Ivaschkin, 1967.

Hospedeiros e proveniência: *Anadorhynchus hyacinthinus* e *Penelope superciliaris superciliaris* Temm. - Brasil Central; *Pteroglossus aracari* (L.) - Estrada Belém-Brasília, PA; *Ramphastus tucanus* L. - Estrada Manaus-Itacoatiara,

AM; *Crax fasciolata* Spix - Barranco Alto, Rio Aquidauana, MS; *Penelope* sp. - Jacutinga, SP; *Ortalis canicollis pantanalensis* Cher & Reich - Salobra, MS.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 22, 109, 114, 149

T. aquilina Baylis, 1934 (Figs 391-393)

Sinonímia: *T. spizaeti* Strachan, 1957.

Hospedeiros e proveniência: *Accipiter bicolor pileatus* (Temm.), *Buteogallus urubitinga urubitinga* (Gm.), *Milvago chimachima chimachima* (Vieill.), *Polyborus plancus plancus* (Miller) *Spizaetus ornatus* Daudin - Barranco Alto e Salobra, MS, Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 101, 139

T. buteonis Herde, 1942 (Tab. XXXI; Figs 288-289)

Hospedeiro e proveniência: *Pipile cumainensis cumainensis* (Jacquim) - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 62

T. campanulata (Molin, 1858) Railliet & Henry, 1910 (Tab. XXXI; Figs 290-291)

Sinonímia: *Filaria falconis campanulata* Molin, 1858 *n. nud.*; *F. campanulata* Molin, 1858.

Hospedeiros e proveniência: *Falconidae* sp. - SP; *Rupornis magnirostris magnirostris* (Gm.) - SP; *Crypturellus strigulosus strigulosus* - Brasil Central.

Localização: Olho.

Referências bibliográficas: 139, 149

T. cholodkowskii Skrjabin, 1922 (Tab. XXXI; Figs 292-293)

Hospedeiro e proveniência: *Otus choliba decussatus* (Licht.) - Brasil Central.

Referência bibliográfica: 129

T. chungkingensis Hsü, 1933 (Tab. XXXI; Figs 294-296)

Hospedeiro e proveniência: *Mitu mitu mitu* L. - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 139

T. dacelonis (Breinl, 1913) Travassos, 1918 (Tab. XXXI; Figs 297-299)

Hospedeiros e proveniência: *Trogon m. melanurus* Swainson, *Tinamus tao tao* Temm. - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referências bibliográficas: 139, 149

***T. papillosa* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910**

Sinonímia: *Spiroptera falconis leptopodis* M.C.V. *nom nud.*; *S. gavial realis* M.C.V. *nom. nud.*; *S. papillosa* Molin, 1860; *Oxyspirura papillosa* Ransom, 1904.

Hospedeiros e proveniência: *Thrasaetus harpia* (L.), *Geranospiza coerulescens gracilis* (Temm.) - Brasil

Localização: Olho.

Referências bibliográficas: 22, 148

***T. pittae* Johnston & Mawson, 1941 (Figs 305-306)**

Hospedeiro e proveniência: *Spizastur melanoleucus* (Vieill.) - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 138

***T. sicki* Strachan, 1957 (Tab. XXXII)**

Hospedeiro e proveniência: *Otus* sp. - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 138

***T. tonkinensis* Hsü, 1935 (Tab. XXXII; Figs 307-308)**

Hospedeiro e proveniência: *Cephalopterus ornatus* - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 138

***Thelazia* sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939**

Hospedeiros e proveniência: *Crax blumenbachii* Spix, *Ramphastus toco toco* Muell., *Trogonurus variegatus behni* (Gould), *Ornalis* sp. - Salobra, MS.

Localização: Olho.

Referência bibliográfica: 173

***Thelazia* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Rupornis magnirostris superciliaris* (Vieill.), *Milvago chimachima chimachima* (Vieill.), *Ornalis canicollis pantanalensis* Cherrie & Reich. - Salobra, MS.

Localização: Olho.

Referência bibliográfica: 165

***Thelazia* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Odontorchis palliatus* (Temm.) - Salobra, MS.

Localização: Olho.

Referência bibliográfica: 162

***Thelazia* sp.: Travassos & Freitas, 1942**

Hospedeiro e proveniência: *Buteo nitidus nitidus* (Lath.) - Salobra, MS.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 168

***Thelazia* sp.: Strachan, 1957**

Hospedeiro e proveniência: *Daptrius americanus americanus* (Bodd.) - Brasil Central.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 139

***Thelazia* sp.: Pinto, Vicente & Noronha, 1993**

Hospedeiro e proveniência: *Amazona aestiva* (L.) - Barranco Alto, MS.

Localização: Olhos.

Referência bibliográfica: 100

Aproctoidea

Esta superfamília é representada pela família Aproctidae Skrjabin & Shikhobalova, 1945 com os gêneros *Aprocta* Linstow, 1883 e *Tetracheilonema* Diesing, 1861 e Desmidocercidae Cram, 1927 com o gênero *Desmidocercella* Yorke & Maplestone, 1926.

Chave para identificação das famílias

- Nematóides pequenos, com espículos diferentes em tamanho e forma Desmidocercidae
- Nematóides de tamanho médio, com espículos semelhantes em tamanho e forma Aproctidae

Aproctidae Skrjabin & Shikhobavova, 1945

Nematóides filiformes, dotados de boca simples, com dois pequenos lábios ou com quatro grandes lábios cônicos; cutícula lisa ou estriada transversalmente, sem estruturas semelhantes a tridentes lateralmente ao esôfago. Espículos iguais ou desiguais e semelhantes; vulva na região do esôfago ou logo depois dele.

Chave para identificação dos gêneros

- Boca cercada por quatro grandes lábios cônicos; fêmeas ovovivíparas *Tetracheilonema*
- Boca sem lábios; fêmeas ovíparas *Aprocta*

Aprocta Linstow, 1883

Cutícula lisa ou estriada. Extremidade anterior ligeiramente atenuada. Boca simples, sem lábios. Sem cavidade bucal definida. Esôfago curto e não dividido em duas partes. Ânus atrofiado ou ausente. Machos com a extremidade posterior lisa, arredondada, sem asa caudal. Papilas caudais em pequeno número quando existentes. Espículos iguais. Fêmeas com vulva na região esofageana; opistodelfas. Ovíparas; ovos pequenos de casca espessa. Parasitos das cavidades orbital e nasal de aves.

Espécie tipo: *A. cylindrica* Linstow, 1883.

Espécies assinaladas no Brasil:

A. brevipenis Rodrigues & Rodrigues, 1980 (Tab. XXXIII; Figs 309-311)

Hospedeiro e proveniência: *Guira guira* (Gm.) - Ilha Seca, SP.

Localização: Cavidade ocular.

Referência bibliográfica: 120

A. caudata Mendonça, 1961 (Tab. XXXIII; Figs 312-313)

Hospedeiro e proveniência: *Gallus gallus dom.* (L.) - Brasil.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 79

A. pyrrhurae Freitas & Mendonça, 1952 (Tab. XXXIII; Figs 314-315)

Sinónimia: *Sarconema pyrrhurae* Anderson & Prestwood, 1969.

Hospedeiros e proveniência: *Pyrrhura cruentata* (Wied) - ES; *Ara auricollis* (Cass.), *Aratinga solstitialis auricapilla* (Kuhl) e *Pyrrhura leucotis leucotis* (Kuhl) - Sooretama, ES.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 46

Aprocta sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939

Hospedeiro e proveniência: *Trogonurus variegatus behni* (Gould) - Salobra, MS.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 174

Aprocta sp. Travassos & Freitas, 1941

Hospedeiro e proveniência: *Thraupis sayaca sayaca* (L.), *Propyrrhura auricollis* (Cass.) - Salobra, MS.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 166

Tetracheilonema Diesing, 1861

Corpo atenuado anterior e posteriormente, relativamente longo, cabeça separada do corpo por uma constrição cuticularizada semelhante a um pescoço, da

qual nascem quatro lábios cônicos proeminentes, com uma pequena cápsula cilíndrica; dois pares de papilas cefálicas submedianas presentes; cutícula espessa e lisa; asas laterais ausentes. Porção muscular cilíndrica do esôfago não dividida em duas porções. Machos com a extremidade posterior torcida e romba sem asa caudal; papilas pré e pós-cloacais sésseis presentes; espículos curtos, semelhantes na forma e tamanho, alargados na extremidade proximal; gubernáculo ausente. Fêmeas de cauda curta e arredondada; vulva próxima à extremidade anterior, abrindo-se aproximadamente na região mediana do esôfago; ovejeto muscular dirigido para trás. Ovovíparas. Parasitos da cavidade geral e tecido subcutâneo de aves.

Espécie tipo: *T. quadrilabiatum* (Molin, 1858).

Espécie assinalada no Brasil:

***T. quadrilabiatum* (Molin, 1858) (Tab. XXXIII; Figs 319-321)**

Sinonímia: *Filaria quadrilabiata* Molin, 1858; *Filaria labiotruncata* Molin, 1858; *Filaria hoffmanni* Mazza & Fiora, 1932.

Hospedeiros e proveniência: *Nothura maculosa* (Temm.), *Rhynchotus rufescens* (Temm.) - Brasil.

Localização: Cavidade abdominal.

Referência bibliográfica: 179

Desmidocercidae Cram, 1927

Boca com dois lábios, com quatro papilas submedianas cada um. Esôfago distintamente dividido em partes anterior e posterior, mais longo que a metade do corpo. Machos e fêmeas com caudas terminadas em um cacho de papilas filiformes ou modificações do mesmo. Machos desprovidos de asas e papilas caudais. Vulva na metade posterior do corpo. Parasitos de garças.

***Desmidocerella* Yorke & Maplestone, 1926**

Corpo curto; boca com dois lábios laterais trilobados, cada um contendo dois pares de grandes papilas cefálicas, o mais lateral situado próximo da base dos lábios; asas laterais presentes; papilas cervicais ao nível do anel nervoso; cavidade bucal curta e infundibuliforme; esôfago curto (1/8 a 1/9 do comprimento do corpo) e nitidamente dividido em duas partes. Macho com extremidade posterior curvada, cauda curta, arredondada e lisa em sua ponta; asa caudal ausente; um par de papilas pós-anais imediatamente posterior à cloaca; espículos bastante desiguais. Fêmea com cauda curta, abruptamente arredondada provida de duas pequenas dobras cuticulares laterais subterminais; vulva anterior situada próxima a extremidade posterior do esôfago; anfidelfa. Parasitos dos sacos aéreos de aves aquáticas.

Espécie tipo: *D. numidica* (Seurat, 1920) Yorke & Maplestone, 1926.

Espécie assinalada no Brasil:

D. ardeae (Nawrotzky, 1914) Yorke & Maplestone, 1926 (Tab. XL)

Sinonímia: *Pharyngosetaria ardae* Nawrotzky, 1914.

Hospedeiro e proveniência: *Ardea cocoi* - Ilha de Marajó, PA e MS.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 189

Diplotriaenoidea

Esta superfamília é representada pela família Diplotriaenidae Anderson, 1958 com os gêneros *Dicheilonema* Diesing, 1861, *Diplotriaena* Railliet & Henry, 1909, *Monopetalonema* Diesing, 1861, *Serratospiculum* Skrjabin, 1915 e *Hamatospiculum* Skrjabin, 1916.

Diplotriaenidae Anderson, 1958

Nematóides filiformes dotados de boca simples, com ou sem formações cefálicas semelhantes a dragonas; com ou sem estruturas em forma de tridentes em cada lado da parte anterior do esôfago. Ânus sub-terminal. Vulva na região anterior do corpo.

Chave para identificação dos gêneros

1. Extremidade anterior com estrutura em forma de tridente de cada lado da parte anterior do esôfago *Diplotriaena*
 - Extremidade anterior sem estrutura em forma de tridente de cada lado da parte anterior do esôfago 2
2. Extremidade anterior com formações semelhantes a dragonas 3
 - Extremidade anterior sem formações semelhantes a dragonas 4
3. Machos com asas caudais bem desenvolvidas *Dicheilonema*
 - Machos com asas caudais estreitas *Serratospiculum*
4. Machos com asas caudais reunidas atrás da cauda, com papilas pedunculadas pré e pós-cloacais *Monopetalonema*
 - Machos com asas caudais estreitas, com papilas muito pequenas e finas, a maioria dentro da asa caudal *Hamatospiculum*

Dicheilonema Diesing, 1861

Boca oval, rodeada por um colar cuticularizado que se projeta em dois dentes laterais. Em cada lado da boca encontra-se um espessamento cuticular em forma de dragão o qual é contínuo medianamente com o colar bucal e com três lobos, lateralmente; cada lobo contendo uma papila. Além destas, há duas papilas semelhantes em cada lábio entre os lobos. Cutícula transversalmente estriada. Esôfago marcadamente dividido em duas partes. Machos com a porção posterior curvada ventralmente. Asa caudal larga, unindo-se posteriormente adiante da

extremidade caudal, com papilas pedunculadas pré e pós anais em cada lado. Espículos muito desiguais, o esquerdo maior, espiralado, fortemente estriado distalmente, com grandes asas; o direito menor, também alado. Fêmeas com extremidade posterior arredondada. Vulva na região esofágiana; anfidelfas. Ovíparas. Parasitos de aves e ocasionalmente de mamíferos.

Espécie tipo: *D. ciconiae* (Schrank, 1788).

Especies assinaladas no Brasil:

***D. rheae* (Owen, 1843) Baylis & Daubney, 1926**

Sinonímia: *Filaria rheae* Owen, 1843; *Filaria horrida* Diesing, 1851; *Dicheilonema horrida* Diesing, 1851; *Contortospiculum rheae* Owen, 1843; *C. horridum* Diesing, 1851; *C. filiformis* Kreis, 1936; *Dicheilonema skrabini* Lent & Freitas, 1948.

Hospedeiro e proveniência: *Rhea americana* Lath. - Brasil.

Localização: Tecido subperitoneal.

Referência bibliográfica: 189

***D. fusiformis* (Molin, 1858)**

Sinonímia: *Filaria fusiformis* Molin, 1858.

Hospedeiro e proveniência: *Monasa tranquila* - Barra do Rio Negro, AM.

Localização: Tecido subperitoneal.

Referência bibliográfica: 198

***Diplotriaena* Railliet & Henry, 1909**

Boca sem lábios, rodeada por papilas laterais e quatro sub-medianas. Cutícula lisa, esôfago longo, constituído de duas partes, com uma estrutura em forma de tridente em cada lado de sua extremidade anterior. Machos com cauda arredondada, sem asa caudal; papilas caudais presentes ou ausentes. Espículos desiguais. Fêmeas com a vulva na região glandular do esôfago; anfidelfas. Ovíparas; ovos de casca espessa, embrionados quando da postura. Parasitos da cavidade geral de aves.

Espécie tipo: *D. ozouvi* Railliet & Henry, 1909.

Especies assinaladas no Brasil:

***D. agelaius* (Walton, 1927) Anderson, 1959 (Tab. XXXIV; Figs 322-323)**

Sinonímia: *Diplotriaenoides agelaius* Walton, 1927.

Hospedeiro e proveniência: *Osternops decumanus maculosus* Chapman - Salobra, MS.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 187

***D. americana* Walton, 1927 (Tab. XXXIV; Figs 324-325)**

Hospedeiros e proveniência: *Cyanocorax cyanomelas* (Vieill.), *C.*

chrysops Vieill. - Salobra, MS.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 96, 187

D. attenuata-verrucosa (Molin, 1858) Henry & Ozoux, 1909

Figs 342-344

Sinonímia: *Filaria attenuata-verrucosa* Molin, 1858.

Hospedeiro e proveniência: *Coryothraustes canadensis* L. (= *Thamnophilus canadensis*) - Brasil.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 24, 189

D. bargusinica Skrjabin, 1917 (Tab. XXXIV; Figs 326-327)

Hospedeiros e proveniência: *Cacicus haemorrhous* (L.), *C. cela* (L.) - Belém, PA; *Ostินops decumanus maculosus* Chapman - Salobra e Bodoquena, MS; *Icterus croconotus* (Wagler), *Xiphocolaptes major castaneus* Ridgway, Bodoquena - MS; *Molothrus bonairiensis bonairiensis* (Gm.), *Gnorimopsar chopi chopi* (Vieill.) - Salobra, MS e Ilha Seca, SP.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 187

D. delirae Pinto & Noronha, 1970 (Tab. XXXIV; Figs 328-329)

Hospedeiro e proveniência: *Pitangus sulphuratus* (L.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 95, 187

D. falconis (Connal, 1912) Blanc, 1919 (Tab. XXXIV; Figs 330-331)

Hospedeiro e proveniência: "Gavião" - Lassance, MG.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 101, 186

D. henryi Blanc, 1919 (Tab. XXXV; Figs 332-333)

Sinonímia: *Diplotriaena artemisiana* Schmerling, 1925; *Diplotriaena pychnoti* Tubangi, 1934.

Hospedeiro e proveniência: *Turdus amaurochalinus* (Cabanis) - Alfenas, MG.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 98, 187

D. microscopiculum Pinto & Noronha, 1971 (Tab. XXXV; Figs 334-335)

Hospedeiro e proveniência: *Progne chalibea dom.* (Vieill.) - Salobra, MS.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 97, 178

D. ozouxi Railliet & Henry, 1909

Hospedeiros e proveniência: *Puroaria dominicana* (L.), *Passer domesticus domesticus* (L.) - SP.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 187

D. sylvinae Pinto & Noronha, 1970 (Tab. XXXV; Figs 336-337)

Hospedeiros e proveniência: *Furnarius rufus rufus* (Gm.) - Alfenas, MG, *F. rufus commersoni* Pelz., *F. rufus badius* (Licht.) - Salobra, MS; *Turdus amaurochalinus* Cabanis, *Tyrannus melancholicus* Vieill. - Alfenas, MG.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 94, 187

D. ursulae Pinto & Noronha, 1971

Tab. XXXV; Figs 338-339

Hospedeiro e proveniência: *Progne chalybea dom.* (Vieill.) - Salobra, MS.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 97, 187

D. zederi Pinto, Vicente & Noronha, 1981 (Tab. XXXV; Figs 340-341)

Hospedeiro e proveniência: *Xiphocolaptes albicollis albicollis* (Vieill.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Cavidade geral.

Referências bibliográficas: 99, 187

Diplotriaena sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939

Hospedeiros e proveniência: *Cyanocorax cyanomellas* (Vieill.), *Archyplanus solitarius* (Vieill.), *Cacicus haemorrhous* (L.), *Furnarius rufus commersoni* Pelz., *Uroleuca cristatella* (Temm.) - Salobra, MS.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 174

Diplotriaena sp.: Travassos & Freitas, 1941

Hospedeiro e proveniência: *Celeus flavescens lugubris* (Malh.) - Salobra.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 166

Diplotriaena sp.: Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Hospedeiros e proveniência: *Thraupis sayaca sayaca* (L.), *Lepidocolaptes angustirostris bivittatus* (Licht.), *Phacellodomus rufifrons sincipitalis* Cabanis, *Myioarchus tyrannulus bahiae* Berlepsch & Leverkuhn, *Progne chalybea dom.* (Vieill.) e *Furnarius rufus commersoni* Pelz. - Salobra, MS.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 187

***Diplotriaena* sp.: Vicente, Pinto & Noronha, 1983**

Hospedeiros e proveniência: *Tripsurus flavifrons* Vieill., *Pigochelidon cyanoleuca cyanoleuca* (Vieill.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 187

***Diplotriaena* sp.: Vicente, Pinto & Noronha, 1983**

Hospedeiros e proveniência: *Taraba major major* (Vieill.) e *Cacicus haemorrhouus* (L.) - Ilha Seca, SP.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 187

***Hamatospiculum* Skrjabin, 1916**

Boca cercada por dois pequenos lábios. Cutícula delicadamente estriada transversalmente. Esôfago consistindo de duas partes: parte posterior glandular, muito mais longa que a parte anterior muscular. Machos com cauda curta, arredondada; asa caudal estreita presente; a maioria ou todas as papilas caudais dentro da asa caudal. Espículos muito desiguais; o esquerdo mais longo, mais ou menos afilado, não estriado com asas estreitas quando presentes. Espículo direito podendo ser alado. Fêmeas com a extremidade posterior arredondada. Ânus terminal ou subterminal. Vulva na região esofágiana; anfidelfas. Ovíparas. Parasitos do tecido subcutâneo de aves.

Espécie tipo: *H. insigne* (Schneider, 1866).

Especies assinaladas no Brasil:

***H. insigne* (Schneider, 1866) Skrjabin, 1916**

Sinonímia: *H. brasiliandum* Stossich, 1897.

Hospedeiro e proveniência: *Piculus* sp. - Brasil.

Localização: Não indicada.

Referência bibliográfica: 22

***H. pauloi* (Rodrigues & Franco, 1964) Anderson & Bain, 1976 (Tab. XXXIII; Figs 316-317)**

Sinonímia: *Titofilaria pauloi* Rodrigues & Franco, 1964.

Hospedeiro e proveniência: *Tyto alba tuidara* (Gray) - Rio de Janeiro, RJ.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 115

***Monopetalonema* Diesing, 1861**

Cabeça com dois pequenos lábios laterais em forma de tronco de cone projetados para diante. Extremidade anterior arredondada e provida de papilas. Cutícula delicadamente estriada transversal e longitudinalmente. Esôfago longo e dividido em duas porções: uma anterior bem curta e delgada e outra posterior longa

e mais dilatada. Fêmeas didelfas, anfidelfas, com a vulva ao nível da terminação da primeira porção do esôfago. Ovíparas. Machos com a extremidade posterior arredondada; asas caudais presentes e reunidas atrás da cauda com papilas pedunculadas pré e pós-cloacais; espículos curtos, desiguais e dissemelhantes, o maior sendo curvado e provido em sua parte mediana de uma dilatação em forma de asa e com duas a três vezes o comprimento do menor. Parasitos em tecidos conjuntivo, articular, cavidade do corpo de aves e mamíferos.

Espécie tipo: *M. alcedinis* (Rud., 1819).

Espécie assinalada no Brasil:

***M. alcedinis* (Rud., 1819)**

Tab. XXXVI; Figs 345-347

Sinonímia: *Filaria alcedinis* Rud., 1819; *F. physalura* Diesing, 1851; *F. alcedinis superciliosa*, Molin, 1858; *Monopetalonema physalurum* Diesing, 1861.

Hospedeiros e proveniência: *Cloroceryle amazona amazona* Lath., *Ceryle aenea* (Pallas), *C. alcyon* (L.), *Megaceryle torquata* (L.), *Ceryle* sp. - Brasil.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 174

***Serratospiculum* Skrjabin 1915**

Boca sem lábios ou dentes labiais. Estruturas em forma de dragonas marginando a abertura oral mediana e lateralmente trilobadas, com um par de anfídios laterais e dois pares de papilas submedianas imediatamente após. Esôfago dividido em duas partes. Machos com a extremidade posterior arredondada, com uma curta asa caudal alargada unindo-se além do ápice caudal. Cerca de quatro a seis pares de papilas pré-cloacais e o mesmo número de pós-cloacais, algumas delas pedunculadas. Espículos desiguais, alados, estriados ou serrilhados de estrutura complexa. Gubernáculo ausente. Fêmeas com extremidade posterior arredondada. Ovíparas. Vulva posterior à junção das duas porções do esôfago; anfidelfas. Parasitos das cavidades serosas de aves carnívoras.

Espécie tipo: *S. turkestanicum* Skrjabin, 1915.

Espécie assinalada no Brasil:

***S. verrucosum* (Molin, 1858) Skrjabin, 1915**

Sinonímia: *Filaria verrucosa* Molin, 1858.

Hospedeiro e proveniência: *Buteo swainsoni* Bonaparte = *Falco swainsoni* - Brasil.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 198

Filarioidea

Esta superfamília inclui a família Onchocercidae Leiper, 1911 com os gêneros *Aprocotella* Cram, 1931, *Aprocotiana* Skrjabin, 1934, *Eulimdiana*

Founikoff, 1934, *Onchocerca* Diesing, 1841, *Paronchocerca* Peters, 1936, *Pelecitus* Railliet & Henry, 1910, *Dersetfilaria* Bartlett & Bain, 1987 e *Splendidofilaria* Skrjabin, 1923.

Onchocercidae Leiper, 1911

Boca simples, sem anel peribucal cuticularizado ou estruturas laterais em forma de dragão e sem estruturas cuticularizadas em forma de tridente de cada lado da extremidade anterior do esôfago. Espículos desiguais. Vulva na região do esôfago. Parasitos de anfíbios, répteis, aves e mamíferos.

Chave para identificação dos gêneros

1. Fêmeas ovíparas *Pelecitus*
- Fêmeas vivíparas 2
2. Extremidade céfala levemente expandida ou abruptamente arredondada, com quatro pares de papilas submedianas *Eulimidana*
- Sem as características anteriores 3
3. Vulva na região esofágiana 4
- Vulva na região posterior ao esôfago 7
4. Esôfago dividido distintamente em duas porções 5
- Esôfago não dividido distintamente em duas porções 6
5. Espículos quase iguais *Dersetfilaria*
- Espículos desiguais *Paronchocerca*
6. Machos com a extremidade posterior espiralada e não digitiforme *Onchocerca*
- Machos com a extremidade posterior não espiralada e digitiforme *Splendidofilaria*
7. Cloaca nos machos subterminal *Aprocitiana*
- Cloaca nos machos afastada do ápice caudal *Aprocotella*

Aprocotella Cram, 1931

Corpo delgado com largura uniforme em toda sua extensão e com extremidades mais ou menos arredondadas. Cutícula dividida em quatro campos: dois medianos longitudinalmente estriados e dois laterais lisos. Boca simples sem lábios definidos; um par de anfídios laterais e dois pares de papilas submedianas. Esôfago não dividido. Ânus atrofiado ou ausente. Machos com a cloaca bem afastada do ápice caudal. Asa caudal e papilas ausentes; espículos curtos, desiguais, similares ou dissimilares. Fêmeas com vulva posterior ao esôfago. Vivíparas; embriões sem bainha. Vagina estendendo-se anteriormente à vulva. Parasitos da cavidade geral de aves.

Espécie tipo: *A. stoddardi* Cram, 1931.

Espécies assinaladas no Brasil:

***A. carinii* (Pereira & Vaz, 1933) Anderson, 1957** (Tab. XXXVI; Figs 348-349)

Sinonímia: *Carinema carinii* Pereira & Vaz, 1933.

Hospedeiro e proveniência: *Xanthornus* sp. - São Paulo, SP.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 86

***A. stoddardi* Cram, 1931** (Tab. XXXVI; Figs 421-423)

Hospedeiro e proveniência: *Thraupis sayaca* (L.) - Salobra, MS.

Localização: Cavidade abdominal.

Referência bibliográfica: 102

***Aproctiana* Skrjabin, 1934**

Corpo com extremidades arredondadas. Boca sem lábios ou papilas, seguidos por uma curta mas distinta cavidade cuticularizada. Esôfago simples, não dividido em duas porções. Machos com cloaca subterminal; asa caudal ausente; espículos desiguais, gubernáculo ausente. Papilas pré e pós-cloacais não numerosas. Fêmeas com vulva posterior ao final do esôfago; úteros divergentes. Anus pequeno e terminal; vivíparas. Parasitos da cavidade abdominal de aves.

Espécie tipo: *A. meirai* (Travassos, 1930), Skrjabin, 1934.

Espécie assinalada no Brasil:

***A. meirai* (Travassos, 1930) Skrjabin, 1934** (Tab. XXXVI; Figs 350-352)

Sinonímia: *Aprocta meirai* Travassos, 1930.

Hospedeiro e proveniência: *Pyrrhura frontalis frontalis* (Vieill.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Cavidade abdominal.

Referência bibliográfica: 100, 154

***Eulimdana* Founikoff, 1934**

Extremidade cefálica levemente expandida ou abruptamente arredondada, com quatro pares de papilas submedianas. Cutícula inflada superoralmemente ou suboralmemente, pode estar presente ou ausente. Cutícula lisa com finas estriações transversais ocasionalmente com pequenos e irregulares espessamentos longitudinais. Asas laterais ausentes. Anel cuticular oral presente ou ausente. Esôfago muscular forte, claramente separado do intestino. Espículos iguais ou quase iguais. Estruturas semelhantes a asas na cauda dos machos bem desenvolvidas ou ausentes. Papilas caudais dos machos em número variável. Vulva marcadamente pós-esofágica. Cauda arredondada. Vivíparas. Microfilárias com bainha.

Espécie tipo: *E. clava* (Wedl., 1856) Founikoff, 1934.

Espécie assinalada no Brasil:

***E. micropenis* (Travassos, 1926) Bartlett, Wong & Anderson, 1985 (Tab. XXXVI; Figs 353-355)**

Sinonímia: *Lemdana micropenis* Travassos, 1926; *Eusililaria micropenis* Lopez-Neyra, 1956; *Cardiofilaria micropenis* Sonin, 1963; *Heimnema micropenis* Anderson & Bain, 1976.

Hospedeiro e proveniência: *Selenidera maculirostris* (Licht.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Tecido conjuntivo subcutâneo.

Referência bibliográfica: 8

Onchocerca Diesing, 1841

Corpo filiforme em ambos os sexos, mas não dilatado posteriormente nas fêmeas. Cutícula estriada transversalmente, especialmente no meio do corpo, sempre nas fêmeas e algumas vezes nos machos, e também com espessamentos espiralados, freqüentemente interrompidos nos campos laterais. Esôfago relativamente curto, indistintamente dividido em duas porções. Machos com a extremidade posterior espiralada, cauda cônico-truncada, achatada ventralmente, geralmente sem asa caudal; papilas caudais em número variável, algumas vezes assimétricas mas sempre incluindo um grupo de papilas pré-cloacais e quatro pares ad-cloacais mamíliformes. Espículos desiguais; o maior tubular na extremidade proximal e alado na distal; espículo menor farpado distalmente. Fêmeas com cauda cônica e arredondada; vulva na região esofágiana; opistodelfas, vivíparas. Microfilárias sem bainha. Parasitos do tecido conjuntivo.

Espécie tipo: *O. reticulata* Diesing, 1841.

Espécie assinalada no Brasil:

Onchocerca sp.: Travassos, Lent & Freitas, 1939

Hospedeiro e proveniência: *Anhinga anhinga anhinga* (L.) - Salobra, MS.

Referência bibliográfica: 174

Paronchocerca Peters, 1936

Corpo filiforme em ambos os sexos. Cutícula estriada transversalmente por espessamentos externos anulares. Boca simples. Papilas céfálicas consistindo de um par de anfídios laterais e quatro pares de papilas submedianas. Esôfago dividido em duas partes. Machos com a extremidade posterior espiralada, sem asa caudal; seis a oito papilas em espessamentos cuticulares ou semicirculares ao redor da abertura cloacal e um par ou dois de papilas pós-cloacais. Espículos espessos, desiguais, dissimilares; o esquerdo duas vezes mais longo que o direito. Gubernáculo ausente. Fêmeas com a vulva na região da porção glandular do esôfago. Vivíparas. Parasitos da cavidade do corpo ou coração de aves.

Espécie tipo: *P. ciconiarum* Peters, 1936.

Espécies assinaladas no Brasil:

***P. helicina* (Molin, 1858) Chabaud & Ball, 1964**

Sinonímia: *Filaria helicina* Molin, 1858; *F. anchingae* Wyman, 1868; *F. wymani* Leidy, 1882; *Serratospiculum helicinum* Skrjabin, 1915; *Aproctoides helicinum* Molin, 1858.

Hospedeiro e proveniência: *Anhinga anhinga* - Brasil.

Localização: Cavidade geral.

Referência bibliográfica: 189

***P. ibanezi* (Freitas, Vicente & Pinto, 1970), Anderson & Bain, 1976 (Tab. XXXVII; Figs 356-357)**

Sinonímia: *Nicanoria ibanezi* Freitas, Vicente & Pinto, 1970.

Hospedeiro e proveniência: *Colaptes campestris* (Vieill.) - Alfenas, MG.

Referência bibliográfica: 51

***Pelecitus* Railliet & Henry, 1910**

Boca simples, sem lábios. Extremidade anterior arredondada provida de um par de papilas laterais céfálicas e quatro pares de submedianas. Cutícula com delicadas estriações longitudinais e asas laterais ao longo de todo o corpo. Esôfago estreito, cilíndrico, não dividido em duas partes. Machos com asas caudais curtas, relativamente largas, com papilas pré e pós-cloacais muito próximas umas das outras. Espículos curtos, iguais ou desiguais. Fêmeas com cauda arredondada, com um par ou dois de papilas pedunculadas. Vulva na região esofageana. Ovíparas. Ovos ovais. Parasitos dos tendões e músculos das pernas das aves.

Espécie tipo: *P. helicinus* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910.

Espécies assinaladas no Brasil:

***P. andersoni* Bartlett & Greiner, 1986 (Figs 423-425)**

Hospedeiros e proveniência: *Ara macao* (L.), *Pionites l. leucogaster* Kuhl.
- Brasil.

Localização: Tendão das patas.

Referência bibliográfica: 7

***P. circularis* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910 (Figs 426-428)**

Hospedeiros e proveniência: *Amazona agilis* (=*Psittacus agilis*), *Ara arauana*, *A. macao* (L.), *Aringa acuticauda haemorrhouus* (Spix), *Anodorhynchus hyacinthinus* (Lath.) - Brasil; *Amazona aestiva* (L.) - Barranco Alto, MS.

Localização: Tendões das patas.

Referências bibliográficas: 6, 101, 154

***P. helicinus* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910 (Figs 429-431)**

Hospedeiros e proveniência: *Anodorhynchus hyacinthinus*, *Conurus parvus*
- Brasil; *Amazona aestiva* (L.), *Pionus maximiliani syi* (Souancé) - Barranco Alto, MS.

Localização: Tendões das patas.

Referências bibliográficas: 6, 101, 153

***P. tercostatus* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910 (Figs 359-361)**

Sinonímia: *Spiroptera tercostata* Molin, 1860; *Filaria calamiformis in part* Schneider, 1866; *Pelecitus calamiformis* Skrjabin, 1916.

Hospedeiros e proveniência: *Amazona aestiva aestiva* (L.), *Pionus maximiliani maximiliani* (Kuhl.) - Brasil.

Localização: Tendões do tarso.

Referências bibliográficas: 6, 101, 154

***Pelecitus* sp.: Travassos, 1941**

Hospedeiro e proveniência: *Milvago chimachima chimachima* (Vieill.) - Salobra, MS.

Localização: Tendões do tarso.

Referência bibliográfica: 163

***Pelecitus* sp.: Travassos & Freitas, 1941**

Hospedeiros e proveniência: *Aramides cajanea cajanea* (Muell.), *Pipile cumainensis nattereri* Reich, *Archiplanus solitarius* (Vieill.), *Scapaneus melanoleucus melanoleucus* (Gm.), *Pionus maximiliani syi* (Souancé), *Tirica chiriri* (Vieill.), *Mimus saturninus frater* Hellm. - Salobra, MS.

Localização: Tendões do tarso.

Referência bibliográfica: 166

***Pelecitus* sp.: Pinto, Vicente & Noronha, 1993**

Hospedeiro e proveniência: *Pyrrhura frontalis* (Vieill.) - Ilha Seca, SP.

Localização: Tendões do tarso.

Referência bibliográfica: 100

***Dessetfilaria* Bartlett & Bain, 1987**

Extremidadecefálica com dois pares de papilas. Cutícula estriada transversalmente. Esófago dividido: porção anterior estreita e fracamente desenvolvida, a porção posterior alargada e glandular. Extremidade posterior do corpo abruptamente arredondada em ambos os sexos. Papilas caudais em duas fileiras ventrolaterais. Espículos quase iguais. Vulva pré-esofágiana. Vivíparas. Microfilaria com cauda arredondada. Parasitas de pássaros.

Espécie tipo: *D. guianensis* Bartlett & Bain, 1987.

Espécie assinalada no Brasil:

***D. brasiliensis* (Yeh, 1957) Bartlett & Bain, 1987 (Figs 362-364)**

Sinonímia: *Chanderella brasiliensis* Yeh, 1957; *Ornithofilaria brasiliensis* Yamaguti, 1961; *Paraornithofilaria brasiliensis* Sonin, 1966.

Hospedeiro e proveniência: *Ramphastus dicolorus* L. - Brasil.

Localização: Saco aéreo cervical.
Referências bibliográficas: 6, 198

Splendidofilaria Skrjabin, 1923

Boca simples, sem lábios, com um par de anfídios laterais e quatro pares de papilas submedianas. Papilas cervicais ausentes. Cutícula com ou sem estriações, pode apresentar bossas espalhadas irregularmente. Esôfago estreito, não distintamente dividido em duas porções. Machos com a extremidade posterior digitiforme. Asa caudal ausente com três ou quatro pares de papilas pós-cloacais. Papilas pré-cloacais presentes ou ausentes. Espículos iguais ou quase iguais. Gubernáculo ausente. Fêmeas vivíparas; com a extremidade posterior digitiforme; vulva na região esofágiana. Parasitas de aves.

Espécie tipo: *S. pawlowskyi* Skrjabin, 1923.

Espécies assinaladas no Brasil:

S. gedoelsti Travassos, 1926

Hospedeiro e proveniência: *Selenidera maculirostris* (Licht.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Tecido subcutâneo da região inguinal e quilha.

Referência bibliográfica: 153

S. pitangi (Vicente, Pinto & Noronha, 1980) Anderson & Bain, 1976 (Figs 365-367)

Sinonímia: *Ornithofilaria pitangi* Vicente, Pinto & Noronha, 1980.

Hospedeiro e proveniência: *Megarrhynchus pitangua* (L.) - Angra dos Reis, RJ.

Localização: Sinus infra-orbital.

Referências bibliográficas: 3, 185

Espécies incertae sedis

Elaphocephalus coronatus Molin, 1860

Hospedeiro e proveniência: *Ara macao* (L.) - Brasil.

Localização: Base dos dedos.

Referência bibliográfica: 198

Filaria hemicycla Molin, 1858

Hospedeiro e proveniência: *Pionus menstruus* (L.) - Brasil.

Localização: Tecido subcutâneo do pescoço.

Referência bibliográfica: 198

Filaria quadricostata Molin, 1860

Sinonímia: *Spiroptera aestiva aestiva* Molin, 1860; *Cheilospirura*

quadricostata Diesing, 1861.

Hospedeiro e proveniência: *Amazona aestiva aestiva* (L.) - Brasil.

Localização: Músculos da tíbia.

Referência bibliográfica: 198

Filaria simplicissima Molin, 1860

Hospedeiros e proveniência: *Primolius mamillatus* (Bodd.), *Psittacus makaonana* - Brasil.

Localização: Tecido subcutâneo.

Referência bibliográfica: 198

CATÁLOGO DE AVES HOSPEDEIRAS E RESPECTIVOS PARASITOS

Spheniciformes

Sphenicidae

Spheniscus magellanicus (Forster) (Pinguim)

Contracaecum pelagicum Johnston & Mawson, 1942

Rheiformes

Rheidae

Rhea americana Lath. (Ema, nhandu, nhandu-guaçú)

Deletocephalus cesarpintoi Vaz, 1936

Deletocephalus dimidiatus Diesing, 1851

Dicheilonema rheae (Owen, 1843) Baylis & Daubney, 1926

Heterakis orthocerca Stossich, 1902

Paradeletocephalus minor (Molin, 1860) Freitas & Lent, 1947

Habronema uncinipenis (Molin, 1860) Lent & Freitas, 1947

Habronema waltoni (Freitas & Lent, 1947) Yamaguti, 1961

Rhea americana intermedia Rothschr. & Chubb. (Ema)

Deletocephalus cesarpintoi Vaz, 1936

Deletocephalus dimidiatus Diesing, 1851

Paradeletocephalus minor (Diesing, 1861) Freitas & Lent, 1947

Habronema uncinipenis (Molin, 1860) Lent & Freitas, 1947

Odontospirura zschokkei (Railliet & Henry, 1911) Yamaguti, 1961

Tinamiformes

Tinamidae

Crypturellus noctivagus noctivagus (Wied) (= *Crypturus noctivagus* Wied = *Tinamus noctivagus* Wied) (Jaó, zabelê)

Heterakis alata Schneider, 1866

Heterakis spiculatus (Cobbold, 1861) Travassos, 1918

Crypturellus parvirostris (Wagl.) (Nambuzinho, Nambú-chororó)

Heterakis inglesi Vicente, Pinto & Noronha, 1993

Ornithostrongylus almeidai Travassos, 1937

Subulura olympioi Barreto, 1919

Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912

Subulura sp. Travassos & Freitas, 1941

Crypturellus obsoletus obsoletus (Temm.) (Nambú-guaçu, Guaçu)

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1941

- Crypturellus strigulosus strigulosus* (Temm.) (Inambu-relógio)
Thelazia campanulata (Molin, 1858) Railliet & Henry, 1910
- Crypturellus tataupa tataupa* (Temm.) (Inhambu, chintã)
Heterakis spiculatus (Cobbold, 1861) Travassos, 1918
- Crypturellus undulatus undulatus* (Temm.) (Jaó)
Ascaridia sp. Travassos & Freitas, 1941
Cyrnea sp. Travassos & Freitas, 1941
Habronema sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Heterakis alata Schneider, 1866
Heterakis sp. Travassos, 1941
Heterakis sp. Travassos & Freitas, 1943
Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912
Subulura sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Subulura sp. Travassos, 1941
Subulura sp. Travassos & Freitas, 1943
- Crypturellus variegatus variegatus* (Gm.) (Inhambu-onça, inamby, saracuira, anhangá, chororão, inambú poranga)
Heterakis inglesi Vicente, Pinto & Noronha, 1993
Heterakis sp. Travassos & Freitas, 1948
Odontotekis multidentata (Baylis, 1944) Skrjabin & Shikhobalova, 1947
- Crypturellus* sp. (Inhambu)
Capilaria crypturi (Rud., 1819) Travassos, 1915
Heterakis alata Schneider, 1866
Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912
- Crypturellus cupreus*
Heterakis arquata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914
Heterakis spiculatus (Cobbold, 1861) Travassos, 1918
- Nothura* sp. (Codorna)
Heterakis brasiliiana Linstow, 1899
- Nothura maculosa* (Temm.) (Codorna)
Eucoleus penidoi (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947
Habronema curvata Vaz & Pereira, 1935
Hempelia hempeli Vaz, 1936
Tetracheilonema quadrilabiatum (Molin, 1858)
- Odontophorus capueira capueira* (Spix) (Uru, capoeira)
Odontotekis fariai (Travassos, 1913) Skrjabin & Shikhobalova, 1947
- Rynchotus rufescens rufescens* (Temm.) (Perdiz)
Heterakis brasiliiana Linstow, 1899
Ascaridia pintoi Travassos, 1933

Hempelia hempeli Vaz, 1936

Subulura olympioi Barreto, 1919

Tetracheilonema quadrilabiatum (Molin, 1858) Diesing, 1861

Trichostrongylus nagathyi Freitas & Lent, 1935

Tinamus sp. (Inhambu)

Heterakis alata Schneider, 1866

Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912

Tinamus major major (Gm.) (Inhambu-açú)

Ornithostrongylus almeidai Travassos, 1937

Tinamus solitarius (Vieill.) (Macuco, macuca, macucaguá)

Capilaria rudolphii Freitas, 1934

Lutzinema lutzii Lent & Freitas, 1934

Oswaldostrongylus cruzi Lent & Freitas, 1934

Tinamus solitarius solitarius (Vieill.) (Macucana, macuca, macuco)

Capillaria sp. Travassos & Freitas, 1948

Tinamus tao tao (Temm.) (Inhambu-açú, inhambu-peva, azulona)

Capillaria crypturi (Rud. 1819) Travassos, 1915

Thelazia dacelonis (Breinl, 1913) Travassos, 1918

"Inhambu"

Subulura sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Procellariformes

Diomedeidae

Diomedea melanophris Temm.=*Thallassache melanophris* (Temm.) (Albatroz, gaivotão)

Seuraria shipleyi (Stossich, 1900) Skrjabin, 1916

Stegophorus diomedae (Johnston & Mawson, 1942) Johnston & Mawson, 1945

Diomedea exulans L. (Gaivotão, albatroz)

Tetrameres paradoxus Diesing, 1835

Pelecaniformes

Phalacrocoracidae

Phalacrocorax brasiliensis brasiliensis (Gm.) (= *Phalacrocorax olivaceus* (Humb.);= *Phalacrocorax olivaceus olivaceus* (Humb.);= *Carbo* (*Phalacrocorax*) *brasiliensis*;= *Graculus brasiliensis*;= *Carbo vigua* [Vieill.= *Phalacrocorax brasiliensis* (Vieill.)] (Biguá, corvo-marinho, pato-dágua)

Capillaria sp. Travassos, 1941

Baruscapillaria appendiculata (Freitas, 1933) Moravec, 1982

Baruscapillaria spiculata (Freitas, 1933) Moravec, 1982

Eustrongylides sp. Travassos, 1941

Anhingidae

Anhinga anhinga anhinga (L.) [= *Plotus anhinga* L.; *Plotus surinamensis* (Gm.)]
(Anhinga, biguátinga, miuá, carará)

Contracaecum sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Contracaecum multipapillatum (Drasche, 1882) Baylis, 1920

Eustrongylides ignotus Jagerskiold, 1909

Eustrongylides sp. Travassos & Freitas, 1943

Onchocerca sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Paronchocerca helicina (Molin, 1858) Chabaud & Ball, 1964

Fregatidae

Fregata magnificens Mathews (*Fregata aquila* (L.) = *Pelecanus aquila* (L.))

(João-Grande, tesourão, alcatraz, grapirá)

Contracaecum granulosum (Schneider, 1866) Baylis, 1932

Ciconiiformes

Ardeidae

Ardea cocoi L. (Maguari, Baguari, Socó-grande)

Contracaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Eustrongylides ignotus Jagerskiold, 1909

Desmidocercella ardeae (Nawrotzki, 1914) Yorke & Maplestone, 1926

Ardea herodias (Socó)

Contracaecum multipapillatum (Drasche, 1882) Baylis, 1920

Ardea leuca (Socó)

Eustrongylides perpapillatus Jägerskiöld, 1909

Botaurus pinnatus (Wagler) (Socó-boi)

Eustrongylides ignotus Jagerskiold, 1909

Butorides striatus striatus (L.) (= *Butorides virescens* (L.); = *Ardea virescens* L.;

(Socozinho, Ana-Velha, Maria-Mole, socó-tripa, João-Manoel)

Contracaecum sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Contracaecum microcephalum (Rud., 1819) Baylis, 1920

Thelazia aquilina Baylis, 1934

Casmerodius albus egretta (Gm.) [= *Chasmerodius egretta*; = *Herodias egretta* (Wilson); = *Ardea egretta*]

(Garça-branca-grande, guaratinga, guiratinga)

Contracaecum microcephalum (Rud., 1819) Baylis, 1920

Contracaecum sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Contracaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Eustrongylides sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Eustrongylides perpapillatus Jäegerskiöld, 1909

Porrocaecum reticulatum (Linstow, 1899) Baylis & Daubney, 1922

Egretta thula thula (Molina) (Garça-branca-pequena)

Contracaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Desportesiis invaginatus (Linstow, 1901) Chabaud & Campana, 1949

Porrocaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Porrocaecum reticulatum (Linstow, 1889)

Ixobrychus exilis erytromelas (Vieillot) (Socó)

Porrocaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Nycticorax nyctivorax hoactli (Gm.) [= *Nycticorax naevius* (Bodd.)] (Socó, dorminhoco, guacuru)

Capilaria brasiliiana Freitas, 1933

Contracaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Contracaecum plagiaticum Lent & Freitas, 1948

Porrocaecum reticulatum (Linstow, 1899) Baylis & Daubney, 1922

Nyctanassa violacea cayenensis (Gm.) (= *Nyctanassa violacea* (L.); = *Nycticorax violaceus* L.) (Dorminhoco, sabacu, sabacu-de-coroa, tamatião, matirão, socó)

Contracaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Tetrameres micropenis (Travassos, 1914) Chabaud, 1975

Pilherodius pileatus (Boddaert) (Garça-real)

Contracaecum plagiaticum Lent & Freitas, 1948

Contracaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Syrigma sibilatrix (Temm.) (Maria-faceira)

Viktorocara sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Tigrisoma lineatum marmoratum (Vieill.) (Socó)

Contracaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Eustrongylides sp. Travassos & Freitas, 1942

Porrocaecum reticulatum (Linstow, 1899) Baylis & Daubney, 1922

Threskiornithidae

Ajaia ajaja (L.) (= *Platalea ajaja* L.) (Colhereiro)

Capillaria venteli Freitas & Almeida, 1935

Dispharynx magnabiata (Molin, 1860) Gendre, 1920

Eudocimus ruber (= *Ibis rubra*) (Guará, Guará-piranga)

Sciadiocara umbellifera (Molin, 1860)

Ibis guarauna

Echinuria calcarata (Molin, 1860)

Ibis sp.

Hystrichis acanthocephalicus Molin, 1861

Jabiru mycteria (Lichtenstein) (Tuiuiú, jaburu)

Contraecaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Phimosus infuscatus infuscatus (Licht.) (= *Phimosus infuscatus* Licht.) (Tapicuru, maçarico-preto)

Hystrichis acanthocephalicus Molin, 1861

Phimosus infuscatus nudifrons (Spix) [= *Ibis nudifrons* (Spix)] (Coró-coró)

Hystrichis acanthocephalicus Molin, 1861

Phimosus sp. (Coró-coró)

Hystrichis acantocephalicus Molin, 1861

Theristicus caudatus caudatus (Bodd.) (Curicaca)

Capillaria sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Eustrongylides sp. Travassos, 1941

Tetrameres sp. (Travassos, 1941) Yamaguti, 1961

Tetrameres sp. (Travassos & Freitas, 1941) Yamaguti, 1961

Cochleariidae

Cochlearius cochlearius cochlearius (L.) (= *Cancroma cochlearia* L.) (Colhereiro, arapapá, arataiaçu, socó-de-bico-largo)

Capillaria venteli Freitas & Almeida, 1935

Contraecaecum crenulatum Schuurmans-Stekhoven, 1937

Contraecaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Porrocaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Tropisurus cochleariae (Travassos, 1917) Yamaguti, 1961

Ciconidae

Ciconia ciconia

Excisa excisa (Molin, 1858) Chabaud, 1958

Euxenura maguari (Gm.) (= *Euxenura galeata* (Molina); = *Ciconia maguari*) (Tabuaiaá, cauanã, jaburu-moleque)

Contraecum sp. Vicente et al., 1995

Desportesioides longevaginatus (Molin, 1860) Wong & Anderson, 1986

Echinuria longevaginata (Molin, 1860) Cram, 1927

Exisa exisa (Molin, 1858) Chabaud, 1858

Heterakis valdemucronata (Molin, 1860) Stossich, 1897

Porrocaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Euxenura sp. (Jaburu)

Porrocaecum sp. Vicente, Pinto, Noronha & Gonçalves, 1995

Mycteria americana L. (Passarão, cabeça-seca, cabeça-de-pedra, tuiuiú)

Capillaria sp. Travassos & Freitas, 1943

Contraecum multipapillatum (Drasche, 1882) Baylis, 1920

Desportesioides longevaginatus (Molin, 1860) Wong & Anderson, 1986

Eustrongylides sp. Travassos & Freitas, 1943

Mycteria mycteria (Licht.) (Jaburu, tuiuiú)

Capillaria avellari Freitas & Almeida, 1935

Phoenicopteridae

Phoenicopterus roseus Pall. (Ganso-do-norte, flamingo)

Tetrameres coccinea (Seurat, 1914) Travassos, 1914

Anseriformes

Anhimidae

Anhima cornuta (L.) (= *Palamedea cornuta* L.) (Anhuma, in huma, unicórnio, licorne, caui-itaú)

Trichostrongylus nigricinctus (Railliet, 1898) Travassos, 1921

Chauna torquata (Oken) (Tachã, anhuma-poca, chajá)

Paramidostomum pulchrum Freitas & Mendonça, 1949

Anatidae

Cairina moschata (L.) (Pato-do-mato)

Heterakis gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923

Heterakis sp. Freitas & Costa, 1967

Pahradjelia neglecta Lent & Freitas, 1939

Subulura sp. Travassos & Freitas, 1941

Tetrameres sp. Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Cairina moschata dom. (L.) (Pato-doméstico)

Capillaria sp. Pinto & Almeida, 1935

Eucoleus cairinae (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947

Heterakis gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923

Tetrameres confusa Travassos, 1919

Tetrameres fissispina Diesing, 1860

Tetrameres gigas Travassos, 1917

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1964

Anas boschas dom. L. (= *Anas platyrhyncha dom.* L.) (Marreco)

Ascaridia lineata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1912

Ascaridia sp. Pinto & Almeida, 1945

Capilaria collaris (Linstow, 1873)

Eucoleus cairinae (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947

Pahradjelia neglecta Lent & Freitas, 1939

Tetrameres confusa Travassos, 1919

Tetrameres gigas Travassos, 1919

Anas b. bahamensis L. (= *Poecilonetta bahamensis*; = *Daphila bahamensis*) (Marreca, toicinho)

Capillaria sp. Freitas & Almeida, 1935

Pahradjelia neglecta Lent & Freitas, 1939

Strongyloides minimum Travassos, 1930

Tetrameres fissispina Diesing, 1860

Tetrameres gigas Travassos, 1919

Amazonetta brasiliensis (Gm.) (*Nettion brasiliensis* Gm.) (Marreca, ananai, marreca-dos-pés-encarnados)

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1964

Anser domesticus Meyer (= *Anser ferus dom.* Schaeff) (Ganso)

Capillaria contorta (Duj., 1845) Travassos, 1915

Syngamus trachea (Montagu, 1811) Chapin, 1925

Cygnus melancoryphus (Molina) (Cisne, pato-marinho)

Capillaria droumondi Travassos, 1915

Falconiformes

Cathartidae

Cathartes aura ruficollis Spix (Urubú-gereba, urubu-de-cabeça-vermelha, urubu-caçador, camiranga)

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1941

Cathartes urubu (Urubu)

Tetramerces paradoxus Diesing, 1835

Coragyps atractus foetens (Licht.) = *Coragyps atractus brasiliensis* Bonaparte
(Urubu)

Oxyspirura mansoni (Cobbold, 1879) Ramson, 1904

Tetramerces sp. Travassos & Freitas, 1941

Tetramerces paradoxus Diesing, 1835

Accipitridae

Accipitridae sp. (Gavião)

Oxyspirura octopapillata Caballero, 1942

Accipiter bicolor pileatus (Temm.) (Gavião-bombachinha-grande)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Physaloptera subalata Schneider, 1866

Thelazia aquilina Baylis, 1934

Odontriorchis palliatus palliatus (Temm.) (Gavião)

Thelazia sp. Travassos & Freitas, 1941

Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1941

Leptodon forbesi (Swann, 1922) (Gavião)

Physaloptera losseni Ortlepp, 1937

Buteo magnirostris magnirostris (Gm.) [= *Rupornis magnirostris magnirostris* (Gm.), = *Rupornis magnirostris nattereri* (Scl. & Salv.), = *Rupornis magnirostris superciliaris* (Vieill.)] (Gavião-pega-pinto, indaié)

Contracaecum caballeroi Bravo-Hollis, 1939

Physaloptera alata Rudolphi, 1819

Physaloptera sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Procyrnea leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975

Procyrnea mansioni (Seurat, 1914) Chabaud, 1975

Synhimanthus rectus (Molin, 1860) Gendre, 1920

Thelazia sp. Travassos & Freitas, 1941

Thelazia campanulata (Molin, 1858) Railliet & Henry, 1910

Tetramerces sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Buteo magnirostris magniplumis (Gavião-carijó)

Physaloptera alata Rudolphi, 1819

Buteo magnirostris nattereri (Sclater & Salvin) (Gavião-pega-pinto)

Procyrnea leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975

Buteo swainsoni Bonaparte (= *Falco swainsoni*) (Gavião-papa-gafanhoto)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Physaloptera alata Rud., 1819

Serratospiculum verrucosum (Molin, 1858) Skrjabin, 1915

Buteo nitidus nitidus (Lath.) [= *Asturina nitida nitida* (Lath.)] (Gavião-pedrez.)

Thelazia sp. Travassos & Freitas, 1942

Buteogallus urubitinga urubitinga (Gm.) (= *Falco urubitinga* Gm.) (Cã-cã, cauã, gavião-preto)

Contracaecum caballeroi Bravo-Hollis, 1939

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Physaloptera alata Rud., 1819

Heterospizias meridionalis meridionalis (Latham) (Gavião-caboclo, casaca-de-couro, Inhapacamim-do-campo)

Oxyspirura altensis Rodrigues, 1962

Procyrnea leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975

Synhimanthus rectus (Molin, 1860) Gendre, 1920

Harpagus diodon (Temm.) *Spizaetus ornatus ornatus* (Daud.) (= *Falco ornatus* Daud.) (Gavião-de-penacho, inhapacamin)

Procyrnea leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Thelazia aquilina Baylis, 1934

Spizastur melanoleucus (Vieill.) (Gavião-preto)

Thelazia pittae Johnston & Mawson, 1941

Geranospiza caerulensis caerulensis (Viellot) (Gavião)

Procyrnea leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975

Geranospiza caerulescens gracilis (Temm.) (= *Falco gracilis* Temm.) (Gavião)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Thelazia papillosa (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Harpyhaliaeetus coronatus (Vieill.) (= *Falco coronatus*) (Águia-cinzenta)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

“Gavião”

Diplostriaena falconis (Connal, 1912) Blanc, 1917

Thrasaetus harpyia (L.) (Viraçu, gavião-real)

Thelazia papillosa (Molin, 1860) Cram, 1927

Falconidae

Herptotheres cachinnans cachinnans (L.) (= *Falco cachinnans* L.) (Acauã)

Contracecum caballeroi Bravo-Hollis, 1939

Physaloptera alata Rudolphi, 1819

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Daptrius americanus americanus (Bodd.) (= *Daptrius americanus* Bodd.) (Cã-cã, cancão, gralhão, uracaçú)

Thelazia sp. Strachan, 1957

Milvago chimachima chimachima (Vieill.) (Cará-caraí, cará-cará, pinhé, gavião-carapateiro, chimango-branco)

Contracecum caballeroi Bravo-Hollis, 1939

Pelecitus sp. Travassos, 1941

Procyrnea leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975

Skrjabinura spiralis Gnedina, 1933

Synhimanthus rectus (Molin, 1860) Gendre, 1920

Thelazia aquilina Baylis, 1934

Thelazia sp. Travassos & Freitas, 1941

Falconidae sp.

Thelazia campanulata (Molin, 1858) Railliet & Henry, 1910

Falco sp. (Gavião)

Physaloptera subulata Schneider, 1866

Falco atricapillus (Gavião)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Falco cayennensis (Gavião)

Physaloptera acuticauda Molin, 1858

Falco sparverius (Gavião)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Falco femoralis Temm. (Gavião-de-coleira)

Synhimanthus rectus (Molin, 1860) Gendre, 1920

Falco furcatus (Gavião)

Physaloptera saginata Rud., 1819

Falco minutus (Gavião)

Dispharynx capitata (Molin, 1860) Cram, 1927

Falco rufipectus rufipectus (Daudin) (Gavião-de-coleira, caurú, tentenzinho)

Skrjabinura spiralis Gnedina, 1933

Falco palustris (Gavião)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Falco rutilans (Gavião)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Falco sparverius cearae (Cory) (Gavião)

Contracaecum caballeroi Bravo-Hollis, 1939

Procyrnea leptoptera (Rudolphi, 1819) Chabaud, 1975

Falco tridentatus (Gavião)

Synhimanthus sygnoidea (Molin, 1860) Skrjabin, 1924

Falco unicinctus (Gavião)

Physaloptera acuticauda Molin, 1860

Physaloptera alata Rud., 1819

Physaloptera inflata (Molin, 1860) Stossich, 1889

Synhimanthus rectus (Molin, 1860) Stossich, 1889

Cerchneis sparverius aidos (Peters) (Gavião, quiri-quiri, gavião-rapina)

Habronema sp. Travassos & Freitas, 1941

Polyborus plancus plancus (Miller) (Cará-cará, carancho)

Procyrnea leptoptera (Rud., 1819) Chabaud, 1975

Thelazia aquilina Baylis, 1934

Galliformes

Cracidae

Nothocrax urumutum (Spix) (=*Crax urumutum* Spix) (Urumutum)

Oxyspirura heteroclita (Molin, 1860) Rodrigues, 1964

Mitu mitu mitu L. (Mutum)

Thelazia chungkingensis Hsü, 1933

Crax blumembachii Spix (Mutum-de-bico-vermelho)

Capillaria sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Heterakis nattereri Travassos, 1923

Heterakis oscari Travassos, Pinto & Muniz, 1928

Thelazia sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Crax fasciolata fasciolata Spix (=*Crax fasciolata* Spix) (Mutum, mutum-pinima)

Thelazia anolabiata (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Cumana jacutinga Spix (Jacutinga)

Ascaridia serrata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914

Pipile cumainensis cumainensis (Jacquim) (Cujubi)

Thelazia buteonis Herde, 1942

Pipile cumainensis nattereri Reich. [= *Pipile grayi* (Pelz.)] (Jacutinga)

Ascaridia sp. Travassos, 1941

Pelecitus sp. Travassos & Freitas, 1941

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1941

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1942

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1943

Ornalis sp. (Aracuã)

Ascaridia sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Thelazia sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Ornalis canicollis pantanalensis Cherrie & Reich.

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Thelazia anolabiata (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Thelazia sp. Travassos & Freitas, 1941

Penelope sp. (Jacu)

Thelazia anolabiata (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Penelope humeralis (Jacu)

Heterakis serrata Schneider, 1866

Penelope superciliaris superciliaris Temm. (Jacu)

Thelazia anolabiata (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Phasianidae

Crysolophus pictus (L.)

Heterakis isolonche Linstow, 1906

Heterakis gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923

Phasianus colchicus torquatus Gm. (= *Phasianus colchichus* L.) (Faisão)

Capillaria phasianina Kotlán, 1940

Capillaria uropapillata Freitas & Almeida, 1935

Eucolleus annulatus (Molin, 1858) Lopez-Neyra, 1947

Eucolleus perforans (Kotlán & Orosz, 1931) Lopez-Neyra, 1946

Heterakis gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923

Heterakis isolonche Linstow, 1906

Gallus gallus dom. (L.) (Galinha)

Aprocota caudata Mendonça, 1961

Ascaridia brasiliensis (Magalhães, 1892) Railliet & Henry, 1912

Ascaridia galli (Schrank, 1788) Freeborn, 1923

Ascaridia lineata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1912

Aonchoteca bursata (Freitas & Almeida, 1934) Moravec, 1982

- Aonchoteca caudinflata* (Molin, 1858) Moravec, 1982
Baruscapillaria obsignata (Madsen, 1945) Moravec, 1982
Capillaria annulata Molin, 1858
Capillaria anatis (Schrank, 1790) Travassos, 1915
Capillaria columbae (Rud., 1819) Graybill, 1924
Capillaria sp. Santiago & Costa, 1974
Cheilospirura hamulosa (Diesing, 1851) Diesing, 1861
Dispharynx spiralis (Molin, 1858) Skrjabin, 1916
Eucoleus contorta (Creplin, 1839) Gagarin, 1951
Gongylonema freitasi Costa, 1964
Gongylonema ingluvicola Ramson, 1904
Heterakis sp. Travassos & Freitas, 1964
Heterakis sp. Freitas & Costa, 1967
Heterakis brevispiculum Gendre, 1911
Heterakis gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923
Orthothominx collaris (Linstow, 1873) Freitas & Silva, 1960
Oxyspirura sp. Travassos & Freitas, 1964
Oxyspirura mansoni (Cobbold, 1879) Ramson, 1904
Physaloptera truncata Schneider, 1866
Subulura brumpti (Lopez-Neyra, 1922) Cram, 1926
Subulura differens (Sonsino, 1890) Railliet & Henry, 1913
Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912
Strongyloides oswaldoi Travassos, 1930
Strongyloides sp. Santiago & Costa, 1974
Syngamus trachea (Montagu, 1911) Chapin, 1925
Tetrameres americanus Cram, 1927
Tetrameres confusa Travassos, 1919
Tetrameres fissispina Diesing, 1861
- Meleagris gallopavo dom.* L. (= *Meleagris gallopavo* L.) (Peru)
- Ascaridia galli* (Schrank, 1788) Freeborn, 1923
Capillaria collaris (Linstow, 1873) Skrjabin & Shikhobalova, 1954
Capillaria columbae (Rud., 1819) Graybill, 1924
Capillaria perforans Kotlán & Orosz, 1931
Dispharynx spiralis (Molin, 1858)
Eucoleus annulatus (Molin, 1858) Lopez-Neyra, 1947
Eucoleus contorta (Creplin, 1839) Gagarin, 1951
Heterakis brevispiculum Gendre, 1911
Heterakis gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923
Oxyspirura mansoni (Cobbold, 1879) Ramson, 1904
Subulura brumpti (Lopez-Neyra, 1922) Cram, 1926
Syngamus trachea (Montagu, 1881) Chapin, 1925
Tetrameres americanus Cram, 1927
Tetrameres fissispina Diesing, 1860
Tetrameres confusa Travassos, 1919

Numida meleagris L. (= *Numida meleagris dom.* L.) (Galinha-d'angola)

Ascaridia numidae (Leiper, 1908) Travassos, 1913

Capillaria collaris (Linstow, 1873) Skrjabin & Shikhobalova, 1954

Eucoleus perforans (Kotlán & Orosz, 1931) Lopez-Neyra, 1946

Heterakis gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923

Oxyspirura mansoni (Cobbond, 1879) Ramson, 1904

Subulura brumptii (Lopez-Neyra, 1922) Cram, 1926

Numida ptylorryncha L. (Galinha-d'angola)

Eucoleus perforans (Kotlán & Orosz, 1931) Lopez-Neyra, 1946

Odontophorus capueira capueira Spix (= *Odontophorus capueira* Spix) (Uru, capoeira)

Ascaridia sp. Travassos & Freitas, 1948

Capillaria collaris (Linstow, 1873) Skrjabin & Shikhobalova, 1954

Capillaria vazi Freitas, 1933

Heterakis sp. Travassos & Freitas, 1948

Heterakis fariae Travassos, 1948

Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912

Pavo cristatus L. (Pavão)

Capillaria collaris (Linstow, 1873) Skrjabin & Shikhobalova, 1954

Oxyspirura mansoni (Cobbond, 1879) Ramson, 1904

Capillaria columbae (Rud., 1819) Graybill, 1924

Heterakis gallinarum (Schrank, 1788) Freeborn, 1923

Opisthocomidae

Opisthocomus hoazin (Mueller) (Cigana)

Hoazinstrongylus amazonensis Pinto & Gomes, 1985

Heterakis ibanezi (Freitas, Vicente & Santos, 1969) Chabaud, 1978

Gruiformes

Psophiidae

Psophia viridis viridis Spix (= *Psophia viridis* Spix) (Jacami, jacamim)

Heterakis arquata (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914

Heterakis psophiae Travassos, 1913

Rallidae

Rallus cayennensis (Frango-dágua, saracura)

Schistorophus laciniatus (Molin, 1860) Railliet, 1916

Skrjabinobronema coronata (Molin, 1860) Gushanskaya, 1950

Aramides cajanea cajanea Muell. (Sanã, sericoia, saracura, tres-potes)

Ascaridia sp. Freitas, 1933

Capillaria sp. Freitas, 1933

Capillaria aramidesi Freitas, 1933

Echinocoleus confusus (Freitas & Almeida, 1935) Lopez-Neyra, 1947

Eucoleus contortus (Dujardin, 1845) Gagarin, 1951

Heterakis sp. Freitas, 1933

Oxyspirura sp. Travassos & Freitas, 1941

Pelecitus sp. Travassos & Freitas, 1941

Porrocaecum sp. Freitas, 1933

Tetramerces sp. (Freitas, 1933)

Tetramerces sp. Travassos & Freitas, 1941

Tetramerces tetrica Travassos, 1917

Fulica atra (Galinha-d'água)

Tetramerces confusa Travassos, 1919

Porzana albicollis albicollis (Vieill.)

(Saracura, sanã, sanã-de-samambaia)

Heterakis (Raillietakis) macabuensis Vicente & Santos, 1967

Cariamidae

Cariama cristata (L.) (= *Dicholophus marginatus*) (Seriema)

Ascaridia pterophora (Creplin, 1854) Railliet & Henry, 1914

Cramispirura altensis (Rodrigues, 1962) Rodrigues, 1964

Heterakis sp. Travassos, 1941

Oxyspirura brevipenis (Molin, 1860) Stossich, 1879

Subulura sp. Travassos, 1941

Subulura allodapa (Creplin, 1853) Railliet & Henry, 1913

Eurypygidae

Eurypygia helias helias (Pallas) (= *Eurypygia helias* Pallas) (Pavãozinho-do-Pará)

Ancyracanthopsis coronata (Molin, 1860) Chabaud & Petter, 1959

Charadriiformes

Jacanidae

Jacana spinosa jacana (L.) (= *Parra jacana* L.) (Jaçanã, piaçoca, cafézinho)

Tetramerces sp. Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Charadriidae

Belonopterus sp. (Quero-quero)

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Vanellus chilensis cayennensis (Gm.) = *Belonopterus chilensis cavennensis* (Téu-téu)

Ancyracanthopsis coronata (Molin, 1860) Chabaud & Petter, 1959

Scolopacidae

Tringa flavipes (Gm.) (= *Totanus flavipes*) (Maçarico, batuira)

Tetrameres sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Tringa melanoleuca

Sciadiocara umbellifera (Molin, 1860) Wong & Lankester, 1984

Gallinago gallinago paraguayaee (Vieill.) [= *Gallinago paraguayaee*; = *Capella paraguayaee* (Vieill.)] (Narceja, batuira, maçarico-de-água-doce, agachadeira, bico-rasteiro, monjolinho, rapazinho, rapazinho-corta-vento)

Brevithominix asperodorsus Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Tetrameres dubia Travassos, 1917

Tetrameres sp. Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Laridae

Larus dominicanus Licht. (Gaivota)

Cosmocephalus obvelatus (Creplin, 1825) Seurat, 1819

Tetrameres sp. Travassos, Freitas & Rodrigues, 1960

Columbiformes

Columbidae

Columba livia dom. (Gm.) (Pombo)

Ascaridia columbae (Gmelin, 1790) Travassos, 1913

Capillaria columbae (Rud., 1819) Graybill, 1924

Capillaria dujardini Travassos, 1914

Dispharynx spiralis (Molin, 1858) Skrjabin, 1916

Ornithostomylus quadriradiatus (Stevenson, 1904) Travassos, 1914

Tetrameres confusa Travassos, 1919

Tetrameres fissispina Diesing, 1860

Columba cayenensis sylvestris Vieill. (= *Columba rufina sylvestris* Vieill.) (Pomba-verdadeira, pomba-legítima, pomba-galega, pucaú)

Ornithostomylus sp. Travassos & Freitas, 1943

Columbina picui picui (Temm.) (= *Columbina picui* Temm.) (Rolinha)

Ornithostomylus iheringi Travassos, 1941

Columbina picui strepitans Spix (Rolinha)

Ascaridia sp. Travassos, 1941

Ornithostrongylus sp. Travassos, 1941

Columbina talpacoti talpacoti (Temm.) [= *Columbigallina talpacoti talpacoti* (Temm. & Knip.; = *Chamaepelia talpacoti* (Temm.))] (Rola, rolinha-roxa, rola-grande, rola-calido-de-feijão, rola-sangue-de-boi, rola-cabocla)

Ascaridia magalhaesi Travassos, 1913

Ornithostrongylus magalhaesi Travassos, 1941

Claravis pretiosa (Ferrari-Perez) (Rola-azul, picui-peba, parari)

Ornithostrongylus sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1941

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1942

Ornithostrongylus minutus Travassos, 1941

Leptotila verreauxi decipiens (Salvatori) (= *Leptotila verreauxi ochroptera* (Pelz.); = *Leptotila ochroptera*) (Juriti, juruti)

Ascaridia sp. Travassos, 1941

Ascaridia sp. Travassos & Freitas, 1941

Ornithonema mensoris Travassos, 1935

Ornithostrongylus sp. Travassos, 1941

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1941

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1943

Ornithostrongylus almeidai Travassos, 1937

Ornithostrongylus fariae Travassos, 1914

Ornithostrongylus salobrensis Travassos, 1941

Leptotila rubius (Juriti)

Tetrameres hazenbecki Travassos & Vogelsang, 1929

Leptotila rufaxilla reichembachii Pelz. (= *Leptotila reichembachii* Pelz.) (Juriti)

Ascaridia sp. Travassos & Freitas, 1942

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1942

Ornithonema mensoris Travassos, 1935

Leptotila rufaxilla rufaxilla (Richard & Bernard) (= *Leptotila rufaxilla* Richard & Bernard) (Juriti, juriti-verdadeira, juriti-da-floresta)

Ascaridia columbae (Gmelin, 1790) Travassos, 1913

Ornithostrongylus almeidai Travassos, 1937

Ornithostrongylus fariae Travassos, 1914

Geotrygon montana montana (L.) (= *Columba montana* L.) (Juriti-vermelha, pomba-cabocla, rola-de-mato-grosso)

Ascaridia magalhaesi Travassos, 1913

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1942

Scardafella squamata squamata (Lesson) (= *Scardafella squamata* Lesson) (Fogo-apagou, rola-cascavel)

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1941

Ornithostrongylus iheringi Travassos, 1941

Streptopelia risoria (L.) (= *Columba risoria* L.)

Ascaridia columbae (Gmelin, 1790) Travassos, 1913

Zenaida auriculata virgata Bert. (Pomba-de-bando, avoante)

Ornithostrongylus sp. Travassos & Freitas, 1942

Psittaciformes

Psittacidae

Amazona aestiva aestiva (L.) (= *Psittacus aestivus* L.) (Papagaio-verdadeiro, ajurú-etê)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Pelecitus calamiformis (Schneider, 1866) Skrjabin, 1916

Pelecitus circularis (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Pelecitus helicinus (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Pelecitus tercostatus (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Thelazia sp. Pinto, Vicente & Noronha, 1993

Amazona amazonica amazonica (L.) (Ajuru-curau, ajuru-curuca, curica, papagaio-do-mangue)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Ascaridia ornata Kreis, 1955

Amazona farinosa farinosa (Bodd.) (Moleiro, juru, ageru)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Amazona festiva (L.) (Papa-cacau, tavua)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Amazona leucocephala

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Amazona ochrocephala ochrocephala (Gm.)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Amazona vinacea (Kuhl.) (Papagaio-do-peito-roxo)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Amazona vittata

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Anodorhynchus hyacinthinus (Lath.) (Arara-azul, arauana)

Pelecitus circularis (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Pelecitus helicinus (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910
Thelazia anolabiata (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Ara arauana (L.) (Arara-canindé)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914
Aprocota pyrrhurae Freitas & Mendonça, 1952
Aprocota sp. Travassos & Freitas, 1941

Ara chloroptera Gray (Arara-vermelha, arara-piranga, arara-verde)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Ara macao L. (Arara-piranga, arara-canga)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914
Elaphocephalus octocoronatus Molin, 1860
Pelecitus circularis (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910
Pelecitus andersoni Bartlett & Greiner, 1986

Aratinga acuticauda haemorrhous Spix (= *Conurus haemorrhous* Spix; = *Aratinga haemorrhous* Spix)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914
Pelecitus circularis (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Aratinga cactorum caixana Spix (Periquito-gangarra, giguilim)

Capillaria plagiaticia Freitas & Mendonça, 1959

Aratinga leucophtalmus leucophtalmus (Muell.) (= *Aratinga leucophtalmus* Muell.) (Arauá-í, araguai)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914
Ascaridia sergiomeirai Pereira, 1933

Aratinga pertinax (Swainson)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Aratinga solstitialis auricapilla (Kuhl.) (Jandaia)

Aprocota pyrrhurae Freitas & Mendonça, 1952

Aratinga solstitialis solstitialis (L.) (= *Aratinga solstitialis* L.) (Jandaia)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Brotogeris sanctithomae sanctithomae (L.) [= *Brotogeris tui* (Gm.)] (Periquito-de-testa-amarela, periquito-estrela, estrelinha, tuim)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914
Ascaridia sergiomeirai Pereira, 1933

Conurus aeruginosus

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

Conurus leucophtalmus (Muell.)

Ascaridia hermaphrodita (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

*Conurus parvus**Pelecitus helicinus* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910*Conurus pavua**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Conurus solstitialis**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Myopsitta monachus cotorra* (Vieill.) (Catorrita, Periquito-do-Pantanal)*Cheilospirura* sp. Travassos & Freitas, 1941*Pyrrhura cruentata* (Wied.) (Tiriba, tiriva, fura-mato)*Aprocta pyrrhurae* Freitas & Mendonça, 1952*Pyrrhura leucotis leucotis* (Kuhl) (= *Pyrrhura leucotis* Kuhl) (Tiriba, fura-mato)*Aprocta pyrrhurae* Freitas & Mendonça, 1952*Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pyrrhura frontalis frontalis* (Vieill.) [= *Pyrrhura vittata* (Shaw)] (Tiriba)*Aproctiana meirai* Travassos, 1930*Pelecitus* sp. Pinto, Vicente & Noronha, 1993*Pyrrhura molinae* (Mass. & Souancé)*Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Psittacara leucophthalmus leucophthalmus* (Muell.) (Maracanã, araguai, arua-i)*Ascaridia* sp. Travassos & Freitas, 1941*Psittacula passerina* = *Forpus crassirostris vividus* (Ridgway) (Periquito)*Ascaridia sergiomeirai* Pereira, 1933*Psittacus agilis* (= *Amazona agilis*)*Pelecitus circularis* (Molin, 1860)*Psittacus dominicensis* L.*Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Psittacus makaonanna**Filaria simplicissima* Molin, 1858*Psittacus phoeicurus* Nett.*Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Psittacus sulphureus* L.*Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionites l. leucogaster* Kuhl. (Marianinha, Periquito-de-anta)*Pelecitus andersoni* Bartlett & Greiner, 1986*Pionus aracanga**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914

*Pionus ararauna**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus dominicensis**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus festivus**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus fuscus* (Muell.)*Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus leucotis**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus maximilliani maximilliani* (Kuhl.) (= *Pionus maximilliani* Kuhl.) (Maitaca, suia)*Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus maximilliani syi* (Souancé) (Maitaca)*Ascaridia sergiomeirai* Pereira, 1933*Ascaridia* sp. Travassos, 1941*Ascaridia* sp. Travassos & Freitas, 1941*Pelecitus helicinus* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910*Pelecitus* sp. Travassos & Freitas, 1941*Pionus menstruus menstruus* (L.) (= *Pionus menstruus* L.) (Maitaca, baitaca)*Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Filaria hemicycla* Molin, 1858*Pionus pertinax**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus phoenicurus**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus pulverulentus**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus purpureus**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Pionus sulphureus**Ascaridia hermaphrodita* (Froelich, 1789) Railliet & Henry, 1914*Tirica chiriri* (Vieill.) (Periquito)*Pelecitus* sp. Travassos & Freitas, 1941

Cuculiformes

Cuculidae

Coccycus melacoryphus Vieill. (Papa-lagarta, pássaro-xereu, cucú)

Habronema sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Subulura sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Subulura forcipata (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1913

Coccycus minor minor (Gm.) (= *Coccycus minor* Gm.; = *Cuculus minor* Gm.)

Subulura forcipata (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1913

Crotophaga ani L. (Anu-preto, anu)

Cyrnea sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Oxyspirura anacanthura (Molin, 1860) Stossich, 1897

Oxyspirura cruzi Rodrigues, 1962

Subulura sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Subulura sp. Travassos, 1941

Subulura reclinata (Rud., 1819) Barreto, 1918

Subulura rudolphii Santos, 1970

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1964

Crotophaga major Gm. (Anu, anu-coroca, anu-dourado, anu-guaçú, anu-peixe, anu-de-enchente, coroia)

Acuaria sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Cyrnea semilunaris Molin, 1860

Dispharynx sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Habronema sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Oxyspirura anacanthura (Molin, 1860) Stossich, 1897

Oxyspirura brasiliensis Rodrigues, 1962

Viguiera sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Subulura sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Subulura reclinata (Rud., 1819) Barreto, 1919

Cuculus conocephala

Cathematella conocephala (Molin, 1860) Yamaguti, 1961

Cuculus tiguacu

Physaloptera saginata (Rud., 1819)

Guira guira (Gm.) (Anu-branco, anu-do-campo, pelincho, alma-de-gato, quiriquiri, quiriru)

Aprocta brevipenis Rodrigues & Rodrigues, 1980

Cyrnea semilunaris Molin, 1860

Habronema sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Oxyspirura anacanthura (Molin, 1819) Stossich, 1897

Oxyspirura cruzi Rodrigues, 1962

- Skrjabinura spiralis* Gnedina, 1933
Subulura sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Subulura sp. Travassos, 1941
Subulura forcipata (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1913
Torquatella crotophaga Williams, 1929

Piaya cayana (L.) [= *Piaya cajanea* (L.)] (Alma-de-gato)

- Subulura carlosi* Barreto, 1919
Subulura forcipata (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1913

Piaya cayana cabanisi Allen (Chincoā)

- Cyrnea* sp. Travassos & Freitas, 1941
Histiocephalus sp. Travassos & Freitas, 1941
Subulura sp. Travassos & Freitas, 1941
Subulura sp. Travassos, 1941

Piaya cayana macroura Gamb. (Alma-de-gato, alma-de-caboclo, meia-pataca, rabo-de-palha, crocoió)

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Tapera naevia naevia (L.) [= *Diplopterus naevius* (L.)] (Matinta-pereira, piriguá, peito-ferido, peixe-frito, mati-taperé, matinta)

Subulura forcipata (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1913

Strigiformes

Tytonidae

Tyto alba tuidara (Fray) (Coruja-de-igreja, coruja-católica, tuindé, suindara, rasga-mortalha)

Hamatospiculum pauloi (Rodrigues & Franco, 1964) Anderson & Bain, 1976

Strigidae

Asio flammeus suinda (Vieill.) (= *Strix flammea* Pont.) (Mocho)

Streptocara penihamata (Molin, 1860) Railliet, Henry & Sisoff, 1912

Glaucidium brasiliandum brasiliandum (Gm.) (= *Strix atricapilla*; = *Scops brasilianus*; = *Psorhina atricapilla* (Temm.); = *Coccycus melacoryphus* Vieill.; = *Cuculus melacoryphus* Vieill.; = *Cuculus* (*Coccycus*) *seniculus*) (Caburé, caburé-do-sol)

Physaloptera saginata Rud., 1819

Streptocara penihamata (Molin, 1860) Railliet, Henry & Sisoff, 1912

Subulura acutissima Molin, 1860

Otus choliba choliba (Vieill.)

Oxyspirura brevisubulata (Molin, 1860) Stossich, 1897

Otus choliba decussatus (Licht.)

Thelazia cholodkowskii Skrjabin, 1922

Speotyto cunicularia grallaria (Temm.) (Coruja-buraqueira)

Subulura alfenensis Pinto, 1968

Strix albomarginata

Streptocara penihamata (Molin, 1860) Railliet, Henry & Sisoff, 1912

Strix grisata

Streptocara penihamata (Molin, 1860) Railliet, Henry & Sisoff, 1912

Strix torquata

Physaloptera saginata Rud., 1819

Tetrameres paradoxus Diesing, 1835

Caprimulgiformes

Caprimulgidae

Caprimulgus sp. (Bacurau)

Subulura suctoria (Molin, 1858) Railliet & Henry, 1912

Caprimulgus campestris (Bacurau)

Ascaridia amblymorpha (Drasche, 1882) Railliet & Henry, 1914

Subulura suctoria (Molin, 1858) Railliet & Henry, 1914

Caprimulgus candicans (Pelz.) = *Stenopsis candicans* Pelz. (Bacurau)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Caprimulgus guianensis (Bacurau-de-cauda-branca)

Physaloptera saginata Rud., 1819

Caprimulgus leucopygeus (Bacurau)

Physaloptera saginata Rud., 1819

Caprimulgus nigrescens nigrescens Cab. (= *Caprimulgus nigrescens* Cab.) (Bacurau-negro)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Caprimulgus nacandua Lath. (Bacurau)

Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912

Caprimulgus rufus rufus (Bodd.) (= *Caprimulgus rufus* Bodd.) (João-corta-pau, bacurau)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Caprimulgus urutau Lath. (Bacurau)

Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912

Caprimulgus vociferus (Vieill.) (Bacurau)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Eleothreptus anomalus (Gould.) (Curiango-asá-de-foice)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Hydropsalis climacocerca climacocerca (Tsch.) (= *Hydropsalis climacocerca* Tsch.)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Hydropsalis torquata (Gm.) [= *Bucco capensis* L.; = *Bucco collaris* (Lath.)] (Curiango, tesoura, bacurau)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Eurocalis semitorquatus (Gm.) (Tuju)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Nyctidromus albicollis Gm. (Curiango)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Podager nacunda nacunda (Vieillot) (Tabaco-bom, acuraua, tiom-tiom)

Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912

Setopagis parvula parvula Gould

Oxyspirura petrowi Skrjabin, 1929

Nyctibiidae

Nyctibius aetherius aetherius (Wied) (= *Nyctibius aetherius* Wied) (Urutau-castanho)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Nyctibius jamaicensis (Gm.)

Subulura suctoria (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912

Apodiformes

Trochilidae

Augastes superbus (Vieill.) (Beija-flor, colibri)

Procyrnea ruschii (Freitas, 1967) Chabaud, 1958

Chlorostibon aureoventris pulcherani (Boucier & Mulsanti) (Beija-flor, colibri)

Procyrnea ruschii (Freitas, 1967) Chabaud, 1958

Colibri serrirostris (Vieill.) (Beija-flor, colibri)

Procyrnea ruschii (Freitas, 1967) Chabaud, 1958

Trochilus ochropygus (*Beija-flor, colibri*)

Viguiera vulvoinfata (Molin, 1860) Chabaud, 1975

Trogoniformes

Trogonidae

Trogon sp. (Surucuá)

Aprocta sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Subulura bentocruzi Barreto, 1919

Tetrameres sp. (Travassos, Lent & Freitas, 1939) Yamaguti, 1961

Trogon collaris

Cyrnea semilunaris Molin, 1860

Trogon melanurus (Surucuá-de-cauda-preta)

Cyrnea semilunaris Molin, 1860

Trogon melanurus melanurus Swainson (Surucuá-tatá, surucuá-de-barriga-vermelha)

Thelazia dacelonis (Breinl, 1913) Travassos, 1918

Trogon variegatus Spix (Surucuá)

Subulura bentocruzi Barreto, 1919

Trogon viridis L. (Surucuá)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Trogonurus curucui curucui L. (= *Trogon collaris*) (Surucuá-de-coroa-azul)

Cyrnea semilunaris Molin, 1860

Trogonurus variegatus behni (Gould) (Surucuá)

Cyrnea sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Subulura sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Subulura sp. Travassos, 1941

Thelazia sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Trogonurus surrucura (Vieill.) (Surucuá)

Subulura sp. Travassos & Freitas, 1941

Coraciformes

Momotidae

Momotus momota momota (L.) (= *Momotus momota* L.) (Hudu, jiruva)

Oxyspirura cephaloptera (Molin, 1860) Stossich, 1897

Momotus momota pilcomajensis Reich.

Oxyspirura sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Alcedinidae

Chloroceryle amazona amazona (Lath.) (= *Ceryle amazona* Lath.) (Ariramba, martim-pescador)

Monopetalonema alcedinis (Rud., 1819) Freitas & Lent, 1936

Chloroceryle americana americana (Gm.) (= *Alcedo americana* Gm.) (Martim-pescador)

Ancyracanthopsis coronata (Molin, 1860) Chabaud & Petter, 1959

Ceryle sp. (Martim-pescador)

Monopetalonema alcedinis (Rud., 1819) Freitas & Lent, 1936

Ceryle aenea (Pallas) (Martim-pescador)

Monopetalonema alcedinis (Rud., 1819) Freitas & Lent, 1936

Ceryle alcyon (L.) (Martim-pescador)

Monopetalonema alcedinis (Rud., 1819) Freitas & Lent, 1936

Megaceryle torquata (L.) (Martim-pescador-matracá)

Monopetalonema alcedinis (Rud., 1819) Freitas & Lent, 1936

Piciformes

Bucconidae

Bucco melanoleucus L. (Macuru)

Subulura strongylina (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912

Bucco tamatia tamatia Gm. (= *Bucco tamatia* Gm.) (Macuru-de-garganta-castanha)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Bucco rufiventris Natt.

Subulura travassosi Barreto, 1919

Chelidoptera tenebrosa tenebrosa (Pallas) (Urubuzinho, andorinha, miolinho)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Malacoptila torquata (Ham. & Kust.) (João-barbudo)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Monasa atra (Bodd.) [= *Monasa nigra* (Muller)] (Bico-de-brasa)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Monasa leucops Temm.

Subulura strongylina (Rud. 1819) Railliet & Henry, 1912

Monasa morphoeus morphoeus (Hahn & Kust.) (Tanguru-pará, sauni, bico-de-brasa, bico-de-cravo)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Monasa nigrifrons nigrifrons (Spix) (= *Monasa nigrifrons* Spix; = *Bucco nigrifrons* Spix) (Bico-de-brasa)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Monasa tranquila

Dicheilonema fusiformis (Molin, 1858)

Notharcus macrorhynchus macrohynchus (Gm.) (= *Bucco macrorhynchus* Gm.)

(Macuru)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Notharcus macrorhynchus swainsoni (G.R. Gray) (= *Bucco swainsoni* G.R. Gray) (Capitão-do-mato)

Tetrameres cruzi Travassos, 1914

Notharcus tectus tectus (Bodd.) (= *Bucco tectus* Bodd.)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Nystalus chacuru chacuru (Vieill.) (= *Bucco chacuru* Vieill.) (João-bobo, dormião, jacuru, Paulo-Pires)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Nystalus macullatus pallidigula Cher. & Reich.

Subulura sp. Travassos, 1941

Nystalus striolatus striolatus (Pelz.) (= *Bucco striolatus* Pelz.) (Dormião-listrado)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Nonnula rubecula rubecula (Spix) (*Nonnula rubecula* Spix) (João-barbudinho-pardo)

Subulura travassosi Barreto, 1919

Ramphastidae

Pteroglossus aracari aracari (L.) (Araçari)

Capillaria venusta Freitas & Mendonça, 1958

Thelazia anolabiata (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Pteroglossus aracari wiedii Sturm (Araçari)

Capillaria venusta Freitas & Mendonça, 1958

Ramphastos sp. (Tucano)

Thelazia anolabiata (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910

Ramphastos culminatus culminatus (= *Ramphastos culminatus* Gould) (Tucano)

Ceratospira thriponaxis Wehr, 1930

Oxyspirura anacanthura (Molin, 1860) Stossich, 1897

Ramphastos dicolorus L. (Tucano-de-bico-verde)

Dessetfilaria brasiliensis (Yeh, 1932) Bartlett & Bain, 1987

Ramphastos monilis (Tucano)

Habronema unilateralis (Molin, 1860) Seurat, 1914

Ramphastos toco toco Mueller (= *Ramphastos toco* Mueller) (Tucanucú, tucano-boi)

Capillaria columbae (Rud., 1819) Graybill, 1924

Capillaria venusta Freitas & Mendonça, 1958

Thelazia sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Ramphastos toco cuvieri Wagler (= *Ramphastos tucanus cuvieri* Wagler) (Tucano)

Oxyspirura sygmoidea (Molin, 1860) Stossich, 1897

Thelazia digitata Travassos, 1918

Ramphastos vitellinus ariel Vigors (Tucano-de-bico-preto)

Capillaria venusta Freitas & Mendonça, 1958

Dispharynx crassissima (Molin, 1860) Cram, 1927

Habronema unilateralis (Molin, 1860) Seurat, 1914

Ramphastos vitellinus vitellinus (Licht.) (= *Ramphastos vitellinus* Licht.) (Tucano-de-peito-amarelo)

Dispharynx crassissima (Molin, 1860) Cram, 1927

Selenidera maculirostris (Licht.) (Araçari-poca-de-bico-vermelho)

Eulimidana micropenis (Travassos, 1926) Bartlett, Wong & Anderson, 1985

Splendidofilaria gedoelsti Travassos, 1926

Picidae

Celeus flavescens lugubris (Malherbe) (= *Celeus lububris* Malherbe) (Pica-pau-velho)

Acuaria sp. Travassos & Freitas, 1941

Cyrnea sp. Travassos & Freitas, 1941

Diplotriaena sp. Travassos & Freitas, 1941

Celeus flavescens flavescens (Gm.) (Pica-pau-loiro)

Hamatospiculum insigne (Schneider, 1866) Skrjabin, 1916

Colaptes campestris (Vieill.) (Pica-pau-do-campo, chā-chā)

Paronchocerca ibanezi (Freitas, Vicente & Pinto, 1970) Anderson & Bain, 1976

Melanerpes flavifrons flavifrons (Vieill.) [= *Melanerpes flavifrons* (Vieill.)] (Benedicto)

Tetrameres cruzi Travassos, 1914

Piculus sp. (Pica-pau)

Hamatospiculum insigne (Schneider, 1866) Skrjabin, 1916

Scapaneus melanoleucus melanoleucus (Gm.) (= *Campephilus melanoleuchum melanoleuchum*) (Pica-pau-real)

Habronema sp. Travassos & Freitas, 1941

Pelecitus sp. Travassos & Freitas, 1941

Tripsurus flavifrons Vieill.

Diplotriaena sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Passeriformes

Furnariidae

Furnarius rufus badius (Licht.) (João-de-barro)

Diplotriaena sylvinae Pinto & Noronha, 1970

Furnarius rufus commersoni Pelz. (João-de-barro)

Cheilospirura sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Diplotriaena sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Diplotriaena sp. Travassos, Pinto & Noronha, 1983

Diplotriaena sylvinae Pinto & Noronha, 1970

Furnarius rufus rufus (Gm.) (= *Furnarius rufus* Gm.) (João-de-barro, forneiro, barreiro)

Diplotriaena sylvinae Pinto & Noronha, 1970

Passer domesticus domesticus (L.) (Pardal)

Diplotriaena ozouxi Henry & Ozoux, 1909

Synallaxis gujanensis albilora Pelz. (Bentereré-de-barriga-parda)

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1941

Dendrocolaptidae

Dendrocolaptes angustirostris bivittatus (Licht.) = *Lepidocolaptes angustirostris bivittatus* (Licht.) (Arapaçú)

Diplotriaena sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Piculus sp.*Hamatospiculum insigne* (Schneider, 1866) Skrjabin, 1916*Xyphocolaptes albicollis albicollis* (Vieill.) (Arapaçú, corre-pau, agarradeira)*Diplotriaena zederi* Pinto, Vicente & Noronha, 1981*Xyphocolaptes major castaneus* Ridgway (Arapaçú)*Diplotriaena bargusinica* Skrjabin, 1917

Formicariidae

*Microdactylus cristatus**Ascaridia pterophora* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1914*Subulura suctoria* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1912*Taraba major major* (Vieill.) (= *Taraba major* Vieill.) (Chocão-de-barriga-branca)*Diplotriaena* sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983*Tetrameres* sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939*Tetrameres* sp. Travassos & Freitas, 1941*Tetrameres* sp. Travassos, 1943*Thamnophilus funebris* (Choca)*Physaloptera saginata* Rud., 1819

Cotingidae

Attila rufus (Vieill.) (= *Attila cinereus*) (Tinguaçú)*Capillaria dubia* Travassos, 1917*Cephalopterus ornatus ornatus* Geoff. (= *Cephaloptera ornatus* Geoff.) (Cuirambé, guiramombocú, toropiche, anambé-preto, pavão-do-mato, pavão-preto)*Thelazia tonkinensis* Hsü, 1935

Tyrannidae

Megarhynchus pitangus (L.) (Bem-te-vi-do-bico-chato, nei-nei, pitanguá)*Ornithofilaria pitangi* Vicente, Pinto & Noronha, 1980*Tetrameres* sp. Travassos & Freitas, 1943*Myiarchus tyrannulus bahiae* Berlepsch & Leverkuhn (Maria-cavaleira-de-asas-castanhas)*Diplotriaena* sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983*Pitangus sulphuratus* (L.) (= *Pitangus sulphureus*; *Sarcoctanus sulphureus*) (Bem-te-vi, pituã, triste-vida)*Deliria gomesae* Vicente, Pinto & Noronha, 1980*Diplotriaena delirae* Pinto & Noronha, 1970

Pitangus sulphuratus maximilliani Cab. & Heine (Bem-te-vi)

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1941

Sirystes sibilator sibilator (Vieill.)

Subulura sp. Travassos & Freitas, 1941

Tyrannus melancholicus Vieill. (Siriri)

Diplotriaena sylvinae Pinto & Noronha, 1970

Tityra cayana cayana (L.) (= *Tityra cayana* Sclater) (Anambé-branco)

Hempelia cameroni (Strachan, 1957) Rodrigues, 1980

Hirundinidae

Progne chalybea dom. (Vieill.) (Andorinha-grande)

Diplotriaena microscopiculum Pinto & Noronha, 1971

Diplotriaena ursulae Pinto & Noronha, 1971

Diplotriaena sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Diplotriaena sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Pigochelidon cyanoleuca cyanoleuca (Vieill.)

Diplotriaena sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Corvidae

Cyanocorax cyanurus (L.) [= *Corvus cyanurus* (L.)] (Gralha)

Acuaria mamillaris (Molin, 1860) Railliet, Henry & Sisoff, 1912

Subulura papillosa Molin, 1860

Cyanocorax cyanomelas (Vieill.) (Gralha)

Diplotriaena americana Walton, 1927

Diplotriaena sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Oxyspirura sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Cyanocorax crysops (Vieill.) (Gralha)

Diplotriaena americana Walton, 1927

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Phacellodomus rufifrons sincipitalis Cabanis

Diplotriaena sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Platycichla flavigipes (Vieill.) (Sabiá-una)

Tetrameres pusilla (Travassos, 1915)

Turdus amaurochalinus Cab. (Sabiá, sabiá-branco, sabiá-pardo)

Diplotriaena henryi Blanc, 1919

Diplotriaena sylvinae Pinto & Noronha, 1970

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1941

Turdus rufiventris rufiventris (Vieill.) (= *Turdus rufiventris* Vieill.) (Sabiá-de-barriga-vermelha, sabiá-piranga, sabiá-coca, sabiá-laranjeira, sabiá-laranja)

Tetrameres pusilla (Travassos, 1915)

Tetrameres sp. Travassos, 1941

Uroleuca cristatella (Temm.) (= *Uroleuca cyanoleuca* Sharpe) (Pega, gralha-do-campo, gralha-do-peito-branco)

Cheilospirura sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Diplotriaena sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Oxyspirura sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Tetrameres sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Troglodytidae

Troglodytes musculus musculus Naumann (Rouxinol, garriça, curuira, cambaxirra, curuira)

Chordatortilis crassicauda Mendonça & Rodrigues, 1965

Coerebidae

Cyanerpes cyaneus cyaneus (L.) (= *Cyanerpes cyaneus* L.) (Sou, sapitica)

Viguiera osmanhilli (Yeh, 1954) Chabaud, 1957

Mimidae

Mimus saturninus frater Hellm. (Sabiá-pipoca, sabiá-do-campo, calandra)

Pelecitus sp. Travassos & Freitas, 1941

Thraupidae

Nemosia pileata paraguayensis Chubb. (Fruteiro)

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1943

Tachyphonus cristatus brunneus (Spix) (Tié-galo)

Tetrameres minima Travassos, 1914

Tachyphonus rufus Bodd. (Pipira-preta)

Oxyspirura sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Thraupis sayaca (L.) (Sanhaço)

Aprocta sp. Travassos & Freitas, 1941

Diplotriaena sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Thraupis sayaca sayaca (L.) (Sanhaço, sanhaçú, sanhaço-de-mamoeiro)

Aproctela sioddardi Cram, 1931

Diplotriaena sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1941

Thraupis virens cana (Swainson) (Sanhaço)

Oxyspirura cruzi Rodrigues, 1962

Icteridae

Archiplanus solitarius (Vieill.) (= *Amblicerchus solitarius*; = *Cassicus solitarius*)
(Irá-un-de-bico-branco, bom-é)

Diplotriaena sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Oxyspirura sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Oxyspirura sp. Travassos & Freitas, 1941

Pelecitus sp. Travassos & Freitas, 1941

Cacicus cela (L.) (Xexeú, japim)

Diplotriaena bargusinica Skrjabin, 1917

Cacicus haemorrhouss (L.) (Japi-im-do-mato, japi-im-da-mata-encarnado, japi-im-da-costa-vermelha, guaxe)

Diplotriaena sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Diplotriaena sp. Vicente, Pinto & Noronha, 1983

Diplotriaena bargusinica Skrjabin, 1917

Molinospirura cassici (Rodrigues, 1963) Rodrigues, 1964

Oxyspirura sp. Travassos, Lent & Freitas, 1939

Icterus sp.

Diplotriaena bargusinica Skrjabin, 1917

Icterus cristatus

Physaloptera saginata Rud., 1819

Icterus croconotus Wagler (Rouxinol, corrupião, sofrê)

Diplotriaena bargusinica Skrjabin, 1917

Oxyspirura matogrossensis Molin, 1860

Oxyspirura cephaloptera Rodrigues, 1963

Gnorimopsar chopi chopi Vieill. (Pássaro-preto, graúna)

Diplotriaena bargusinica Skrjabin, 1917

Oxyspirura sp. Travassos, 1941

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Molothrus bonairiensis bonairiensis (Gm.) (Chopim)

Diplotriaena bargusinica Skrjabin, 1917

Ostinops decumanus Pall.

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Oxyspirura sp. Travassos, 1941

Ostinops decumanus maculosus Chapman

Diplotriaena bargusinica Skrjabin, 1917

Oxyspirura matogrossensis Rodrigues, 1963

Xanthornus sp. (Corrupião)

Aproctella carinii (Pereira & Vaz, 1933) Anderson, 1957

Fringillidae

Coryothraustes canadensis L. (= *Thamnophilus canadensis*)

Diplotriaena attenuata - verrucosa (Molin, 1858) Henry & Ozoux, 1909

Coryphospingus cucullatus cucullatus (Muell.) [= *Coryphospingus cucullatus* (Vieill.)] (Vinte-e-um, pintado, galo-do-mato)

Ascaridia sp. Travassos, 1941

Paroaria capitata (Lafr. & D'Orb.) (Cardeal, galo-da-campina)

Tetrameres sp. Travassos & Freitas, 1941

Paroaria dominicana (L.) (Galo-da-campina)

Diplotriaena ozouxi Henry & Ozoux, 1909

Sporophile caerulescens caerulescens (Vieill., 1817) (Coleirinho)

Acuaria majori Lent, Freitas & Proença, 1945

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

1. ALMEIDA, J.L. 1933. Da freqüência de alguns nematódeos parasitas de *Gallus domesticus* L. no Rio de Janeiro. **Arq. Esc. Sup. Agric. Vet. Rio de Janeiro** 10 (2): 171.
- 2. 1934. Nematódeos e trematódeos de *Gallus domesticus* L., no Brasil. **O Campo**, Rio de Janeiro, 5 (6): 29.
3. ANDERSON, R.C. & O. BAIN. 1976. Keys to the genera of order Spirurida. *Diplotriaenoidea*, *Aproctoidea* and *Filarioidea*, p. 59-116. In: R.C. ANDERSON; A.G. CHABAUD & S. WILLMOTT (Eds). **CIH Keys to the nematode parasites of vertebrates 3. Part 3**. Commonwealth Agricultural Bureau, Farnham Royal Bucks, 57p.
4. ARAUJO, P. 1970. Considerações sobre o gênero *Contracaecum* Railliet & Henry, 1912 (Nematoda, Ascaridoidea). **Rev. Farm. Biq. Univ. S. Paulo** 8 (1): 103-113.
5. ARAUJO, P. & M.C.R.V. BRESSA. 1977. Considerations sur la deuxième mue des larves d'*Ascaridia galli*. **Ann. Parasitol. Hum. Comp.**, Paris, 52 (5): 531-537.
6. BARTLETT, C.M. & O. BAIN. 1987. New avian filaroids (Nematoda: Splendidofilariinae): *Dessetfilaria guianensis* gen.n., sp.n., *Andersonfilaria africanus* gen.n., sp.n., and *Splendidofilaria chandenieri* sp.n. **Proc. Helminthol. Soc. Wash.** 54 (1): 1-14.
7. BARTLETT, C.M. & E.C. GREINER. 1986. A revision of *Pelecitus* Railliet & Henry, 1910 (Filarioidea, Dirofilariinae) and evidence for the "capture" by mammals of filaroids from birds. **Bull. Mus. natn. Hist. nat. Paris** 8 (1): 47-99.
8. BARTLETT, C.M.; P.L. WONG & R.C. ANDERSON. 1985. *Eulimidana lari* (Yamaguti, 1935) n.comb. (Nematoda: Filarioidea) from *Phalaropus* spp.; (Charadriiformes) in Canada and a review of the genus *Eulimidana* Founikoff, 1934. **Canad. J. Zool.** 63 (3): 666-672.
9. BARRETO, A.L. 1919. Revisão da subfamília Subulurinae Travassos, 1914. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 11: 1-70.
10. CARNEIRO, J.R.; D.M.B. CAMPOS; E.S. LUSTOSA & E. PEREIRA. 1979. Ocorrência de helmintos gastrintestinais em *Gallus domesticus* no município de Goiânia. **Arq. Esc. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais**, Belo Horizonte, 31: 37-38.
11. CARNEIRO, J.R.; E.E. LUSTOSA; E. PEREIRA; M.E.S.D. CARVALHO & J. NAPOLI. 1975. Incidência de ecto e endo parasitos de pombos (*Columba livia domestica*) em Goiânia. **Rev. Pat. Trop.**, Goiânia, 4: 39-41.
12. CARNEIRO, J.R.; E. PEREIRA; W. MARTINS JR. & M.G. FREITAS. 1980. Contribuição para o estudo do diagnóstico de leucemia bovina. Lista de helmintos parasitos de animais domésticos do Estado de Goiás. **Rev. Pat. Trop. Goiânia** 9 (1-2): 61-71.
13. CARVALHO, J.C.M. 1940. Contribuição para o conhecimento da fauna

- helminiológica de Minas Gerais. *Ceres* 5 (1): 411-423.
14. CHABAUD, A.G. 1975. Keys to the genera of the order Spirurida. Part. I. Camallanoidea, Dracunculoidea, Gnathostomatoidea, Physalopteroidea, Rictularoidea and Thelazioidea. In: R.C. ANDERSON; A.G CHABAUD & S. WILLMOTT (Eds). **CIH Keys to the nematode parasites of vertebrates 3. Part I.** Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal Bucks, 27p.
 - 15. 1978. Keys to the genera of the superfamily Cosmocercoidae, Seuratoidea, Heterakoidea and Subuluroidea. In: R.C. ANDERSON; A.G. CHABAUD & S. WILLMOTT (Eds). **CIH Keys to the Nematode Parasites of Vertebrates 6.** Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal, Bucks, 71p.
 16. COSTA, A.J.; R.Z. MACHADO & N. KASAI. 1979. Lista de helmintos parasitos de animais domésticos da sub-região de Jaboticabal, Estado de São Paulo, Brasil. *Científica* 7 (2): 281-286.
 17. COSTA, H.M.A. 1964. *Gongylonema freitasi* n.sp. (Nematoda, Spiruroidea) parasita de *Gallus domesticus*. *Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais*, Belo Horizonte, 16: 235-241.
 18. COSTA, H.M.A. & M.G. FREITAS. 1959. Novos achados helminiológicos em animais domésticos de Minas Gerais. *Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais*, Belo Horizonte, 12: 293-297.
 - 19. 1962. Alguns parasitos de animais domésticos dos Estados do Maranhão e Piauí. *Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais*, Belo Horizonte, 14: 35-46.
 20. COSTA, H.M.A.; A.C.R. LEITE; M.P. GUIMARÃES & W.S. LIMA. 1986. Distribuição de helmintos parasitos de animais domésticos no Brasil. *Arq. Bras. Med. Vet. Zoot.* 38 (4): 465-579.
 21. COSTA, J.O.; M.P. GUIMARÃES; L. GRISI & G.C. BARROS. 1975. Helmintos parasitos de *Gallus gallus domesticus* (L.) no litoral sul do Espírito Santo. *Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais*, Belo Horizonte, 27 (1): 45-46.
 22. CRAM, E.B. 1927. Bird parasites of the nematode Suborders Strongylata, Ascaridata and Spirurata. *U.S. Nat. Mus. Bull.* 140, XVII+456p.
 23. CRISTOFARO, R. & L.M.F. FEIJÓ. 1976. Contribuição ao estudo da fauna helminiológica de Mato Grosso. *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 18: 53-57.
 24. DIAZ-UNGRIA, C. 1964. Nematodos parasitas de aves venezolanas con descripción de una especie nueva. *Bol. Soc. Venez. Cienc. Nat.* 25: 187-205.
 25. DUARTE, M.J.F. 1981. Helmintos parasitas de animais domésticos do Estado do Rio de Janeiro. *Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais*, Belo Horizonte, 33 (1): 67-98.
 26. DURETTE-DESSET, M.C. & A.G. CHABAUD. 1981. Nouvel essai de classification des nematodes Trichostrongyloidea. *Ann. Parasitol. Hum. Comp.*, Paris, 65 (3): 297-312.
 27. DURETTE-DESSET, M.C. & R.M. PINTO. 1977. Nouvelles données morphologiques sur des Nématodes Trichostrongyloïdes des collections de l'Institut Oswaldo Cruz. *Bull. Mus. Natl. Hist. Nat.*, Paris, 326: 755-764.

28. FEDERMAN, H.B.; J.C. HOLANDA & A. EVANGELISTA. 1973. Ocorrência de parasitos em gatos (*Felis catus domesticus*) e pombos (*Columba livia*) procedentes de algumas localidades de Minas Gerais. **Rev. Patol. Trop.**, Goiânia, 2 (2): 207-215.
29. FREIRE, J.J. 1970. Fauna parasitária riograndense. **Rev. Fac. Agro. Vet. Univ. Fed. Rio Grande Sul** 9: 111-149.
30. FREIRE, J.J. & R.A. DI PRIMIO. 1948. Fauna parasitária riograndense. **Veterinária** 2 (1): 36-44.
31. FREITAS, J.F.T. 1933a. Sur deux nouvelles espéces du genre *Capillaria* Zeder, 1800. **C.R. Soc. Biol. Paris** 114: 962-964.
- 32. 1933b. Nouvelles espéces du genre *Capillaria* Zeder, 1800. **C.R. Soc. Biol. Paris** 114: 1195-1196.
- 33. 1934. *Capillaria rudolphii* n.sp. parasita do intestino delgado de *Tinamus solitarius* Vieill. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 28 (2): 259-261.
- 34. 1967. Novo nematódeo spirurídeo parasito de beija-flor (Passeriformes, Trochilidae). **Atas. Soc. Biol. Rio de Janeiro** 11 (1): 1-15.
35. FREITAS, J.F.T. & J.L. ALMEIDA. 1933. Novo nematódeo parasita de ave do Brasil: *Capillaria aramidesi* n.sp. **Arch. Esc. Sup. Agric. Med. Vet. Rio de Janeiro** 10 (2): 169-170.
- 36. 1934. Novo nematódeo parasita de *Gallus domesticus* L., no Brasil: *Capillaria bursata* n.sp. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 38 (2): 273-275.
- 37. 1935a. Sobre os nematoda Capillariinae parasitas de esôfago e papo de aves. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 30 (2): 123-156.
- 38. 1935b. Sobre um novo nematódeo parasita de ave doméstica: *Capillaria cairinae* sp.n. **Rev. Dep. Nac. Prod. Anim.** 2 (1-3): 139-141.
- 39. 1936a. O gênero "Capillaria" Zeder, 1800 (Nematoda, Trichuroidea) e as capillarioses nas aves domésticas. **Rev. Dep. Nac. Prod. Anim.** 2 (4-6): 311-363.
- 40. 1936b. Notas sobre "Strongyloides" das aves domésticas. **Rev. Dep. Nac. Prod. Anim.** 3 (1-3): 1-9.
41. FREITAS, J.F.T. & H. LENT. 1935. Sobre uma nova espécie do gênero *Trichostrongylus* Looss, 1905. **Rev. Med. Cir. Brasil** 43 (6): 180-181.
- 42. 1936. O gênero *Monopetalonema* Diesing, 1861 (Nematoda : Filarioidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 31 (4): 747-757.
- 43. 1947a. Revisão da subfamília "Delectrocephalinae" Railliet, 1916 (Nematoda, Strongyloidea). **Rev. Brasil. Biol.** 7 (1): 73-100.
- 44. 1947b. "Spiruroidea parasitos de Rheiformes" (Nematoda). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 45 (4): 743-760.
45. FREITAS, J.F.T. & J.M. MENDONÇA. 1949. Novo tricostrongilídeo parasito de "Chauna torquata" (Oken) (Nematoda). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 47 (1-2): 27-30.
- 46. 1952. *Aprocta pyrrhurae* n. sp. (Nematoda, Filarioidea). **Rev. Brasil. Biol.** 12 (4): 385-388.

- 47. 1958. Nova *Capillaria* parasita de araçari (Nematoda, Trichuroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 2 (6): 39-40.
- 48. 1959. Nota prévia sobre nova *Capillaria* parasita da jandaia (Nematoda, Trichuroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 3 (1): 2-3.
49. FREITAS, J.F.T. & J.A.A. SILVA. 1960. Alguns nematódeos parasitos de *Gallus gallus dom.* (L.) no Estado da Bahia. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 58 (2): 189-207.
50. FREITAS, J.F.T.; J.M. MENDONÇA & J.P. GUIMARÃES. 1959. Sobre algumas espécies do gênero *Capillaria* Zeder, 1800 parasitas de aves (Nematoda, Trichuroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 57 (1): 17-31.
51. FREITAS, J.F.T.; J.J. VICENTE & R.M. PINTO. 1970. Sobre uma filária prodelta parasita de ave (Nematoda, Filarioidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 12 (Supl.): 39-42.
52. FREITAS, J.F.T.; J.J. VICENTE & E. SANTOS. 1969. Sobre um novo gênero da família "Heterakidae" Railliet & Henry, 1914 (Nematoda, Subuluroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 12 (5-6): 285-286.
- 53. 1970. Sobre "Subulura acutissima" Molin, 1860 (Nematoda, Subuluroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 13 (1-2): 49-52.
54. FREITAS, M.G. 1957. Lista de helmintos parasitos dos animais domésticos de Minas Gerais. **Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais**, Belo Horizonte, 10: 373-381.
55. FREITAS, M.G. & H.M.A. COSTA. 1959. Lista de helmintos parasitos de animais domésticos do Brasil. **Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais**, Belo Horizonte, 12: 443-511.
- 56. 1967. Pesquisas sobre helmintos e artrópodes parasitos de animais domésticos no Baixo Amazonas. **Atas do Simpósio sobre a Biota Amazônica** 6 (Patologia): 103-112.
- 57. 1969. Nota sobre a ocorrência de helmintos em animais domésticos do Brasil. **Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais**, Belo Horizonte, 21: 176-179.
- 58. 1970. Lista de helmintos parasitos de animais domésticos do Brasil. **Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais**, Belo Horizonte, 22: 33-94.
59. GIOVANNONI, M. & G.V.L. KUBIAK. 1947. Fauna parasitológica paranaense. IV. Lista prévia da ocorrência de helmintos em animais domésticos. **Arq. Biol. Tecnol.**, Curitiba, 2: 225-232.
60. GIOVANNONI, M. & D.M. MALHEIRO. 1952. Incidência de parasitos em *Columba livia domestica*. **Rev. Fac. Med. Vet.**, São Paulo, 4 (4): 595-598.
61. HARTWICH, G. 1974. Keys to genera of the Ascaridoidea. In: R.C. ANDERSON, A.G. CHABAUD & S. WILL MOTT (eds). **CIH Keys to the nematode parasites of vertebrates** 2. Bucks, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal, 27p.
62. HERDE, K.H. 1942. A new spiruroid nematode *Thelazia buteonis* from Swainsons hawk. **J. Parasitol.** 28 (3): 241-244.

63. JAGERSKIOLD, L.A. 1909. Zur Kenntnis der nematoden-gattungen *Eustrongylides* und *Hystrichis*. *Nova Acta Regiae Societatis Scientiarum Upsaliensis*, ser. IV, 2 (3): 1-47.
64. KREIS, H.A. 1955. Beiträge zur Kenntnis parasitischer Nematoden XVII. Ein neuer Nematodeaus den Amezonengpapagei: *Ascaridia ornata* (Ascaroidea Railliet & Henry, 1915; Ascarida Baird, 1853, Ascaridiinae Travassos, 1919. *Zbl. Bakt.* 163: 556-559.
65. LENT, H. & J.F.T. FREITAS. 1934. Sobre dois novos gêneros da subfamília Trichostrongylinac Leiper, 1908, parasitos de *Tinamus solitarius* Vieill. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 28 (2): 247-257.
- 1937. Alguns helmintos da Coleção de Pedro Severiano Magalhães. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 32 (2): 305-309.
- 1939. Novo nematódeo parasito de pato doméstico (Spiruroidea). *Bol. Biol. S. Paulo*, (N.S.), 4 (2): 177-180.
66. LICHTENFELS, J.R. 1980. Keys to the genera of the Superfamily Strongyoidea. In: R.C. ANDERSON, A.G. CHABAUD & S. WILLMOTT (Eds). *CIH Keys to the nematode parasites of vertebrates*, 7. Bucks, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal, 41p.
67. LOPEZ-NEYRA, C.R. 1947. Generos y especies nuevas o mal conocidas de Capillariinae. *Rev. Iber. Parasitol.* 7: 191-238.
- 1956. Revision de la superfamília Filarioidea (Weinland, 1858). *Rev. Iber. Parasitol.* 16: 3-225.
68. LORDELLO, L.G.E. 1961. Um nematoide do galo da campina. *Chác. Quintais*, São Paulo, 104 (5): 775-776.
- 1984. Nota acerca dos Nematóides do gênero *Diplotriaena* encontrados no Brasil (Filarioidea). *Rev. Agric. Piracicaba* 59 (1): 3-5.
69. LUCKER, J.T. 1941. A redescription of *Contracaecum multipapillatum* (Drasche, 1882) (Nematoda: Anisakidae). *J. Parasitol.* 27: 505-512.
70. MACHADO, R.Z.; J.O. COSTA; N. KASAI & A.J. COSTA. 1980. Prevalência de helmintos parasitos de *Gallus gallus domesticus* da sub-região de Jaboticabal, São Paulo, Brasil. *Arq. Esc. Vet.*, Belo Horizonte, 32 (2): 241-243.
71. MAGALHÃES, P.S. 1895. Notes dhelmintologie bresilienne (Quatrième note). *Bull. Soc. Zool. Paris* 20 (1): 241-244.
72. MARTINS JR., W. & M.G. FREITAS. 1975. Lista dos helmintos parasitos de animais domésticos da região geo-econômica de Brasília e de outras regiões de Goiás. *Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais*, Belo Horizonte, 27 (3): 309-324.
73. MELO, H.J.H. & H.S. RIBEIRO. 1977. Helmintos parasitos de animais domésticos no Estado de Mato Grosso. *Arq. Esc. Sup. Vet. Univ. Fed. Minas Gerais*, Belo Horizonte, 29 (2): 161-164.
74. MENDONÇA, J.M. 1953. *Heterakis isolonche* Linstow, 1906 e *Heterakis gallinae* (Gmelin, 1790) agentes causais da tifite verrucosa em faisões no Jardim Zoológico do Distrito Federal. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 51: 675-704.

- 79. 1961. "Aprocota caudata" sp.n. (Nematoda, Filarioidea). **Rev. Brasil. Biol.** 21 (2): 143-147.
80. MENDONÇA, J.M. & H.O. RODRIGUES. 1965. Sobre uma nova subfamília de Acuariidae (Nematoda, Spiruroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 63 (fasc. único): 131-137.
- 81. 1968. Revisão do gênero *Seuratia* Skrjabin, 1916 e redescrição da espécie *Seuratia shipleyi* (Stossich, 1900) Skrjabin, 1916 (Nematoda, Spiruroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 66 (1): 117-129.
82. MORAES, R.G. 1938. Notas sobre a incidência de nematódeos de *Gallus domesticus* no Estado de Minas Gerais. **O Campo** 9: 48.
83. MORAVEC, F. 1982. Proposal of a new systematic arrangement of nematodes of the family Capillariidae. **Folia Parasit.**, Praha, 29: 119-132.
84. NASCIMENTO, A.A.; J.H. TEBALDI; R.C. ANTUNES & I.G. ARANTES. 1992. Espécies de *Subulura* Molin, 1860 (Nematoda ; Subuluroidea) parasitos de Tinamidae nos Estados de São Paulo e Mato Grosso do Sul. **Rev. Bras. Parasitol. Vet.** 1: 93-95.
85. PEREIRA, C. 1933. Novo nematoide parasito de psitacídeos. **Rev. Med. Cir. Brasil.**, Rio de Janeiro, 41: 7-10.
86. PEREIRA, C. & Z. VAZ. 1933. *Carinema carinii* n.gen. e n.sp. de filarídeo parasito de corrupião (*Xanthornis* sp.) pássaro Fringilliformes. **Rev. Biol. Hyg. S. Paulo** 4 (2): 56-58.
87. PINTO, C. & J.L. ALMEIDA. 1935. Sinópse dos helmintos dos animais domésticos do Brasil. **O Campo** 6 (8): 54-63.
- 88. 1945. Helmintologia, p.376. In: C. PINTO (Ed.). **Zoo-Parasitos de interesse médico e veterinário**. Rio de Janeiro, Ed. Científica, 461p.
89. PINTO, O.M. 1944. **Catálogo das aves do Brasil (2ª parte)**. São Paulo, Dep. Zool. Sec. Agric. Ind. Com., 700p.
- 90. 1978. **Novo Catálogo das aves do Brasil (1ª parte)**. São Paulo, Emp. Gráfica Rev. Tribunais S.A., 446p.
91. PINTO, R.M. 1968. Sobre um novo nematódeo parasito de caboré do campo (Nematoda, Subuluroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 11 (5): 189-190.
- 92. 1970. "Subulura freitaslauroi" n.sp. (Nematoda, Subuluroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 13 (1-2): 63-65.
93. PINTO, R.M. & D.C. GOMES. 1985. Nematodes of Amazonian birds, with description of *Hoazinstrongylus amazonensis* n.gen. n.sp. (Trichostrongylidae, Libyostrongylinae). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 80 (2): 213-217.
94. PINTO, R.M. & D. NORONHA. 1970a. Sobre uma nova espécie do gênero *Diplotriaena* Railliet & Henry, 1909 (Nematoda, Filarioidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 14 (1-2): 19-21.
- 95. 1970b. Sobre uma nova espécie do gênero *Diplotriaena* Railliet & Henry, 1909 (Nematoda, Filarioidea), *Diplotriaena delirae* sp.n. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 14 (3-4): 55-57.
- 96. 1970c. Ocorrência de *Diplotriaena americana* Walton, 1927 em

- Cyanocorax cyanomelas* (Vieill.). (Nematoda, Filarioidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 14 (3-4): 85-87.
- 97. 1971. Sobre dois novos filarídeos parasitos de andorinha doméstica (Nematoda, Filarioidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 14 (5-6): 121-123.
- 98. 1972. Contribuição ao conhecimento da fauna helmintológica do Município de Alfenas, Estado de Minas Gerais. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 70 (3): 391-407.
99. PINTO, R.M.; J.J. VICENTE & D. NORONHA. 1981. *Diplotriaena zederi* sp.n. (Diplotriaenidae, Filarioidea) from wood hewer (*Xiphocolaptes albicollis*) in Brasil. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 22: 37-38.
100. PINTO, R.M.; J.J. VICENTE & D. NORONHA. 1993. Nematode parasites of Brazilian Psittacid birds, with emphasis on the genus *Pelecitus* Railliet & Henry, 1910. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 88 (2): 279-284.
- 101. 1994. Nematode parasites of Brazilian accipitrid and falconid birds (Falconiformes). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 89 (3): 359-362.
102. PINTO, R.M.; J.J. VICENTE; D. NORONHA & S.P. FABIO. 1991. New records for the nematodes *Ascaridia columbae* (Gm.) Travassos, *Acuaria mayori* Lent, Freitas & Proença and *Aprocotella stoddardi* Cram in Brazilian birds, with redescription of the species. **Revta bras. Zool.** 8 (1/2/3/4): 1-6.
103. PROENÇA, M.C. 1937. Redescrição de *Ascaridia serrata* (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914 (Nematoda: Ascaridoidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 32 (1): 101-103.
104. RÉGO, A.A. & J.J. VICENTE. 1988. *Eustrongylides ignotus* Jagerskiold, 1909 (Nematoda: Dioctophymatoidea), parasito de peixes anfíbios, répteis e aves. Distribuição e Taxonomia. **Ciência e Cultura** 40 (5): 478-483.
105. REIS, J.; A.S. REIS & P. NOBREGA. 1934. Moléstias de aves observadas em S. Paulo. **Arq. Inst. Biol. S. Paulo** 5: 41-49.
106. RODRIGUES, H.O. 1962a. Redescrição de *Oxyspirura mansoni* (Cobbolt, 1879) Ransom, 1904 (Nematoda, Spiruroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 60 (2): 209-218.
- 107. 1962b. Sobre uma nova espécie do gênero *Oxyspirura* Drasche in Stossich, 1897 (Nematoda, Spiruroidea). **Rev. Brasil. Biol.** 22 (3): 209-212.
- 108. 1962c. Duas novas espécies do gênero "Oxyspirura" Drasche in Stossich, 1897 (Nematoda, Spiruroidea). **Rev. Brasil. Biol.** 22 (4): 371-376.
- 109. 1963a. Uma nova espécie parasita de olho de ave (Nematoda, Spiruroidea). **Rev. Brasil. Biol.** 23 (2): 159.
- 110. 1963b. Contribuição ao estudo do gênero "Oxyspirura" Drasche in Stossich, 1897 (Nematoda, Spiruroidea). **Rev. Brasil. Biol.** 23 (3): 239-242.
- 111. 1964. Considerações sobre a subfamília Oxyspirurinae Yamaguti, 1961 (Nematoda, Spiruroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 8 (5): 43-44.
- 112. 1980. Estudo das espécies da subfamília Oxyspirurinae Yamaguti, 1961, referidas para o Brasil (Nematoda, Spiruroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 21: 15-40.

- 113. 1984. Novo hospedeiro e nova distribuição geográfica para *Oxyspirura cruzi* Rodrigues, 1962 (Nematoda : Spiruroidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 24: 19.
- 114. 1992. On *Thelazia analabiata* (Molin, 1860) Railliet & Henry, 1910 (Nematoda, Thelazioidea) – A new host record and systematic considerations. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 87 (Suppl. 1): 217-222.
115. RODRIGUES, H.O. & S.R.N.S. FRANCO. 1964. Sobre um novo gênero da subfamília Dicheilonematinae Weher, 1935 (Nematoda, Filarioidea). *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 62: 77-80.
116. RODRIGUES, H.O. & J.F.T. FREITAS. 1964. Notula helmintológica: Sobre o material original de *Spiroptera cephaloptera* Molin, 1860, atualmente existente no Museu de Viena (Nematoda). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 8 (4): 33-35.
117. RODRIGUES, H.O. & J.M. MENDONÇA. 1967. Redescrição de *Stegophorus diomedae* (Johnston & Mawson, 1945) (Nematoda, Spiruroidea). *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 65 (2): 149-152.
118. RODRIGUES, H.O. & S.S. RODRIGUES. 1970a. Redescrição de *Thelazia analabiata* (Molin, 1860) (Nematoda, Spiruroidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 12 (Suplemento): 29-31.
- 119. 1970b. Nota sobre *Thelazia lutzi* Travassos, 1918 (Nematoda, Spiruroidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 13 (5-6): 191-193.
- 120. 1980. Nova espécie do gênero *Aprocta* Linstow, 1883 (Nematoda, Aproctoidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 21: 13-14.
121. RODRIGUES, H.O.; S.S. RODRIGUES & Z. FARIAS. 1990. Contribution to the knowledge of the helminthological fauna of vertebrates of Marica, Rio de Janeiro State, Brazil. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 85 (1): 115-116.
122. RODRIGUES, H.O. & J.J. VICENTE. 1963. Nova espécie do gênero "Cosmocephalus" Molin, 1858 (Nematoda, Spiruroidea). *Rev. Brasil. Biol.* 23 (4): 389-392.
- 123. 1969. Redescrição de "Thelazia digitata" Travassos, 1918. (Nematoda, Spiruroidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 12 (5-6): 295-297.
124. RODRIGUES, S.S. & H.O. RODRIGUES. 1981. Contribuição ao conhecimento da fauna helmintológica do anú branco (*Guira guira* (Gm.)). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 22: 39-56.
125. RUDOLPHI, C.A. 1819. *Entozoorum synopsis, cui accedunt mantissa duplex et indices locupletissimi*. Berolini, X+811p.
126. SANTIAGO, H.A.M. & U.C. COSTA. 1974. Ocorrência de parasitos nos animais domésticos do Território Federal de Roraima. *Rev. Med. Vet.* 9 (3): 246-252.
127. SANTOS, C.P. 1984. Um nematódeo parasito do pinguim *Spheniscus magellanicus* (Forster) (Ascaridoidea, Anisakidae). *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 79 (2): 233-237.
128. SANTOS, C.P. & D.C. GOMES. 1989. First report of *Physaloptera losseni* Ortlepp, 1937 (Nematoda: Physalopteroidea) in *Leptodon forbesi* (Swann, 1922) (Falconiformes: Accipitridae) from Brazil. *Rev. Brasil. Biol.* 49 (4):

- 1031-1034.
129. SANTOS, E. 1969. Nota sobre variação em "Heterakis gallinarum" (Schrank, 1788) (Nematoda, Ascaridoidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 12 (4): 211-212.
- 1970. Sobre uma nova espécie do gênero *Subulura* Molin, 1860, (Nematoda, Subuluroidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 14 (3-4): 107-108.
131. SANTOS, E. & J.J. VICENTE. 1970. Redescrição de "Subulura travassosi" Barreto, 1918 (Nematoda : Subuluroidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 13 (1-2): 7-9.
132. SCHUURMANS-STEKHOVEN, J.H. 1937. Resultats Scientifiques des Croisières du Navire-Ecole Belge "Mercator", I. III. Nematoda Parasitica. *Mem. Mus. Royal Hist. Nat. Belgique, Ser. 2* (9): 27-42.
133. SERRA FREIRE, N.M. & I. BIANCHIN. 1978. Sobre quatro espécies de *Ascaridia* (Dujardin, 1845) parasitas de Psittacideos, com citação de um novo hospedeiro para *A. hermafrodita* (Froelich, 1789) (Nematoda : Ascaridoidea) no Brasil. *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 19: 51-54.
134. SILVA, J.A.A. 1961a. Alguns nematódeos de animais domésticos no Estado da Bahia. *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 5 (3): 10-13.
- 1961b. Sobre alguns nematódeos parasitos de animais domésticos no Estado da Bahia. *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 5 (4): 19-20.
136. SILVA, C.C.; D.G. MATTOS JUNIOR & P.M. RAMIRES. 1990. Helmintos parasitos de *Columba livia* (Gm.) no Município de São Gonçalo, Rio de Janeiro. *Arq. Bras. Med. Vet. Zoot.* 42 (5): 391-394.
137. SKRJABIN, K.I.; N.P. SHIKHOBALOVA; A.A. PARAMONOV & V.E. SUDARIKON. 1954. **Catálogo descritivo dos nematódeos parasitos.** Moscou, , Akad. Nauk SSSR Ed., 927p. (Em russo).
138. SONIN, M.D. 1968. Filariata dos animais e do homem e doenças causadas por eles. In: K.I. SKRJABIN (ed.). **Tratado de Nematologia** 21. Moscou, Akad. Nauk. SSSR, 390p.
139. STRACHAN, A.A. 1957. Eye worms of the family Thelaziidae from Brazilian birds. *Canad. J. Zool.* 35 (2): 179-187.
140. TRAVASSOS, L. 1913. Sobre as espécies brasileiras da subfamília Heterakinae Railliet & Henry. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 5 (3): 271-318.
- 1914a. Trichostrongylidae brasileiras (Nota prévia). *Brazil Med.* 17: 3-4.
- 1914b. Contribuições para o conhecimento da fauna helmintológica brasileira. III. Sobre as espécies brasileiras do gênero *Tetrameres* Creplin, 1846. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 6 (3): 150-162.
- 1915a. Sobre as espécies brasileira do gênero "Tetramerces" Creplin, 1846. *Brazil Med.* 29 (38): 297-298.
- 1915b. Contribuições para o conhecimento da fauna helmintológica brasileira. V. Sobrc as espécies brasileiras do gênero *Capillaria* Zeder, 1800. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 7 (2): 1-28.

- _____. 1917a. Tetrameridae brasileira. (2^a Nota prévia). **Brazil Med.** **31** (8): 65-66.
- _____. 1917b. Contribuições para o conhecimento da fauna helmintológica Sul-fluminense. **Brazil Med.** **31** (18): 149.
- _____. 1917c. Gastro helmintose das aves domésticas. **Rev. Vet. e Zoot.** **9** (2): 79-89.
- _____ 1918a. Observações sobre os Heterakidae. **Rev. Soc. Brasil. Sci.** **2:** 93-97.
- _____ 1918b. Contribuições para o conhecimento da fauna helmintológica brasileira. VII. Espécies brasileiras do gênero *Thelazia* Bosc, 1819. **Rev. Mus. Paulista** **10:** 215-230.
- _____ 1919. Contribuições para o conhecimento da fauna helmintológica brasileira. VIII. Espécies brasileiras do gênero *Tetrameres* Creplin, 1845. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** **11** (1): 5-13.
- _____ 1921. Contribuições para o conhecimento da fauna helmin-tológica brasileira. XIII. Ensaio monográfico da família Trichostrongylidae. Leiper, 1909. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** **13** (1): 5-135.
- _____ 1923. Informações sobre a fauna helmintológica de Mato Grosso. **Folha Médica** **4** (8): 58.
- _____ 1925. Filaires brésiliennes. **C.R. Soc. Biol. Paris** **94:** 163-166.
- _____ 1930a. Fauna helmintológica dos "Psitacidae" do Brasil. **Arq. Inst. Biol. S. Paulo** **3:** 5-20.
- _____ 1930b. Um novo parasita de galinhas. *Strongyloides oswaldoi* n.sp. **O Campo** **1** (8): 36.
- _____ 1930c. Pesquisas helmintológicas realizadas em Hamburgo. VII. Notas sobre os Rhabdiasoidea Railliet, 1916. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** **24** (3): 161-181.
- _____ 1933a. *Ascaridia pintoi* n. sp. parasite de la perdix. **C.R. Soc. Biol. Paris** **112:** 1475.
- _____ 1933b. Contribuição ao conhecimento do *Deletocephalus dimidiatus* Diesing, 1851, parasito da *Rhea americana* Lath. **Arq. Esc. Sup. Agric. Med. Vet. Rio de Janeiro** **10** (1): 89-96.
- _____ 1935. Sobre um novo Trichostrongylideo parasito de columbiformes. **O Campo** **6** (12): 54.
- _____ 1937a. Revisão da família Trichostrongylidae Leiper, 1912. **Monomografia do Instituto Oswaldo Cruz** **1:** VII + 512p.
- _____ 1937b. Contribuição ao conhecimento dos Trichostrongylideos. **O Campo** **8** (4): 32.
- _____ 1941a. Espécies do gênero *Ornithostrongylus*, Travassos, 1914, capturados em Salobra (Estado de Mato Grosso) (Nematoda : Strongyoidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** **35** (3): 571-574.
- _____ 1941b. Relatório da quarta excursão do Institutoa Oswaldo Cruz à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, realizada em agosto de 1940.

- Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 35 (4): 697-722.
- 164. 1941c. Relatório da quinta excursão do Instituto Oswaldo Cruz, realizada à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, realizada em janeiro de 1941. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 36 (3): 263-300.
- 165. 1945. *Heterakis fariae* Travassos, 1913 (Nematoda, Subuluroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 42 (3): 551-557.
166. TRAVASSOS, L. & J.F.T. FREITAS. 1941a. Relatório da Excursão científica realizada na zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, realizada em julho de 1939. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 33 (3): 525-556.
- 167. 1941b. Relatório da terceira excursão à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, realizada em fevereiro e março de 1940. II. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 35 (3): 610-634.
- 168. 1942. Relatório da sexta excursão do Instituto Oswaldo Cruz, realizada à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, em novembro de 1941. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 37 (3): 259-286.
- 169. 1943. Relatório da sétima excursão realizada à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, em maio de 1942. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 38 (3): 385-412.
- 170. 1948. Relatório da excursão do Instituto Oswaldo Cruz ao norte do Estado do Espírito Santo, junto ao Parque de Reserva e Refúgio Sooretama, em fevereiro e março de 1948. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 46 (3): 605-631.
- 171. 1964. Pesquisas helmintológicas realizadas em Maicuru, Estado do Pará. **Publ. Avuls. Mus. Par. Emílio Goeldi** 2: 3-16.
172. TRAVASSOS, L. & E.G. VOGELSANG. 1930. *Tetrameres hagenbecki* nov. spec. (Nemat.) aus *Antigone antigone* L. und *Leptoptilos dubius*. **Z. Parasitenk.** 2 (3): 357-359.
173. TRAVASSOS, L.; J.F.T. FREITAS & P. BUHRNHEIN. 1964. Excursão ao Espírito Santo. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 8 (6): 69-70.
174. TRAVASSOS, J.F.T.; L. FREITAS & H. LENT. 1939. Relatório da excursão científica do Instituto Oswaldo Cruz, realizada na zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil em outubro de 1938. II. Pesquisas helmintológicas. **Bol. Biol.** 4 (2): 221-249.
175. TRAVASSOS, L.; L. FREITAS & J.M. MENDONÇA. 1964. Relatório da Excursão do Instituto Oswaldo Cruz ao Parque de Reserva e Refúgio Sooretama no Estado do Espírito Santo, em outubro de 1963. **Bol. Mus. Mello-Leitão**, Santa Tereza, 23: 1-26.
176. TRAVASSOS, L.; J.F.T. FREITAS; J.M. MENDONÇA & H.O. RODRIGUES. 1960. Excursão à Cabo Frio, Estado do Rio de Janeiro. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 4 (5): 70-71.
- 177. 1962. Segunda excursão à Cabo Frio, Estado do Rio de Janeiro. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 6 (4): 37-38.
178. TRAVASSOS, L.; C. PINTO & J. MUNIZ. 1928. Excursão ao Estado de Mato Grosso na zona do Pantanal (margens dos rios São Lourenço e Cuiabá) realizada em 1922. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 20 (2): 249-269.

179. VAZ, Z. 1934. Redescription of *Tetracheilonema quadrilabiatum* (Molin, 1858), a filariid worm parasite of South American Tinamiformes birds. *Ann. Trop. Med. parasit.* **28** (1): 21-24.
- 180. 1936a. Estudos sobre Nematóides parasitos da ema (*Rhea americana*). *Arq. Inst. Biol. S. Paulo* **7**: 253-266.
- 181. 1936b. "Hempelia hempeli" n.g. n.sp. de nematoide espirurídeo parasita dos olhos de perdiz e codorna (*Rynchotus rufescens* e *Nothura maculosa*). *Arq. Inst. Biol. S. Paulo* **7**: 267-271.
- 182. 1939. Redescrição e novos hospedadores de "Capillaria perforans Kotlán et Orosz, 1931" nematoide patogênico para aves domésticas. *Arq. Inst. Biol. S. Paulo* **10**: 87-92.
183. VAZ, Z. & C. PEREIRA. 1935. Some new Brazilian nematodes. *Trans. Micr. Soc. Wash.* **54** (1): 36-40.
184. VICENTE, J.J. & R.M. PINTO. 1981. Nematoda, Zooparasitic forms, p. 136-145. In: S.H. HURLBERT; G. RODRIGUES & N. SANTOS (ed.). *Aquatic Biota of Tropical South America, Part 2: Anarthropoda*. San Diego, San Diego State University, XI+298p.
185. VICENTE, J.J.; R.M. PINTO & D. NORONHA. 1980. Sobre um novo gênero e duas novas espécies de nematódeos parasitas de aves brasileiras. *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* **21**: 75-79.
- 186. 1983a. *Skrjabinoclava tupacincai* Freitas, Vicente & Ibañez, 1970, in Brazil, and some helminths from Tyranidae birds. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* **78** (1): 95-100.
- 187. 1983b. Estudo das espécies brasileiras do gênero *Diplotriaena* Henry & Ozoux, 1909 (Nematoda, Filarioidea). *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* **78** (2): 165-182.
- 188. 1993. Remarks on six species of heterakid nematodes parasites of brazilian tinamid birds with a description of a new species. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* **88** (2): 271-278.
189. VICENTE, J.J., R.M. PINTO, D. NORONHA & L. GONÇALVES, 1995. Nematodes parasites of Brazilian Ciconiiformes birds: a general survey with new records for species. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* **90** (3): 389-393.
190. VICENTE, J.J.; H.O. RODRIGUES & D.C. GOMES. 1985. Nematóides do Brasil. 1^a Parte: Nematóides de peixes. *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* **25**: 1-79.
191. VICENTE, J.J.; H.O. RODRIGUES; D.C. GOMES & R.M. PINTO. 1990. Nematóides do Brasil. 2^a Parte: Nematóides de anfíbios. *Revta bras. Zool.* **7** (4): 549-626.
- 192. 1993. Nematóides do Brasil. 3^a Parte: Nematóides de répteis. *Revta bras. Zool.* **10** (1): 19-168.
193. VICENTE, J.J. & E. SANTOS. 1967. Sobre novo nematódeo parasito de saracura sanã (Nematoda, Subuluroidea). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* **10** (6): 159-160.
194. VIERO, M.H. 1984. Incidência helmintica em *Gallus gallus domesticus* (L.)

- criados em fundo de quintal na microregião dos Campos de Lages, Santa Catarina. *Acta Biol. Paranaense*, Curitiba, 13 (1/4): 123-135.
195. WONG, P.L. & R.C. ANDERSON. 1986. Revision of the genus *Desportesius* Chabaud and Campana, 1949 (Nematoda: Acuarioidea) mainly from the gizzard of ciconiiform birds. *Can. J. Zool.* 64: 2520-2530.
196. WONG, P.L. & M.W. LANKESTER. 1984. Revision of the genus *Sciadiocara* Skrjabin, 1916 (Nematoda : Acuarioidea). *Canad. J. Zool.* 63 (7): 1565-1575.
- 197. 1985. Revision of the genus *Ancyraanthopsis* Diesing, 1861 and description of a new genus *Molinacuaria* n.gen. (Nematoda: Acuarioidea). *Canad. J. Zool.* 63 (7): 1556-1564.
198. YAMAGUTI, S. 1961. *Systema Helminthum 3. The nematodes of vertebrates*. Part. I: 1-679. Part. II: 681-917, 1125-1261. New York, Interscience Publishers Inc.
199. YEH, L.S. 1954. On two new species of the genus *Serticeps* (Nematoda: Schistorophidae) from the gizzard of birds. *J. Helminth.* 28 (3-4): 165-170.
200. ZAGO FILHO, H. & M.P. BARRETO. 1962a. Contribuição para o conhecimento dos hospedeiros intermediários da "Tetrameres confusa" Trav. 1917 (Nematoda, Spiruroidea). *Rev. Brasil. Biol.* 22 (1): 33-37.
- 201. 1962b. Contribuição para o conhecimento do ciclo evolutivo de *Tetrameres confusa* Trav., 1917 (Nematoda : Spiruroidea). *Pap. Avuls. Dept. Zool. S. Paulo* 15: 111-122.
202. ZAMITH, A.P.L. & L.G.E. LORDELLA. 1952. Nota sobre um filarioideo *causa mortis* do "galo-da-campina" (*Paroaria dominicana* (L.), Passeriformes, Fringillidae). *Rev. Agricultura*, Piracicaba, 27 (9-10): 301-306.

Recebido em 30 XII 1994, aceito em 20 XII 1995

Tabela I. *Strongyloides minimum*, *Strongyloides oswaldoi*, dados segundo TRAVASSOS 1930; *Capillaria aramidesi*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1933; *Capillaria brasiliiana*, dados segundo FREITAS 1933 e *Capillaria avellari*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1935. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>S. minimum</i>	<i>S. oswaldoi</i>	<i>C. aramidesi</i>		<i>C. brasiliiana</i>		<i>C. avellari</i>
	Fêmea	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Fêmea
Comprimento	1,125 - 1,780	3	6,1	4,2	3,7	4,9	-
Largura	0,037 - 0,040	0,6	0,042	0,032	0,04	0,05	0,036 - 0,092
Cápsula bucal	0,003 x 0,003	-	-	-	-	-	-
Esôfago total	0,512 - 0,550	0,48	2,3 - 3,6	2,3 - 3,6	0,4	0,4	5,1
Final do esôfago - extremidade posterior	-	-	-	-	-	-	18,88
Anel nervoso	-	-	-	-	-	-	0,044 - 0,048
Ânus	0,050	0,05 - 0,07	-	Terminal	-	-	-
Ovos	0,050 x 0,028	0,045 - 0,050 x 0,030	-	-	-	-	-
Vulva	Na metade posterior do corpo		-	-	-	-	-
Espículo	-	-	0,56	-	0,053 x 0,003 - 0,005	-	-
Relação das regiões anterior-posterior	-	-	6:2	5:8	-	5:8	-
Vulva - término do esôfago	-	-	-	0,042	-	0,013	0,060
Vagina	-	-	-	-	-	0,035	-
Papilas caudais	-	-	-	-	-	2	-

Tabela II. *Capillaria collaris*, dados segundo FREITAS et al. 1959; *Capillaria droumondi*, dados segundo TRAVASSOS 1915; *Capillaria dujardini*, dados segundo TRAVASSOS 1914; *Capillaria phasianina*, *Capillaria plagiaticia*, dados segundo FREITAS et al. 1959. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>C. collaris</i>		<i>C. droumondi</i>		<i>C. dujardini</i>		<i>C. phasianina</i>		<i>C. plagiaticia</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	8,3	*	8 9	8,8 10,5	14 18	17,82	26,97 38,76	14,40	27,03	
Largura	0,066	0,080	0,070	0,035 0,064	0,031 0,085	0,066	0,070 0,083	0,092	0,092	0,092
Esôfago	3,82	*	*	5 6	*	6,87 8,04	7,37 8,78	5,40	6,60	
Porção muscular do esôfago	0,206	*	*	*	*	0,365 0,522	0,435 0,566	0,357	0,445	
Anel nervoso	0,076	*	*	*	*	0,084 0,092	0,105 0,130	0,143	0,218	
Espicúlo	0,96 x 0,017	0,86 x 0,006	*	1,50 1,57	*	*	1,74 2,41	1,28 x 0,034	*	*
Bainha espicular	0,021	*	*	*	*	*	0,025 0,034	0,050	*	*
Relação das regiões anterior-posterior	1:1,17	*	1:2	*	2:3	1:1,36	1:2,42 1,3,41	1:1,67	1:3,09	
Vagina	*	*	0,10	*	0,12 0,14	*	0,71 1,16	*	1,17	
Ovos	*	*	0,048 0,052	*	0,053 0,056	*	0,046 0,063	*	0,052 0,057	*
		*	0,024 0,029	*	0,028 0,032	*	0,021 0,029	*	0,025 0,027	*
Apêndice vulvar	*	*	*	*	*	*	0,055 0,084	*	0,084 x 0,025	
Vulva	*	*	*	*	*	*	0,042 0,097	*	0,067	
Reto	*	*	*	*	*	*	0,113 0,126	*	0,147	
Ânus	*	*	*	*	*	*	0,008 0,025	*	*	

Tabela III. *Capillaria rudolphi*, dados segundo FREITAS 1934; *Capillaria uropapillata*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1935; *Capillaria vazi*, dados segundo FREITAS 1933; *Capillaria venusta*, dados segundo FREITAS & MENDONÇA 1958 e *Capillaria venteli*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1935. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>C. rudolphi</i>		<i>C. uropapillata</i>		<i>C. vazi</i>		<i>C. venusta</i>		<i>C. venteli</i>	
	Macho	Fêmea	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	
Comprimento		2,75	47 - 55	1 - 5,5	24,4	14,69 - 18,86	18,26 - 26,03	10,06	13,22 - 14,67	
Largura	0,072	0,114	0,04 - 0,15	0,057	0,057	0,066 - 0,083	0,113 - 0,131	0,053 - 0,080	0,040 - 0,128	
Esôfago			7,5 - 8,3	7,46 - 7,52	7,46 - 7,52	6,64 - 7,97	6,47 - 9,55	4,54	4,17 - 4,23	
Porção muscular do esôfago			0,52 - 0,67			0,435 - 0,548	0,505 - 0,609		0,152	
Anel nervoso			0,078 - 0,108			0,101 - 0,105	0,076 - 0,105	0,059	0,059	
Vulva-final do esôfago		0,088			0,032		0,06 - 0,16		0,136	
Vagina							1,93			
Ovos	0,048 x 0,024	0,056 x 0,032	0,050 - 0,057 x 0,018 - 0,027	0,059 x 0,022			0,059 - 0,063 x 0,025 - 0,034		0,040 - 0,052 x 0,020 - 0,024	
Relação regiões anterior posterior	2 - 7		1:5,3 - 1:5,9			1:1,10 - 1:1,36	1:1,65 - 1:2,50	1:1,3	1:2,2 - 1:2,5	
Espiculo	3,28			1,07 x 0,013		1,41 - 1,78		0,41 x 0,008		
Bainha espicular	0,43 x 0,024					0,025 - 0,038		0,208 x 0,010		
Reto			0,168 - 0,200				0,126 - 0,130			
Papilas caudais			3 (3 laterais e 1 par submediano)						4 (2 dorso laterais, 2 ventrais)	
Ânus							0,017 - 0,021			

Tabela IV. *Baruscapillaria apendiculata*, dados segundo FREITAS 1933; *Baruscapillaria obsignata*, dados segundo FREITAS & SILVA 1960; *Baruscapillaria spiculata*, dados segundo FREITAS 1933; *Aonchoteca bursata*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1934 e *Eucoleus annulatus*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1935. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>B. apendiculata</i>		<i>B. obsignata</i>		<i>B. spiculata</i>		<i>A. bursata</i>		<i>E. annulatus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento		22,8	6,63 - 12,56	7,77 - 11,99	16	28	13,7 - 14,8	24 - 26	15,41	22,50 - 22,56
Largura	0,064	0,088 - 0,096	0,043 - 0,061	0,061 - 0,087	0,07	0,10	0,035 - 0,056	0,062 - 0,065	0,040 - 0,086	0,032 - 0,130
Esôfago		6,3	3,35 - 5,02	3,99 - 5,46	6 - 7	6 - 7	6,7 - 6,8	6,7 - 7,0	3,070	4,6 - 5,0
Porção muscular no esôfago			0,200 - 0,357	0,244 - 0,409			0,32 - 0,44	0,36 - 0,40	0,32	0,57
Anel nervoso			0,088 - 0,098	0,092 - 0,147			0,070 - 0,099	0,081 - 0,094	0,070 - 0,075	0,086 - 0,097
Vulva final do esôfago	0,072			0,028 - 0,139		0,13				
Ovos	0,056			0,042 - 0,050		0,048		0,056 - 0,064		0,054 - 0,062
	x 0,032			0,021 - 0,025		x 0,036		x 0,021 - 0,024		
Relação das regiões anterior-posterior		3:2	1:0,64 - 1:1,50	1:0,93 - 1:1,65			1:2	1:4	1:3,5	1:4
Espículo	1,77 x 0,008 - 0,014		1,05 - 1,30		2,33 x 0,008 - 0,016		1,35 x 0,005			
Bainha espicular	1,024 x 0,016						0,013 - 0,018		0,029	
Vagina				0,13 - 0,17				0,09 - 0,16		
Reto				0,025 - 0,046						
Vulva								0,086 - 0,097		
Papilas caudais					4 (2 ventrais, 2 dorsais)				4 (2 látero ventrais, 2 látero dorsais)	

Tabela V. *Eucoleus carinæ*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1935; *Eucoleus dubius*, dados segundo, TRAVASSOS 1917; *Eucoleus penidoi*, *Eucoleus contortus*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1935 e *Eucoleus perforans*, dados segundo FREITAS et al. 1959. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>E. carinæ</i>		<i>E. dubius</i>		<i>E. penidoi</i>		<i>E. contortus</i>		<i>E. perforans</i>		
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	
Comprimento	14,3	36,5 - 39,9	11,28 - 11,67	14,83 - 14,85	-	15,14	8 - 16	13 - 30	22,45	27,87	
Largura	0,032 - 0,088	0,040 - 0,160	0,032	0,096	0,032	0,024 - 0,096	0,052 - 0,140	0,02 - 0,14	0,03 - 0,15	0,070	0,130
Esôfago	3,93	6,23 - 7,23	3,26 - 3,60	3,63 - 4,00	3,39 - 4,18	3,39 - 4,18	3,28 - 3,64	3,28 - 3,64	5,15	6,53	
Porção muscular do esôfago	0,108	0,336 - 0,344	0,24	0,28 - 0,32	0,31 - 0,38	0,31 - 0,38	0,232 - 0,264	0,232 - 0,264	0,395	0,470	
Anel nervoso	0,037	0,081 - 0,086	0,064	0,072	0,092 - 0,100	0,092 - 0,100	0,064 - 0,083	0,083 - 0,092	0,139	0,217	
Vulva - extremidade posterior do esôfago		0,120				0,14		0,040		0,084	
Ovos		0,043 - 0,051		0,054 - 0,056		0,044 - 0,060		0,049 - 0,058		0,055 - 0,059	
		0,021 - 0,029		0,032 - 0,040		0,020 - 0,028		0,024 - 0,029		0,022 - 0,023	
Relação das regiões anterior-posterior	1:3,5	1:6	1:2,3	1:2,7	-	1:2,8	1:2 - 1:4	1:4 - 1:8	1:3,35	1:3,26	
Vulva	*	*	*	0,024							
Reto	*	*	*	*		0,16					
Bainha espicular	*	*	*	*	0,58 x 0,012		0,30 - 0,52				
Espiculo	*	*	*	*			0,8 - 1,2		11,30 x 0,021		
Vagina Papilas caudais	4 (2 dorsais, 2 ventrais)		4 (2 dorsais, 2 ventrais)		6 (2 látero ventrais, 2 látero dorsais pós-cloacais, 2 pequenas pré cloacais)					1,44	

Tabela VI. *Echinocoleus confusus*, dados segundo FREITAS & ALMEIDA 1935; *Brevithominx asperodorsus*, dados segundo TRAVASSOS et al. 1964; *Eustrongylides perpapillatus*, *Eustrongylides ignotus*, dados segundo JAGERSKOLD 1909 e *Hystrichis acantocephalicus*, dados segundo CRAM 1927. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>E. confusus</i>		<i>B. asperodorsus</i>		<i>E. perpapillatus</i>		<i>E. ignotus</i>		<i>H. acantocephalicus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	5,44 6,06	5,58	9,30	29,99	42	17	50,66 - 120	72,08 - 120	23 - 45	35 - 47
Largura	0,05 0,07	0,10	0,07	0,12	1,00	1,20 - 1,50	0,71 - 1,36	0,78 - 1,63	1,50 - 2,00	2,00 - 3,00
Esôfago	2,10 2,40	2,50	1,99	2,90	10,40	13,60	8,12 - 19,04	12,88 - 21	8,00	9,60
Porção muscular do esôfago	0,081 0,094	0,10	0,244	0,33	-	-	-	-	-	-
Cavidade bucal	-	-	-	-	-	-	0,10 - 0,20	0,11 - 0,21	0,130	-
Espinhos céfálicos	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,025 - 0,030 x 0,015 - 0,017
Vulva - terminação do esôfago	-	0,027	-	0,28	-	-	-	-	-	-
Ovos	-	0,056 x 0,024	-	0,061 - 0,025 x 0,020	-	0,053 - 0,061 x 0,031 - 0,033	-	0,054 - 0,061 x 0,035 - 0,036	-	0,075 - 0,079 x 0,040 - 0,044
Relação das regiões anterior-posterior	1:1,5	1,1,2	1:3,67	1:9,68	-	-	-	-	-	-
Espículo	0,27	-	-	-	-	-	-	7,79 - 9,24	-	-
Bainha espicular	0,24 x 0,013	-	0,63	-	-	-	-	-	-	-
Anel nervoso	-	-	0,216	0,234	-	-	-	0,16 - 0,29	0,18 - 0,30	-
Vagina	-	-	-	1,03 x 0,036	-	-	-	12,36	-	-
Bolsa caudal	-	-	-	0,007 x 0,029	-	-	0,49 - 0,64	-	-	-
Vulva	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,175
Papilas caudais	4 (2 dorsais. 2 ventrais)	-	-	-	-	-	-	-	-	-

Tabela VII. *Paradeletocephalus minor*, dados segundo FREITAS & LENT 1947; *Deletocephalus cesarpintoi*, dados segundo VAZ 1936; *Syngamus trachea*, dados segundo CRAM 1927; *Paramidostomum pulchrum*, dados segundo FREITAS & MENDONÇA 1949 e *Lutzinema lutzi*, dados segundo LENT & FREITAS 1934. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>P. minor</i>		<i>D. cesarpintoi</i>		<i>S. trachea</i>		<i>P. pulchrum</i>		<i>L. lutzi</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	6,87 - 7,70	8,21 - 10,22	14 - 16	18 - 22	2,00 - 6,00	5,00 - 20,00	8,68 - 8,94	11,56 - 15,24	6,80 - 7,00	10,00 - 11,40
Largura	0,37 - 0,43	0,37 - 0,48	0,46 - 0,50	0,5 - 0,6	0,20	0,35	0,15 - 0,17	0,17 - 0,22	0,08 - 0,10	0,11 - 0,13
Cápsula bucal	0,060 - 0,070	0,060 - 0,070	0,020 - 0,022	0,020 - 0,022	-	-	0,004	0,006 - 0,008	-	-
	x 0,13 - 0,14	x 0,13 - 0,14	x 0,26 - 0,28	x 0,26 - 0,28	-	-	0,008 - 0,010	0,013 - 0,015	-	-
Cristas da cápsula	0,043	0,043	-	-	-	-	-	-	-	-
Dilatação cuticular céfálica	-	-	-	-	-	-	-	-	0,088 - 0,110	0,088 - 0,110
Esôfago	0,43 - 0,48	0,50 - 0,53	1,30 - 1,50	1,41 - 1,70	-	-	0,76 - 0,90	0,96 - 1,06	0,38 - 0,49	0,38 - 0,49
	x 0,17 - 0,20	x 0,20	x 0,22	x 0,24	-	-	0,091	0,096 - 0,096	0,113	-
Anel nervoso	0,26 - 0,27	0,26 - 0,30	-	-	-	-	0,22 - 0,24	0,26 - 0,30	0,218	0,218
Poro excretor	0,29 - 0,33	0,26 - 0,30	0,7	0,88	-	-	0,32 - 0,33	0,33 - 0,36	0,17 - 0,26	0,17 - 0,26
Papilas cervicais	0,31 - 0,36	0,30 - 0,33	0,8	-	-	-	0,35 - 0,36	0,36 - 0,39	-	-
Vulva	-	0,55 - 0,60	-	0,65 - 0,70	-	-	-	2,91 - 3,63	-	4,70
Ovejector	-	2,04 - 2,41	-	3,00	-	-	-	0,74 - 0,83	-	0,11
Vagina	-	0,53 - 0,58	-	-	-	-	-	-	-	0,40
Ovos	-	0,157 - 0,174	-	0,147 - 0,156	-	0,085 - 0,090	-	0,071 - 0,100	-	0,056 - 0,064
	x 0,070 - 0,087	-	x 0,073	-	x 0,050	-	x 0,034	x 0,036	-	x 0,024 - 0,040
Ânus	-	0,36 - 0,41	0,26 - 0,28	0,36 - 0,44	-	-	-	0,25 - 0,31	-	0,14
Espículos	2,88 - 3,18	-	4,6 - 5,0	-	0,057 - 0,064	-	0,052 - 0,054	-	0,128 - 0,136	-
Gubernáculo	0,060 - 0,070	-	-	-	-	-	0,050 - 0,055	-	-	-

Tabela VIII. *Ornithonema mensoris*, dados segundo TRAVASSOS 1935; *Ornithostrongylus almeidai*, dados segundo TRAVASSOS 1937; *Ornithostrongylus fariae*, dados segundo TRAVASSOS 1921; *Ornithostrongylus iheringi* e *Ornithostrongylus minutus*, dados segundo TRAVASSOS 1941. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>O. mensoris</i>		<i>O. almeidai</i>		<i>O. fariae</i>		<i>O. iheringi</i>		<i>O. minutus</i>		
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	
Comprimento	10,4	12,4 - 15,0	2,7	2,8	6,3 - 6,4	9,0 - 10,0	17,0 - 20,0	7,0	19,0 - 20,0	7,0	10,0
Largura	0,10	0,11	0,10	0,12	0,082	0,097	0,120	0,11	0,15	0,12	0,16
Dilatação cuticular céfálica	0,088 - 0,096	0,088 - 0,096	0,082	0,090	0,082 - 0,090	0,095 - 0,055	0,095 - 0,055	0,10	0,10	0,060	0,060
Asa dorsal (largura)	0,016	0,032	-	-	-	-	-	-	-	-	
Poro excretor	0,21	0,23	0,285	0,285	-	-	0,20	0,20	-	-	
Anel nervoso	0,19 - 0,20	0,19 - 0,20	0,180	0,180	-	-	-	-	-	-	
Esôfago	0,35 - 0,37	0,39 - 0,40	0,34 - 0,36	0,34 - 0,36	0,450	0,450	0,6	-	0,30 - 0,36	0,30 - 0,36	
	x 0,032	x 0,035	x 0,032	x 0,042	0,037	0,037	-	-	-	-	
Vulva	-	3,2 - 3,9	-	4,3 - 5,1	-	5	-	4,1	-	2,5	
Ovojetor	-	0,57 - 0,60	-	0,180	-	-	-	-	-	0,370	
Ovos	-	0,064 - 0,071	-	0,060	-	0,070 - 0,075	-	0,058 - 0,062	-	0,050	
	x 0,037	x 0,042	-	x 0,037	-	x 0,038	-	x 0,042	-	x 0,030	
Ânus	-	0,12	-	-	-	0,140	-	0,22	-	0,12	
Espinho terminal	-	0,021	-	0,022	-	-	-	0,20	-	0,020	
Espicúlos	0,20	0,24	-	0,165 - 0,185	-	0,150 - 0,160	-	0,140	-	0,09 - 0,10	
Gubernáculo	0,071 - 0,080	-	0,065 - 0,075	-	0,065 - 0,070	-	0,060	-	0,030	-	

Tabela IX. *Ornithostrongylus quadriradiatus*, dados segundo TRAVASSOS 1921; *Ornithostrongylus salobrensis*, dados segundo TRAVASSOS 1941; *Oswaldostrongylus cruzi*, dados segundo LENT & FREITAS 1934; *Trichostrongylus nigricimctus*, dados segundo TRAVASSOS 1921 e *Trichostrongylus nagatyi*, dados segundo FREITAS & LENT 1935. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>O. quadriradiatus</i>		<i>O. salobrensis</i>		<i>O. cruzi</i>		<i>T. nigricimctus</i>		<i>T. nagatyi</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	9,0 - 12,0	18,0 - 24,0	11,0	15,0 - 17,0	5,0 - 5,5	8,7 - 10,5	8,0 - 10,0	15,0	5,26 - 5,65	7,46 - 7,72
Largura			0,10	0,16	0,10 - 0,11	0,12 - 0,17		0,10	0,056 - 0,096	0,096 - 0,112
Dilatação cuticular céfálica	0,095	0,095	0,060	0,060	0,08 - 0,12	0,08 - 0,12				
Poro excretor			0,12	0,12					0,216	0,216
Anel nervoso			0,12	0,12	0,18	0,18				
Esôfago	0,450	0,450	0,500	0,500					0,686 - 0,840	0,686 - 0,715
Espinho terminal				0,020		0,020 - 0,028				
Ânus		0,140		0,15		0,16				0,070 - 0,075
Vulva		5,0		4,7 - 5,0		2,6				1,2 - 1,37
Ovojetor				0,50		0,08				0,572 - 0,615
Ovos		0,070 - 0,075		0,060 - 0,070		0,048 - 0,056				0,054
		0,038 - 0,040		0,035 - 0,040		0,024 - 0,032				x 0,030
Espículo maior									0,162 - 0,165	
								x 0,019 - 0,022		
Espículo menor									0,154 - 0,158	
								x 0,024 - 0,027		
Espículos	0,150 - 0,160		0,250		0,190					
Gubernáculo	0,065 - 0,070		0,040		0,045				0,081 - 0,088	
Papilas cervicais					0,21 - 0,24	0,21 - 0,24			x 0,030 - 0,037	

Tabela X. *Ascaridia amblymoria*, dados segundo DRASCHE 1883; *Ascaridia brasiliensis*, dados segundo MAGALHÃES 1892; *Ascaridia columbae*, dados segundo TRAVASSOS 1913; *Ascaridia galli*, dados segundo CRAM 1927 e *Ascaridia hermaphrodita*, dados segundo TRAVASSOS 1930. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>A. amblymoria</i>		<i>A. brasiliensis</i>		<i>A. columbae</i>		<i>A. galli</i>		<i>A. hermaphrodita</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	
Comprimento	40	39	24	16 - 31	20 - 37	30 - 80	60 - 120	26 - 46	27 - 55	
Largura	1,25	1,00	0,60	1,1	1,3 - 1,6	*	*	1,2 - 1,4	1,2 - 1,5	
Esôfago			2,0	*	*	*	*	1,5 - 2,1	1,5 - 2,1	
								0,28 - 0,50	0,28 - 0,50	
Lábios	*	*	*	*	*	*	*	0,14 - 0,21	0,14 - 0,21	
Poro excretor	*	*	*	*	*	*	*	0,92 - 1,18	0,92 - 1,18	
Anel nervoso	*	*	*	*	*	*	*	0,61 - 0,74	0,61 - 0,74	
Espicúlos	*	*	*	1,2 - 1,9	*	4,0	*	2,30 - 2,93	*	
Ânus	*	*	*	*	1,2	*	*	0,42 - 0,55	0,85 - 1,20	
Ovos	*	*	*	*	0,068 x 0,040 - 0,050	*	0,075 - 0,080 x 0,045 - 0,050	*	0,056	
Distância da ventosa ao ânus	*	*	*	*	*	*	*	0,24 - 0,35	*	
Ventosa	*	*	0,090	0,150 - 0,200 x 0,250 - 0,160	*	0,220	*	0,21 - 0,32	*	
Papilas Caudais	9 (3 pré, 6 pós, 1 ímpar pré-anal)	10	12 (7 pré, 5 pós-anais)		10			15 - 16 (5 pré, 1-2 ad, 7-8 pós-anais)		

Tabela XI. *Ascaridia lineata*, dados segundo CRAM 1927; *Ascaridia magalhaesi*, dados segundo TRAVASSOS 1913; *Ascaridia numidae*, dados segundo LEIPER 1908; *Ascaridia ornata*, dados segundo KREIS 1955; *Ascaridia orthocerca*, dados segundo STOSSICH 1902 e *Ascaridia pintoi*, dados segundo TRAVASSOS 1913. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>A. lineata</i>		<i>A. magalhaesi</i>		<i>A. numidae</i>		<i>A. ornata</i>		<i>A. orthocerca</i>		<i>A. pintoi</i>		
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	
Comprimento	55,0	68,0	60,0 - 95,0	30,0	42,0	19,4 - 35,0	30,6	50,0	21,16 - 23,45	27,38	30,93	30,0	40,0
Largura	0,900	0,900	1,46	-	0,72 - 0,88	1,00 - 1,28	-	-	1,00 - 2,00	-	-	0,7	
Esôfago	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1,38 x 0,27	
Lábios	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,057	
Papilas cervicais	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,9 - 1,0	
Espiculos	1,6 - 2,4	-	3,63	-	3,00	-	2,10 - 2,73	-	-	-	-	0,14	
Ânus	0,540	1,800	-	-	-	-	1,93 - 2,68	-	-	-	-	0,65	
Ovos	-	0,080 x 0,050	-	0,096 x 0,057	-	0,098 x 0,053	-	-	-	-	-	-	
Distância da ventosa ao ânus	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,21	
Ventosa	0,200 - 0,250	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,14	
Cauda	-	-	1/77 do total do corpo	1/42 do total do corpo	-	-	-	-	-	-	-	-	
Vulva	-	-	-	-	-	-	-	-	1/2 do compr. do corpo	-	2/3 do compr. do corpo	-	
Papilas caudais	10 pares	9 pares (2 pré, 7 pós-anais)	-	-	10 pares (3 pré, 7 pós-anais)	-	-	-	12 pares (5 pré, 6 pós-anais)	-	9 pares	-	

Tabela XII. *Ascaridia pterophora*, dados segundo CRISTOFARO & FEIJÓ 1976; *Ascaridia sergiomeirai*, dados segundo PEREIRA 1933; *Ascaridia serrata*, *Heterakis alata* e *Heterakis arquata*, dados segundo SCHNEIDER 1866. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>A. pterophora</i>		<i>A. sergiomeirai</i>		<i>A. serrata</i>		<i>H. alata</i>		<i>H. arquata</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	30,45 - 36,30	42,57 - 47,85	27,00 - 30,00	38,00 - 41,00	41,00	41,00	17,00	20,00	25	14,00 - 22,00
Largura	0,59 - 0,72	0,72 - 0,89	0,60 - 0,68	0,80	-	-	-	-	-	-
Lábios	0,048 - 0,064	0,048 - 0,080	0,06 - 0,10	0,06 - 0,10	-	-	-	-	-	-
Esôfago	2,27 - 2,83	2,77 - 2,93	0,7 - 1,9	1,9 - 2,6	-	-	1,2	-	1,35 - 1,44	-
Anel nervoso	0,62 - 0,69	0,64 - 0,68	0,52	0,52	-	-	-	-	-	-
Poro excretor	0,75 - 0,88	0,84 - 0,89	-	0,86	-	-	-	-	-	-
Ânus	0,39 - 0,48	1,15 - 1,32	0,54	1,2 - 1,8	-	-	0,279	0,460	0,270	1,12
Vulva	-	21,12 - 25,08	-	12,6 - 15,1	-	1,3 do comp. do corpo	-	-	-	-
Ovos	-	0,040 - 0,080 x 0,032 - 0,048	-	0,075 x 0,041	-	-	-	0,059 x 0,037	-	0,052 x 0,029
Espiculos	0,72 - 0,86	-	0,90 - 0,94	-	-	-	0,63 - 0,65	-	2,60	-
Ventosa	0,12 - 0,14	-	0,14 - 0,18	-	-	-	0,180	-	0,090	-
Ovovítor	-	-	-	1,1	-	-	-	-	-	-
Papilas caudais	12 pares (5 pré, 7 pós-anais)	-	10 pares (7 pré, 3 pós-anais)	-	10 pares (3 pré, 2 ad, 5 pós-anais)	-	14	-	15 pares (12 pós, 3 pré-anais)	-

Tabela XIII. *Heterakis brasiliiana*, dados segundo LINSTOW 1898; *Heterakis brevispiculum*, dados segundo GENORE 1911; *Odontoteras fariai*, dados segundo TRAVASSOS 1945; *Heterakis gallinarum*, dados segundo MENDONÇA 1953 e *Heterakis ibanezi*, dados segundo FREITAS et al. 1969. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>H. brasiliiana</i>		<i>H. brevispiculum</i>		<i>O. fariai</i>		<i>H. gallinarum</i>		<i>H. ibanezi</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	19,1 - 20,0	34,0	5,34 - 8,35	6,38 - 10,6	5,2 - 6,9	7,8 - 8,3	6,87 - 8,74	9,45 - 11,05	4,19 - 5,08	5,86 - 7,16
Largura	0,52 - 0,59	0,79	0,25 - 0,30	0,26 - 0,36	0,29 - 0,38	0,26 - 0,32	0,27 - 0,34	0,38 - 0,42	0,83 - 0,98	0,90 - 1,06
Esôfago	1,11,5 do comp. total	-	-	-	0,91 - 0,99	1,00	0,97 - 1,13	1,11 - 1,17	-	-
Cauda	1,57 do comp. total	1,30	-	-	-	-	-	-	-	-
Ventosa	0,20	-	-	-	0,060 - 0,076	-	0,083	-	0,04 - 0,07	-
Espículo maior	-	-	-	-	1,5 - 1,7	-	1,51 - 2,18	-	-	-
Espículo menor	-	-	-	-	0,8 - 1,2	-	0,54 - 0,80	-	-	-
Espículos	0,26	-	0,40	-	-	-	-	-	0,38 - 0,61	-
Ovos	-	0,065 x 0,044	-	0,063 x 0,036	-	0,068 - 0,076 x 0,034 - 0,038	-	0,061 - 0,078 x 0,041 - 0,043	-	0,048 - 0,066 x 0,026 - 0,029
Poro excretor	-	-	-	-	0,42 - 0,45	0,42 - 0,45	-	-	0,46 - 0,51	0,49 - 0,58
Anel nervoso	-	-	-	-	0,26 - 0,30	0,30 - 0,35	0,35	0,32	0,18 - 0,23	0,15 - 0,20
Asas laterais (largura)	-	-	-	-	0,030	0,030	-	-	-	-
Faringe	-	-	-	-	0,038 - 0,045	0,19 - 0,24	-	0,63	0,04	0,04 - 0,07
Ovejector	-	-	-	-	-	0,06	-	4,51 x 0,10	-	1,06
Apice caudal	-	-	-	-	0,39 - 0,48	-	-	-	-	-
Dist. ventosa - ânus	-	-	-	-	0,076 - 0,091	-	0,10 - 0,13	-	-	-
Ânus	-	-	-	-	-	1,00 - 15,00	0,40 - 0,45	1,21	0,09 - 0,12	0,28 - 0,34
Vulva Papilas caudais	12 pares (2 pré, 6 ad, 4 pós-anais)	-	-	-	10 pares (6 pré, 4 pós-anais)	-	-	4,22	-	2,66 - 3,06

Tabela XIV. *Heterakis isolonche*, dados segundo MENDONCA 1953; *Heterakis macabuensis* dados segundo VICENTE & SANTOS 1967; *Heterakis nattereri*, *Heterakis psophiae*, dados segundo TRAVASSOS 1913; *Heterakis valdemucronata*, dados segundo MOLIN 1860 e *Heterakis spiculatus*, dados segundo VICENTE et al. 1993. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>H. isolonche</i>		<i>H. macabuensis</i>		<i>H. nattereri</i>		<i>H. psophiae</i>		<i>H. valdemucronata</i>		<i>H. spiculatus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	9,61 - 12,49	13,50 - 15,41	4,33	6,66 - 9,49	4,00	4,20	10,00	12,00	7,00	12,00	6,69	8,22 - 9,86
Largura	0,50 - 0,54	0,57 - 0,60	0,18	0,28 - 0,38	0,30	0,30	-	-	-	0,20	0,57	0,61
Lábios	0,037 - 0,042	0,033 - 0,10	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Poro excretor	-	-	0,34	0,35 - 0,39	-	-	-	-	-	-	0,46	0,53 - 0,51
Anel nervoso	0,47	0,46 - 0,50	0,16	0,22 - 0,26	-	0,20	-	-	-	-	0,32	0,35 - 0,32
Esôfago	1,38 - 1,63	1,61 - 1,81	0,37	0,37 - 0,45	0,60	0,40	-	-	-	-	1,26 - 1,75	1,30
Faringe	0,066 - 1,104	0,083 - 0,109	0,066	0,067 - 0,073	-	-	-	-	-	-	-	-
Bulbo esofageano	0,43 - 0,47	0,40 - 0,50	0,16	0,16 - 0,19	0,17	0,17	-	-	-	-	0,35	0,37
Vulva	x	x	0,30 - 0,35	0,26 - 0,30	0,12	0,13 - 0,14	-	-	-	-	x	0,29
	-	-	7,07 - 7,13	-	3,88 - 4,66	-	2,00	-	-	-	-	5,40
Ovejector	-	-	4,89 - 5,73	-	-	-	-	-	-	-	-	1,98
Ovos	-	-	0,071 - 0,083	-	0,059 - 0,063	-	0,063	-	0,052	-	-	0,064
Ânus	-	-	0,042 - 0,049	-	0,037 - 0,040	-	0,035	-	0,039	-	-	0,032 - 0,036
	-	-	0,58 - 0,64	1,14 - 1,61	-	-	-	0,80 - 0,90	-	-	0,18	0,74
Espículos	-	-	-	-	0,26	-	1,00	-	0,63	-	-	-
Espículo maior	1,54 - 1,94	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2,36 - 2,56	-
Espículo menor	1,53 - 1,83	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1,02 - 1,05	-
Diâmetro da ventosa	0,18 - 0,27	-	0,053	-	0,078	-	0,09	-	-	-	0,180 - 0,195	-
Dist. ventosa - ânus	0,10 - 0,12	-	-	-	0,042	-	-	-	-	-	0,19 - 0,20	-
Asas caudais	0,74 - 0,80 x 0,80 - 0,10	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Papilas caudais	12 pares (2 pré, 6 ad, 4 pós-anais)	-	9 pares (2 pré, 2 ad, 5 pós-anais)	-	13 pares (3 pré, 2 ad, 8 pós-anais)	-	-	10 pares (3 pré, 7 pós-anais)	-	-	-	13 pares (7 pré, 2 ad, 4 pós-anais)

Tabela XV. *Subulura acutissima*, dados segundo FREITAS et al. 1970; *Subulura alfenensis*, dados segundo PINTO 1968; *Subulura allodapa*, dados segundo CRISTOFARO & FEIJÓ 1976; *Subulura bentocruzi*, dados segundo BARRETO 1918 e *Subulura brumpti*, dados segundo LOPEZ-NEYRA 1922. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>S. acutissima</i>		<i>S. alfenensis</i>		<i>S. allodapa</i>		<i>S. bentocruzi</i>		<i>S. brumpti</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	9,66 - 10,50	7,69 - 12,14	7,36 - 8,47	8,78 - 10,00	10,62 - 12,94	7,7 - 16,0	13,0 - 21,0	6,9 - 10,0	9,0 - 13,7	
Largura	0,26 - 0,33	0,30 - 0,36	0,180 - 0,185	0,34 - 0,38	0,36 - 0,44	0,436	0,643	0,42	0,47 - 0,56	
Vestíbulo	0,035 - 0,037	0,040	0,030	0,032 - 0,048	0,033 - 0,039	0,038	0,038			
	x 0,044 - 0,048	x 0,052	x 0,018	x 0,032 - 0,048	x 0,039 - 0,053					
Esôfago	1,24 - 1,33	1,24 - 1,33	0,852	1,33 - 1,69	1,70 - 1,90	1,495	1,495	1/7,25 comp. corpo		
Bulbo esofágico	0,21 - 0,24	0,22 - 0,28	0,150	0,24 - 0,26	0,26 - 0,28	0,190	0,190			
	x 0,19 - 0,24	x 0,20 - 0,28		x 0,24 - 0,28	x 0,26 - 0,31					
Anel nervoso	0,26 - 0,30	0,26 - 0,30	0,215	0,35 - 0,37	0,34 - 0,41	0,372	0,372	1/4 comp. esôfago		
Poro excretor	0,58 - 0,61	0,58 - 0,59	0,715	0,48 - 0,53	0,49	0,604	0,651			
Vulva		3,24 - 5,86			4,66 - 5,56				4,3 - 5,4	
Ovos		0,048			0,053 - 0,073		0,083		0,075 - 0,080	
	x 0,040			x 0,039 - 0,053	x 0,049		x 0,049		x 0,065 - 0,070	
Reto		0,19 - 0,23								
Ânus	0,26 - 0,31	0,83 - 1,11	0,225			0,254	1,156			
Espículo maior	1,60 - 1,81					1,524				
Espículo menor	1,06 - 1,26					1,056				
Espículos			0,560 - 0,575	0,93 - 1,13						
Relação espicular	1,1,5 - 1,1,7									
Gubernáculo	0,16 - 0,17		0,099 x 0,050	0,11 - 0,14 x 0,093		0,169				
Ventosa	0,20 - 0,26		0,150	0,14 - 0,16		0,280		0,170 - 0,220		
Dist. ventosa - ânus	0,19 - 0,23							0,340 - 0,500		
Papilas caudais	10 pares (5 pré, 5 pós-anais)		11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)	11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)		11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)		11 pares (6 pré, 5 pós-anais)		

Tabela XVI. *Subulura carlosi*, *Subulura differens*, dados segundo BARRETO 1919; *Subulura forcipata*, dados segundo RODRIGUES & RODRIGUES 1981; *Subulura lutzi* e *Subulura olympioi*, dados segundo BARRETO 1919. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>S. carlosi</i>		<i>S. differens</i>		<i>S. forcipata</i>		<i>S. lutzi</i>		<i>S. olympioi</i>			
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea		
Comprimento	9,0 - 10,0	10,0 - 15,0	8,6	11,3 - 12,5	10,13 - 11,19	14,66 - 18,66	14,0	14,0 - 22,5	5,0 - 8,4	7,7 - 15,6		
Largura	0,29	0,35	0,282	0,334	0,266	0,346	0,399	0,37	0,46	0,411	0,462	
Asas céfálicas	0,930 x 0,051	0,930 x 0,051	-	-	-	-	-	1,272	1,272	-	-	
Esôlago	1,10	1,10	0,925	1,105	1,256	1,415	1,279	1,385	1,24 - 1,60	1,24 - 1,60	0,899	1,128
Anel nervoso	-	-	-	-	0,249	0,283	0,333	-	-	-	-	
Poro excretor	-	-	-	-	0,449	0,533	0,416	0,558	0,646	0,465	0,474	
Cápsula bucal	-	-	0,041 x 0,022	0,054 x 0,029	0,037 x 0,037	0,044 x 0,037	0,055	0,055	0,041 x 0,029	0,067 x 0,033		
Bulbo esofageano	-	-	0,231 x 0,205	0,257 x 0,231	0,216 x 0,231	0,213 x 0,249	0,25	0,25	0,179 x 0,231	0,084 x 0,093		
Ventosa	0,212	-	0,169	-	0,116	0,133	-	0,213	-	0,084 x 0,033	-	
Ventosa - extremidade caudal	0,465	-	0,508	-	-	-	0,798	-	0,465	-		
Espículo maior	2,450 x 0,025	-	-	-	-	-	1,270	-	-	-		
Espículo menor	0,960 x 0,025	-	-	-	-	-	0,794	-	-	-		
Espículos	-	-	1,016 x 0,022	-	0,766	0,749	-	-	-	0,899	-	
Gubernáculo	0,169	-	0,101	-	0,133	0,166	-	0,144	-	0,127	-	
Ânus	0,186	-	0,169	0,771	0,249	0,266	0,416	0,169	0,443	0,228	0,976	
Ovejotor	-	1,136	-	0,677	-	-	-	-	1,156	-	0,693	
Ovos	-	0,084	-	0,059	-	0,066	0,070	-	0,083	-	0,067	
	x	0,067	-	0,050	-	0,046	0,048	-	x	-	0,033	
Vulva	-	-	-	5,397	9,33	0,392	-	-	0,392	-	-	
Reto	-	-	-	-	0,25	-	-	-	-	-	-	
Papilas caudais	11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)	-	10 pares (3 pré, 2 ad, 5 pós-anais)	-	10 pares (3 pré, 2 ad, 5 pós-anais)	-	11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)	-	11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)	-	-	

Tabela XVII. *Subulura reclinata*, dados segundo BARRETO 1919; *Subulura papillosa*, dados segundo MOLIN 1860; *Subulura rudolphii*, dados segundo SANTOS 1970; *Subulura strongylina* e *Subulura suctoria*, dados segundo BARRETO 1919. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>S. reclinata</i>		<i>S. papillosa</i>		<i>S. rudolphii</i>		<i>S. strongylina</i>		<i>S. suctoria</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	11,00	14,30 - 20,50	12,00		13,20	15,99	4,36 - 12,00	5,60 - 18,70	11,80 - 13,80	20,00 - 23,00
Largura	0,359	0,514	0,300		0,29	0,31	0,308	0,411	0,359	0,539
Cápsula bucal	-		-		0,02 x 0,05	0,02 x 0,05	0,048	0,048	0,050 x 0,033	0,067 x 0,042
Anel nervoso	-	-	-		0,18	0,18	-	-	-	-
Poro excretor	-	-	-		0,41	-	0,465	0,186	0,420	0,508
Esôfago	1,207	-	-		1,270	1,010	1,040	1,040	1,185	1,285
Bulbo	0,254 x 0,211	-	-		0,20 x 0,17	0,21 x 0,18	0,205	0,205	0,254 x 0,203	0,205 x 0,231
Ventosa	0,143	-	-		0,25	-	0,169	-	0,135	-
Ventosa caudal	0,508	-	-		-	-	0,450	-	-	-
Espículo maior	1,516 x 0,018	-	-		-	-	-	-	-	-
Espículo menor	1,105 x 0,025	-	-		-	-	-	-	-	-
Espículos	-	-	-		0,76	-	1,180	-	1,100 - 0,025	-
Gubernáculo	0,160	-	-		0,12	-	0,169	-	0,127	-
Ânus	0,211	-	-		0,27	0,65	0,186	1,053	0,211	0,156
Ovoveter	-	1,285	-		-	-	-	0,950	-	0,779
Ovos	-	0,076 x 0,050	-		-	0,055 x 0,044	-	0,084 x 0,067	-	0,051 x 0,045
Vulva	-	-	-		-	7,81	-	-	-	-
Reto	-	-	-		-	0,22	-	-	-	-
Papilas caudais	11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)	-	11 pares (6 pré, 5 pós-anais)		10 pares (4 pré, 1 ad, 5 pós-anais)	-	11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)	-	11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)	-

Tabela XVIII. *Subulura travassosi*, *Subulura trogoni*, dados segundo BARRETO 1918; *Contraaecum multipapillatum*, dados segundo BAYLIS 1920; *Contraaecum pelagicum*, dados segundo SANTOS, 1984 e *Ancyracanthopsis coronata*, dados segundo WONG & LANKESTER 1985. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>S. travassosi</i>		<i>S. trogoni</i>		<i>C. multipapillatum</i>		<i>C. pelagicum</i>		<i>A. coronata</i>		
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	
Comprimento	3,00 - 7,70	6,00 - 10,00	7,40	15,50	13,00	18,00	18,00 - 20,40	31,03 - 31,77	40,96 - 52,53	5,50 - 8,20	8,00 - 18,00
Largura	0,230 - 0,360	0,400 - 0,410	0,572	0,858	0,60	0,90	0,50 - 1,00	0,53 - 0,55	0,69 - 0,75	0,070 - 0,105	0,080 - 0,150
Cápsula bucal	0,042	0,042	0,045 x 0,038	0,045 x 0,038						0,040 - 0,060	0,050 - 0,080
Anel nervoso	0,254	0,254	0,344	0,344				0,55 - 0,75	0,47 - 0,56	0,102 - 0,165	0,105 - 0,151
Porto excretor	0,381	0,423	0,620	0,560						0,110 - 0,195	0,127 - 0,195
Esôfago	1,028				3,23	3,23	3,47 - 3,95 x	2,99 - 3,77 x	1,765	2,970	
Bulbo	0,231	0,254	0,279 x 0,353	0,279 x 0,353							
Ceco esofageano					1/3 do ceco intestinal		0,64 - 0,95 x	0,39 - 0,76 x			
Ceco intestinal					7/8 comp. do esôfago	3/4 comp. do esôfago	2,11 - 3,08 x	2,34 - 3,90 x			
Ventosa	0,385		0,423 x 0,186				0,20 - 0,27	0,16 - 0,24			
Ventosa caudal	0,508									0,190 - 0,330	
Espicúlos	1,710		0,558 x 0,038		1,27		4,10 - 4,75			x	0,070 - 0,100
Gubernáculo	0,211		0,228								
Ovovítor		0,771									
Ovos		0,077 x 0,058		0,068 x 0,060		0,068 x 0,060		0,05 - 0,08 x			
Reto			0,232					0,04 - 0,08			
Apêndice caudal			0,093	0,186							
Ânus			0,232	1,176			0,09 - 0,22	0,27 - 0,61			
Cauda						0,37			0,105 - 0,178	0,100 - 0,220	
Vulva						Parte post. do corpo 2:1		7,91 - 15,12		4,50 - 10,00	
Papilas caudais	11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais)		11 pares (3 pré, 2 ad, 6 pós-anais), 1 impar pós-anal		10 pares pré 3 - 50 pós-anais		28 - 31 pares pré-anais, 7 pares pós				

Tabela XIX. *Cheilospirura hamulosa*, dados segundo DIESING 1861; *Chordatortilis crassicauda*, dados segundo MENDONÇA & RODRIGUES 1965; *Cosmocephalus obvelatus*, dados segundo RODRIGUES & VICENTE 1963; *Deliria gomesae*, dados segundo VICENTE et al. 1980 e *Dispharynx magnilabiata*, dados segundo MOLIN 1860. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>C. hamulosa</i>		<i>C. crassicauda</i>		<i>C. obvelatus</i>		<i>D. gomesae</i>		<i>D. magnilabiata</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	12,00 - 14,00	16,00 - 25,00	8,99	12,79 - 18,66	9,50 - 12,00	12,50	5,74 - 7,00	9,95 - 13,37	7,50	13,00 - 16,00
Largura			0,35	0,58 - 0,66	0,25 - 0,28	0,277	0,11	0,12 - 0,14	0,20	0,300
Vestíbulo					0,369 - 0,462	0,363	0,079 - 0,093	0,090 - 0,100		
Córdões (comprimento)			1,33	2,05 - 2,13						
Prémera alça dos córdões					0,072 - 0,079	0,080				
Segunda alça dos córdões					0,363 - 0,442	0,440				
Anastomose extremidade anterior					0,132 - 0,231					
Papilas cervicais				3,16 - 3,99	0,399					
Esôfago total			2,99							
Esôfago muscular			0,72	0,63 - 0,83	0,98 - 1,32	0,77	0,52 - 0,68	0,64 - 0,73		
	x		0,079	0,099 - 0,112			x	x		
Esôfago glandular			2,27	2,53 - 3,16	2,85 - 4,61	3,43	0,46 - 0,63	0,68 - 0,90		
	x		0,165	0,151 - 0,231						
Porto excretor			0,76	1,03	0,532 - 0,630					
Anel nervoso			0,38	0,37			0,14 - 0,15	0,13 - 0,17		
Vulva - cauda				0,20 - 0,43						
Ovovíetor				0,47 - 0,50				0,16		
Ovos		0,030		0,040		0,036		0,036 - 0,039		
	x		0,020	0,026		x	x	0,021 - 0,025		
Ânus				0,086 - 0,133	0,415	0,175	0,082 - 0,10	0,097 - 0,120		
Espículo maior				0,600 x 0,007				0,36 - 0,42		
Espículo menor				0,133 x 0,018						
Vulva - extremidade anterior						6,2		6,01 - 6,23		
Papilas caudais	5 pares pós-anais		7 pares (2 pré, 5 pós-anais)		9 pares (4 pré, 5 pós-anais)		9 pares (4 pré, 5 pós-anais)		11 pares (4 pré, 7 pós-anais)	

Tabela XX. *Dispharynx crassissima*, dados segundo MOLIN 1860; *Dispharynx spiralis*, dados segundo CRAM 1927; *Echinuria longevaginata*, dados segundo MOLIN 1860; *Sciadiocara umbellifera*, dados segundo WONG & LANKESTER 1985; *Schistorophus laciniatus*, dados segundo MOLIN 1860 e *Acuaria majori*, dados segundo PINTO et al. 1991. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>D. crassissima</i>		<i>D. spiralis</i>		<i>E. longevaginata</i>		<i>S. umbellifera</i>		<i>S. laciniatus</i>		<i>A. majori</i>		
	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea		
Comprimento	12,00	7,00 - 8,30	9,00 - 10,20	6,00	7,00 - 8,00	6,00 - 6,50	8,40 - 12,90	7,00	14,00	5,95 - 6,72	16,96 - 18,02		
Largura	0,50	0,230 - 0,515	0,360 - 0,565	0,100	0,200	0,130	0,180 - 0,260	0,10	0,20	0,100 - 0,120	0,140 - 0,150		
Cordões		0,415 - 0,515	0,900 - 1,600							0,018 - 0,021	0,021 - 0,025		
Cápsula bucal						0,030 - 0,040	0,040 - 0,050				0,150	0,180 - 0,200	
Anel nervoso						0,120	0,165				0,180	0,230 - 0,260	
Poro excretor							0,185						
Papilas cervicais						0,110	0,177						
Esôfago muscular						1,140 - 1,220	1,95 - 2,95				0,410	0,52	
Esôfago total						3,200 - 3,260	3,22 - 4,49				1,310	1,96	
Ânus		0,275	0,120							0,140 - 0,150	0,140 - 0,160		
Espiculo						0,240 - 0,245							
Espiculo maior		0,400								0,140 - 0,150			
Espiculo menor		0,150								0,110			
Vulva			2,00 - 2,45				5,5 - 7,4				9,80 - 10,08		
Ovos			0,036 - 0,040				0,045 - 0,050				0,036		
		x	0,021				0,020 - 0,023				x	0,018 - 0,021	
Vagina							0,100 - 0,120						
Papilas caudais				9 pares (4 pré, 5 pós-anais)				24				11 pares (4 pré, 1 ad, 6 pós-anais)	

Tabela XXI. *Seurata shIPLEYI*, dados segundo MENDONÇA & RODRIGUES 1968; *Skrjabinoclava tupacincai*, dados segundo FREITAS et al. 1970; *Streptocara penihamata*, dados segundo MOLIN 1860 e *Synhimantus rectus*, dados originais. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>S. shIPLEYI</i>		<i>S. tupacincai</i>		<i>S. penihamata</i>		<i>S. rectus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	15,60	21,52	4,66	4,91 - 5,33	5,00 - 13,00	7,00 - 15,00	6,29 - 7,48	9,18 - 9,35
Largura	0,215	0,377	0,13	0,23 - 0,26	0,10 - 0,30	0,30	0,25 - 0,28	0,44 - 0,51
Espinhos extremidade anterior	0,198	0,216	-	-	-	-	-	-
Capuz bilobado	0,101 x 0,130	0,125 x 0,184	-	-	-	-	-	-
Reentrância do lobo-boca	0,054	0,058	-	-	-	-	-	-
Espinhos do capuz	0,022	0,022	-	-	-	-	-	-
Dilatação cut. lateral	0,036 x 0,011	0,040 x 0,011	-	-	-	-	-	-
Papilas cervicais	0,126	0,144	-	-	-	-	-	-
Espinhos cervicais	0,058	0,061	-	-	-	-	-	-
Espinhos cervicais-boca	0,126	0,148	-	-	-	-	-	-
Vestíbulo	0,162 x 0,022	0,184 x 0,036	0,23 - 0,25 x 0,014	0,26 - 0,28 x 0,014	-	-	0,12 - 0,14	0,14 - 0,16
Esôfago muscular	-	0,830 x 0,033	0,26	0,26	-	-	0,61	0,73 - 0,74
Esôfago glandular	4,58 x 0,053	5,15 x 0,061	1,50 - 1,53 x 0,074 - 0,081	1,56 x 0,070 - 0,074	-	-	2,05 - 2,10	2,59 - 2,94
Poro excretor	0,288	0,302	-	-	-	-	0,19	0,23 - 0,25
Anel nervoso	0,216	0,264	0,24 x 0,26	0,27 x 0,29	-	-	-	5,78 - 6,30
Vulva	-	13,18	-	0,27 - 0,29	-	-	-	-
Ovojetor	-	1,16 x 0,050	-	0,56 - 0,59	-	-	-	-
Ovos	-	0,036 - 0,043 x 0,018	-	0,040 x 0,018 - 0,022	-	-	-	0,032 - 0,036 x 0,018 - 0,021
Ânus	0,231	0,183	0,11 - 0,13	0,050 - 0,052	-	-	0,18 - 0,21	0,10 - 0,12
Espículo maior	0,957 x 0,018	-	0,41 - 0,43	-	-	-	0,69 - 0,81	-
Espículo menor	0,227 x 0,018	-	0,11	-	-	-	0,16	-
Fileiras longitudinais de espinhos-cauda	-	-	1,23 - 1,33	-	-	-	-	-
Papilas Caudais	4 pré, 5 pós-anais, 3 pequ. no ápice caudal	-	9 pares (4 pré, 5 pós-anais)	-	-	-	10 pares (4 pré, 6 pós-anais)	-

Tabela XXII. *Stegophorus diomedaeae*, dados segundo RODRIGUES & MENDONÇA 1967; *Gongylonema freitasi*, dados segundo COSTA 1964; *Gongylonema ingluvicolae*, dados segundo RANSOM 1904; *Cyrnea semilunaris*, dados segundo RODRIGUES & RODRIGUES 1981 e *Excisa excisa*, dados segundo CRAM 1927. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>S. diomedaeae</i>		<i>G. freitasi</i>		<i>G. ingluvicolae</i>		<i>C. semilunaris</i>		<i>E. excisa</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	13,02	22,40	19,60	50,27	17,00 - 20,00	32,00 - 55,00	9,33 - 11,46	11,99 - 14,66	16,50	19,00 - 26,00
Largura	0,154	0,224	0,269	0,440	0,224 - 0,479	0,320 - 0,453	-	-	0,60	0,67
Capuz céfálico	-	0,125	-	-	-	-	-	-	-	-
Espinhas do Capuz	21 (10 em 1 lobo)	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Papilas cervicais	-	0,28	0,130	0,184	-	-	-	-	-	-
Espinhos cervicais tridentados - ext.ant.	0,288	0,288	-	-	-	-	-	-	-	-
Vestíbulo	-	0,224	0,024 x 0,005	0,028 x 0,007	-	-	0,037 x 0,044	0,055	-	-
-	-	-	0,279	0,407	-	-	0,018 x 0,022	x 0,026	-	-
Anel nervoso	-	-	-	-	-	-	0,299 - 0,333	0,266 - 0,383	-	-
Esôfago muscular	1,267	1,411	0,402	0,629	-	-	0,466 - 0,583	0,399 - 0,583	-	-
Esôfago glandular	4,482	4,614	3,176	4,761	-	-	3,99 - 4,66	3,99 - 4,66	-	-
Relação espicular	-	-	1:62,71	-	-	-	-	-	-	-
Gubernáculo	-	-	0,090	-	-	-	0,083 - 0,99	-	-	-
Poro excretor	-	0,515	0,416	0,647	-	-	-	-	0,373 - 0,399	-
Vulva	-	9,66 - 11,48	-	-	-	2,50 - 3,50	-	-	1,082 - 1,333	-
Ovejeto	-	1,65	-	-	-	-	-	-	-	-
Vagina	-	0,528 x 0,077	-	-	-	0,011 - 0,014	-	-	-	-
Ovos	-	0,039	-	-	-	0,057	-	0,048 - 0,055	-	0,042
-	-	x	-	-	-	x	-	x	-	x
-	-	0,018	-	-	-	0,036 - 0,038	-	0,029 - 0,037	-	0,021
Ânus	-	0,196	-	-	0,225 - 0,275	0,165 - 0,288	0,166 - 0,199	0,166 - 0,249	-	-
Espiculo maior	1,14	-	8,63	-	-	-	1,166	-	2,400	-
Espiculo menor	0,091	-	0,138	-	0,100 - 0,120	-	0,433 - 0,466	-	0,620	-
Relação esofágiana	-	-	1:7,76	1:7,17	-	-	-	-	-	-
Bossas cuticulares ext. ant.	-	-	0,54	1,038	0,575 - 0,680	1,300 - 2,600	-	-	-	-
Asa caudal	-	-	-	-	0,500 - 0,736	-	-	-	-	-
Asa caudal esquerda	-	-	-	-	0,600 - 0,800	-	-	-	-	-
Papilas caudais	13 pares (4 pré, 9 pós-anais)	-	-	-	-	-	9 pares (3 pré, 6 pós-anais)	-	6 pares (4 pré, 2 pós-anais)	-

Tabela XXIII. *Habronema unilateralis*, dados segundo MOLIN 1860; *Habronema uncinipenis*, dados segundo LENT & FREITAS 1947; *Hadjelia neglecta*, dados segundo LENT & FREITAS 1939; *Odontospirura zchokkei*, dados segundo FREITAS & LENT 1947 e *Procyrnea ruschii*, dados segundo FREITAS 1967. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>H. unilateralis</i>		<i>H. uncinipenis</i>		<i>H. neglecta</i>		<i>O. zchokkei</i>		<i>P. ruschii</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	7,00 - 9,00	7,00 - 20,00	17,75 - 21,77	26,46 - 33,16	6,97 - 9,20	11,97 - 14,99	15,91 - 17,42	16,75 - 25,12	8,93 - 9,11	10,64 - 19,22
Largura	0,20	0,30 - 0,50	0,60 - 0,74	0,67 - 0,80	0,158 - 0,210	0,237 - 0,316	0,47	0,40 - 0,67	0,17 - 0,18	0,19 - 0,37
Lábios	-	-	0,061 - 0,067	0,070 - 0,087	-	-	0,042 - 0,046	0,038 - 0,063	0,015	0,019 - 0,022
Interlábios	-	-	0,050 - 0,055	0,052 - 0,078	-	-	0,021 - 0,023	0,025 - 0,029	-	-
Cápsula bucal	-	-	0,055 - 0,063	0,052 - 0,070	0,038 - 0,050	0,038 - 0,054	0,055 - 0,067	0,050 - 0,063	0,026	0,033 - 0,037
	-	-	x	x	-	-	x	x	x	x
	-	-	0,067 - 0,084	0,078 - 0,096	-	-	0,042 - 0,055	0,034 - 0,050	0,015	0,022 - 0,026
Esôfago total	-	-	-	-	2,5 - 2,9	3,3 - 3,4	-	-	-	-
Esôfago muscular	-	-	0,300 - 0,360	0,320 - 0,410	0,30 - 0,36	0,38 - 0,40	0,50 - 0,53	0,45 - 0,56	0,25 - 0,28	0,35 - 0,37
	-	-	x	x	-	-	x	x	x	x
	-	-	0,070 - 0,083	0,091 - 0,104	-	-	0,061 - 0,070	0,059 - 0,067	0,033	0,033 - 0,040
Esôfago glandular	-	-	2,66 - 3,65	3,49 - 3,98	-	-	3,65 - 3,73	3,57 - 4,51	1,18 - 1,35	1,38 - 1,50
	-	-	x	x	-	-	x	x	x	x
	-	-	0,17 - 0,23	0,22 - 0,23	-	-	0,20 - 0,22	0,22 - 0,25	0,08 - 0,10	0,10 - 0,13
Anel nervoso	-	-	0,33 - 0,39	0,39 - 0,40	0,20 - 0,28	0,24 - 0,28	0,33 - 0,36	0,35 - 0,40	0,24 - 0,27	0,28 - 0,30
Papilas cervicais	-	-	0,29 - 0,34	0,34 - 0,40	0,22 - 0,30	0,26 - 0,30	0,36 - 0,41	0,43 - 0,51	0,15	0,16 - 0,17
Poro excretor	-	-	0,50 - 0,61	0,53 - 0,65	0,24 - 0,32	0,28 - 0,32	-	-	0,22 - 0,25	0,33
Vulva	-	-	-	11,05 - 12,06	-	3,81 - 4,49	-	6,03 - 9,55	-	5,68 - 11,120
Ovejector	-	-	-	2,27 - 3,07	-	0,56	-	4,48 - 6,14	-	-
Vagina	-	-	-	1,0 - 1,7	-	-	-	2,82 - 4,56	-	-
Dvos	-	-	-	0,046 - 0,050	-	0,035 - 0,049	-	0,046	-	0,041 - 0,043
	-	-	-	x	-	x	-	x	-	x
	-	-	-	0,025	-	0,016 - 0,025	-	0,017	-	0,019 - 0,021
Ânus	-	-	0,60 - 0,76	0,22 - 0,25	0,10 - 0,13	0,26 - 0,32	0,17 - 0,18	0,22 - 0,28	0,21 - 0,23	0,18 - 0,25
Espículo maior	-	-	3,000 - 3,700	-	1,430 - 1,473	-	10,87 - 11,12	-	1,47 - 1,60	-
	-	-	-	x	0,008	-	-	-	-	-
Espículo menor	-	-	0,660 - 0,800	-	0,216 - 0,240	-	10,29 - 10,62	-	0,40 - 0,50	-
	-	-	-	x	-	-	-	-	-	-
Relação espicular	-	-	-	-	0,007 - 0,008	-	-	-	-	-
Gubernáculo	-	-	0,110 - 0,140	-	1,6 - 1,6,5	-	-	-	-	-
Papilas caudais	10 pares (4 pré, 6 pós-anais)	-	6 pares (4 pré, 2 pós-anais, 1 grande no bordo do ânus e 10 pequenas próximas ao ápice caudal)	-	6 pares (4 pré, 2 pós-anais)	-	0,10 - 0,11	-	0,040 - 0,060	-
	-	-	-	-	-	-	11 pares (3 pré, 2 ad. 7 pós-anais)	-	6 pares (4 pré, 2 pós-anais)	-
	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-

Tabela XXIV. *Skrjabinura spiralis*, *Torquatooides crotophaga*, dados segundo RODRIGUES & RODRIGUES 1981; *Viguiera osmanhili*, dados segundo YEH 1954; *Physaloptera acuticauda*, dados segundo MOLIN 1860; *Physaloptera alata*, dados segundo SCHNEIDER 1866 e *Physaloptera losseni*, dados segundo SANTOS & GOMES 1989. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>S. spiralis</i>	<i>T. crotophaga</i>	<i>V. osmanhili</i>		<i>P. acuticauda</i>		<i>P. alata</i>		<i>P. losseni</i>		
	Macho	Macho	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	
Comprimento	18,66	7,19	7,13	13,60 - 14,20	18,00 - 32,00	20,00 - 43,00	17,00 - 20,00	19,00 - 27,00	16,55 - 32,25	30,20 - 32,53	
Largura	0,746	0,159	0,12	0,127 - 0,145	0,620	0,800	0,800	1,200		0,75 - 1,07	0,97 - 1,23
Asas céfálicas	0,346	-	-	-	-	-	-	-	-	-	
Vestíbulo	-	0,096 x 0,007	-	-	-	-	-	-	-	-	
Esôfago total	0,613	-	-	-	-	-	1/4 do comp. do corpo	1/5 do comp. do corpo	-	-	
Esôfago anterior	-	0,106	-	0,127 - 0,218	-	-	-	-	0,53 - 0,76	0,46 - 0,57	
Esôfago médio	-	0,246	-	-	-	-	-	-	-	-	
Esôfago posterior	-	1,332	-	2,03 - 2,32	-	-	-	-	2,79 - 5,17	4,53 - 4,94	
Poro excretor	-	-	0,214	0,217 - 0,232	-	-	-	-	0,79 - 1,15	0,80 - 0,97	
Papilas cervicais	-	-	0,214	0,222 - 0,243	-	-	-	7,000	0,46 - 0,64	0,44 - 0,58	
Anel nervoso	0,249	-	-	0,18	0,174 - 0,200	-	-	-	0,40 - 0,57	0,51 - 0,63	
Espículo maior	0,299	0,372	3,44	-	1,89 - 2,17 x 0,045	-	-	-	0,92	-	
Espículo menor	0,333	0,148	0,17	-	0,420 - 0,490 x 0,050	-	-	-	0,72	-	
Gubernáculo	0,349	0,037	-	-	-	-	-	-	-	-	
Ânus	0,167	-	-	0,120 - 0,141	-	-	0,650	-	1,14 - 1,87	0,61 - 0,77	
Vulva	-	-	-	0,186 - 0,203	-	-	-	-	-	3,82 - 4,72	
Ovos	-	-	-	0,029 - 0,035	-	0,051	-	0,046 - 0,055	-	0,050 - 0,055	
				0,015 - 0,022	-	0,042	-	0,025 - 0,027	-	0,027	
Vagina	-	-	-	-	0,480 - 0,500	-	-	-	-	2,85 - 3,18	
Ovejector	-	-	-	-	-	-	-	1,5	-	-	
Papilas caudais	8 pares (3 pré, 5 pós-anais)	19 pares (16 pré, 3 pós-anais)	10 pares (8 pré, 2 pós-anais)	-	11 pares	-	12 pares	-	10 pares mais 1 ímpar	-	

Tabela XXV. *Physaloptera subulata*, dados segundo SCHNEIDER 1866; *Tetrameres americanus*, dados segundo CRAM 1927; *Tetrameres coccinea*, dados segundo SEURAT 1914; *Tetrameres cochleariae*, dados segundo TRAVASSOS 1917 e *Tetrameres confusa*, dados segundo TRAVASSOS 1919. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>P. subulata</i>		<i>T. americanus</i>		<i>T. coccinea</i>	<i>T. cochleariae</i>	<i>T. confusa</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Fêmea	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	19,0 - 32,0	20,5	5,0 - 5,5	3,5 - 4,5	2,2	3,0 - 4,0	4,0 - 5,0	3,0 - 5,0
Largura	-	-	0,11 - 0,13	3,00	2,5	1,5 - 2,0	0,160	2,000 - 3,000
Cápsula bucal	-	-	0,027 x 0,045	0,035 x 0,038	0,020	0,024 x 0,028 x 0,014 x 0,016	0,024 x 0,008	0,020 x 0,014
Faringe	-	-	0,36	0,30 - 0,31	0,35	0,190	0,250 x 0,012	0,400 x 0,030
Esôfago	-	-	0,990	1,400	1,400	0,990	0,740 x 0,055	2,000 x 0,180
Papilas cervicais	-	-	0,183 - 0,199	-	0,120 - 0,180	-	-	-
Anei nervoso	-	-	-	0,183	-	0,140	-	-
Asa caudal	1,560	0,660	-	-	-	-	-	-
Anus	0,950	-	0,232 - 0,290	0,332	-	-	0,070	0,250
Espículo maior	0,840	-	0,29 - 0,31	-	-	-	0,291	-
Espículo menor	0,400	-	0,10	-	-	-	0,068	-
Papilas caudais	7 pares (3 pré, 4 pós-anais, 3 impares pré)	-	-	-	-	-	-	-
Cauda	-	0,240	-	-	-	-	-	-
Vulva	-	3 mm posterior ao fim do esôfago	-	0,63 - 0,66	0,48	-	-	-
Vagina	-	1,0	-	-	-	-	-	-
Ovos	-	-	-	0,042 - 0,050 x 0,025	0,028 - 0,030 x 0,015 - 0,018	0,042 - 0,049 x 0,021	-	0,033 x 0,024
Ovejector	-	-	-	-	-	1,9	-	-

Tabela XXVI. *Tetramereres cruzi*, dados segundo TRAVASSOS 1914; *Tetramereres dubia*, dados segundo TRAVASSOS 1917; *Tetramereres fissispina*, dados segundo TRAVASSOS 1914; *Tetramereres micropenis*, dados segundo TRAVASSOS 1915 e *Tetramereres minima*, dados segundo TRAVASSOS 1914. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>T. cruzi</i>		<i>T. dubia</i>		<i>T. fissispina</i>		<i>T. micropenis</i>		<i>T. minima</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	1,17 - 1,40	2,00	1,60	2,00 - 2,50	4,00 - 5,00	3,00 - 5,00	4,00 - 5,00	3,00 - 4,00	1,40	0,78
Largura	0,085	1,500	0,085	1,000 - 1,550	0,16	2,000 - 3,000	0,120	1,500 - 2,000	-	0,64
Cápsula bucal	0,012 x 0,005	0,016 - 0,020 x 0,008	0,006 x 0,004	0,016 x 0,007	0,024 x 0,008	0,020 x 0,014	0,028	0,021 x 0,014	-	0,012
Faringe	0,093 x 0,009	0,160	0,240	-	0,250 x 0,012	0,400 x 0,030	0,355	0,250	-	0,073 x 0,010
Poro excretor	-	-	-	-	-	0,15	-	-	-	-
Papilas cervicais	-	-	-	-	-	-	0,163	-	-	-
Anel nervoso	-	-	-	-	-	-	0,191 - 0,198	-	-	-
Esôfago	0,280 x 0,024	0,620	0,300	-	0,750 x 0,055	2,000 x 0,180	1,300 x 0,049	1,500	-	0,490 x 0,050
Ânus	0,132	0,074 - 0,100	0,100	-	0,070	0,25	0,184	-	-	0,068
Espículo maior	0,651 - 0,787	-	0,720 x 0,006	-	0,068	-	0,355	-	0,990	-
Espículo menor	0,082	-	0,064 x 0,006	-	0,004	-	0,056	-	0,100	-
Ovos	-	0,050 - 0,060 x 0,024 - 0,028	-	0,049 x 0,035	-	0,043 x 0,024	-	0,059 - 0,063 x 0,039	-	0,045 x 0,024
Ovejector	-	-	-	0,420	-	-	-	0,710	-	-
Acúleo caudal	-	-	-	-	0,004	-	-	-	-	-
Papilas caudais	4 pares (1 pré, 3 pós-anais)	-	-	-	-	-	-	-	-	-

Tabela XXVII. *Tetrameres paradoxa*, dados segundo LINSTOW 1879; *Tetrameres pusilla*, dados segundo TRAVASSOS 1915; *Tetrameres tetrica*, dados segundo TRAVASSOS 1914; *Ceratospira thriponaxis*, dados segundo WEHR 1930 e *Hempelia hempeli*, dados segundo VAZ 1936. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>T. paradoxa</i>		<i>T. pusilla</i>		<i>T. tetrica</i>		<i>C. thriponaxis</i>		<i>H. hempeli</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	11,00 - 13,50	6,75	3,50 - 4,00	2,00	2,60	1,50	15,00 - 16,00	19,00 - 20,00	9,90 - 11,00	16,00 - 18,00
Largura	0,750	4,500	0,120	1,500	0,130 - 0,140	1,000	0,330	0,373	0,280 - 0,330	0,400 - 0,450
Cápsula bucal	-	-	0,017 x 0,007	0,009 x 0,010	0,012 x 0,006	0,016 x 0,012	-	-	0,020 x 0,020	-
Faringe	-	-	0,300	0,273	0,230 x 0,042	-	-	-	0,800 - 0,860	1,000 - 1,050
Esôfago	1,900 - 2,200	-	0,600	0,974	-	-	0,612 x 0,050	0,698	0,230 - 0,240	-
Anel nervoso	-	-	-	-	0,140	-	0,332	0,058	0,100 - 0,140	-
Poro excretor	-	-	-	-	-	-	-	-	0,390	-
Anus	0,156 - 0,187	-	-	0,140	0,200	-	-	0,101	0,180 - 0,440	0,300
Espículo maior	3,000	-	1,32 x 0,007	-	0,200 x 0,006	-	3,320	-	0,500	-
Espículo menor	0,480	-	0,085 x 0,005	-	0,022 x 0,004	-	0,108	-	0,230 x 0,270	-
Ovos	-	-	-	0,042 - 0,049 x 0,028	-	0,075 - 0,078 x 0,021	-	0,030 x 0,017	-	0,041 x 0,028
Vulva	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,7
Ovovítor	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,4
Papilas caudais	-	-	5 pares (2 pré, 1 ad. 2 pós-anais)	-	-	-	14 pares (9 pré, 5 pós-anais)	-	7 pares (3 pré, 1 ad. 3 pós-anais)	-

Tabela XXVIII. *Hadjelia curvata*, dados segundo VAZ & PEREIRA 1933; *Oxyspirura altensis*, dados segundo RODRIGUES 1962; *Oxyspirura anacanthura*, dados segundo RANSOM 1904; *Oxyspirura brasiliensis*, dados segundo RODRIGUES 1962 e *Oxyspirura brevisubulata*, dados segundo RANSOM 1932. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>H. curvata</i>		<i>O. altensis</i>		<i>O. anacanthura</i>		<i>O. brasiliensis</i>		<i>O. brevisubulata</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	4,50 - 5,00	6,00 - 7,00	19,00	22,80	8,00 - 10,00	11,00 - 13,00	8,55	13,87	15,00 - 20,40	19,20 - 20,10
Largura	0,180 - 2,000	0,300 - 0,400	0,475	0,475	0,100	0,200	0,280	0,410	0,300	0,50
Cápsula bucal	0,026 - 0,03	0,040 - 0,041	0,020 x 0,022 (anterior) 0,016 x 0,022 (posterior)	0,020 x 0,048 (anterior) 0,016 x 0,022 (posterior)	-	-	0,016 x 0,024	0,016 x 0,024	-	-
Papilas cervicais	-	0,165	-	-	-	-	-	-	-	-
Esôfago muscular	0,300	0,360	0,320	0,320	-	-	0,752	0,840	-	-
Esôfago glandular	1,900 - 2,300	2,000 - 2,500	-	-	-	-	0,168	0,176	-	-
Esôfago total	-	-	1,440	1,349	-	-	-	-	-	-
Poro excretor	-	-	0,400	-	-	-	-	-	-	-
Anel nervoso	-	-	0,280	0,280	-	-	0,184	0,184	-	-
Espículo maior	0,530 - 0,560	-	0,320	-	5 vezes maior que o direito	-	0,400	-	0,325	-
Espículo menor	0,170 - 0,180	-	0,240	-	-	-	0,184	-	0,163	-
Anus	0,200	-	0,320	0,475	-	-	0,160	0,248	-	-
Vulva	-	1,800 - 2,300	-	1,387	-	-	-	0,560	-	-
Ovos	-	0,053 x 0,028	-	0,036 x 0,020	-	-	-	0,040 x 0,020	-	0,058 x 0,032
Reto	-	-	-	0,160	-	-	-	0,120	-	-
Relação espicular	-	-	-	-	-	-	1:2,17	-	-	-
Papilas caudais	6 pares (4 pré, 2 pós-anais)	-	11 pares (5 pré, 6 pós-anais)	-	2 pares pré e número variável de pós-anais	-	9 pares (3 pré, 6 pós-anais)	-	12 pares (4 pré, 8 pós-anais)	-

Tabela XXIX. *Hempelia cameroni*, dados segundo STRACHAN 1957; *Oxyspirura cassici*, dados segundo RODRIGUES 1963; *Oxyspirura cephaloptera*, dados segundo RODRIGUES & FREITAS 1964; *Oxyspirura cruzi*, dados segundo RODRIGUES 1962 e *Oxyspirura mansoni*, dados segundo RODRIGUES 1962. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>H. cameroni</i>		<i>O. cassici</i>		<i>O. cephaloptera</i>		<i>O. cruzi</i>		<i>O. mansoni</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	6,13 - 7,10	11,00 - 13,00	6,27	7,98 - 8,17	13,00 - 15,00	10,00 - 13,00	7,68 - 8,32	9,60 - 10,08	10,20 - 14,40	11,20 - 19,20
Largura	0,260 - 0,350	0,310 - 0,420	0,190	0,247 - 0,285	-	0,26 - 0,45	0,22 - 0,24	0,25 - 0,30	0,128 - 0,368	0,18 - 0,48
Papilas céfálicas		12,00								
Esôfago	0,77 - 0,93	0,89 - 0,95	0,720	0,720 - 0,744	-	-	0,800 - 0,840	0,840	-	-
Esôfago muscular	-	-	0,184	-	-	0,264 - 0,231	0,200	0,200	0,320 - 0,352	0,320 - 0,352
Anel nervoso	0,19 - 0,22	0,21 - 0,22	0,176	-	-	0,198 - 0,211	0,200	0,200 - 0,210	0,280 - 0,320	0,280 - 0,360
Cápsula bucal	0,30 - 0,33	0,036 - 0,038	0,028	0,028	-	0,007 x 0,025	0,020	0,020	0,016 x 0,032	0,020 x 0,036
	x	x	x	x	-	(anterior)	x	x	(anterior)	(anterior)
	0,29 - 0,30	0,024 - 0,027	0,016	0,012 - 0,016	-	(posterior)	0,024	0,024	0,020 x 0,028	0,024 x 0,028
	-	-	-	-	-	-	-	-	(posterior)	(posterior)
Porto excretor	-	-	-	0,264	-	0,217 - 0,264	0,360 - 0,400	0,360 - 0,400	-	-
Ânus	0,17 - 0,21	0,42 - 0,48	0,160	0,200	-	0,233 - 0,330	0,240	0,340	0,304 - 0,440	0,352 - 0,560
Espículo maior	0,54 - 0,57	-	0,280	-	5 vezes o menor	-	0,560	-	3,280 - 4,320	-
	-	-	-	-	-	-	-	-	x	-
	-	-	-	-	-	-	-	-	0,008 - 0,012	-
Espículo menor	0,26 - 0,29	-	0,216	-	-	-	0,224	-	0,200 - 0,250	-
	-	-	-	-	-	-	-	-	x	-
	-	-	-	-	-	-	-	-	0,032 - 0,056	-
Ovos	-	0,051 - 0,057	-	0,036	-	0,054	-	0,040 - 0,044	-	0,036 - 0,048
	-	x	-	x	-	x	-	x	-	x
	-	0,034 - 0,039	-	0,024	-	0,025	-	0,020 - 0,024	-	0,024 - 0,036
Vulva	-	0,79 - 0,85	-	0,304 - 0,360	-	0,528 - 0,759	0,440 - 0,540	-	-	0,960 - 1,540
Reto	-	-	-	0,068 - 0,072	-	0,192 - 0,132	-	-	-	-
Vagina	-	-	-	-	-	1,249	0,600	-	-	-
Relação espicular	-	-	-	-	-	-	1:25	-	-	-
Gubernáculo (1 ^a porção)	-	-	-	-	-	-	-	-	0,140 x 0,036	-
Gubernáculo (2 ^a porção)	-	-	-	-	-	-	-	-	0,056 x 0,040	-
Ponta da cauda	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,13
Papilas caudais	7 pares (3 pré, 4 pós-anais)	-	7 pares (4 pré, 3 pós-anais)	-	13 pares (7 pré 6 pós-anais)	-	7 pares (3 pré 4 pós-anais)	-	9 pares (4 pré, 1 ad, 4 pós- anais)	-

Tabela XXX. *Oxyspirura matogrossensis*, dados segundo RODRIGUES 1963; *Oxyspirura octopapillata*, dados segundo CABALLERO 1942; *Oxyspirura petrowi* e *Oxyspirura sygmoidea*, dados segundo SKRJABIN 1931. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>O. matogrossensis</i>		<i>O. octopapillata</i>		<i>O. petrowi</i>		<i>O. sygmoidea</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	8,55 - 10,26	11,97 - 13,30	13,54	18,90	5,50 - 6,40	7,15 - 9,20	11,92	12,00
Largura	0,228 - 0,323	0,323 - 0,380	0,40	0,52	0,22 - 0,28	0,32 - 0,42	0,39	0,42
Papilas cervicais		0,250						
Cápsula bucal	0,012 - 0,016 x 0,028	0,012 - 0,020 0,028 - 0,032	0,037 x 0,029	0,041 x 0,037	0,030 x 0,019			
Esôfago total	0,720 - 0,836	0,760 - 0,800	1,266 x 0,053	1,360 x 0,049	0,740	0,650 - 0,0950	0,900 x 0,120	0,940 x 0,140
Esôfago anterior	0,200	0,200						
Porto excretor	0,300 - 0,352	0,330 - 0,344	0,327			0,300		
Anel nervoso	0,200	0,200	0,217	0,266		0,160 - 0,170		
Espículo maior	0,376 - 0,480		0,462 x 0,016		2,3 vezes o menor		0,760	
Espículo menor	0,200 - 0,232		0,196 x 0,029		0,125		0,275	
Ovos	-	0,032 x 0,020	-	0,053 - 0,057 x 0,029 - 0,033	-	0,039 - 0,041 x 0,026 - 0,027	0,042 x 0,026	
Vulva	-	0,560 - 0,664	-	1,140	-	0,410		
Reto	-	0,120 - 0,160	-		-			
Espinho caudal - extremidade posterior	0,116 - 0,120							
Gubernáculo	-	0,033 x 0,004	-					
Ânus	0,200 - 0,280	0,400	-	0,140	0,180	-		
Vulva-ânus	-	-	-	0,720	-	-		
Cauda	-	-	-	-	-	0,180	0,300	
Papilas caudais	6 pares (3 pré, 3 pós-anais)	-	17 pares (9 pré, 8 pós-anais)	-	-	-	9 pares (5 pré, 3-4 pós-anais)	

Tabela XXXI. *Thelazia buteonis*, dados segundo HERDE 1942; *Thelazia campanulata*, dados segundo CRAM 1927; *Thelazia cholodkowskii*, dados segundo SKRJABIN 1922; *Thelazia chungkingensis*, dados segundo Hsu 1932 e *Thelazia dacelonis*, dados segundo BREINL 1913. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>T. buteonis</i>		<i>T. campanulata</i>		<i>T. cholodkowskii</i>		<i>T. chungkingensis</i>		<i>T. dacelonis</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	11,10	12,10 - 13,90	17,00	15,00 - 23,00	10,00 - 11,00	11,00 - 14,00	6,880 - 8,440	8,850 - 9,830	10,00 - 11,00	10,00 - 14,00
Largura	0,573	0,471 - 0,648	0,400	0,500 - 0,600	0,390 - 0,400	0,500	0,290 - 0,350	0,430 - 0,438	0,390 - 0,400	0,500
Cavidade bucal	0,027	0,028 - 0,041	0,017 - 0,011	-	0,024 - 0,028	-	0,037 - 0,038	0,048 - 0,051	0,024 - 0,028	0,024 - 0,028
	x 0,045	x 0,041 - 0,055					x 0,043	x 0,045		0,025
Papilas cervicais	-	0,338 - 0,413	-	-	-	-	-	-	-	-
Esôfago	0,487 x 0,087	0,506 - 0,615 x 0,080 - 0,087	0,460 - 0,600	-	0,750 - 0,825	-	0,440 - 0,520	0,460 - 0,550	0,750 - 0,820	0,750 - 0,820
Anel nervoso	0,258	0,275 - 0,300	-	-	-	-	-	-	-	-
Vulva	-	0,522 - 0,647	-	0,350	-	0,525 - 0,555	-	0,440 - 0,490	-	-
Cauda	-	0,187 - 0,233	-	-	-	-	0,105 - 0,117	0,093 - 0,110	-	-
Espículo maior	0,658 x 0,008	-	2,670 x 0,007	-	2,100 x 0,021	-	6,880 x 0,900	-	2,100	-
Espículo menor	0,204 x 0,036	-	0,190 x 0,028	-	0,180 x 0,030	-	6,880 x 0,122	-	1,800	-
Ânus	-	-	0,140	0,300	0,180	0,255	-	-	0,180	0,255
Vagina	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-
Ovos	-	-	-	-	-	-	-	0,021 - 0,022 x 0,035 - 0,036	-	-
Papilas caudais	-	-	10 pares (7 pré, 3 pós, 1 ímpar pré, 1 ímpar pós-anal)	-	-	-	-	-	-	-

Tabela XXXII. *Thelazia anolabiata*, dados segundo RODRIGUES 1992; *Thelazia sicki*, dados segundo STRACHAN 1957; *Thelazia spizaeti*, dados segundo STRACHAN 1957 e *Thelazia tonkinensis*, dados segundo Hsu 1935. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>T. anolabiata</i>		<i>T. sicki</i>		<i>T. spizaeti</i>		<i>T. tonkinensis</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	9,00 - 24,00	8,00 - 27,00	12,70	7,10	14,00 - 14,50	19,50	10,36	14,20
Largura	0,260 - 0,570	0,230 - 0,800	0,470	0,19	0,333 - 0,570	0,50	0,316	0,330
Cápsula bucal	0,019 - 0,049 x 0,020 - 0,055	0,013 - 0,048 x 0,028 - 0,066	0,0300 x 0,0500	0,030 x 0,040	0,034 - 0,041 x 0,039 - 0,043	0,025 x 0,047	0,020 x 0,022	0,020 x 0,025
Esôfago total	0,55 - 0,85	0,60 - 1,00	0,92	0,90	0,90 - 1,20	1,20	0,750	0,800
Anel nervoso	0,23 - 0,39	0,23 - 0,39	0,17	0,20	0,31 - 0,39	0,30	0,335	0
Ovos	-	0,024 - 0,066 x 0,011 - 0,025	-	0,051 x 0,048	-	0,030 x 0,021	-	-
Vulva - extremidade anterior	-	0,39 - 0,74	-	-	-	-	-	0,52
Ânus	0,066 - 0,269	0,084 - 0,200	-	-	-	-	-	-
Espículo maior	1,300 - 2,270	-	0,948	-	0,240 - 0,250	-	2,000	-
Espículo menor	0,160 - 0,290	-	0,306	-	0,142 - 0,150	-	0,192	-
Reto	-	0,099 - 0,166	-	-	-	-	-	-
Cauda	-	-	0,183	0,408	0,280 - 0,300	0,26	0,152	0,210
Papilas caudais	6 - 11 pré, 1 - 3 pós-anais	-	-	-	-	-	-	-

Tabela XXXIII. *Aprocta brevipenis*, dados segundo RODRIGUES & RODRIGUES 1980; *Aprocta caudata*, dados segundo MENDONÇA 1961; *Aprocta pyrrhurae*, dados segundo FREITAS & MENDONÇA 1952; *Hamatospiculum pauloi*, dados segundo RODRIGUES & FRANCO 1964 e *Tetracheiloneema quadrilateratum*, dados segundo VAZ 1934. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>A. brevipenis</i>		<i>A. caudata</i>		<i>A. pyrrhurae</i>		<i>H. pauloi</i>		<i>T. quadrilateratum</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Macho	Fêmea	Macho	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	8,53	25,32	8,20	9,35 - 13,53	18,46 - 25,96	4,10 - 52,50	19,00	21,00	35,00 - 40,00	
Largura	0,399	0,719 - 0,746	0,18	0,27 - 0,37	0,33 - 0,44	0,63 - 0,64	0,40	0,50	0,80 - 0,90	
Esôfago	0,866	0,799 - 0,916	0,31	0,360 - 0,460 x 0,044 - 0,053	0,460 - 0,550 x 0,042 - 0,050	11,450 - 17,430	1,200 x 0,100	1,200 - 1,400 x 0,100		
Esôfago muscular	-	-	0,066	-	-	0,381	-	-	-	
Anel nervoso	0,081	0,166	0,122	0,122 - 0,165	0,113 - 0,216	0,125 - 0,198	-	-	-	
Espículo maior	0,081	-	0,101 x 0,011	0,155 - 0,191	-	1,870 - 2,270	-	-	-	
Espículo menor	0,066	-	0,079 x 0,007	0,104 - 0,139	-	0,381 x 0,049	-	-	-	
Espículos	-	-	-	-	-	-	0,24 - 0,270 x 0,06	-	-	
Vulva	-	0,583 - 0,666	-	-	1,210 - 1,610	-	-	-	0,850 - 1,100	
Ovejedor	-	0,266 - 0,416	-	-	0,750 - 1,030	-	-	-	-	
Ovos	-	0,044 - 0,048 x 0,026 - 0,029	-	-	0,021 x 0,025	-	-	-	0,057 - 0,066 x 0,033	
Ânus	-	-	0,061	0,044 - 0,066	-	0,079 - 0,085	0,120 - 0,140	-	0,140	
Asas caudais	-	-	-	-	-	0,182 - 0,199 x 0,049	-	-	-	
Papilas caudais	-	-	5 pares (1 pré, 4 pós-anais, 2 impares)	4 pares (2 pré, 2 pós-anais)	-	7 pares (2 pré, 1 ad, 4 pós-anais)	-	-	-	

Tabela XXXIV. *Diplostriaena agelaius*, dados segundo VICENTE et al. 1983; *Diplostriaena americana*, dados segundo PINTO & NORONHA 1970; *Diplostriaena bargusinica*, *Diplostriaena delirae* e *Diplostriaena falconis*, dados segundo VICENTE et al. 1983. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>D. agelaius</i>		<i>D. americana</i>		<i>D. bargusinica</i>		<i>D. delirae</i>		<i>D. falconis</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	51,68 - 63,58	88,00 - 90,00	24,20 - 32,30	75,00	16,32 - 28,00	23,00 - 54,40	30,60 - 38,00	62,20 - 73,10	22,78 - 23,12	35,02 - 44,88
Largura	0,50 - 0,56	0,58 - 0,81	0,31 - 0,58	0,79	0,56 - 0,78	0,47 - 1,02	0,84 - 0,88	0,85 - 0,95	0,30 - 0,49	0,50 - 0,54
Tridente	*	0,061 - 0,064	0,13	0,13	0,10 - 0,14	0,11 - 0,14	0,21 - 0,28	0,22 - 0,28	0,075 - 0,079	0,082
Esôfago muscular	0,27	0,35	0,34	0,32	0,21 - 0,33	0,19 - 0,35	0,34 - 0,42	0,40 - 0,45	0,23 - 0,25	0,21 - 0,25
Esôfago glandular	*	4,20	3,27 - 3,46	3,00	2,82 - 4,00	3,52	2,38 - 2,80	3,29 - 3,64	*	*
Anel nervoso	0,18 - 0,21	0,18 - 0,27	0,24	0,21	0,19 - 0,30	0,18 - 0,28	0,30 - 0,33	0,32 - 0,40	0,17 - 0,21	0,18 - 0,19
Vulva	*	0,43 - 0,63	*	0,53	*	0,26 - 0,60	*	0,81 - 1,00	*	0,42 - 0,49
Ovejector	*	1,54 - 1,59	*	1,67	*	0,70 - 1,26	*	0,30 - 0,50	*	*
Ovos	*	0,046 x 0,036	*	0,044 x 0,066	*	0,037 - 0,043 x 0,025 - 0,032	*	0,046 - 0,050 x 0,032 - 0,036	*	0,054 x 0,036
Ânus	*	0,036	*	*	*	0,042 - 0,058	*	*	*	0,064
Reto	*	0,18	*	0,23	*	0,23 - 0,28	*	0,30 - 0,40	*	0,21
Espículo maior	1,03 - 1,05	*	1,09 - 1,22	*	0,64 - 0,77	*	1,00 - 1,09	*	0,81 - 0,88	*
Espículo menor	0,56	*	0,77 - 0,79	*	0,42 - 0,53	*	0,59 - 0,65	*	0,65 - 0,72	*

Tabela XXXV. *Diplotriaena henryi*, dados segundo PINTO & NORONHA 1972; *Diplotriaena microscopiculum*, dados segundo PINTO & NORONHA, 1971; *Diplotriaena sylvinae*, dados segundo PINTO & NORONHA 1970; *Diplotriaena ursulae*, dados segundo PINTO & NORONHA 1971 e *Diplotriaena zederi*, dados segundo PINTO et al. 1981. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>D. henryi</i>		<i>D. microscopiculum</i>		<i>D. sylvinae</i>		<i>D. ursulae</i>		<i>D. zederi</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Macho	Fêmea	Macho	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	29,30	32,40 - 33,30	28,80	18,10 - 24,10	28,30 - 28,90	21,30 - 28,90	19,55 - 32,00	42,84 - 55,00		
Largura	0,52	0,59 - 0,62	0,86	0,59 - 0,66	0,86 - 0,93	0,53 - 0,86	0,43 - 0,56	0,57 - 0,70		
Tridente	0,11	0,12 - 0,14	0,14	0,13 - 0,17	0,15	0,11 - 0,14	0,18 - 0,19	0,19 - 0,20		
Esôfago muscular	0,455	0,249 - 0,308	0,38	0,24	0,24	0,19 - 0,23	0,33 - 0,42	0,37 - 0,39		
Esôfago glandular	3,630	5,071	4,55	3,26	3,53	3,10	1,75 - 1,89			
Anel nervoso	0,323	0,249 - 0,338	0,27	0,23	0,24	0,24	0,27 - 0,33	0,32 - 0,33		
Vulva	*	0,514 - 0,632	*	*	0,36	*	*	0,50 - 0,63		
Ovejector	*	0,543 - 0,602	*	*	0,66	*	*	0,91 - 0,93		
Ovos	*	0,072 - 0,078 x 0,046	*	*	0,033 - 0,014	*	*	0,057 - 0,061 x 0,036		
Ânus	*	*	*	*	*	*	*	0,072		
Reto	*	0,191	*	*	0,14	*	*	0,360		
Espículo maior	0,59	*	0,34	0,69 - 0,79	*	0,71 - 0,83	0,64 - 0,81	*		
Espículo menor	0,38	*	0,30	0,46 - 0,53	*	0,44	0,42 - 0,49	*		

Tabela XXXVI. *Monopetalonema alcedinis*, dados segundo FREITAS & LENT 1936; *Aproctella carinii*, dados segundo PEREIRA & VAZ 1933; *Aproctella stoddardi*, dados segundo PINTO et al. 1991; *Aproctiana meirai*, dados segundo TRAVASSOS 1930; *Eulimdana micropenis*, dados segundo TRAVASSOS 1925 e *Pelecitus tercostatus*, dados segundo TRAVASSOS 1930. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>M. alcedinis</i>		<i>A. carinii</i>		<i>A. stoddardi</i>		<i>A. meirai</i>		<i>E. micropenis</i>		<i>P. tercostatus</i>		
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	
Comprimento	3,42 - 3,70	1,50 - 3,50	11,00	16,50	9,45	9,44	13,60 - 15,30	14,00	20,00	10,50	45,00 - 46,00	9,00	22,00 - 25,00
Largura	0,526 - 0,658	1,154 - 1,262	0,220	0,340	0,150 - 0,210	0,270 - 0,360	0,250	0,300	0,110	0,260	0,35	0,650	
Lábios	0,032 - 0,036	0,036 - 0,040	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	
Cápsula bucal	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,007	0,007
Faringe	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	0,23	0,37
Esôfago	15,65 - 17,02	16,44 - 33,27	0,47	0,48	0,410 - 0,540	0,460 - 0,500	0,35 - 0,42 x 0,028	0,35 - 0,42 x 0,028	0,260	0,340	0,50	1,10 - 1,12	
Anel nervoso	0,473	0,473	0,180	-	0,120 - 0,160	0,140	0,140	0,140	0,270	0,270	0,110	0,22	
Vulva	-	0,894 - 1,000	-	1,700	-	0,770 - 0,910	-	-	-	0,730	-	0,65 - 0,84	
Vagina	-	0,447 - 0,526	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	
Espículo maior	0,520 - 0,675	-	0,103	-	0,080 - 0,093	-	-	-	0,088 x 0,010	-	0,230	-	
Espículo menor	0,184 x 0,270	-	0,080	-	0,072 - 0,075	-	-	-	0,080 x 0,012	-	0,150	-	
Ânus	0,088 - 0,120	-	0,066	0,120	0,061 - 0,079	0,100	-	-	0,016	-	0,110 - 0,090	0,120	
Asas caudais	0,024 - 0,056 x 0,048 - 0,072	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	
Vulva + término esôfago	-	-	-	-	-	-	-	-	1,73	-	-	-	
Ovejeter	-	-	-	-	-	0,360	-	-	-	-	-	1,150	
Papilas caudais	6 pares (4 pré, 2 pós-anais)	-	-	-	-	-	7 pares (2 pré, 5 pós-anais)	-	-	-	10 pares (5 pré, 5 pós-anais)	-	

Tabela XXXVII. *Paronchocerca ibanezi*, dados segundo FREITAS et al. 1970; *Dessetilaria brasiliensis*, dados segundo YEH 1957; *Splendidofilaria gedoelsti*, dados segundo TRAVASSOS 1925; *Splendidofilaria pitangi*, dados segundo VICENTE et al. 1980 e *Serticeps vulvoinflata*, dados segundo MOLIN 1860. Mensurações em milímetros.

Espécie	<i>P. ibanezi</i>		<i>D. brasiliensis</i>		<i>S. gedoelsti</i>		<i>S. pitangi</i>		<i>S. vulvoinflata</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	27,00 - 30,12	48,00 - 51,90	23,00 - 27,00	65,00 - 83,00	23,00	34,00	9,86 - 11,39	18,97 - 24,82	10,00	28,00
Largura	0,26 - 0,28	0,43 - 0,49	0,20 - 0,25	0,38 - 0,46	0,19	0,24	0,35 - 0,36	0,42 - 0,51	0,10	0,20
Faringe	-	-	-	-	0,60	0,60	-	-	-	-
Esôfago total	1,98 - 2,17	2,72 - 3,05	-	-	1,40	1,40	0,58 - 0,67	0,75 - 0,88	-	-
Porção anterior esôfago	0,39 - 0,41	0,44 - 0,47	0,17 - 0,19	0,29 - 0,38	-	-	-	-	-	-
Porção posterior do esôfago	1,59 - 1,76	2,08 - 2,58	0,50 - 0,54	0,77 - 0,84	-	-	-	-	-	-
Anel nervoso	0,16 - 0,18	0,20	0,15 - 0,18	0,17 - 0,19	0,10	0,10	0,12 - 0,15	0,14 - 0,19	-	-
Vulva	-	3,52 - 3,74	-	0,55 - 0,58	-	0,42	-	-	-	-
Ovejector	-	3,25	-	-	-	-	-	0,19 - 0,28	-	-
Reto	-	0,17	-	-	-	-	-	-	-	-
Ânus	0,13	0,13	-	-	-	-	0,10 - 0,12	0,21 - 0,30	-	-
Espículo maior	0,24	-	0,091 - 0,094	-	0,071	-	-	-	-	-
Espículo menor	0,16	-	0,073 - 0,084	-	0,063	-	-	-	-	-
Relação espicular	1:1,5	-	-	-	-	-	-	-	-	-
Ovos	-	-	-	-	-	-	0,046 - 0,050 x 0,021 - 0,025	-	-	-
Espículos	-	-	-	-	-	-	0,21 - 0,23	-	-	-
Papilas caudais	-	-	7 pares (4 pré, 3 pós-anais)	-	8 pares	-	-	12 pares (10 pré, 2 pós-anais)	-	-

Tabela XXXVIII. *Contracaecum caballeroi*, dados segundo LENT & FREITAS 1948; *Contracaecum microcephalum*, *C. multipapillatum*, *C. plagiaticum* e *Porrocaecum reticulatum*, dados originais. Mensurações em milímetros.

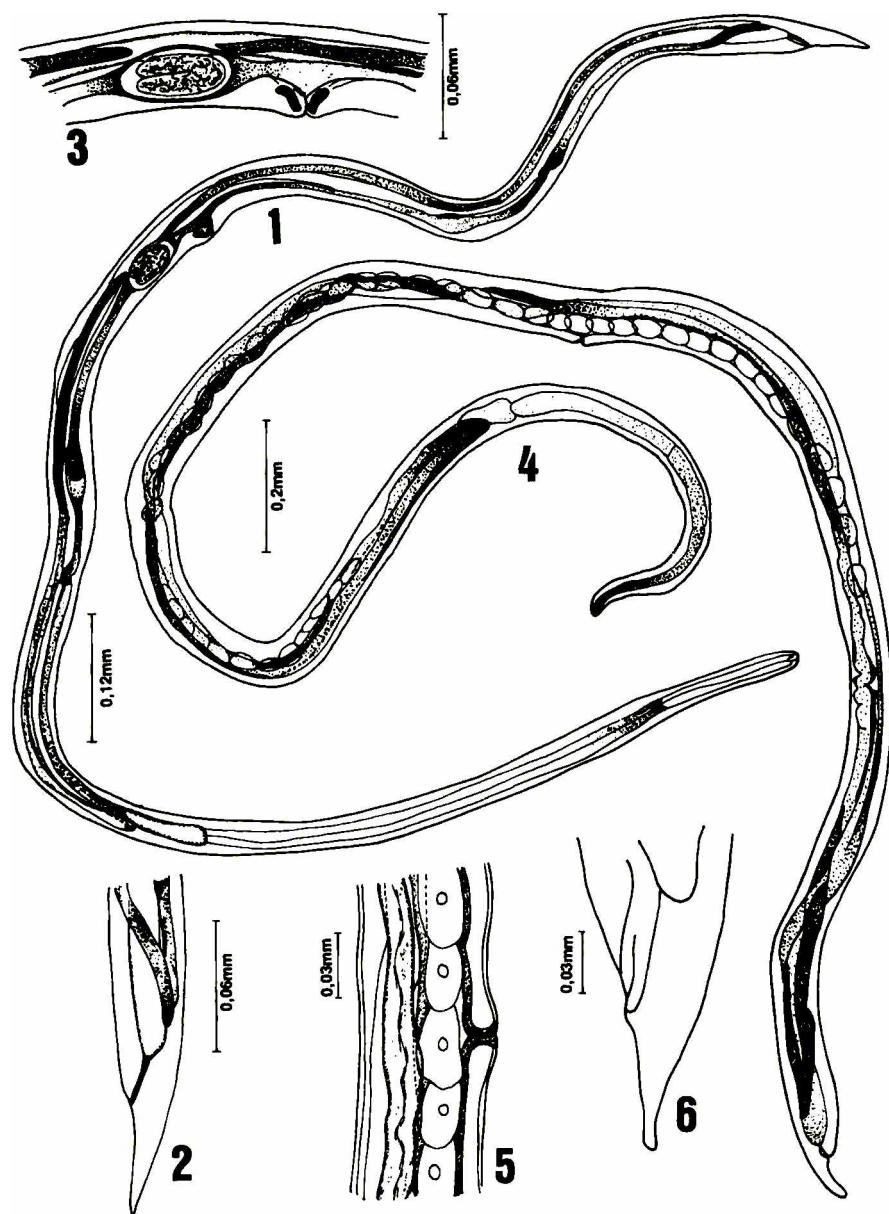
Espécie	<i>C. caballeroi</i>		<i>C. microcephalum</i>		<i>C. multipapillatum</i>		<i>C. plagiaticum</i>		<i>P. reticulatum</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	24.29 26.97	9.52 10.34	9.52 12.75	12.41 19.72	14.62 34.51	11.22 15.30	22.44 28.11	40.00 65.00	80.00 85.00	
Largura	0.53 0.64	0.47 0.61	0.57 0.74	0.68 0.88	0.78 1.19	0.57 0.74	1.12 1.46	1.36	1.46 1.56	
Círculo céfálico	0.043 0.061									
Látigos	0.087 0.096								0.280	0.26 0.30
Interlabios	0.070 0.078									
Esotágo	3.18 3.48	1.33 2.10	1.82 2.12	2.38 3.20	2.66 3.92	1.96 2.80	2.94 3.92	4.45 4.90	5.10 5.18	
Ventrículo	0.096 0.104	0.072 0.140	0.090 0.144	0.100 0.160	0.046 0.160	0.07 0.10	0.16			
	0.14 0.16	0.086 0.090	0.100 0.140	0.140 0.180	0.090 0.210					
Ceco esofágico	0.51 0.61	0.46 0.72	0.49 0.64	0.44 0.56	0.36 0.70	0.46 0.57	0.58			
	0.11 0.12									
Ceco intestinal	2.71 3.01	1.05 1.68	1.33 1.82	2.24 2.73	1.90 3.15	1.54 2.45				
	0.20 0.13									
Anel nervoso	0.43 0.45	0.25 0.35	0.32 0.42	0.28 0.42	0.39	0.32 0.45	0.36	0.63 0.91	0.98	
Papilas cervicais	0.44 0.48									
Espicíulos	0.90 1.09	2.03 2.15		0.91 1.19		2.80 3.36		0.77 0.86		
Gubernáculo									0.25	
Clivada	0.13 0.15	0.12 0.16		0.11 0.13		0.15 0.20		0.39 0.49		
Ânus			0.21		0.36		0.42		0.68	
Ovário			0.039 0.054		0.054		0.036 0.054			
			0.046		0.039		0.054 0.072			
Vulva			4.59 5.27		4.52 11.20		13.02			
Retro			0.19		0.16 0.28					
Ovojetor					1.68 3.08					
Apêndice caudal							0.29 0.35			

Tabela XXXIX. *Heterakis inglesi*, dados segundo VICENTE et al. 1993; *Procyrnea leptoptera*, *Procyrnea mansioni*, *Physaloptera subalata*, dados originais. Mensurações em milímetros.

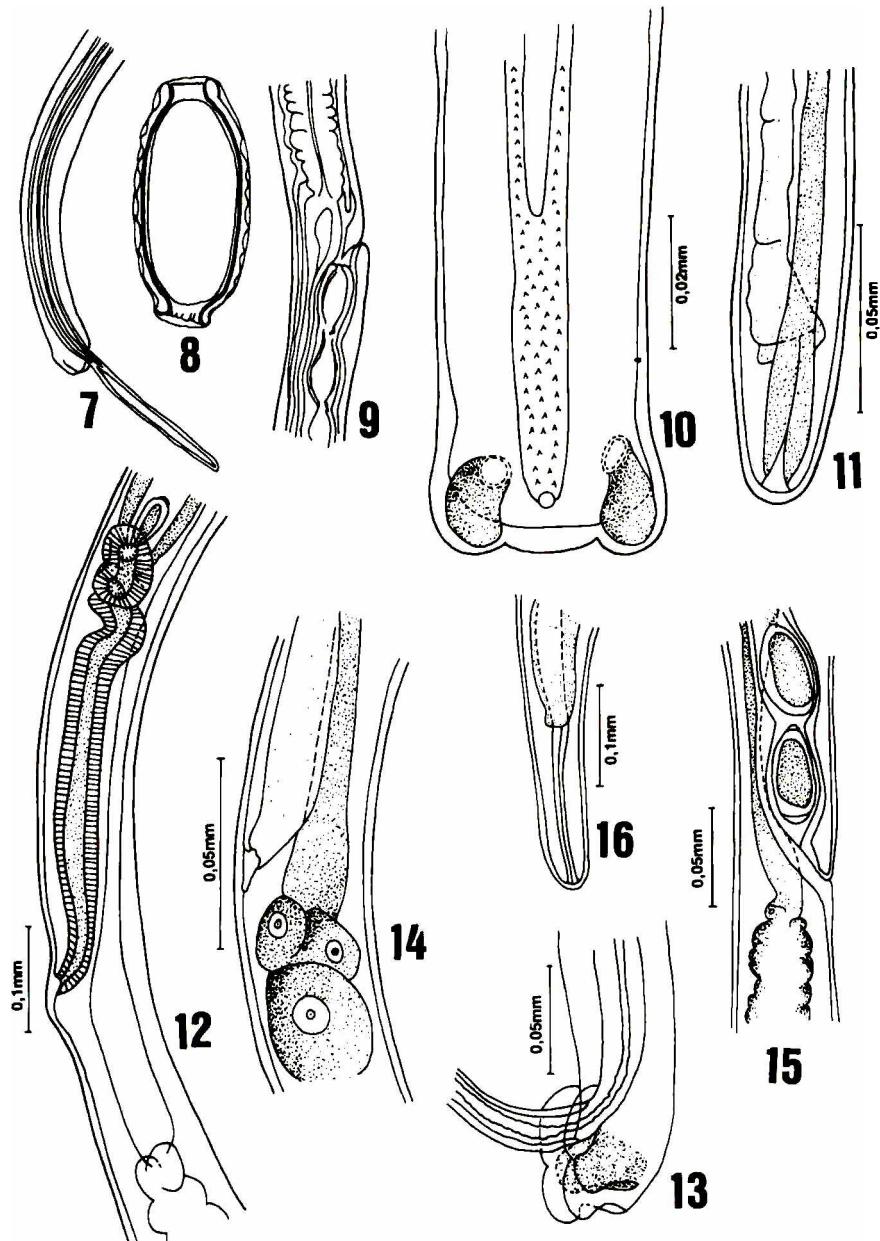
Espécie	<i>H. inglesi</i>		<i>P. leptoptera</i>		<i>P. mansioni</i>		<i>P. subalata</i>										
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea									
Comprimento	5.10	7.14	6.80	7.54	5.10	12.24	7.49	8.16	5.44	6.02	2.87	6.86	13.94	22.65	26.52	29.58	
Largura	0.22	0.35	0.26	0.42	0.14	0.36	0.25	0.29	0.15	0.18	0.09	0.19	1.12	1.19	1.52	1.53	
Esôfago			1.26	1.47	1.47	1.54											
Ventosa		0.12															
Ovovetor				0.540													
Anel nervoso	0.250	0.290	0.280	0.330	0.180	0.190	0.16	0.18	0.17	0.21	0.13	0.19	0.37	0.44	0.37	0.42	
Prato excretor	0.280	0.360	0.330	0.370													
Esôfago muscular					0.27	0.37	0.23	0.25	0.27	0.36	0.18	0.34	0.40	0.56	0.35	0.56	
Esôfago glandular						1.96	2.10	1.96	2.10	1.90	2.54	1.06	1.76	4.00	4.62	4.36	4.90
Cápsula bucal					0.028	0.043	0.025	0.028	0.014	0.018	0.018	0.021					
Espinho caudal	0.061	0.064															
Espiculão maior	1.28	1.42			0.86	1.26			0.41	0.43			1.06	1.22			
Espiculão menor	0.60	0.72			0.28	0.41			0.18	0.21			0.34	0.59			
Gubernáculo					0.036	0.046			0.025	0.028							
Cloaca	0.100	0.120			0.18	0.28			0.08	0.09			0.98	1.06			
Vulva			3.71	4.15			4.20		2.52	3.29			8.60	9.01			
Ânus			0.460	0.590			0.16	0.18	0.08	0.15			0.44	0.63			
Ovos							0.032		0.025	0.028			0.039				
							0.014	0.018			0.018			0.018			
Reto							0.140		0.043	0.010			0.28	0.30			

Tabela XL. *Desportesius invaginatus* e *Desportesius longevaginatus*, dados segundo WONG & ANDERSON 1986 e *Desmidocercella ardeae*, dados originais. Mensurações em milímetros.

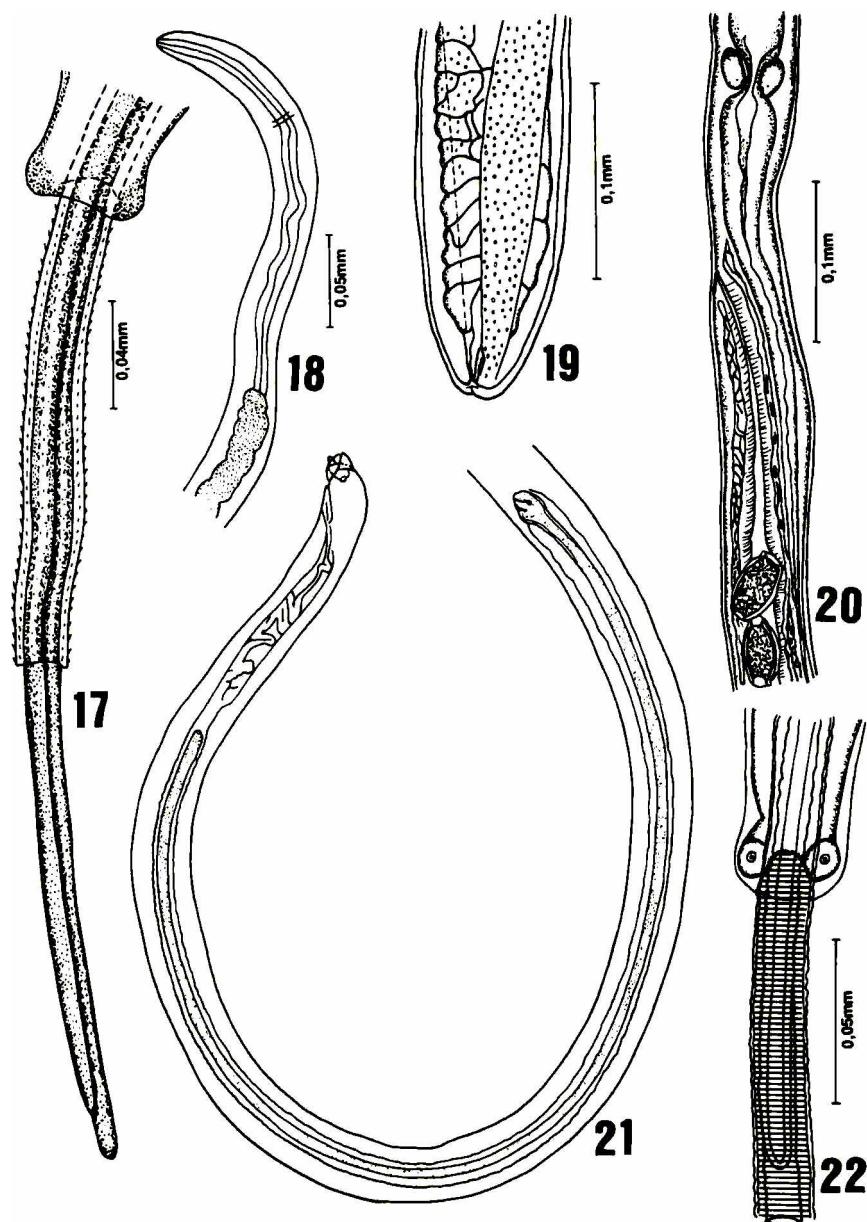
Espécie	<i>D. invaginatus</i>		<i>D. longevaginatus</i>		<i>D. ardeae</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	6.8 12.1	9.10 14.30	5.20 5.30	5.60 10.4	4.13 4.15	5.32 5.60
Largura	0.16 0.30	0.20 0.45	0.15 0.16	0.23 0.30	0.21	0.18 0.25
Cápsula bucal	0.200 0.315	0.235 0.340	0.120 0.155	0.130 0.180	0.021 0.028	0.028 0.032
Anel nervoso	0.230 0.355	0.270 0.380	0.145 0.180	0.145 0.205	0.064 0.120	0.072 0.120
Pênis excretor			0.170	0.230		
Deridios	0.140 0.730	0.380 0.900				
Esôfago muscular	0.60 1.00	0.70 1.60	0.30	0.20 0.30	0.10 0.14	0.140
Esôfago glandular	1.90 3.20	2.30 3.70	1.20 1.70	1.40 1.80	0.39	0.41 0.45
Esôfago total	2.50 4.20	3.10 5.10	1.50 2.00	1.70 2.20		
Espicúulo maior	0.670 0.900		1.575 1.648		0.370 0.390	
Espicúulo menor	0.396 0.540		1.312 1.434		0.12	
Cloaca	0.082 0.140		0.100 0.155		0.061	
Vulva		0.070 0.115		0.130 0.182		0.57 0.93
Anus		0.050 0.098		0.045 0.075		0.064 0.072
Ovos		0.015 0.022		0.019 0.020		
		0.028 0.037		0.028 0.029		



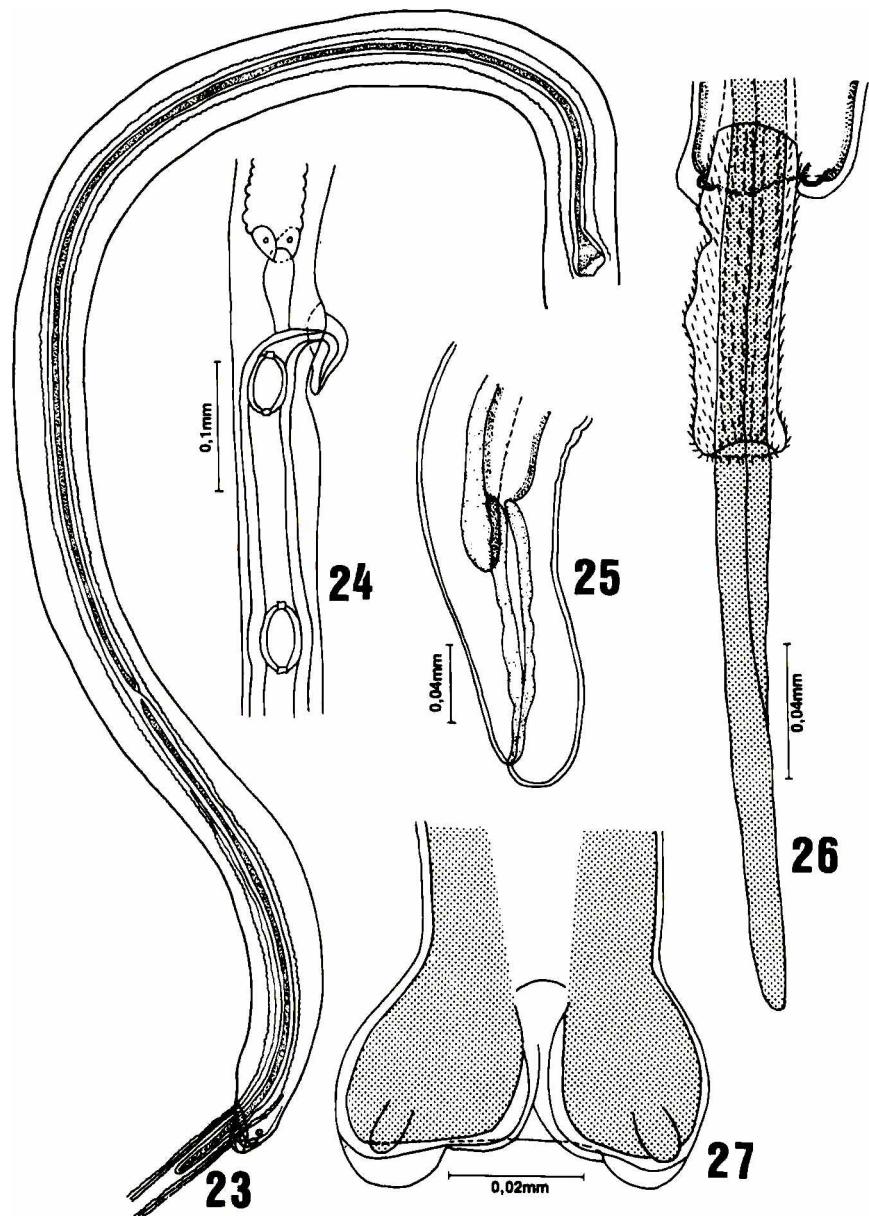
Figs 1-6. *Strongyloides minimum* (1) Fêmea parasita, total; (2) extremidade caudal da fêmea parasita; (3) região vulvar da fêmea parasita. *Strongyloides oswaldoi* (4) Fêmea parasita, total; (5) região vulvar da fêmea parasita; (6) extremidade caudal da fêmea parasita (segundo Travassos 1930).



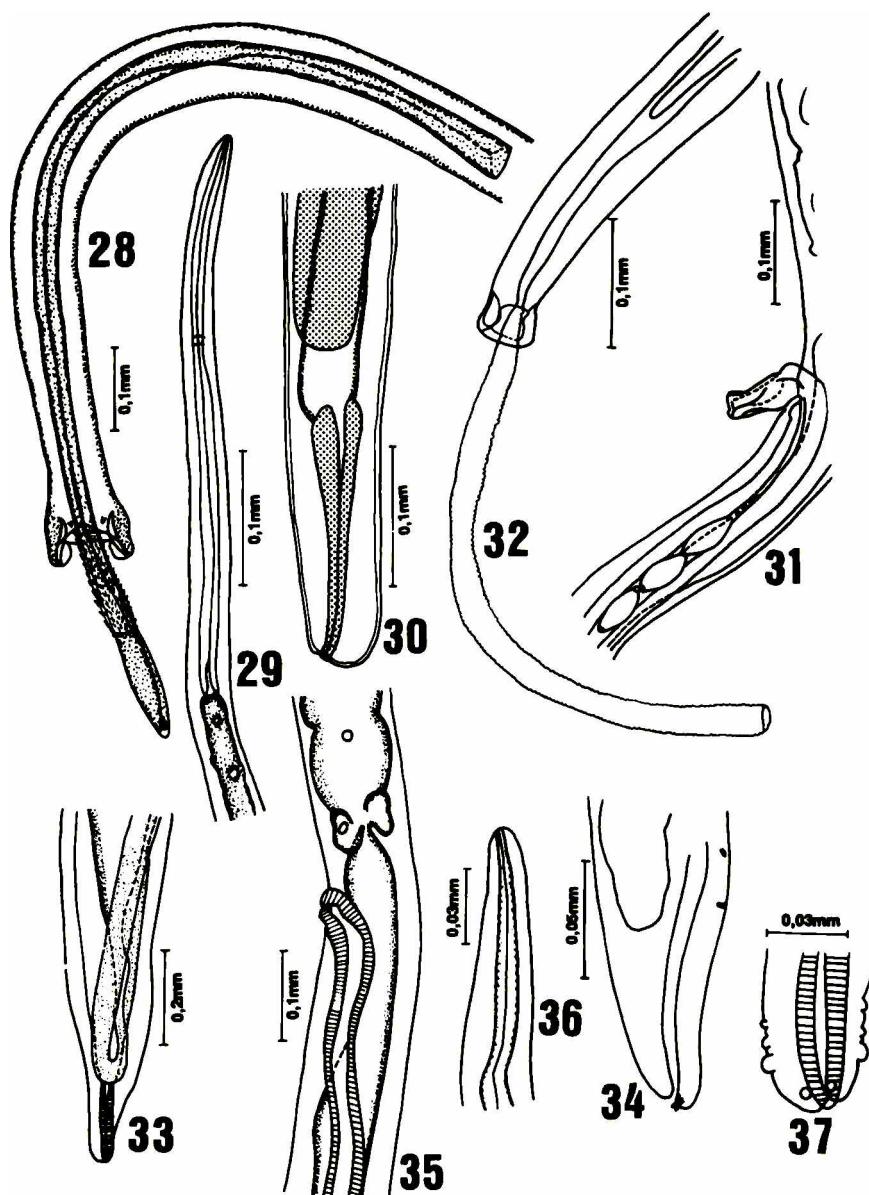
Figs 7-16. *Capillaria annatis* (7) Extremidade caudal do macho; (8) ovo; (9) região vulvar (segundo Madsen 1945). *Capillaria aramidesi* (10) Extremidade caudal do macho, vista ventral; (11) extremidade caudal da fêmea; (12) região vulvar (segundo Freitas & Almeida 1933). *Capillaria avelari* (13) Extremidade caudal do macho, vista lateral; (14) região vulvar (segundo Freitas & Almeida 1935). *Capillaria brasiliiana* (15) Região vulvar; (16) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas 1933).



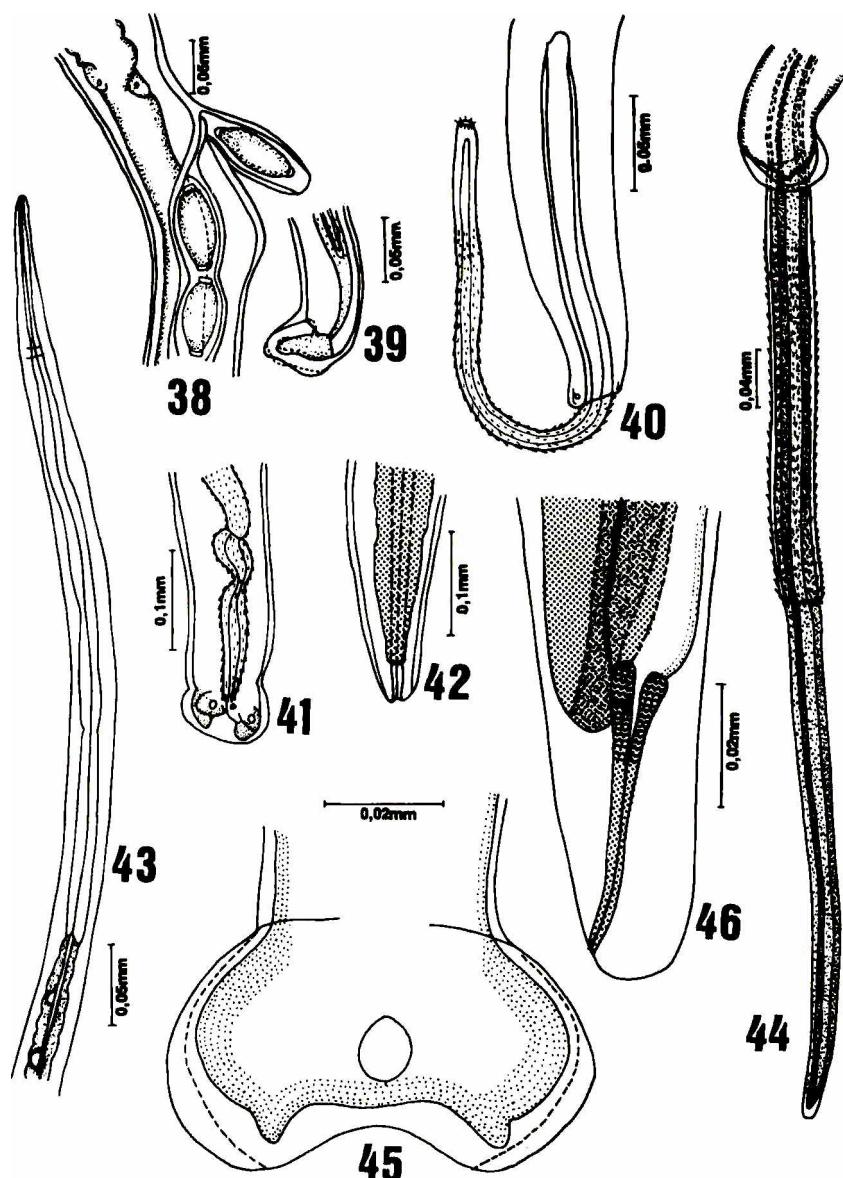
Figs 17-22. *Capillaria collaris* (17) Extremidade caudal, com porção terminal do espículo e bainha espicular; (18) extremidade anterior (segundo Freitas *et al.* 1959). *Capillaria columbae* (19) Extremidade caudal da fêmea; (20) região vulvar; (21) extremidade caudal do macho (segundo Skrjabin *et al.* 1954). *Capillaria droumoundi* (22) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1915).



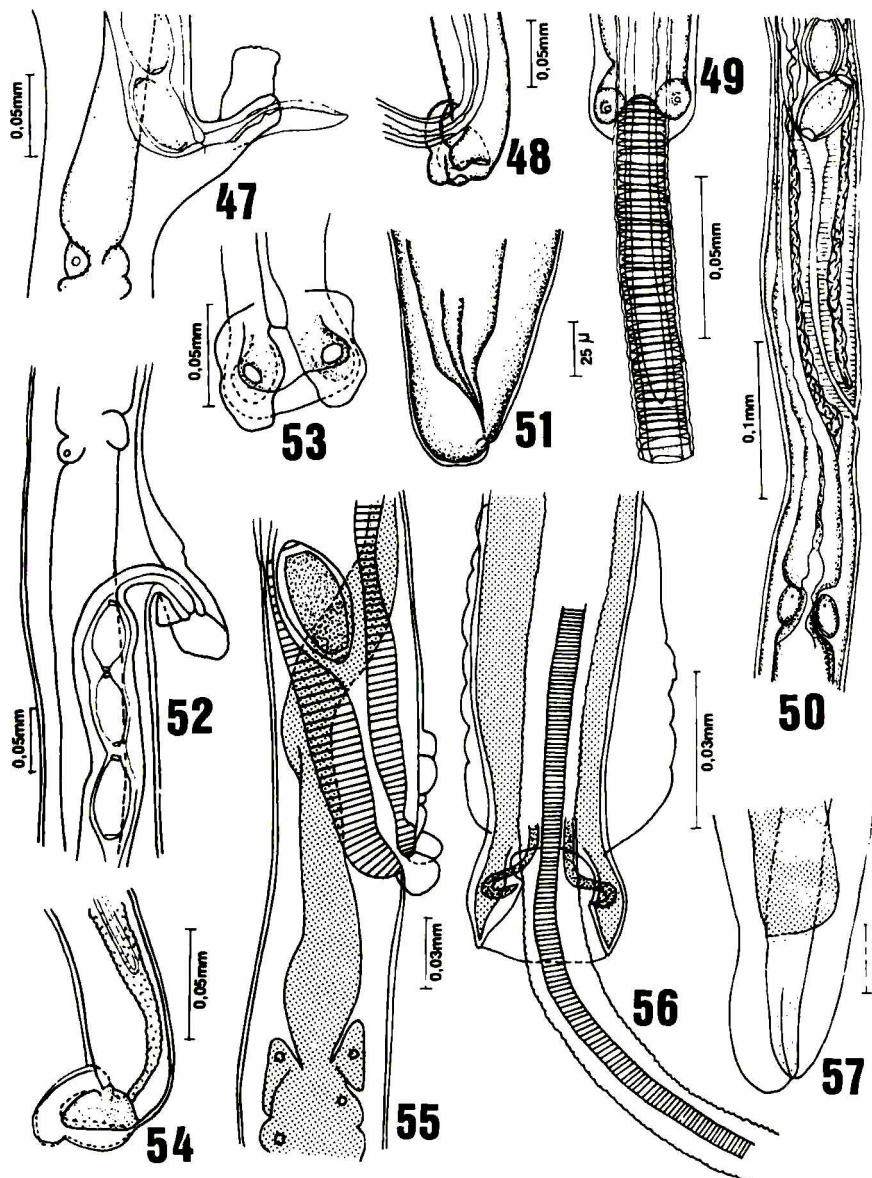
Figs 23-27. *Capillaria dujardini* (23) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1914). *Capillaria phasianina* (24) Região vulvar; (25) extremidade caudal da fêmea; (26) extremidade distal do espiráculo; (27) extremidade caudal do macho (segundo Freitas et al. 1959).



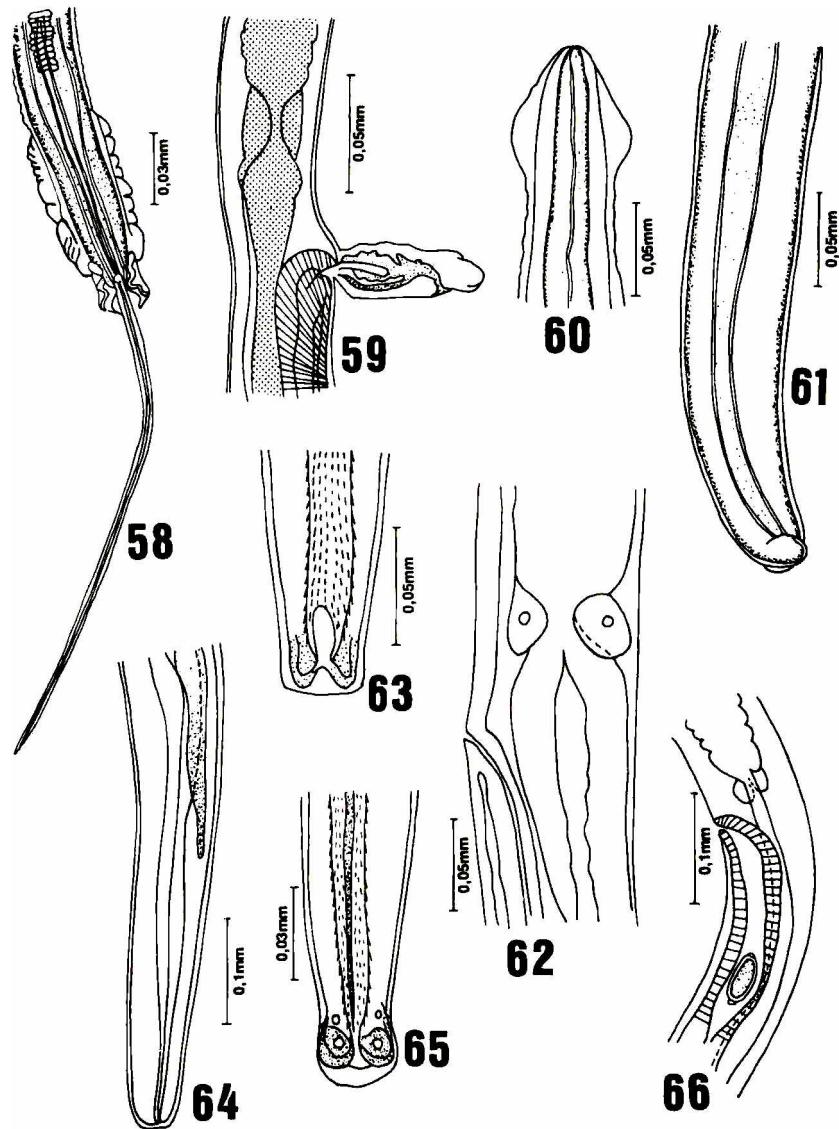
Figs 28-37. *Capillaria plagiatica* (28) Extremidade caudal do macho; (29) extremidade anterior; (30) extremidade posterior da fêmea; (31) região vulvar (segundo Freitas & Mendonça 1959). *Capillaria rudolphi* (32) Extremidade caudal do macho; (33) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas 1934). *Capillaria uropapillata* (34) Extremidade caudal da fêmea; (35) região vulvar; (36) extremidade anterior; (37) detalhe da extremidade distal da fêmea (segundo Freitas & Almeida 1935).



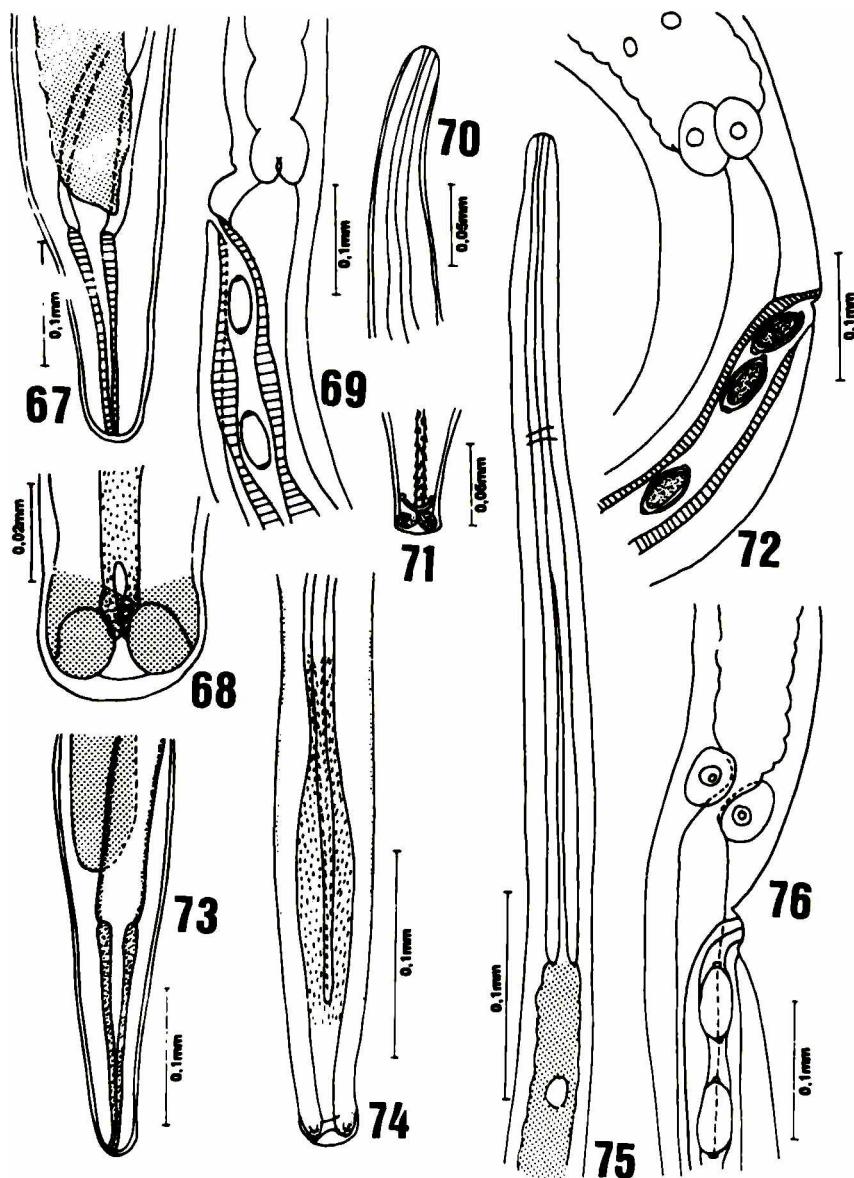
Figs 38-46. *Capillaria vazi* (38) Região vulvar; (39) extremidade caudal (segundo Freitas 1933). *Capillaria venteli* (40) Bainha espicular e espículo; (41) extremidade caudal do macho; (42) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Almeida 1935). *Capillaria venusta* (43) Extremidade anterior; (44) extremidade distal; (45) extremidade caudal do macho, vista ventral; (46) extremidade da fêmea (segundo Freitas & Mendonça 1958).



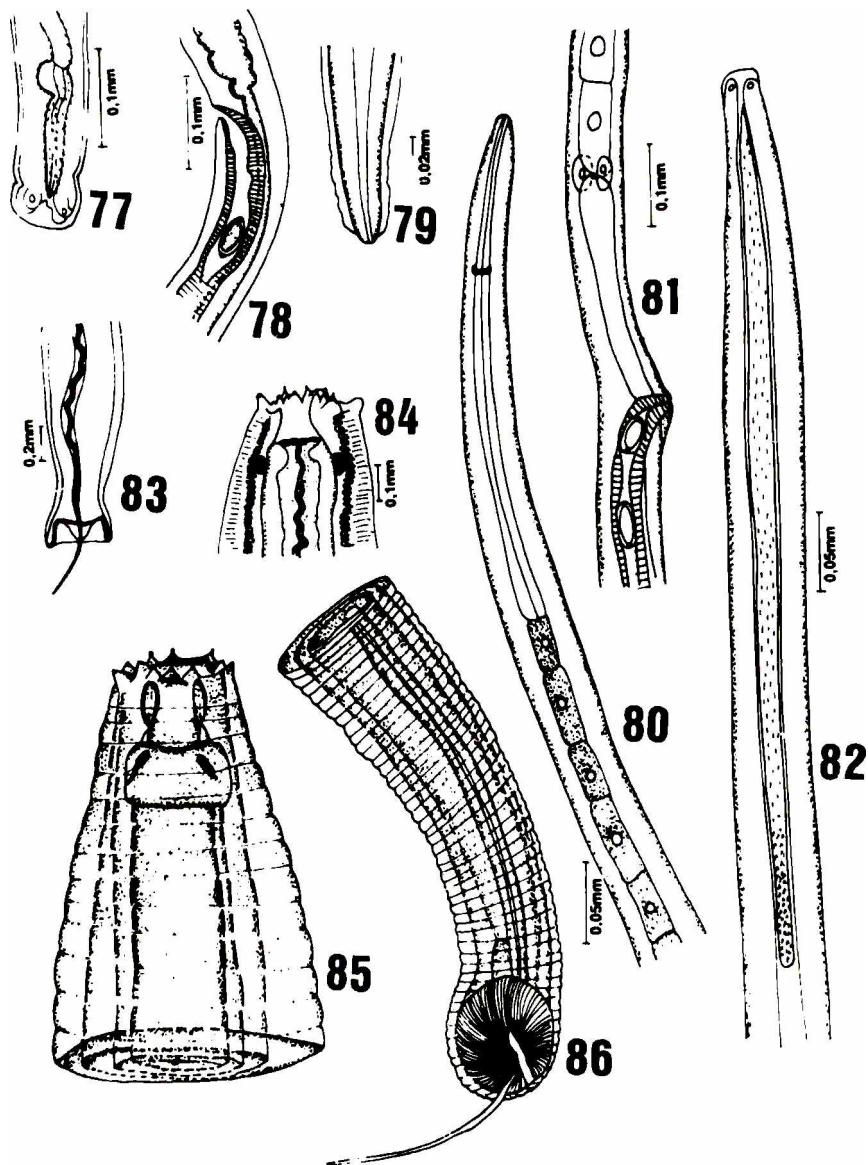
Figs 47-57. *Baruscapillaria appendiculata* (47) Região vulvar; (48) extremidade caudal do macho (segundo Freitas 1933). *Baruscapillaria obsignata* (49) Bainha espicular e espículo; (50) região vulvar; (51) extremidade caudal da fêmea (segundo Madsen 1945). *Baruscapillaria spiculata* (52) Região vulvar; (53) extremidade caudal do macho, vista lateral; (54) extremidade caudal do macho, vista ventral (segundo Freitas 1933). *Aonchoteca bursata* (55) Região vulvar; (56) extremidade caudal do macho; (57) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Almeida 1934).



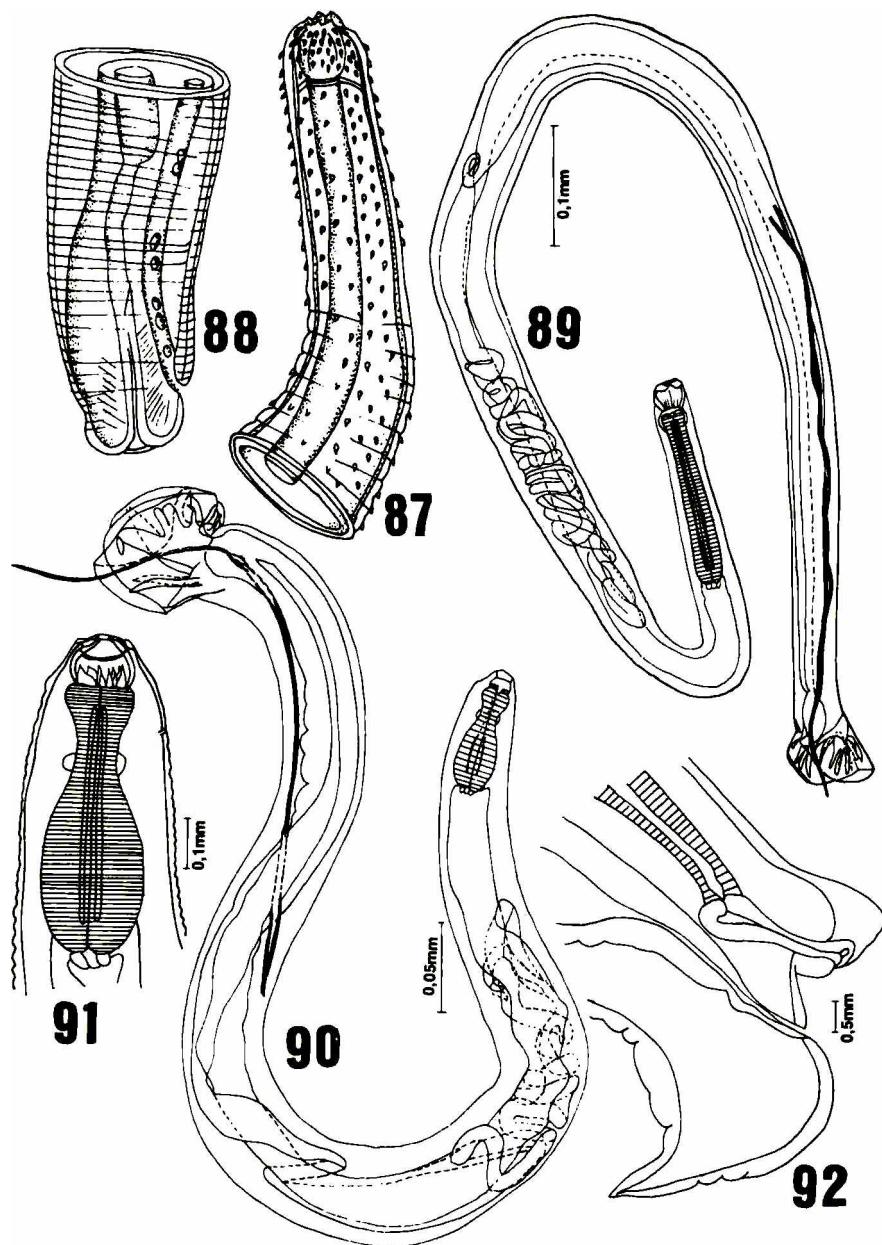
Figs 58-66. *Aonchoteca caudinflata* (58) Extremidade caudal do macho; (59) região vulvar. *Eucoleus annulatus* (60) Extremidade anterior; (61) extremidade caudal; (62) região vulvar (segundo Molin 1858). *Eucoleus cairinae* (63) Extremidade caudal do macho (segundo Freitas & Almeida 1935). *Eucoleus contortus* (64) Extremidade caudal da fêmea; (65) extremidade caudal do macho; (66) região vulvar (segundo Freitas & Almeida 1935).



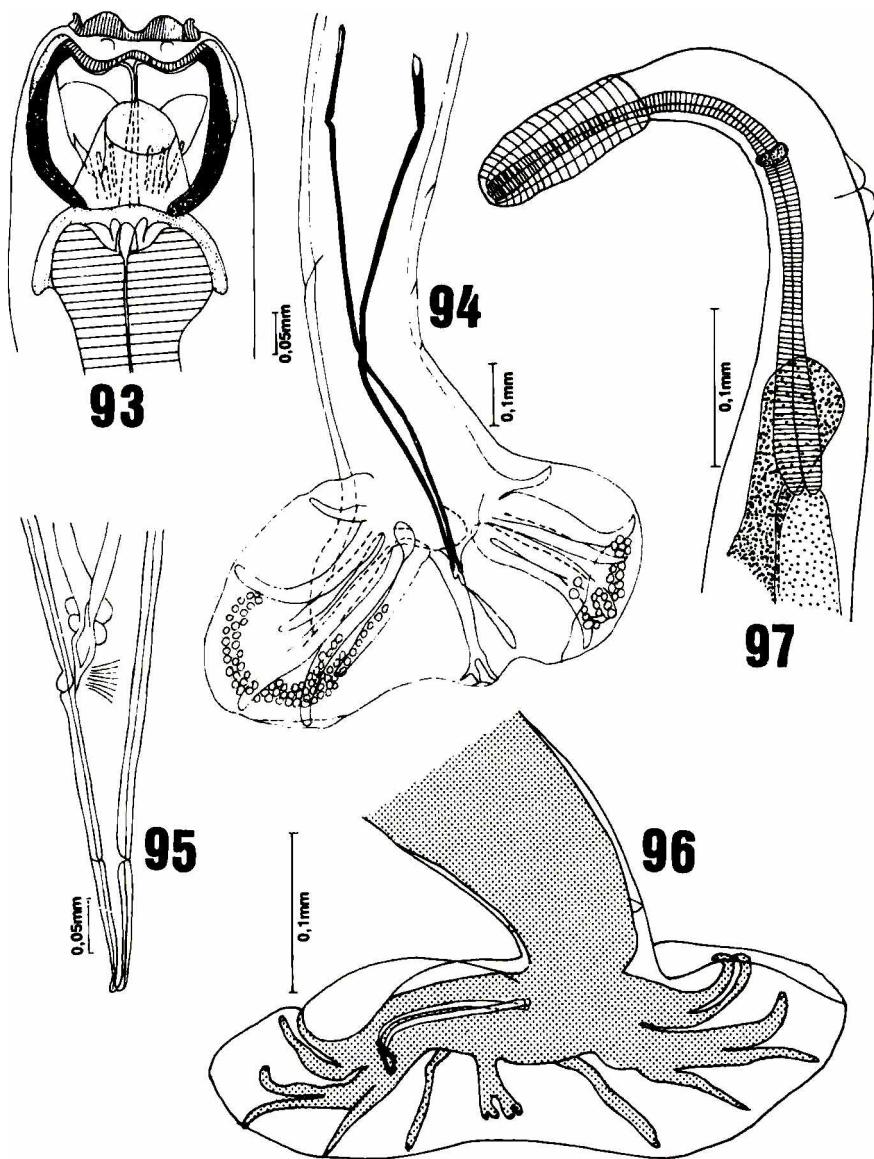
Figs 67-76. *Eucoleus dubius* (67) Extremidade caudal da fêmea; (68) extremidade caudal do macho, vista ventral; (69) região vulvar (segundo Freitas & Almeida 1935). *Eucoleus penidoi* (70) Extremidade anterior; (71) extremidade caudal do macho, vista ventral; (72) região vulvar (segundo Freitas & Almeida 1935). *Eucoleus perforans* (73) Extremidade caudal da fêmea; (74) extremidade caudal do macho; (75) extremidade anterior; (76) região vulvar (segundo Freitas & Almeida 1935).



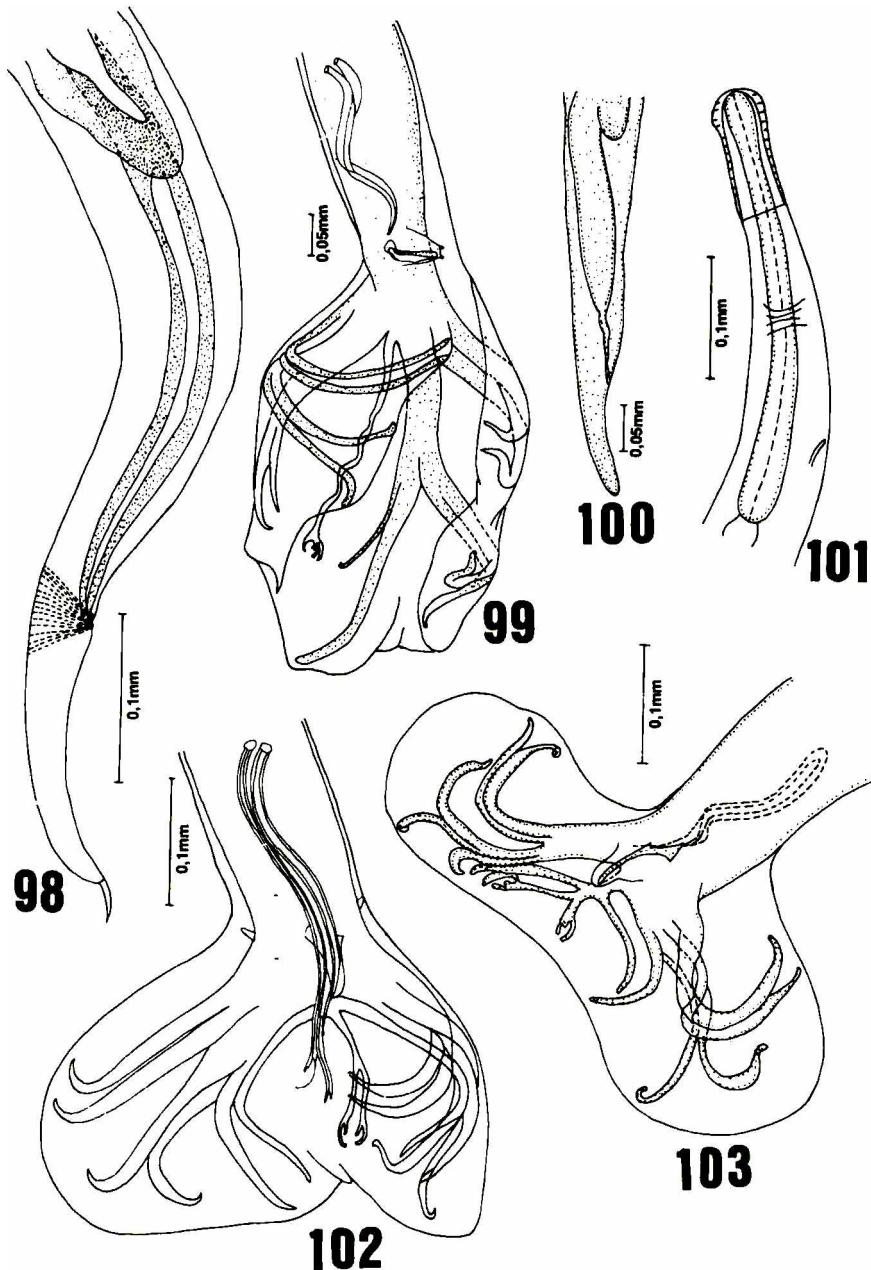
Figs 77-86. *Eucoleus confusus* (77) Extremidade caudal do macho; (78) região vulvar; (79) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Almeida 1935). *Brevithominx asperodorsus* (80) Extremidade anterior; (81) região vulvar; (82) extremidade caudal do macho (segundo Travassos et al. 1964). *Eustrongylides ignotus* (83) Extremidade caudal do macho; (84) extremidade céfala (segundo Rego & Vicente 1988). *Eustrongylides perpapillatus* (85) Extremidade céfala; (86) extremidade caudal do macho (segundo Jagerskiold 1909).



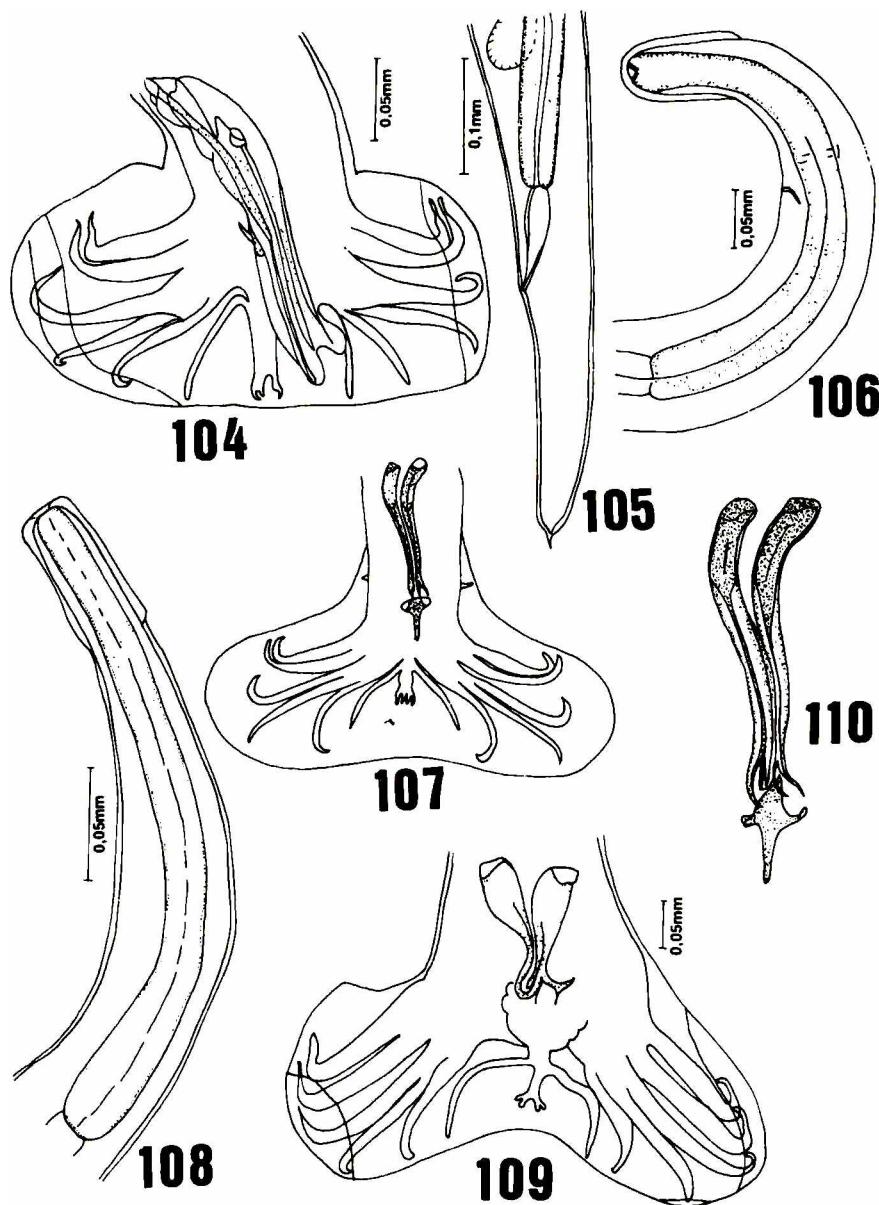
Figs 87-92. *Hystrichis acanthocephalicus* (87) Extremidade anterior; (88) extremidade caudal da fêmea (segundo Jagerskiold 1909). *Deletocephalus cesarpintoi* (89) Macho, total. *Paradeletocephalus minor* (90) Macho total; (91) extremidade anterior; (92) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Lent 1947).



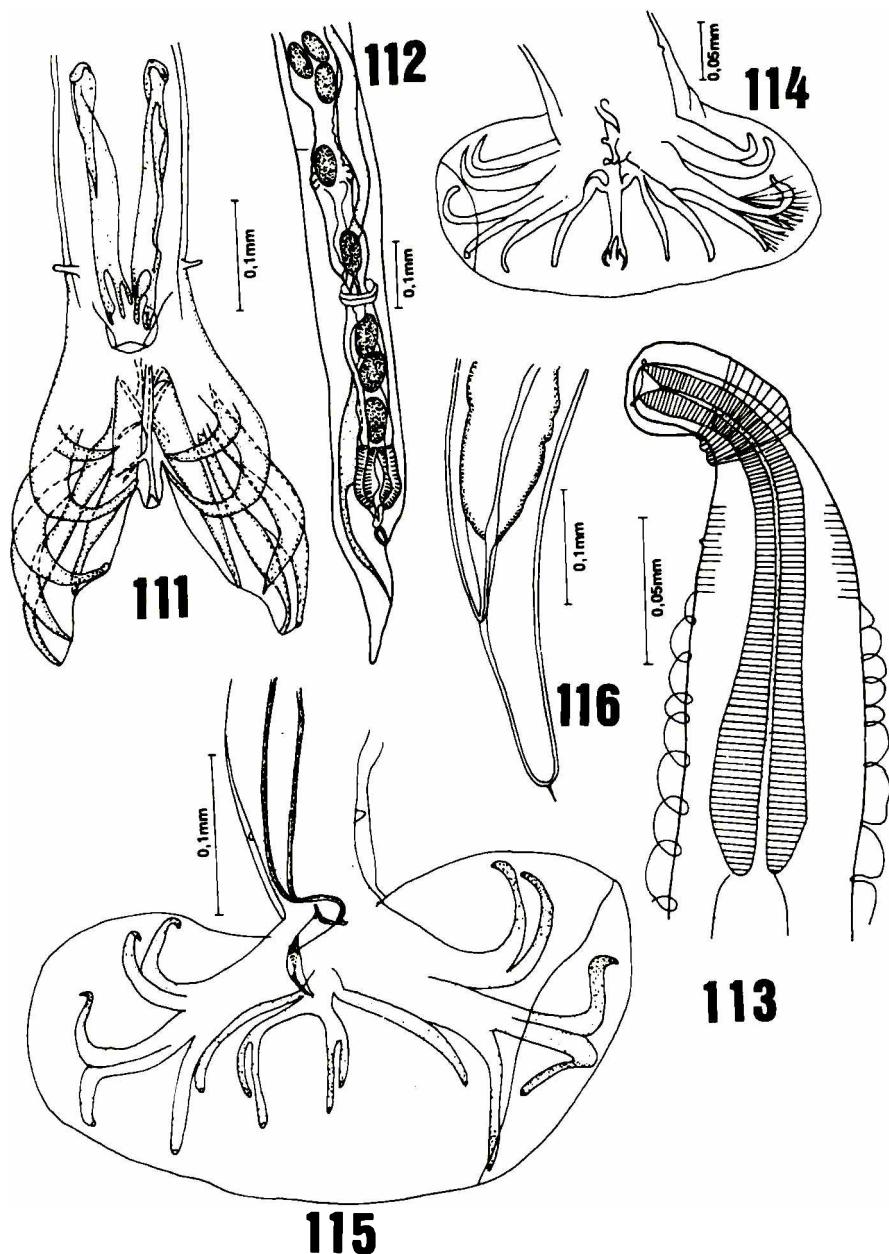
Figs 93-97. *Deletocephalus cesarpintoi* (93) Extremidade anterior (segundo Freitas & Lent 1947). *Paramidostomum pulchrum* (94) Extremidade caudal do macho; (95) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Lent 1947). *Lutznema lutzi* (96) Extremidade caudal do macho; (97) extremidade anterior (segundo Lent & Freitas 1934).



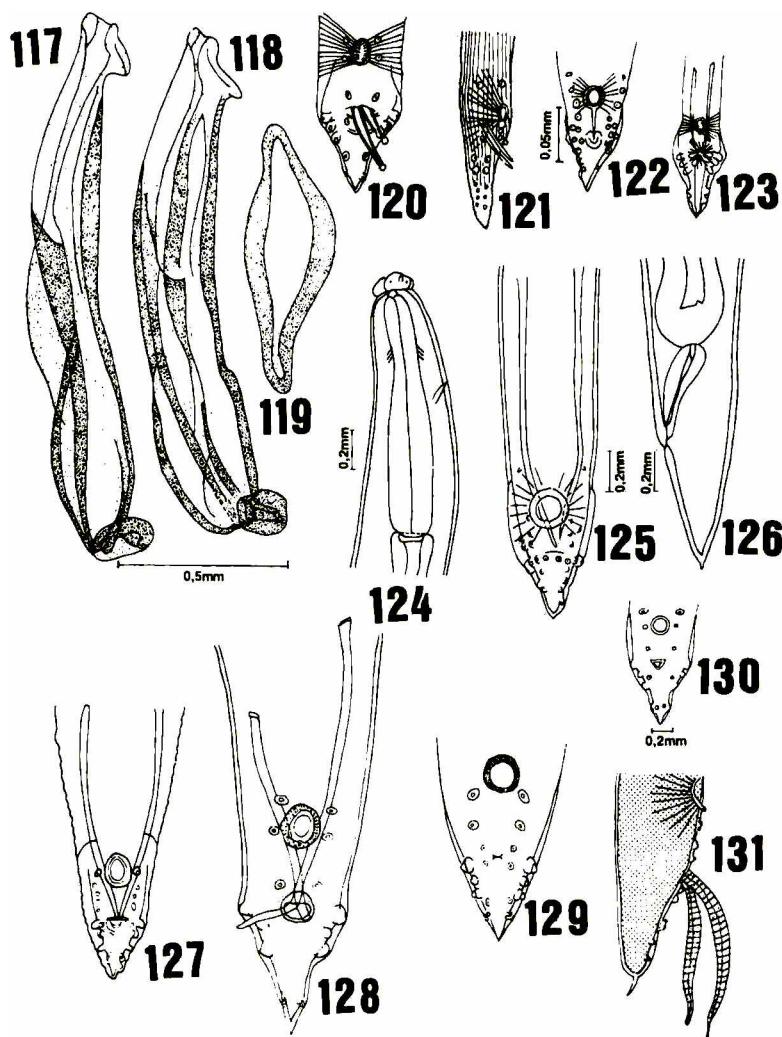
Figs 98-103. *Lutznema lutzi* (98) Extremidade caudal da fêmea (segundo Lent & Freitas 1934). *Ornithonema mensoris* (99) Extremidade caudal do macho; (100) extremidade caudal da fêmea (segundo Travassos 1935). *Ornithostrongylus almeidai* (101) Extremidade anterior; (102) extremidade posterior do macho (segundo Travassos 1937). *Ornithostrongylus fariae* (103) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1937).



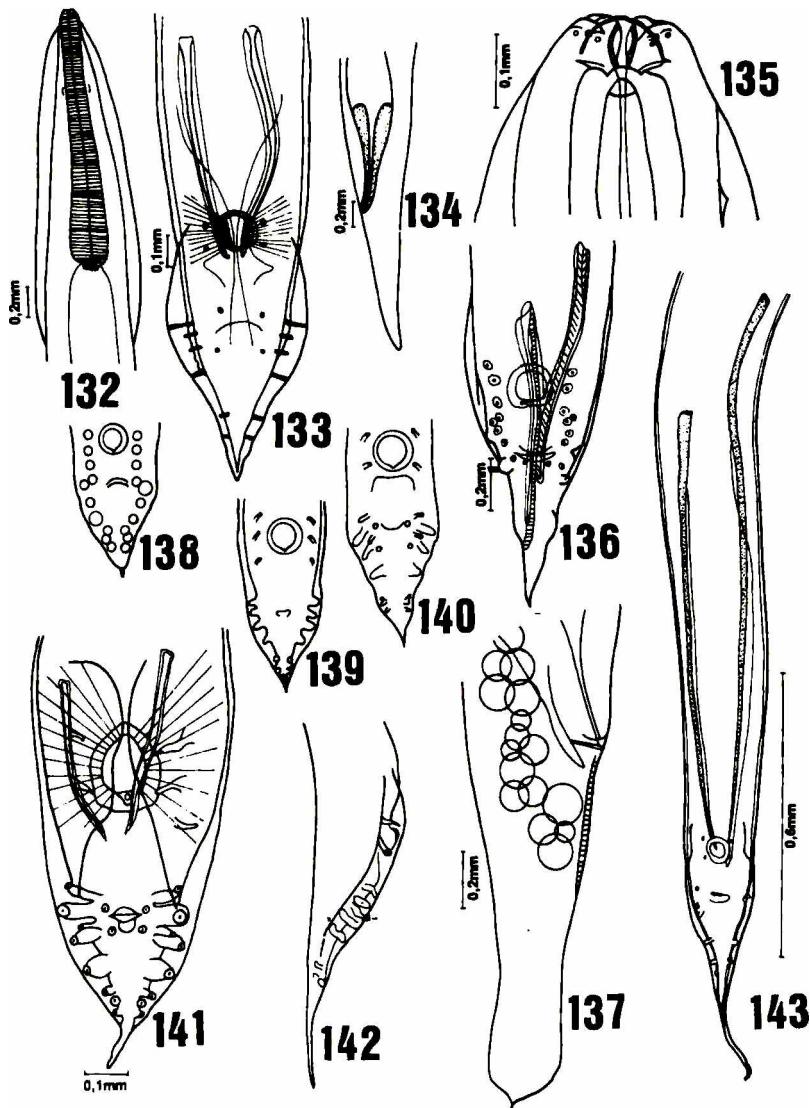
Figs 104-110. *Ornithostrongylus iheringi* (104) Extremidade caudal do macho; (105) extremidade caudal da fêmea; (106) extremidade anterior (segundo Travassos 1941). *Ornithostrongylus minutus* (107) Extremidade caudal do macho; (108) extremidade anterior (segundo Travassos 1941). *Ornithostrongylus quadriradiatus* (109) Extremidade caudal do macho; (110) espiculos e gubernáculo (segundo Travassos 1921).



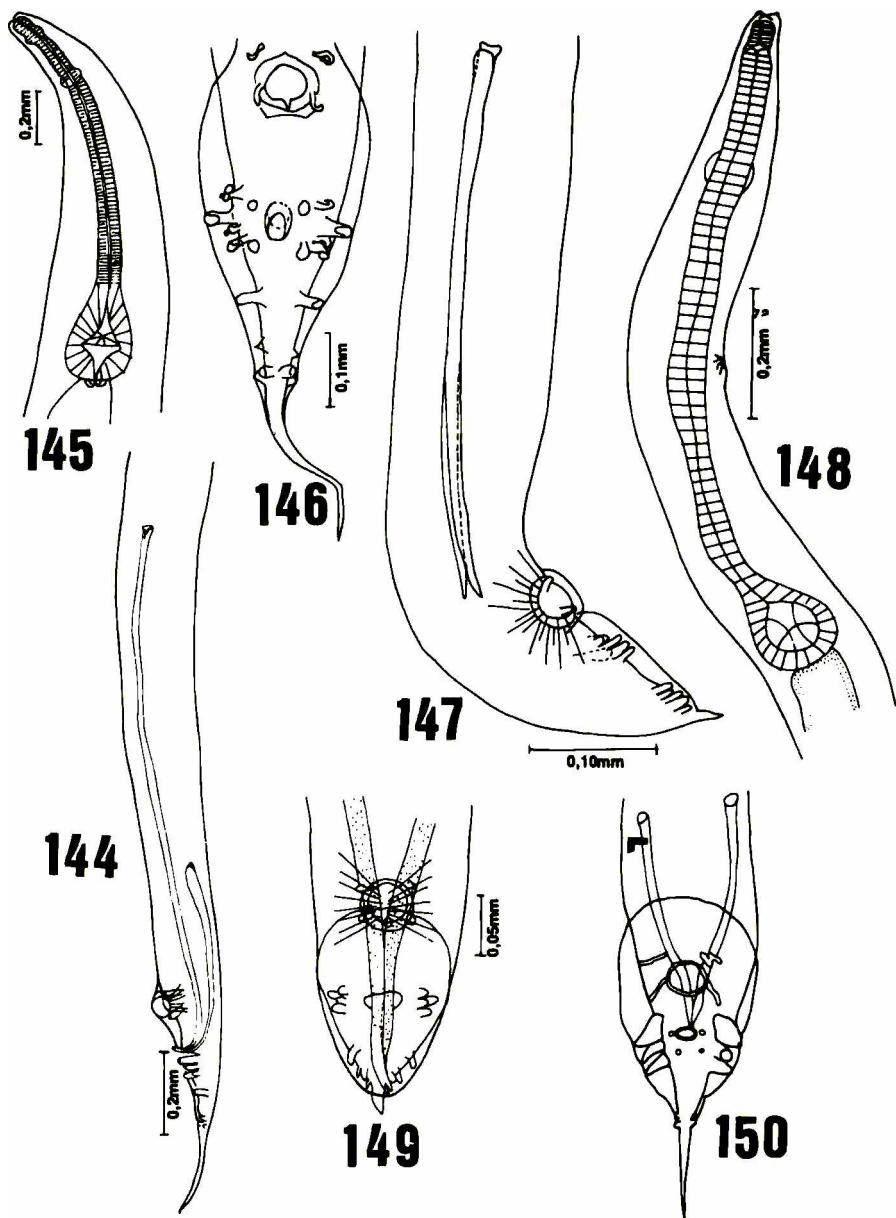
Figs 111-116. *Ornithostrongylus salobrensis* (111) Extremidade caudal do macho; (112) extremidade caudal da fêmea (segundo Travassos 1941). *Oswaldostrongylus cruzi* (113) Extremidade anterior; (114) extremidade posterior do macho (segundo Lent & Freitas 1934). *Hoazinstrongylus amazonensis* (115) Extremidade caudal do macho; (116) extremidade caudal da fêmea (segundo Pinto & Gomes 1985).



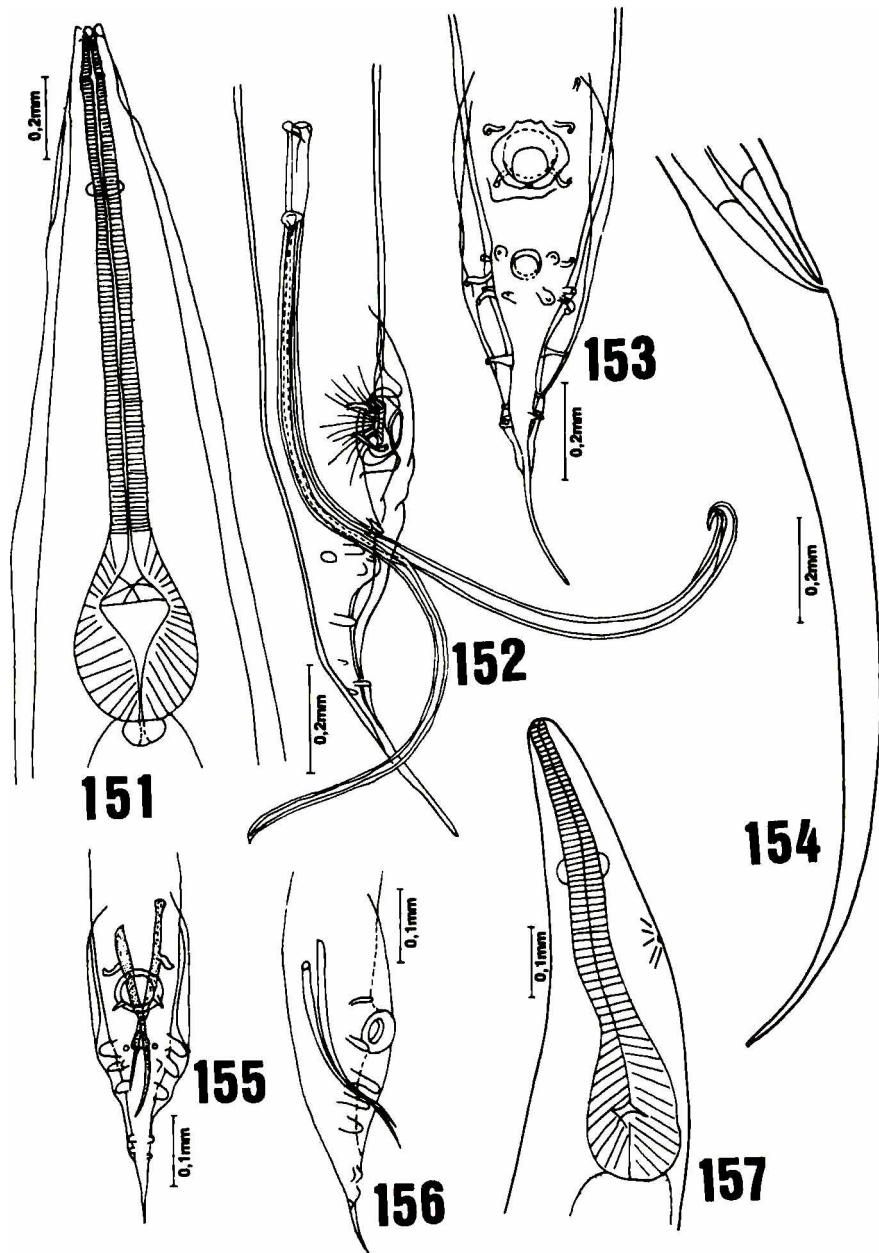
Figs 117-131. *Trichostrongylus nagathyi* (117) Espículo direito; (118) espículo esquerdo; (119) gubernáculo (segundo Freitas & Lent 1935). *Ascaridia amblymorpha* (120) Extremidade caudal do macho (segundo Drasche 1882). *Ascaridia brasiliensis* (121) Extremidade caudal do macho (segundo Magalhães 1892). *Ascaridia columbae* (122) Extremidade caudal do macho (segundo Johnston 1918). *Ascaridia galli* (123) Extremidade caudal do macho (segundo Smiht 1922). *Ascaridia hermafrodita* (124) Extremidade anterior; (125) extremidade posterior do macho, vista ventral; (126) extremidade caudal da fêmea (segundo Travassos 1930). *Ascaridia lineata* (127) Extremidade caudal do macho (segundo Boulenger 1923). *Ascaridia magalhaesi* (128) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1913). *Ascaridia numidae* (129) Extremidade caudal do macho (segundo Gendre 1909). *Ascaridia pintoi* (130) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1933). *Ascaridia orthocerca* (131) Extremidade caudal do macho (segundo Stossich 1902).



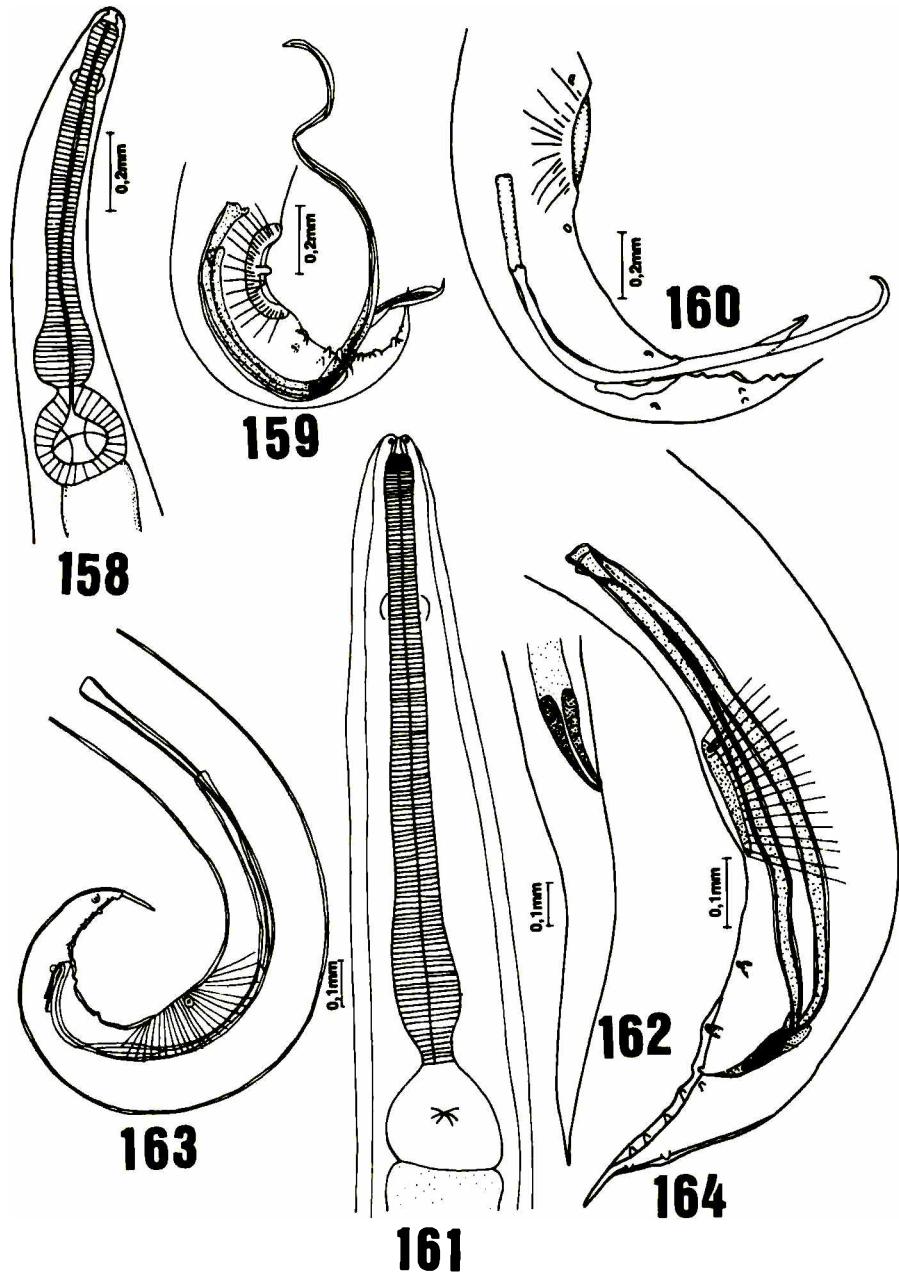
Figs 132-143. *Ascaridia pterophora* (132) Extremidade anterior; (133) extremidade caudal do macho; (134) extremidade caudal da fêmea (segundo Cristofaro & Feijó 1976). *Ascaridia sergiomeirai* (135) Extremidade anterior; (136) extremidade caudal do macho; (137) extremidade caudal da fêmea (segundo Pereira 1933). *Ascaridia serrata* (138) Extremidade caudal do macho (segundo Schneider 1866). *Heterakis alata* (139) Extremidade caudal do macho (segundo Schneider 1866). *Heterakis arquata* (140) Extremidade caudal do macho (segundo Schneider 1866). *Heterakis brasiliiana* (141) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1913). *Heterakis brevispiculum* (142) Extremidade caudal do macho (segundo Gendre 1911). *Heterakis fariai* (143) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1913).



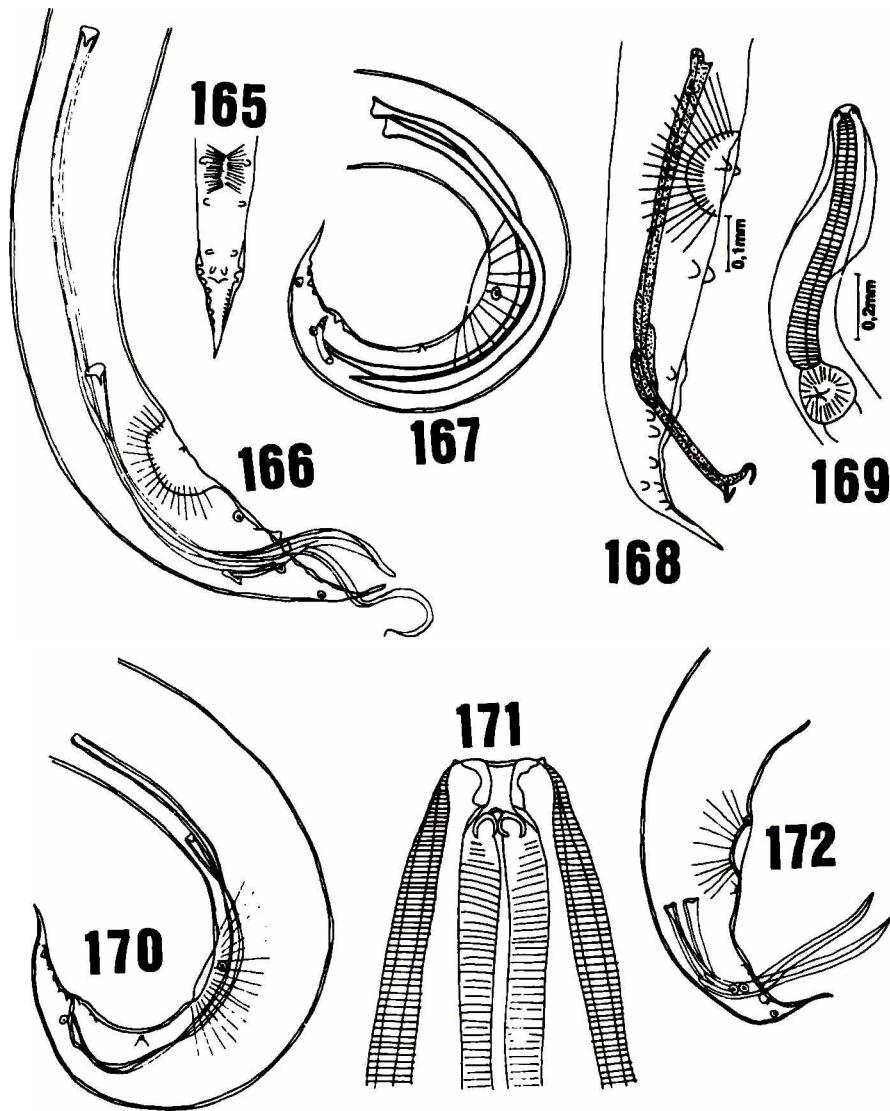
Figs 144-150. *Heterakis gallinarum* (144) Extremidade caudal do macho, vista lateral; (145) extremidade anterior; (146) extremidade caudal do macho, vista ventral (segundo Mendonça 1953). *Heterakis ibanezi* (147) Extremidade caudal do macho, vista lateral; (148) extremidade anterior; (149) extremidade caudal do macho, vista ventral (segundo Freitas et al. 1969). *Heterakis psophiae* (150) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1913).



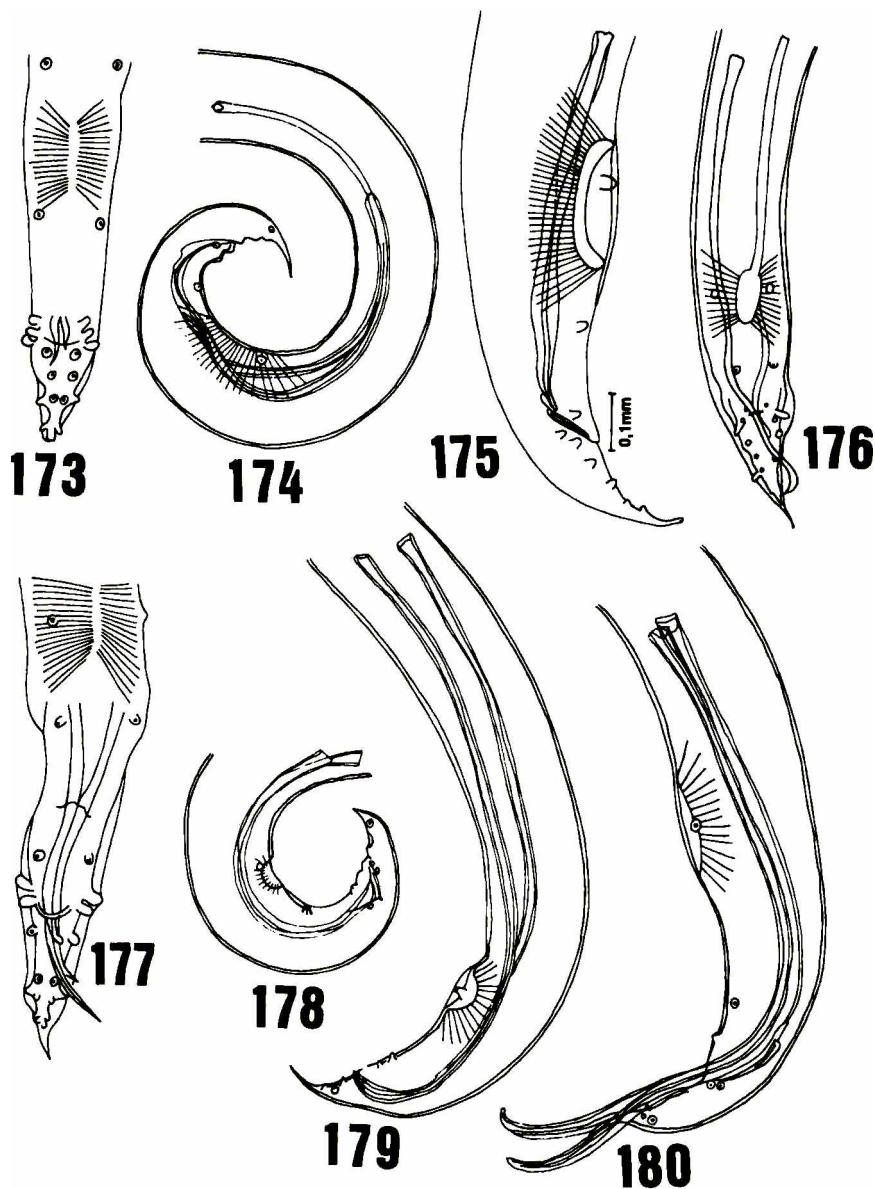
Figs 151-157. *Heterakis isolonche* (151) Extremidade anterior; (152) extremidade posterior do macho, vista lateral; (153) extremidade posterior do macho, vista ventral; (154) extremidade caudal da fêmea (segundo Mendonça 1953). *Heterakis (R.) macabuensis* (155) Extremidade caudal do macho, vista ventral; (156) extremidade caudal do macho, vista lateral; (157) extremidade anterior (segundo Vicente & Santos 1967).



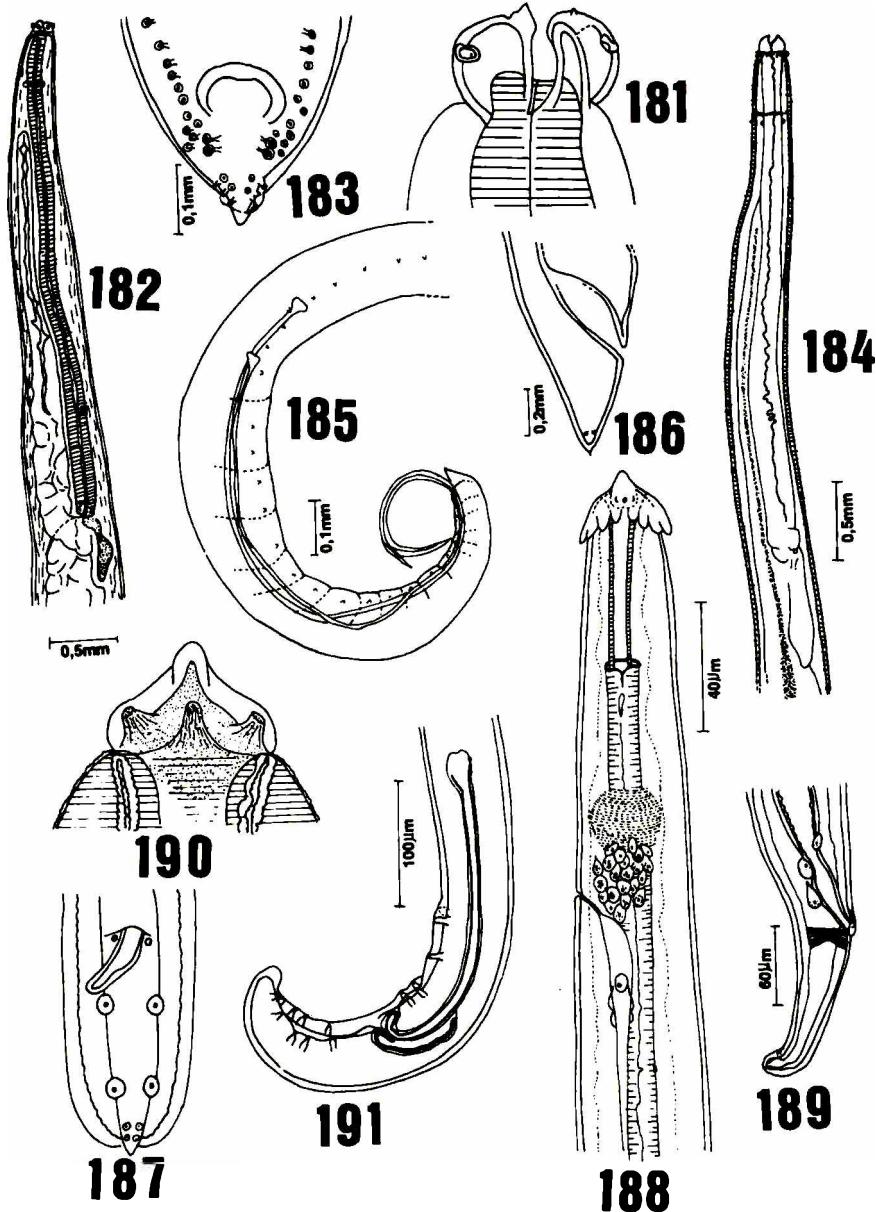
Figs 158-164. *Subulura acutissima* (158) Extremidade anterior; (159) extremidade posterior do macho (segundo Freitas et al. 1970). *Subulura alfenensis* (160) Extremidade posterior do macho (segundo Pinto 1968). *Subulura alforda* (161) Extremidade anterior; (162) extremidade posterior da fêmea; (163) extremidade posterior do macho (segundo Cristofaro & Feijó 1976). *Subulura bentocruzi* (164) Extremidade posterior do macho (segundo Barreto 1919).



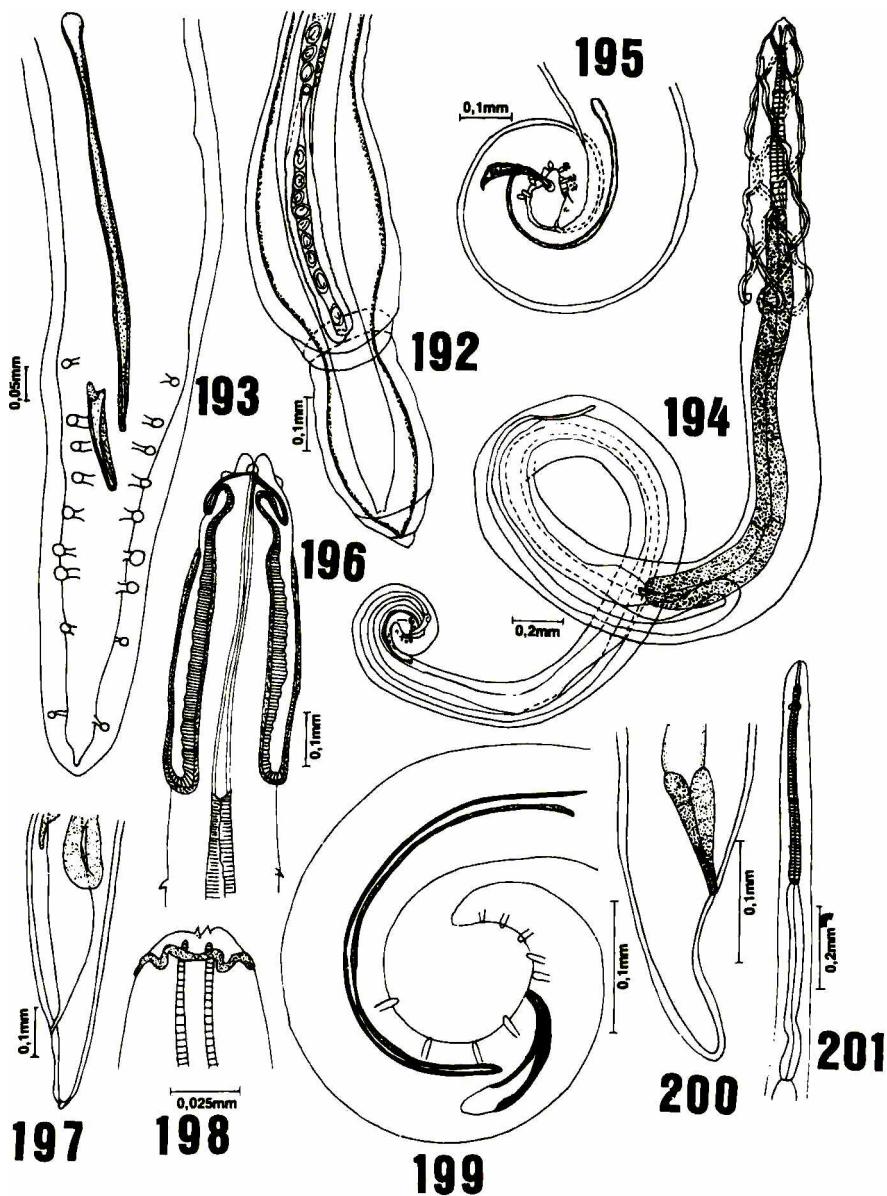
Figs 165-172. *Subulura brumpti* (165) Extremidade caudal do macho (segundo Gedoelst 1916). *Subulura carlosi* (166) Extremidade caudal do macho (segundo Barreto 1919). *Subulura differens* (167) Extremidade caudal do macho (segundo Barreto 1919). *Subulura forcipata* (168) Extremidade posterior do macho; (169) extremidade anterior (segundo Rodrigues & Rodrigues 1981). *Subulura lutzi* (170) Extremidade posterior do macho; (171) extremidade céfala (segundo Barreto 1919). *Subulura olympioi* (172) Extremidade posterior do macho (segundo Barreto 1919).



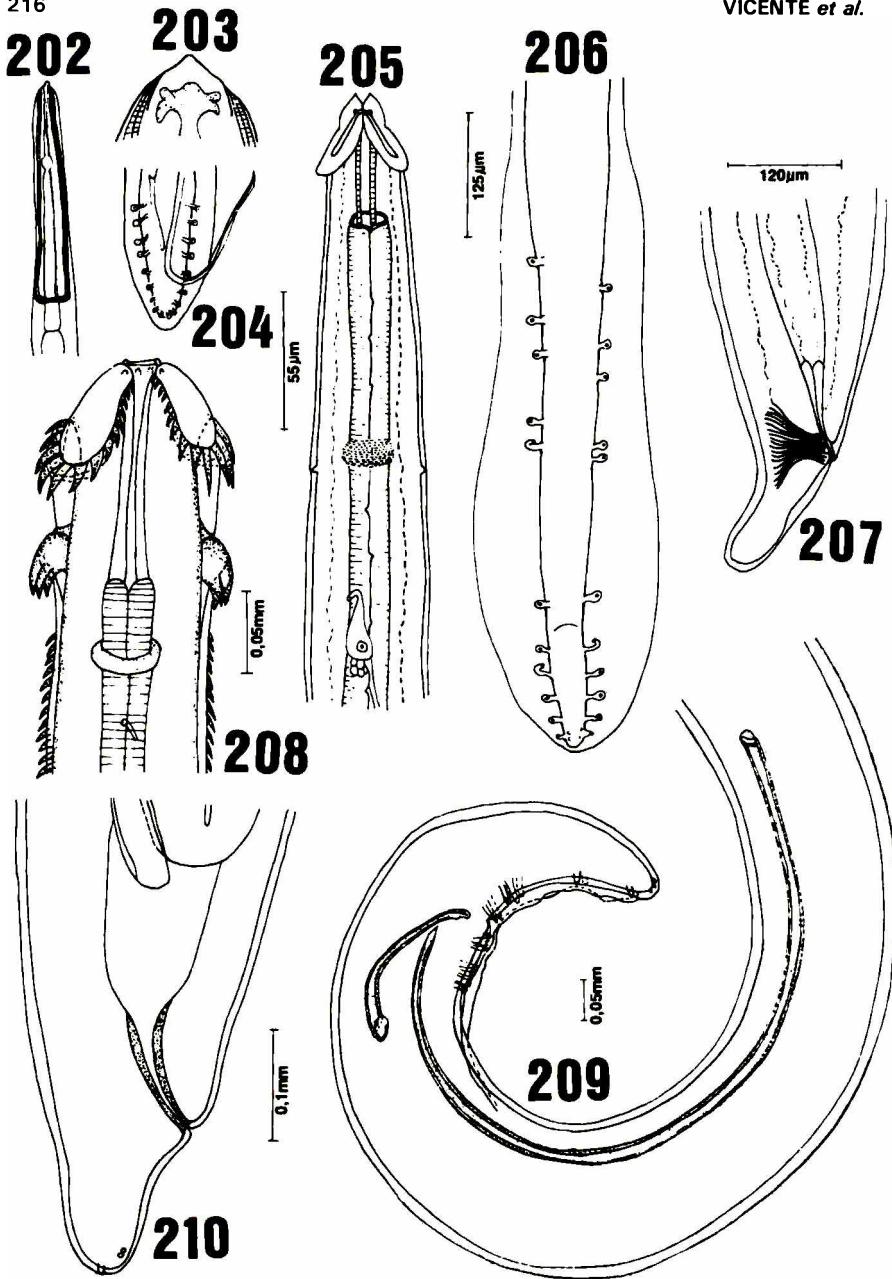
Figs 173-180. *Subulura papillosa* (173) Extremidade caudal do macho (segundo Drasche 1882). *Subulura reclinata* (174) Extremidade caudal do macho (segundo Barreto 1919). *Subulura rudolphi* (175) Extremidade caudal do macho (segundo Santos 1970). *Subulura strongylina* (176) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1913). *Subulura suctoria* (177) Extremidade caudal do macho, vista ventral (segundo Drasche 1882); (178) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Barreto 1919). *Subulura travassosi* (179) Extremidade caudal do macho (segundo Barreto 1919). *Subulura trogoni* (180) Extremidade caudal do macho (segundo Barreto 1919).



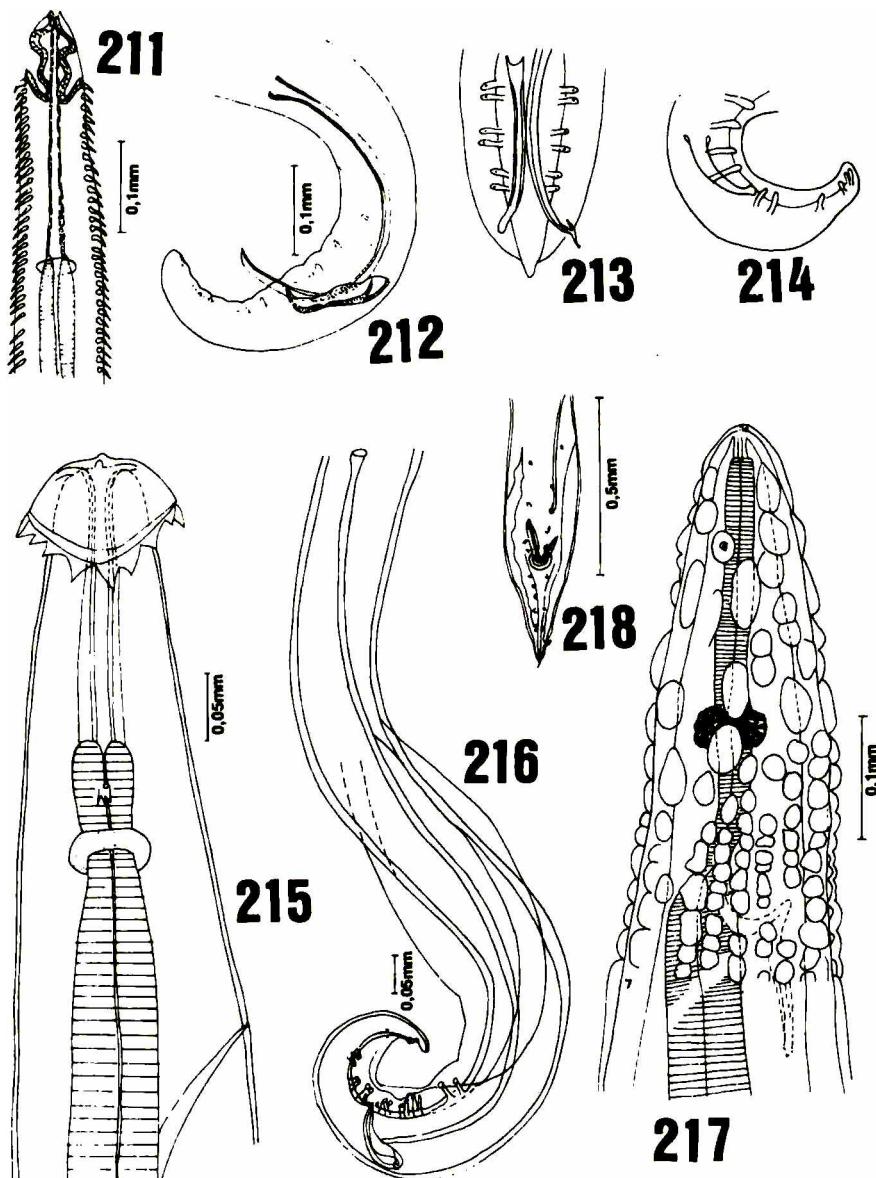
Figs 181-191. *Contraeacum crenulatum* (181) Extremidade céfálica (segundo Schuurmans-Stekhoven 1937). *Contraeacum multipapillatum* (182) Extremidade anterior; (183) extremidade caudal do macho (segundo Yamaguti 1961). *Contraeacum pelagicum* (184) Extremidade anterior; (185) extremidade caudal do macho; (186) extremidade caudal da fêmea (segundo Santos 1984). *Ancyranthopsis coronata* (187) Extremidade caudal do macho; (188) extremidade anterior; (189) extremidade caudal da fêmea (segundo Wong & Lankester 1985). *Cheilospirura hamulosa* (190) Extremidade céfálica; (191) extremidade caudal do macho (segundo Drasche 1883).



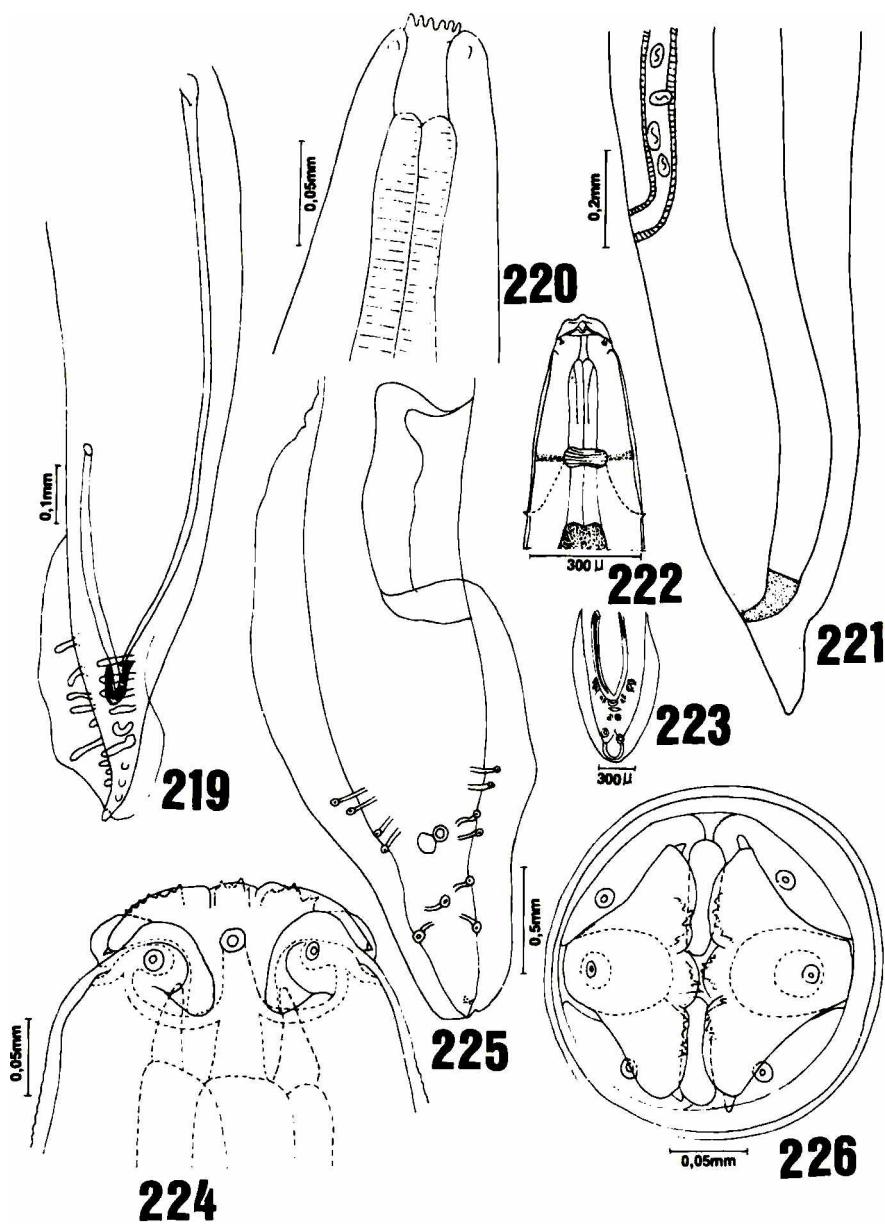
Figs 192-201. *Chordatortilis crassicauda* (192) Extremidade caudal da fêmea; (193) extremidade caudal do macho; (194) macho, total (segundo Mendonça & Rodrigues 1965). *Cosmocephalus obvelatus* (195) Extremidade caudal do macho; (196) extremidade anterior da fêmea; (197) extremidade posterior da fêmea (segundo Rodrigues & Vicente 1963). *Deliria gomesae* (198) Extremidade céfala; (199) extremidade caudal do macho; (200) extremidade caudal da fêmea; (201) extremidade anterior (segundo Vicente et al. 1980).



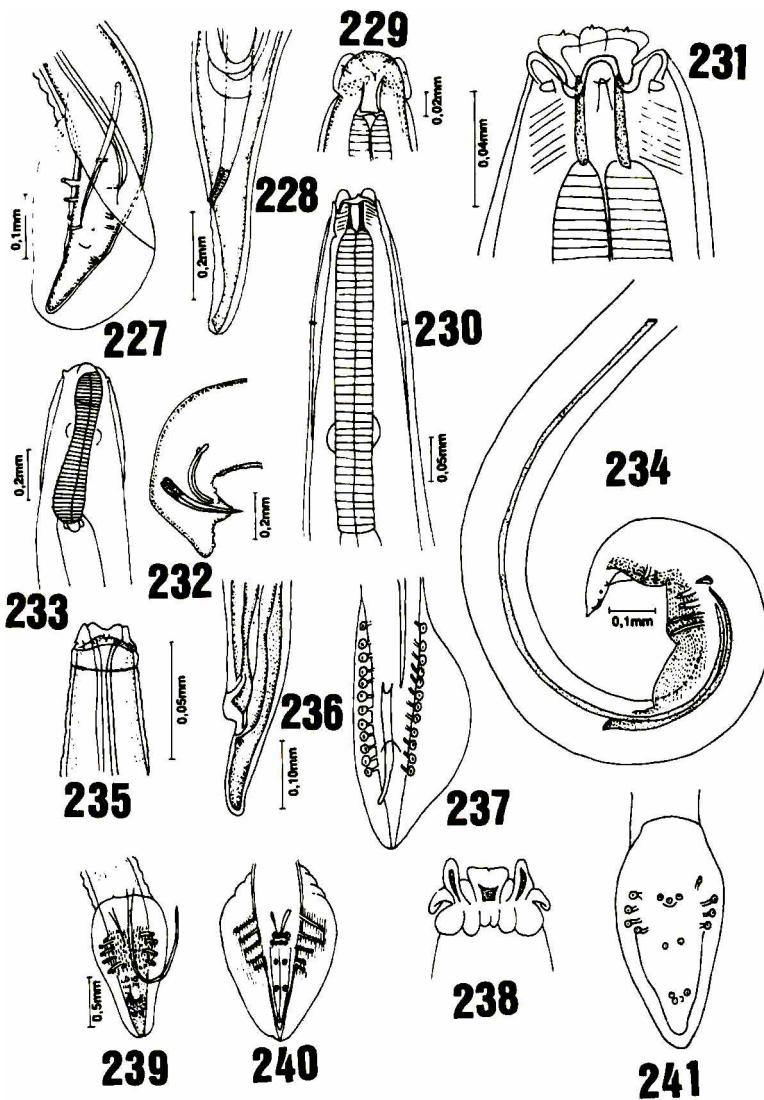
Figs 202-210. *Echinuria calcarata* (202) Extremidade anterior (segundo Drasche 1884). *Echinuria longe vaginata* (203) Extremidade céfala; (204) extremidade caudal (segundo Drasche 1884). *Sciadiocara umbellifera* (205) Extremidade anterior; (206) extremidade caudal do macho; (207) extremidade caudal da fêmea (segundo Wong & Lankester 1985). *Seuratia shipleyi* (208) Extremidade anterior; (209) extremidade caudal da fêmea; (210) extremidade caudal do macho (segundo Mendonça & Rodrigues 1965).



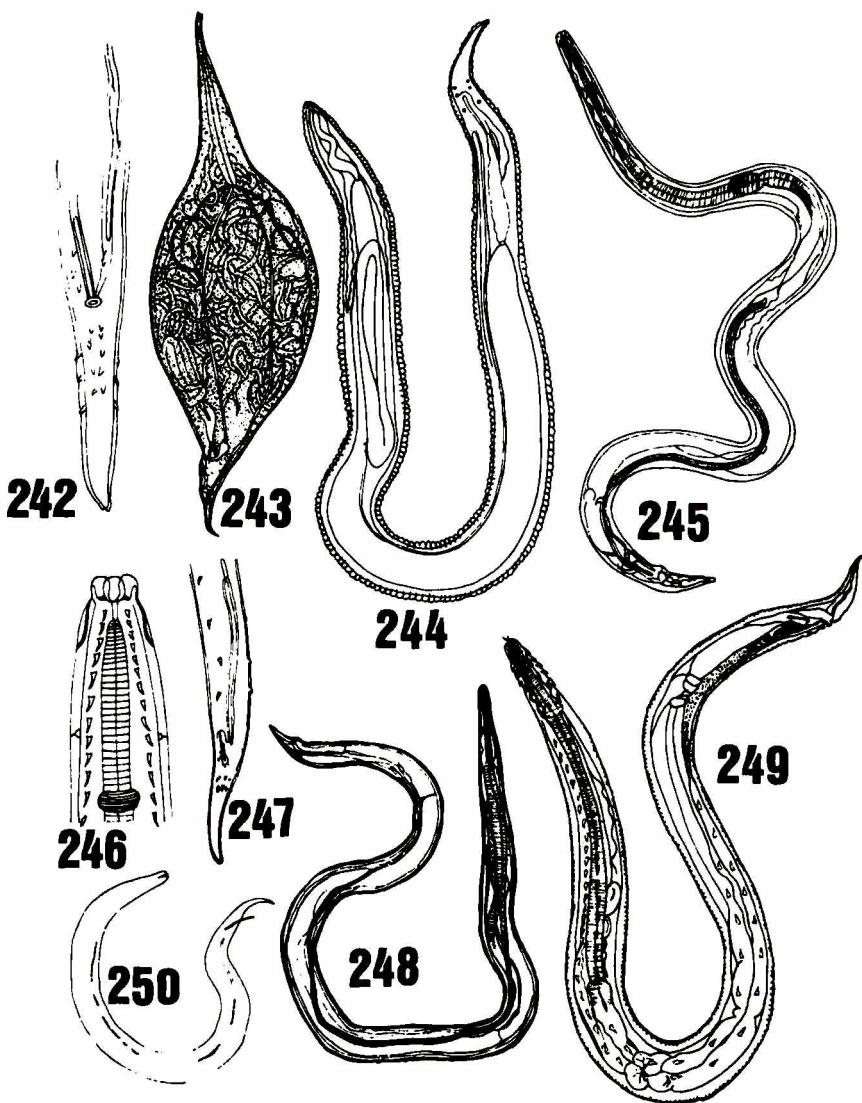
Figs 211-218. *Skrjabinoclava tupacincai* (211) Extremidade anterior; (212) extremidade caudal do macho (segundo Freitas et al. 1970). *Streptocara penihamata* (213) Extremidade caudal do macho (segundo Drasche 1884). *Synhimanthus rectus* (214) Extremidade caudal do macho (segundo Drasche 1884). *Stegophorus diomedaeae* (215) Extremidade anterior; (216) extremidade posterior do macho (segundo Rodrigues & Mendonça 1967). *Gongylonema ingluvicola* (217) Extremidade anterior; (218) extremidade posterior do macho (segundo Silva 1961).



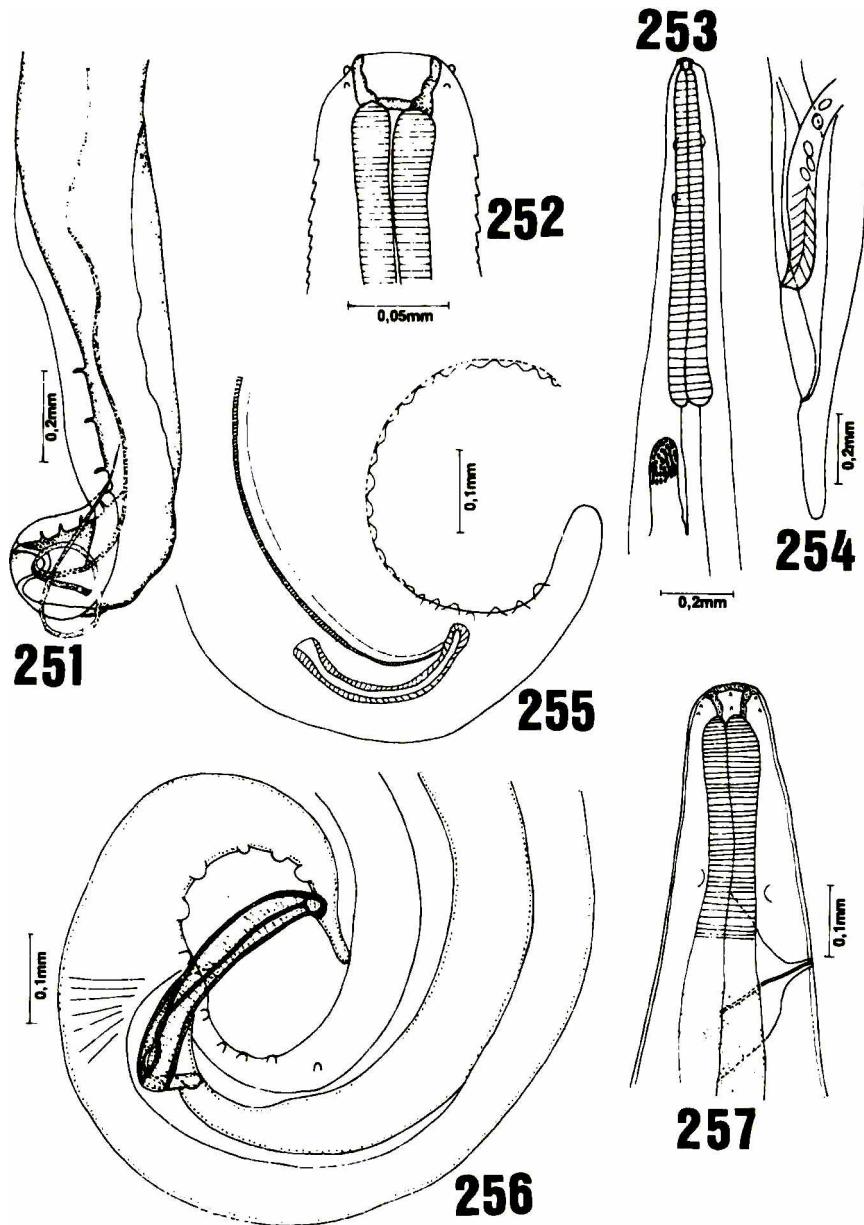
Figs 219-226. *Cyrnea semilunaris* (219) Extremidade caudal do macho; (220) extremidade anterior; (221) extremidade caudal da fêmea (segundo Rodrigues & Rodrigues 1981). *Exisa exisa* (222) Extremidade anterior; (223) extremidade caudal do macho (segundo Seurat 1914). *Habronema uncinipenis* (224) Extremidade céfálica; (225) extremidade caudal do macho; (226) cabeça, vista de frente (segundo Freitas & Lent 1947).



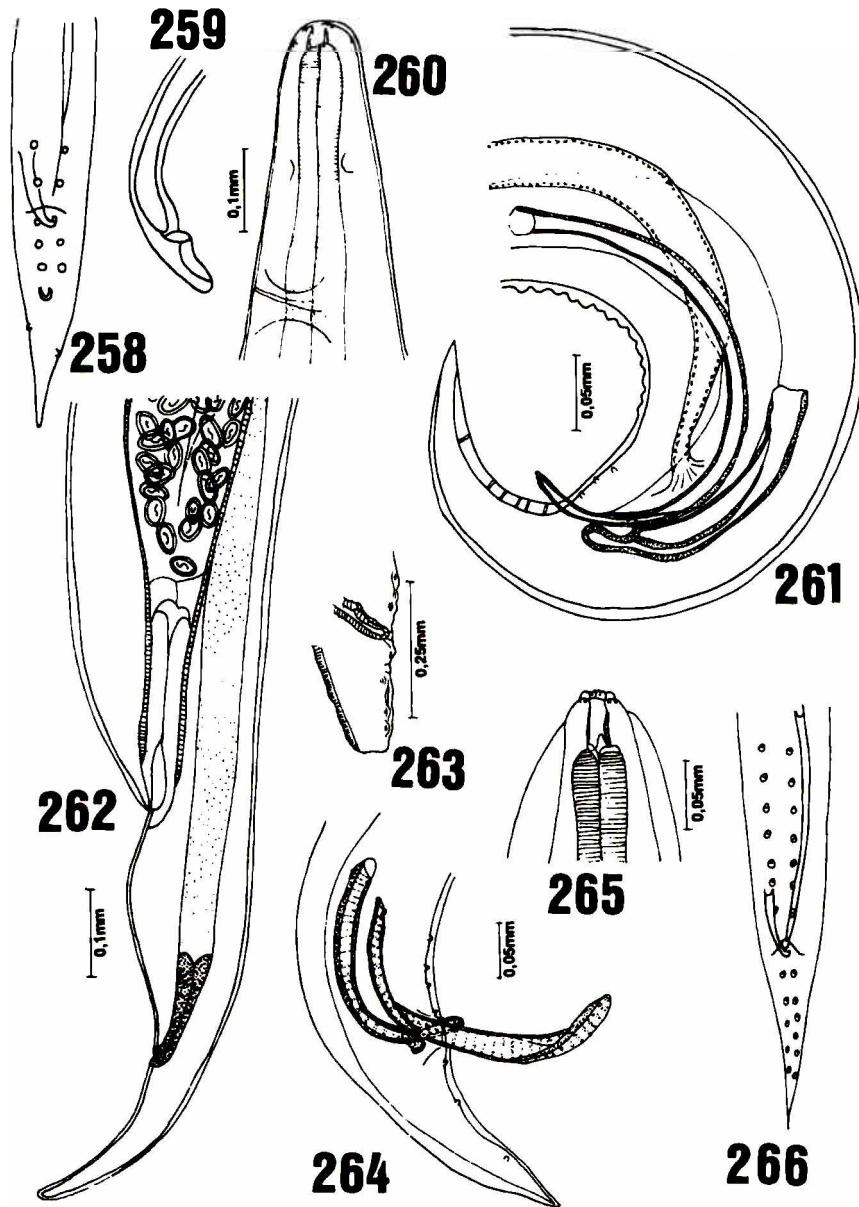
Figs 227-241. *Hadjelia neglecta* (227) Extremidade caudal do macho; (228) extremidade caudal da fêmea; (229) extremidade céfala (segundo Lent & Freitas 1939). *Procyrnea ruschii* (230) Extremidade anterior; (231) extremidade céfala, vista lateral; (232) extremidade caudal do macho (segundo Freitas 1967). *Skrjabinura spiralis* (233) Extremidade anterior; (234) extremidade caudal do macho (segundo Rodrigues & Rodrigues 1981). *Viguiera osmanhilli* (235) Extremidade anterior; (236) extremidade caudal da fêmea (segundo Yeh 1954). *Viguiera vulvoinflata* (237) Extremidade caudal do macho; (238) extremidade céfala (segundo Drasche 1884). *Physaloptera acuticauda* (239) Extremidade caudal do macho (segundo Ortlepp 1922). *Physaloptera alata* (240) Extremidade caudal do macho (segundo Linstow 1877). *Physaloptera subulata* (241) Extremidade caudal do macho (segundo Schneider 1866).



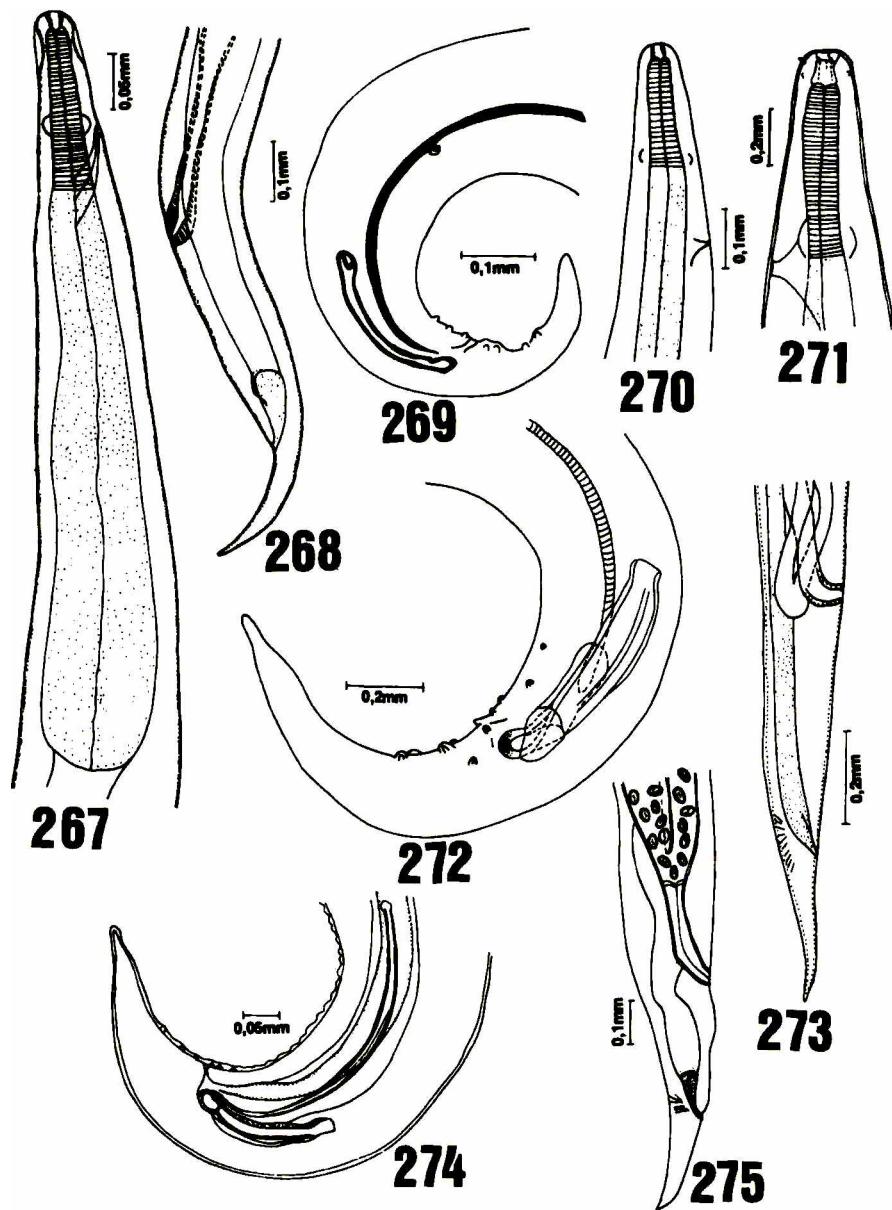
Figs 242-250. *Tetrameres confusa* (242) Extremidade caudal de macho; (243) fêmea, total (segundo Travassos 1919). *Tetrameres cruzi* (244) Macho, total (segundo Travassos 1914). *Tetrameres dubia* (245) Macho, total (segundo Travassos 1917). *Tetrameres fisispina* (246) Extremidade anterior (segundo Seurat 1920). *Tetrameres micropenis* (247) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1919). *Tetrameres minima* (248) Macho, total (segundo Travassos 1914). *Tetrameres pusilla* (249) Macho, total (segundo Travassos 1915). *Tetrameres tetrica* (250) Macho, total (segundo Travassos 1917).



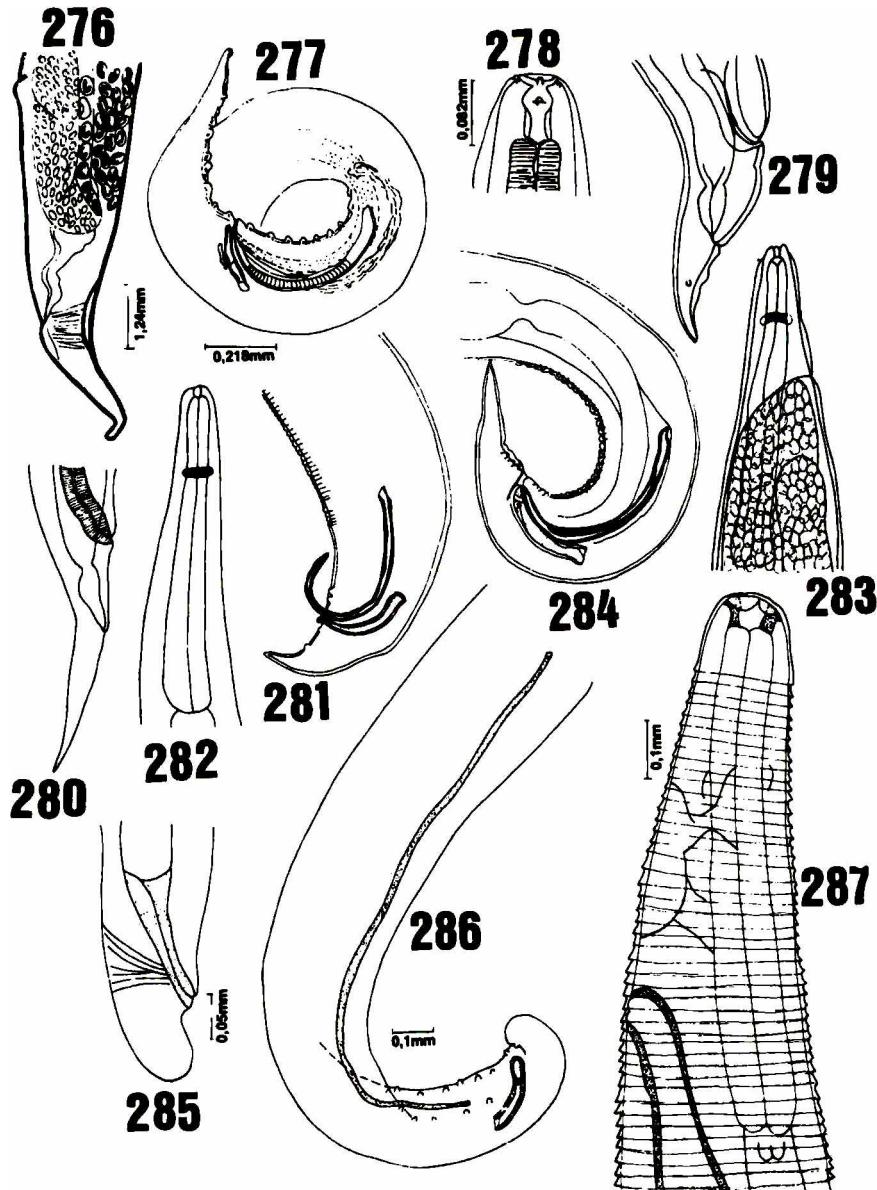
Figs 251-257. *Ceratospira thripoanaxis* (251) Extremidade caudal do macho; (252) extremidade cefálica (segundo Wehr 1930). *Hempelia hempeli* (253) Extremidade anterior; (254) extremidade posterior da fêmea; (255) extremidade caudal do macho (segundo Vaz 1936). *Oxyspirura altensis* (256) Extremidade caudal do macho; (257) extremidade anterior (segundo Rodrigues 1962).



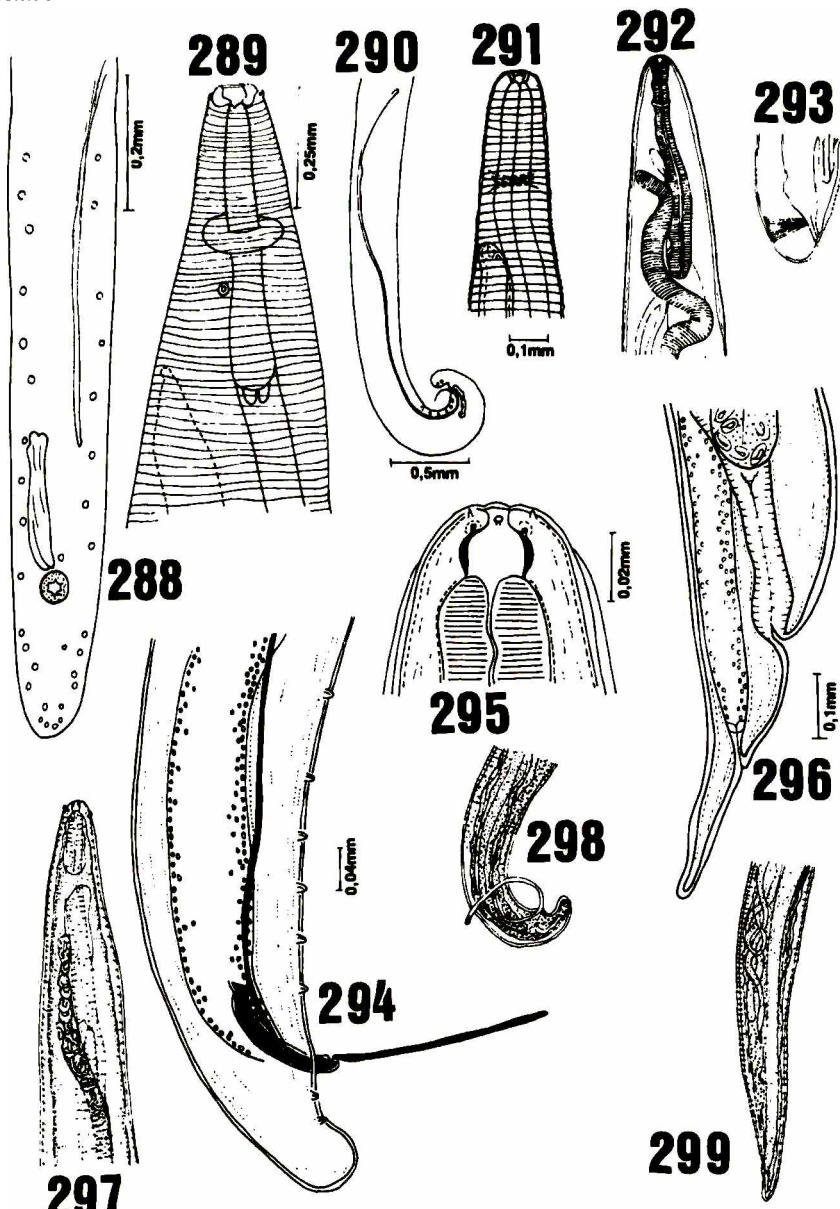
Figs 258-266. *Oxyspirura anacanthura* (258) Extremidade caudal do macho; (259) espículo (segundo Drasche 1883). *Oxyspirura brasiliensis* (260) Extremidade anterior; (261) extremidade caudal do macho; (262) extremidade caudal da fêmea (segundo Rodrigues 1962). *Hempelia cameroni* (263) Extremidade caudal do macho (segundo Strachan 1957). *Oxyspirura cassici* (264) Extremidade posterior do macho; (265) extremidade cefálica (segundo Rodrigues 1963). *Oxyspirura cephaloptera* (266) Extremidade caudal do macho (segundo Drasche 1883).



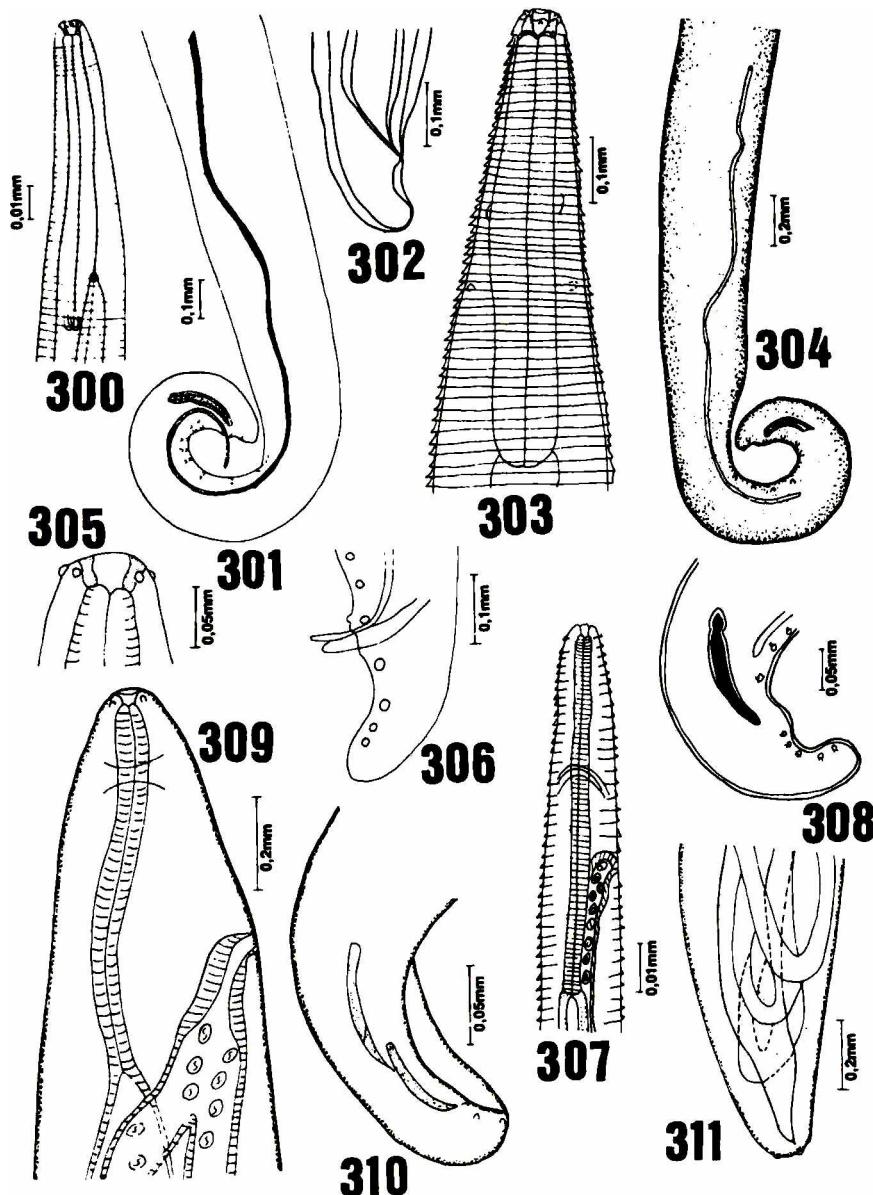
Figs 267-275. *Oxyspirura cephaloptera* (267) Extremidade anterior; (268) extremidade caudal da fêmea (segundo Rodrigues 1964). *Oxyspirura cruzi* (269) Extremidade caudal do macho; (270) extremidade anterior (segundo Rodrigues 1962). *Oxyspirura mansoni* (271) Extremidade caudal do macho; (272) extremidade anterior; (273) extremidade caudal da fêmea (segundo Rodrigues 1962). *Oxyspirura matogrossensis* (274) Extremidade caudal do macho; (275) extremidade caudal da fêmea (segundo Rodrigues 1963).



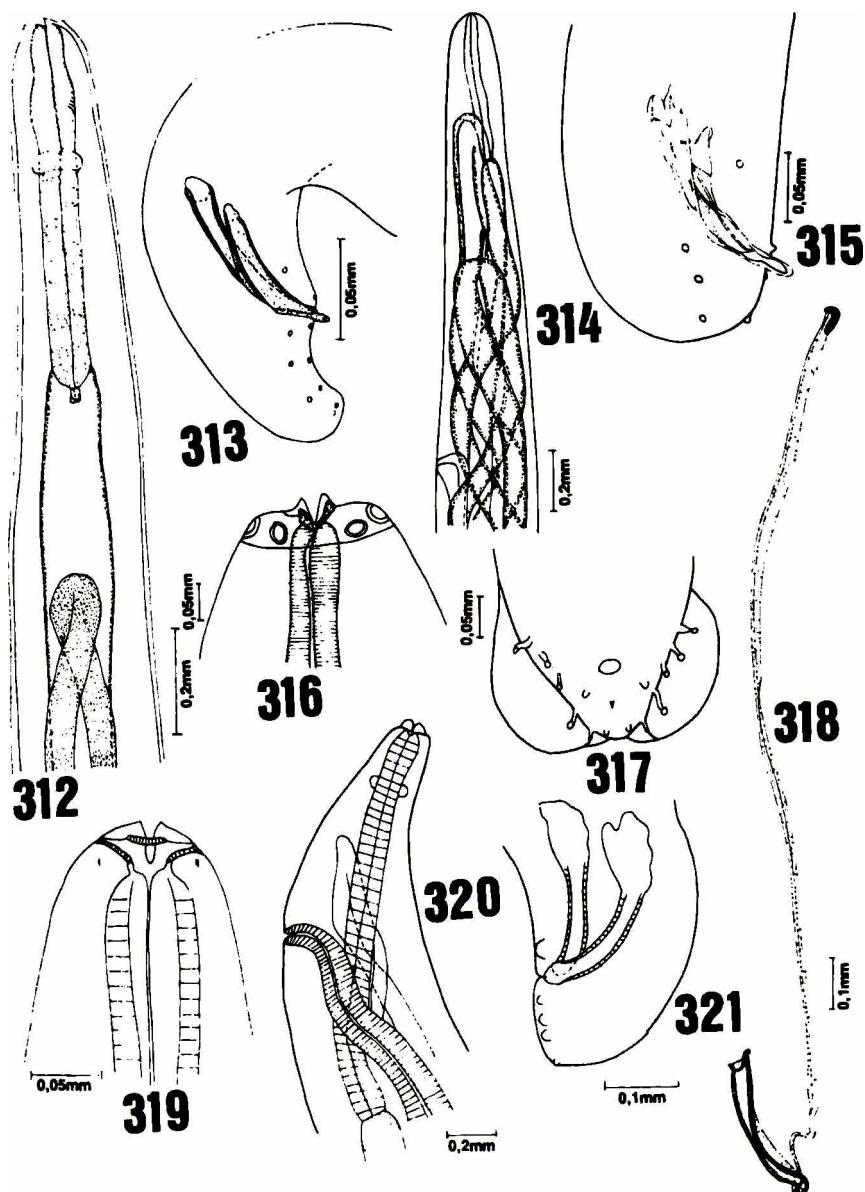
Figs 276-287. *Oxyspirura octopapillata* (276) Extremidade caudal da fêmea; (277) extremidade caudal do macho; (278) extremidade cefálica; (279) extremidade caudal da fêmea (segundo Caballero 1942). *Oxyspirura petrowi* (280) Extremidade caudal da fêmea; (281) extremidade caudal do macho; (282) extremidade anterior (segundo Skrjabin 1931). *Oxyspirura sygmoidea* (283) Extremidade anterior; (284) extremidade caudal do macho (segundo Skrjabin 1931). *Thelazia anolabiata* (285) Extremidade posterior da fêmea; (286) extremidade posterior do macho; (287) extremidade anterior (segundo Rodrigues & Rodrigues 1970).



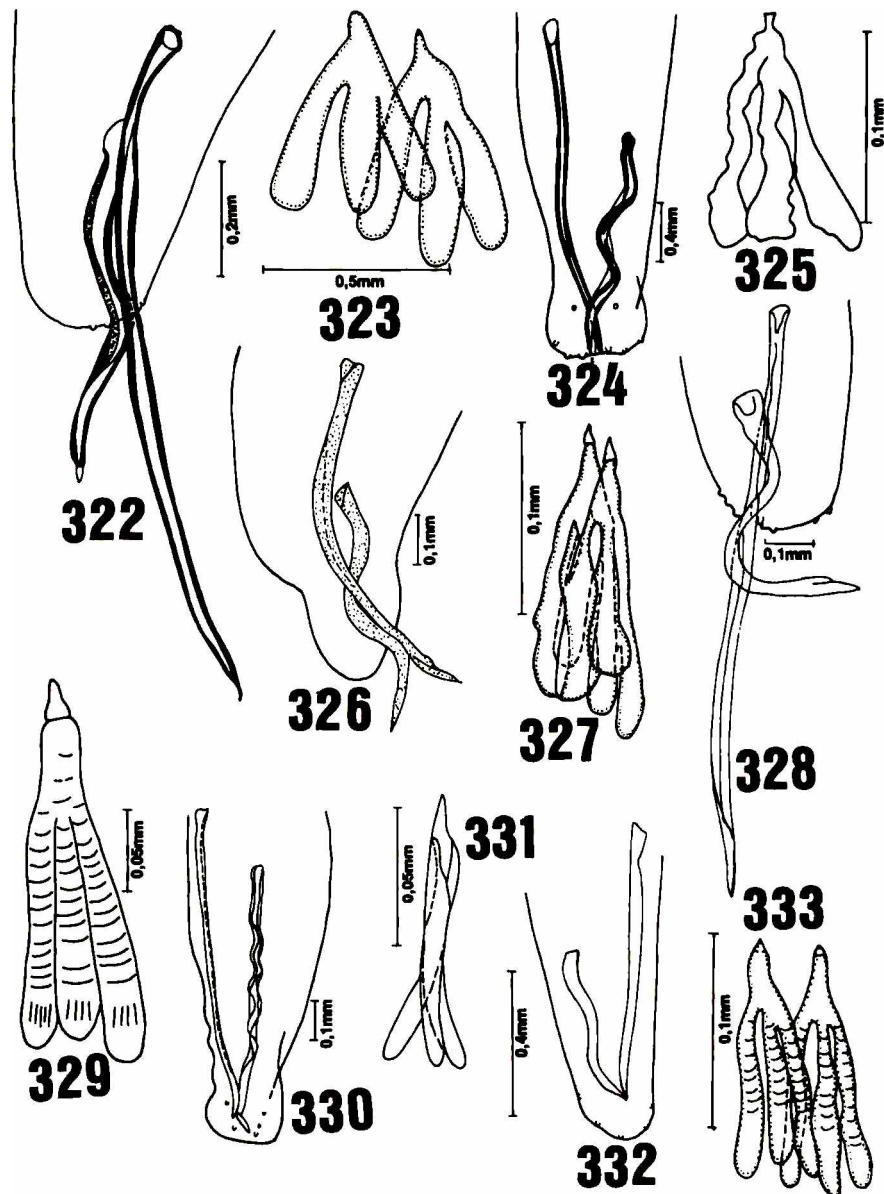
Figs 288-299. *Thelazia buteonis* (288) Extremidade caudal do macho; (289) extremidade anterior (segundo Herde 1942). *Thelazia campanulata* (290) Extremidade caudal do macho; (291) extremidade anterior (segundo Travassos 1918). *Thelazia cholodkowskii* (292) Extremidade anterior; (293) extremidade caudal (segundo Skrjabin 1922). *Thelazia chungkingensis* (294) Extremidade caudal do macho; (295) extremidade céfatica; (296) extremidade caudal da fêmea (segundo Hsu 1933). *Thelazia dacelonis* (297) Extremidade anterior; (298) extremidade caudal do macho; (299) extremidade caudal da fêmea (segundo Breinl 1913).



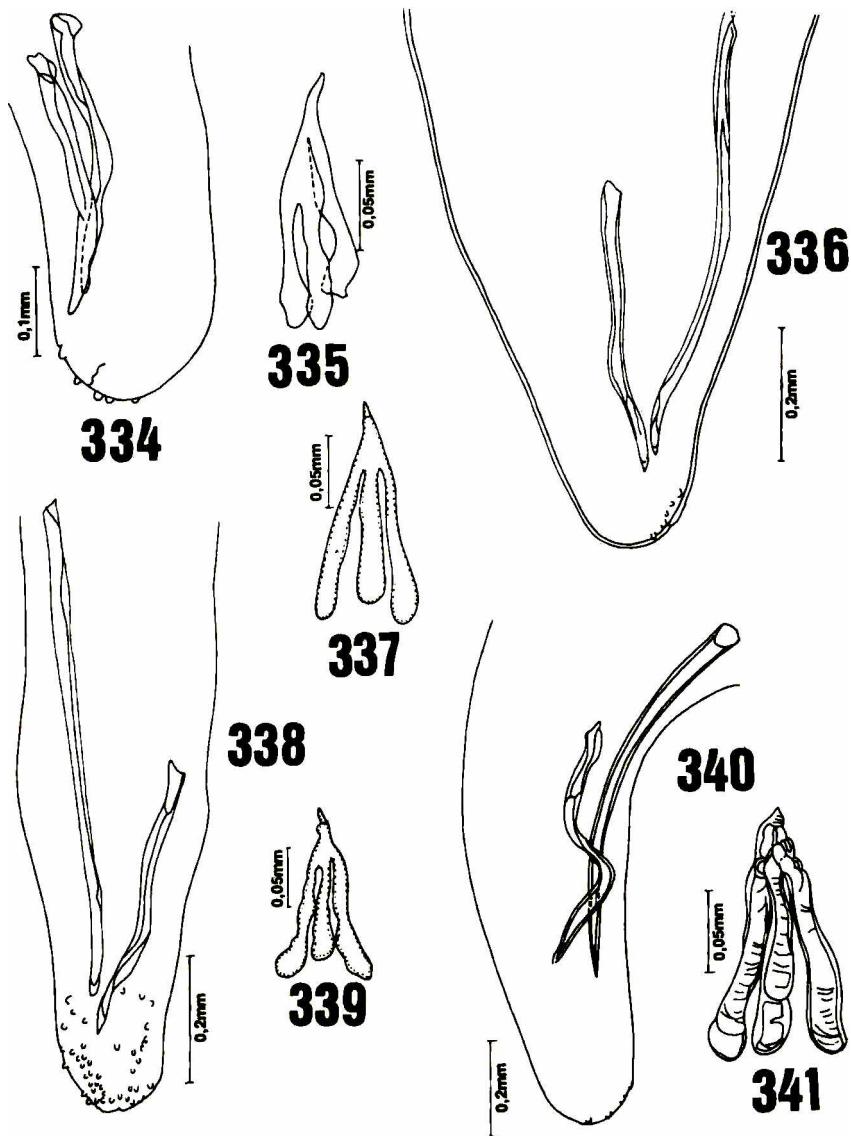
Figs 300-311. *Thelazia digitata* (300) Extremidade anterior; (301) extremidade posterior do macho; (302) extremidade posterior da fêmea (segundo Rodrigues & Vicente 1969). *Thelazia lutzi* (303) Extremidade anterior; (304) extremidade caudal do macho (segundo Rodrigues & Rodrigues 1970). *Thelazia pittae* (305) Extremidade céfala; (306) extremidade caudal do macho (segundo Johnston & Mawson 1941). *Thelazia tonkinensis* (307) Extremidade anterior; (308) extremidade caudal do macho (segundo Hsu 1935). *Aprocta brevipennis* (309) Extremidade anterior; (310) extremidade caudal do macho; (311) extremidade caudal da fêmea (segundo Rodrigues & Rodrigues 1980).



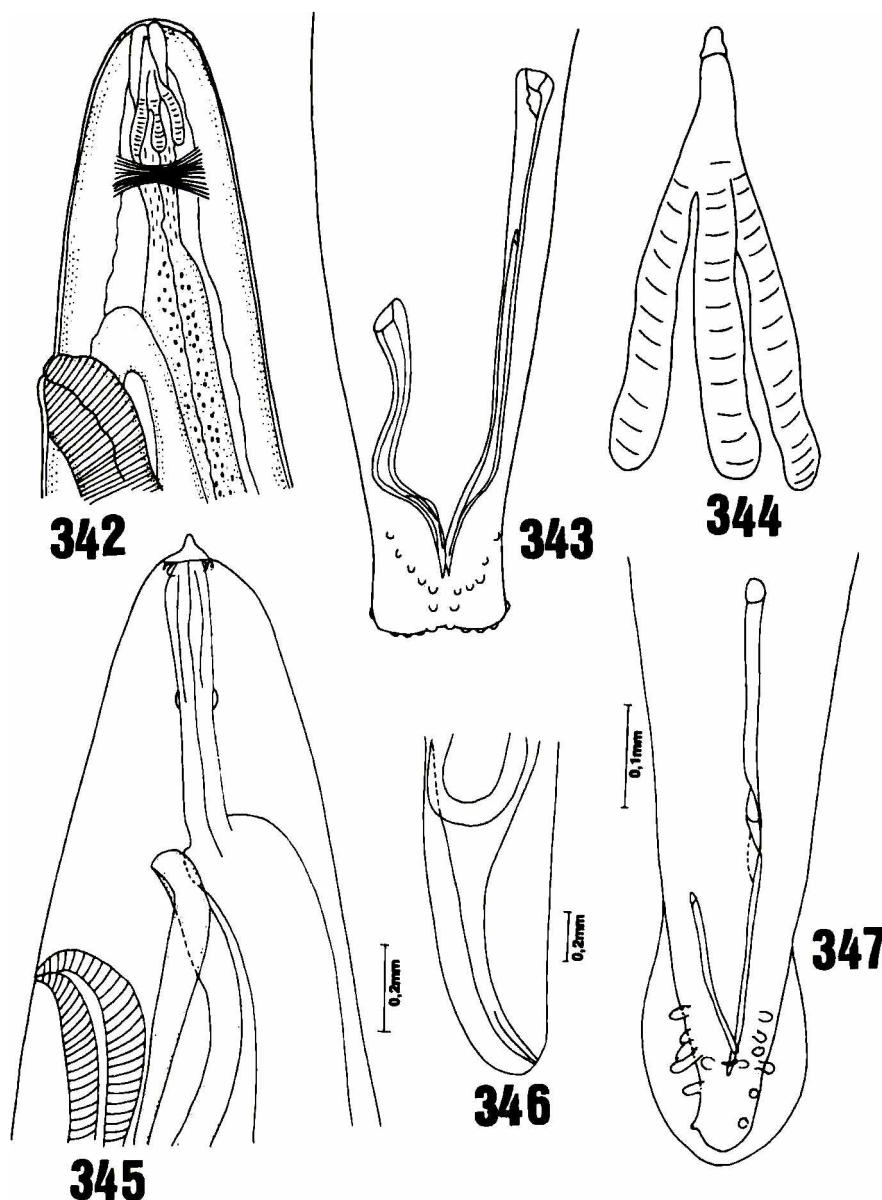
Figs 312-321. *Aproccta caudata* (312) Extremidade anterior; (313) extremidade posterior do macho (segundo Mendonça 1961). *Aproccta pyrrhurae* (314) Extremidade anterior; (315) extremidade caudal do macho (segundo Freitas & Mendonça 1952). *Hamatospiculum pauloi* (316) Extremidade céfala; (317) extremidade caudal, vista ventral, do macho; (318) espículos (segundo Rodrigues & Franco 1964). *Tetracheilonema quadrilabiatum* (319) Extremidade céfala; (320) extremidade anterior da fêmea; (321) extremidade caudal do macho (segundo Vaz 1934).



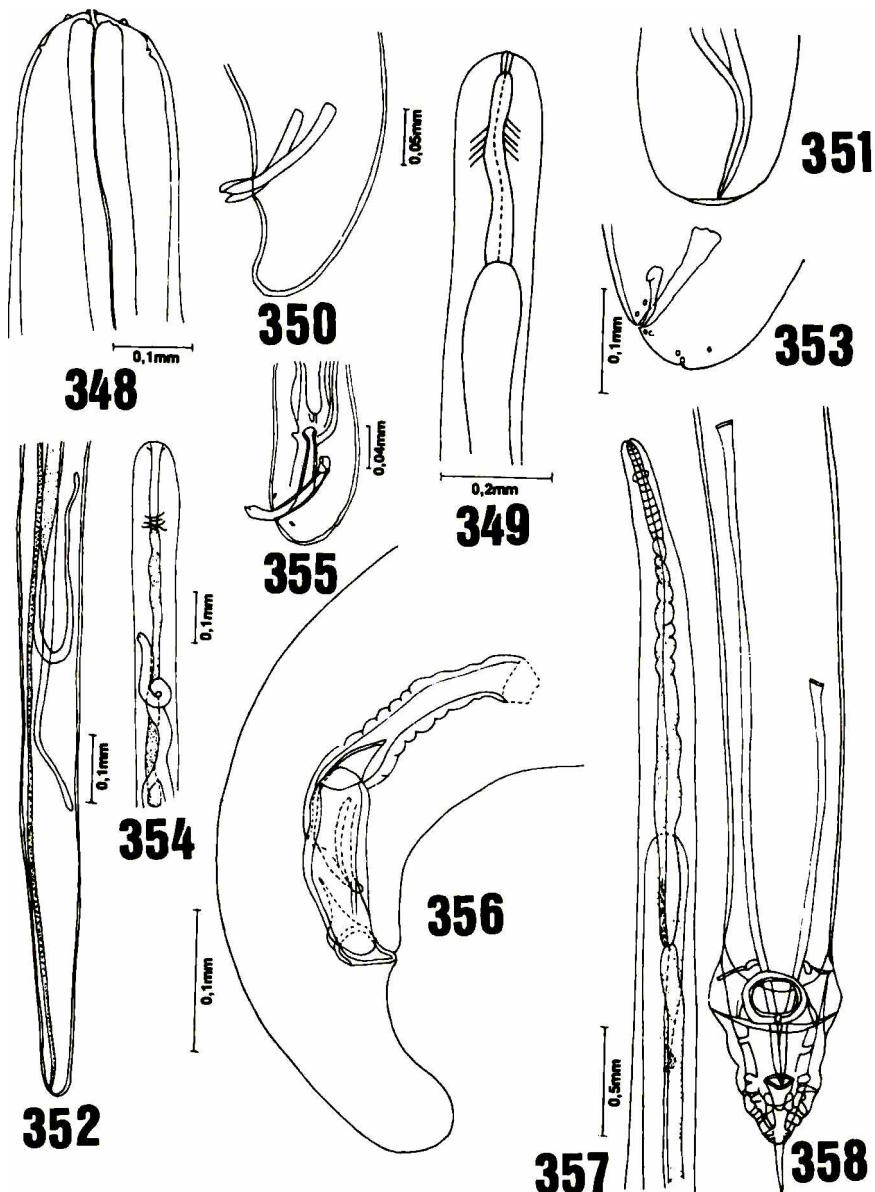
Figs 322-333. *Diplotriaena agelaius* (322) Extremidade caudal do macho; (323) tridentes (segundo Vicente *et al.* 1983). *Diplotriaena americana* (324) Extremidade caudal do macho; (325) tridente (segundo Vicente *et al.* 1983). *Diplotriaena bargusinica* (326) Extremidade caudal do macho; (327) tridentes (segundo Vicente *et al.* 1983). *Diplotriaena delirae* (328) Extremidade caudal do macho; (329) tridente (segundo Pinto & Noronha 1970). *Diplotriaena falconis* (330) Extremidade caudal do macho; (331) tridente (segundo Vicente *et al.* 1983). *Diplotriaena henryi* (332) Extremidade caudal do macho; (333) tridentes (segundo Vicente *et al.* 1983).



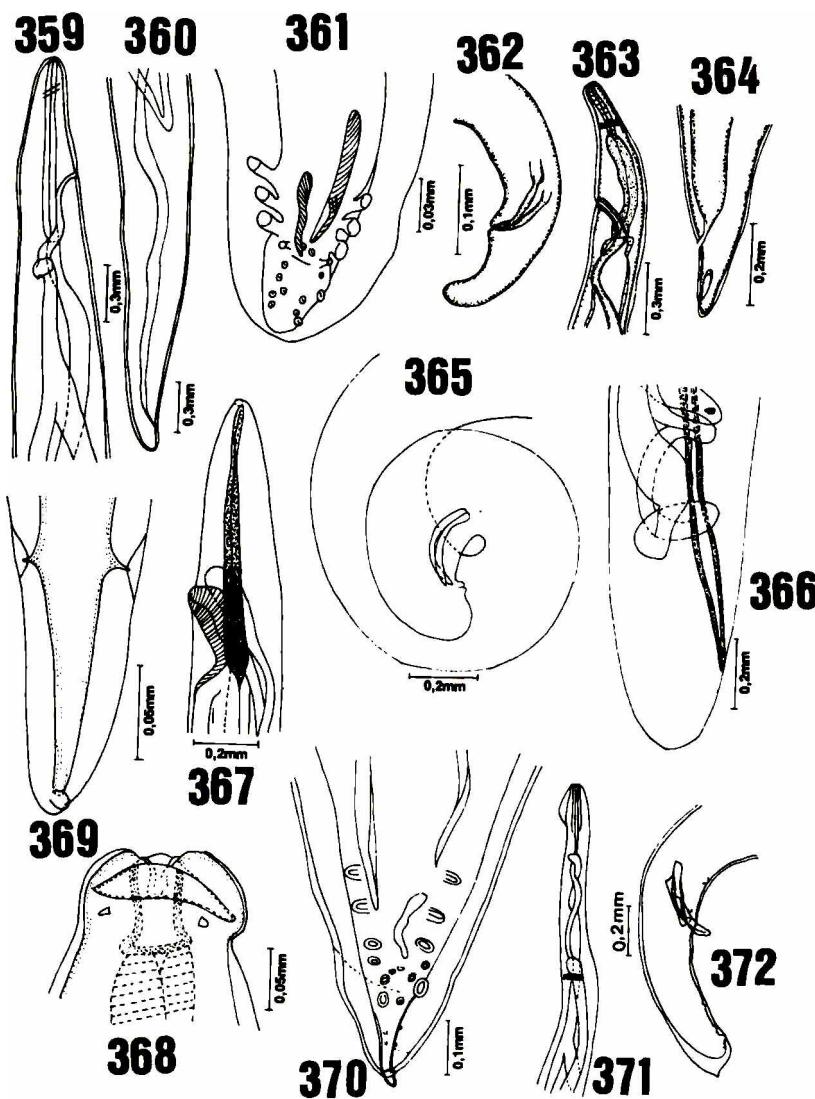
Figs 334-341. *Diplotriaena microscopulum* (334) Extremidade caudal do macho; (335) tridente (segundo Pinto & Noronha 1971). *Diplotriaena sylvinae* (336) Extremidade caudal do macho; (337) tridente (segundo Pinto & Noronha 1970). *Diplotriaena ursulae* (338) Extremidade caudal do macho; (339) tridente (segundo Pinto & Noronha 1971). *Diplotriaena zederi* (340) Extremidade caudal do macho; (341) tridente (segundo Pinto et al. 1981).



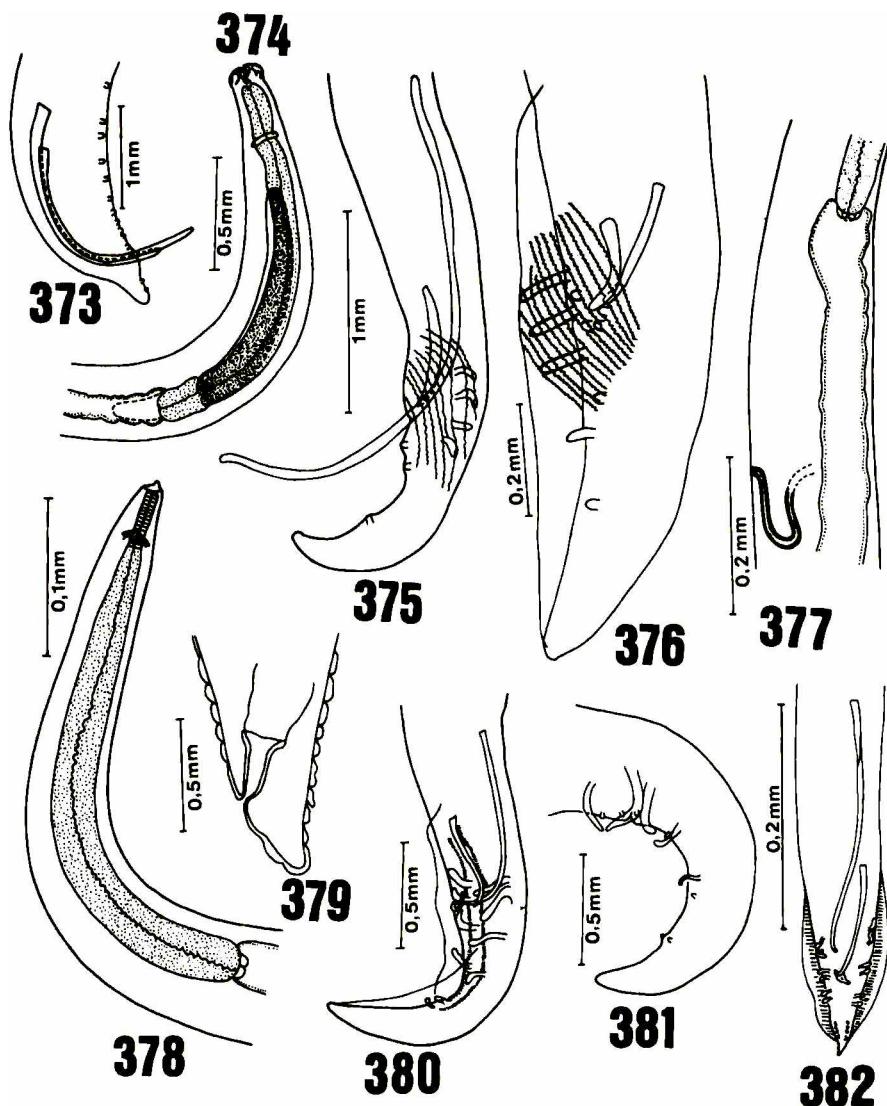
Figs 342-347. *Diplotriaena attenuata-verrucosa* (342) Extremidade anterior; (343) extremidade caudal do macho; (344) tridente (segundo Barus 1968). *Monopetalonema alcedinis* (345) Extremidade anterior da fêmea; (346) extremidade posterior da fêmea; (347) extremidade caudal do macho (segundo Freitas & Lent 1936).



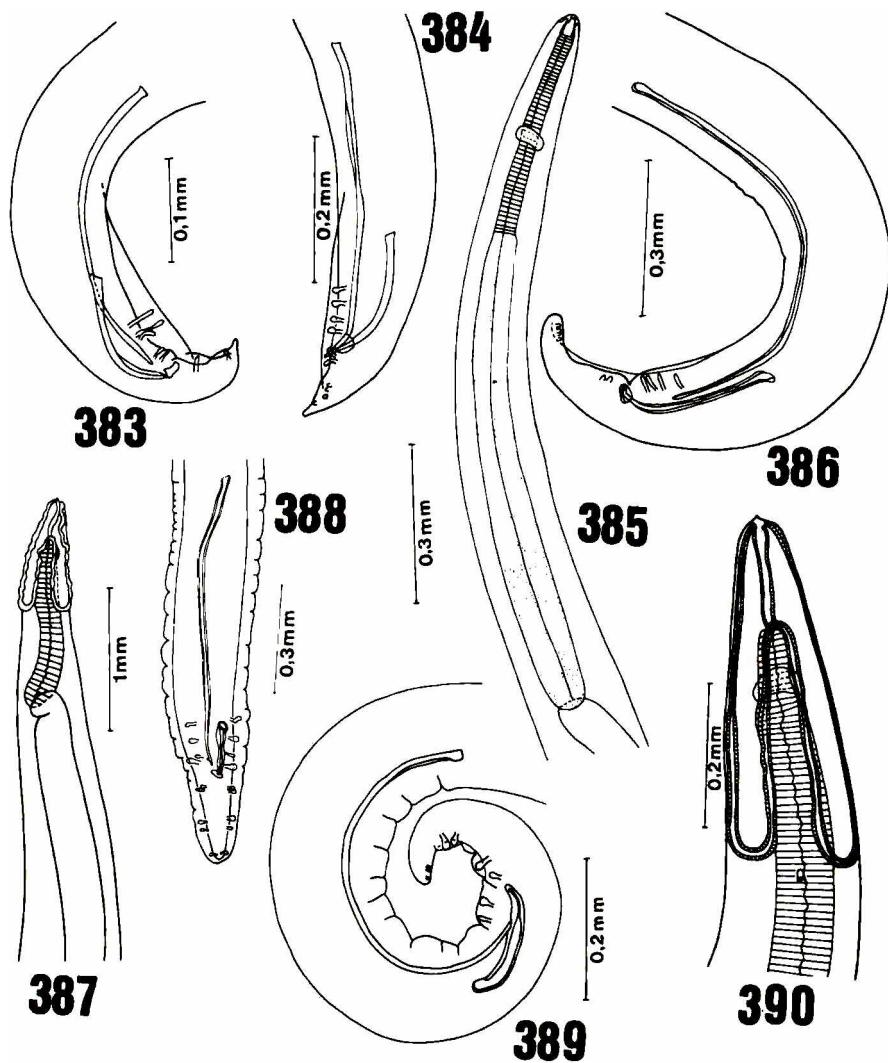
Figs 348-358. *Aprocotella carinii* (348) Extremidade anterior; (349) extremidade caudal do macho (segundo Pereira & Vaz 1933). *Aprocotana meirai* (350) Extremidade anterior; (351) extremidade caudal da fêmea; (352) extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1931). *Eulimdana micropenis* (353) Extremidade caudal da fêmea; (354) extremidade anterior da fêmea; (355) extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1926). *Paronchocerca ibanezi* (356) Extremidade caudal do macho; (357) extremidade anterior (segundo Freitas et al. 1970). *Heterakis spiculatus* (358) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos 1913).



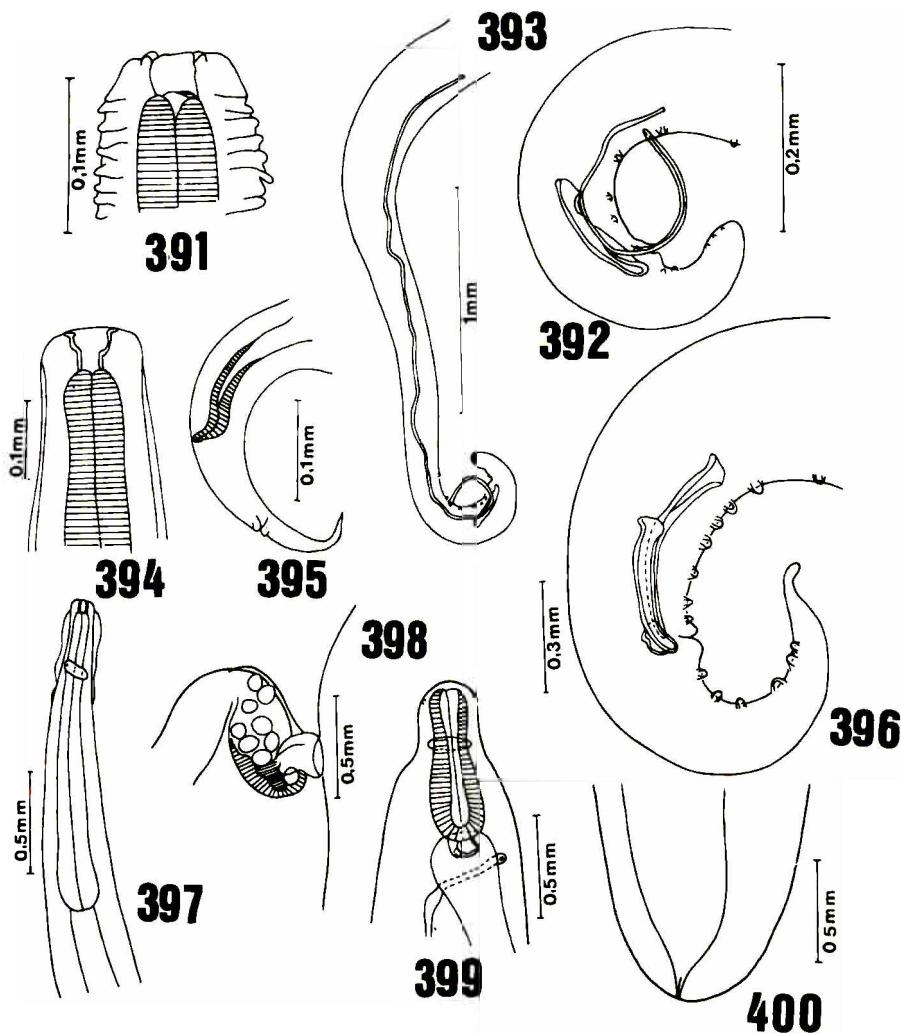
Figs 359-372. *Pelecitus tercostatus* (359) Extremidade anterior da fêmea; (360) extremidade posterior da fêmea; (361) extremidade posterior do macho (segundo Travassos 1930). *Desselifilaria brasiliensis* (362) Extremidade posterior do macho; (363) extremidade anterior da fêmea; (364) extremidade posterior da fêmea (segundo Yeh 1957). *Splendidofilaria pitangi* (365) Extremidade caudal do macho; (366) extremidade caudal da fêmea; (367) extremidade anterior da fêmea (segundo Vicente *et al.* 1980). *Odontospirura zschorkei* (368) Extremidade céfala, vista dorsal; (369) extremidade caudal da fêmea; (370) extremidade caudal do macho (segundo Freitas & Lent 1947). *Splendidofilaria gedoelsti* (371) Extremidade caudal do macho; (372) extremidade anterior da fêmea (segundo Travassos 1926).



Figs 373-382. *Contraeaeum caballeroi* (373) Cauda do macho, vista lateral; (374) extremidade anterior (originais). *Physaloptera acuticauda* (375) Cauda do macho, vista lateral (original). *Physaloptera alata* (376) Vista lateral (original). *Physaloptera subalata* (377) Região vulvar; (378) extremidade anterior; (379) extremidade caudal da fêmea; (380) extremidade caudal do macho, vista látero-ventral; (381) extremidade caudal do macho, papilas (originais). *Procyrnea mansioni* (382) Cauda do macho, vista ventral (original).



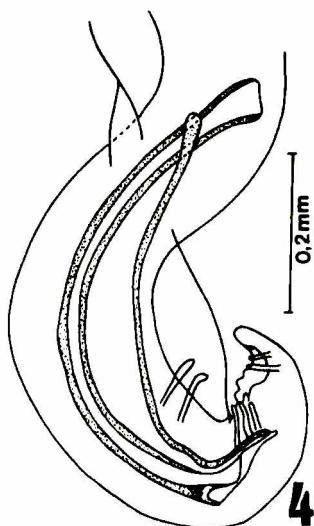
Figs 383-390. *Procyrnea mansioni* (383) Cauda do macho, vista lateral; (384) cauda do macho, vista lateral (originais). *Procyrnea leptoptera* (385) Extremidade anterior; (386) extremidade caudal do macho, vista lateral (originais). *Synhimantus rectus* (387) extremidade anterior; (388) extremidade caudal do macho, vista ventral; (389) extremidade caudal do macho, vista lateral; (390) extremidade céfala (originais).



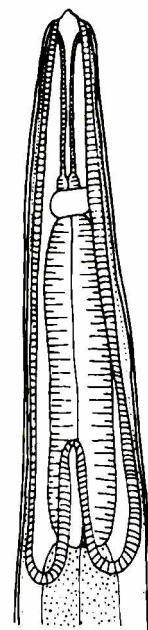
Figs 391-400. *Thelazia aquilina* (391) Extremidade céfálica; (392) extremidade caudal do macho; (393) extremidade caudal do macho (originais). *Oxyspirura altensis* (394) Extremidade céfálica; (395) extremidade caudal da fêmea; (396) extremidade caudal do macho, vista lateral; (397) extremidade anterior (originais). *Skrabinura spiralis* (398) Região vulvar; (399) extremidade anterior; (400) extremidade caudal da fêmea (originais).



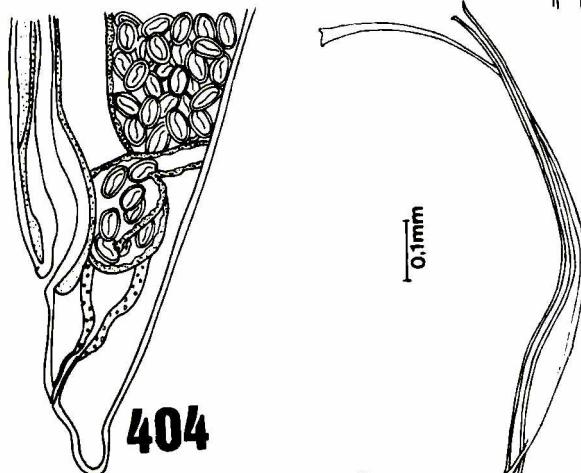
401



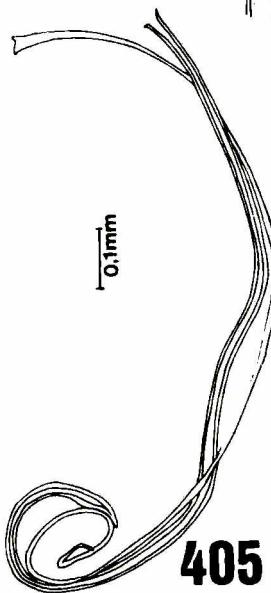
402



403

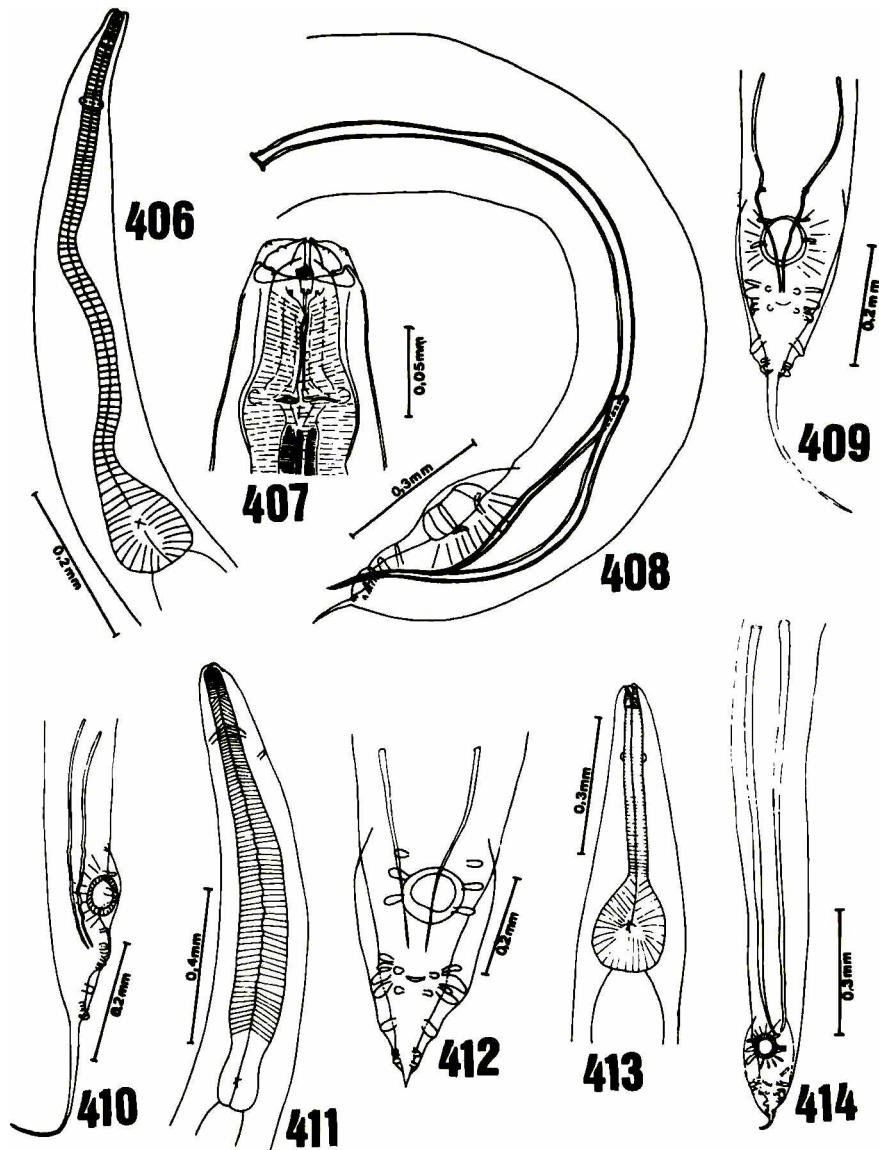


404

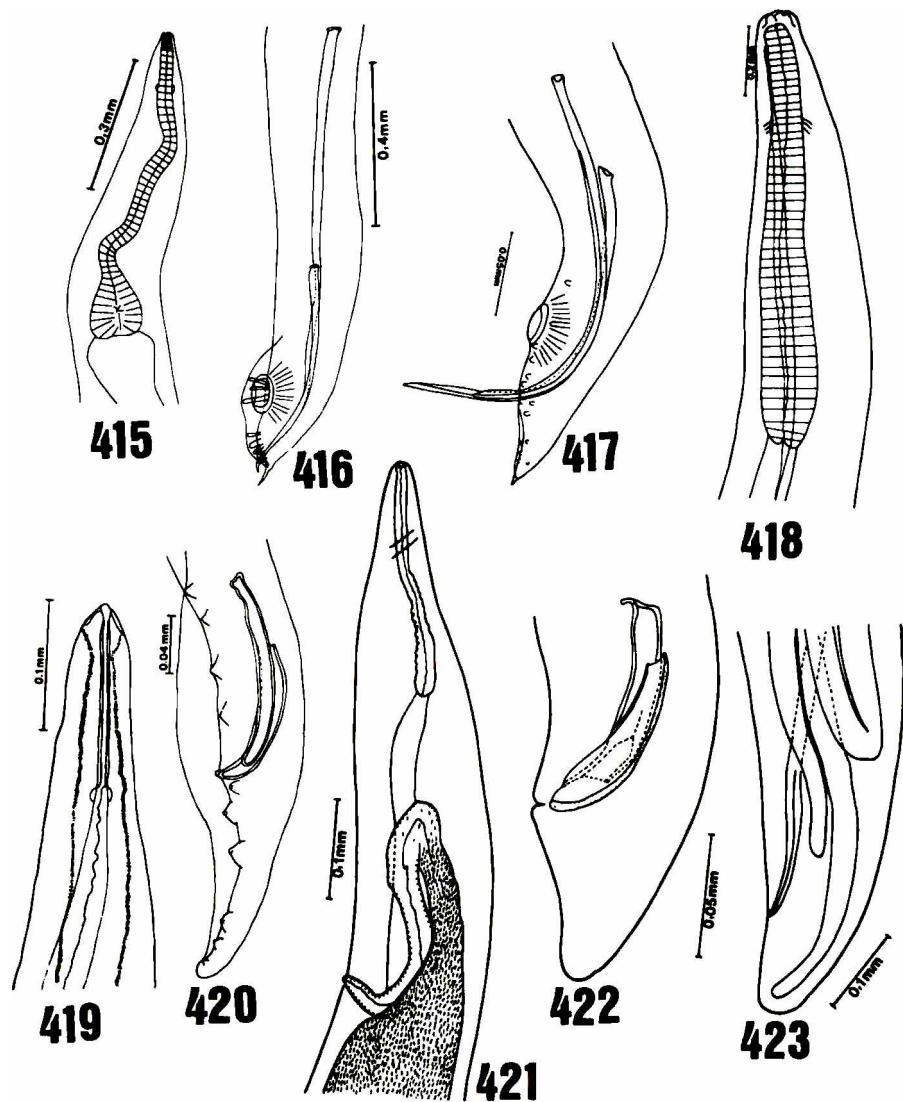


405

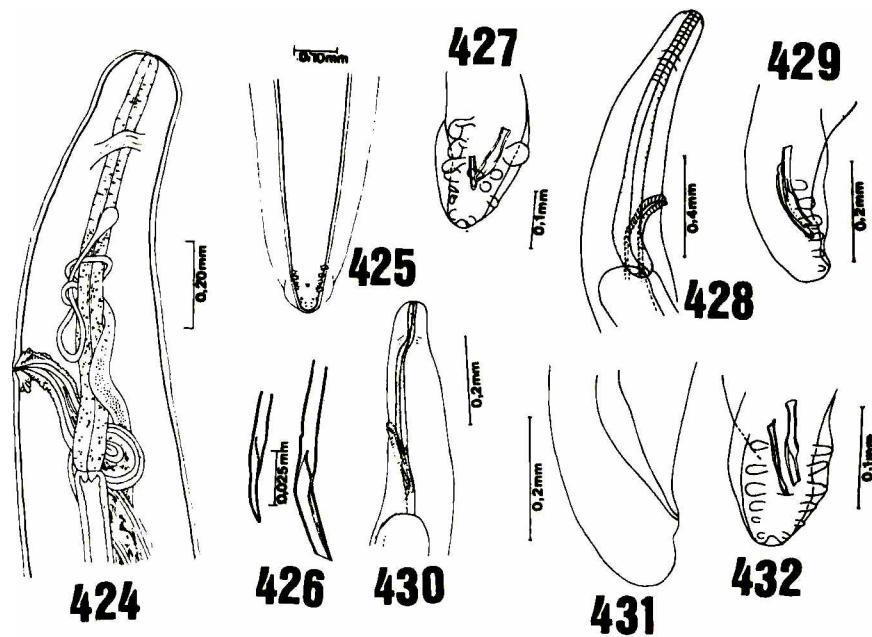
Figs 401-405. *Desportesius invaginatus* (401) Extremidade anterior; (402) extremidade caudal do macho (segundo Vicente *et al.* 1995). *Desportesius longevaginatus* (403) Extremidade anterior; (404) extremidade caudal da fêmea; (405) espículos (segundo Wong & Anderson 1986).



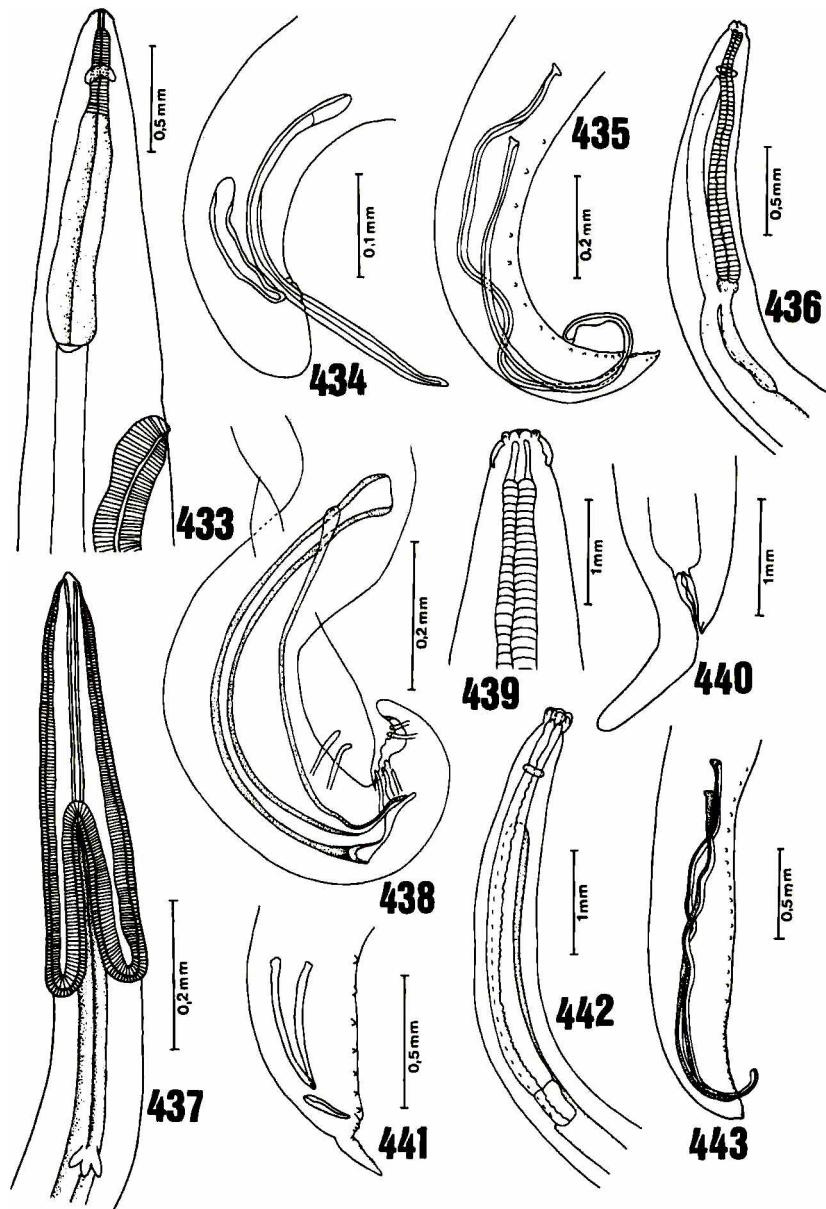
Figs 406-414. *Heterakis inglesi* (406) Extremidade anterior; (407) extremidade caudal do macho (segundo Vicente et al. 1995). *Odontoteraspis multidentata* (408) Extremidade céfatica; (409) extremidade caudal do macho (segundo Baylis 1944). *Heterakis alata* (410) Extremidade caudal do macho; vista lateral (411) extremidade anterior; (412) extremidade caudal do macho, vista ventral (segundo Vicente et al. 1993). *Heterakis nattereri* (413) Extremidade anterior; (414) extremidade caudal do macho (segundo Vicente et al. 1993).



Figs 415-423. *Heterakis spiculatus* (415) Extremidade anterior; (416) extremidade caudal do macho (segundo Vicente *et al.* 1993). *Ascaridia columbae* (417) Extremidade caudal do macho; (418) extremidade anterior (segundo Pinto *et al.* 1991). *Acuaria majori* (419) Extremidade anterior; (420) extremidade caudal do macho (segundo Pinto *et al.* 1991). *Aproctella stoddardi* (421) Extremidade anterior; (422) extremidade caudal do macho; (423) extremidade caudal da fêmea (segundo Pinto *et al.* 1991).



Figs 424-432. *Pelecitus andersoni* (424) Extremidade anterior; (425) extremidade caudal do macho; (426) espículos (segundo Bartlett & Greiner 1986). *Pelecitus circularis* (427) Extremidade caudal do macho, vista ventral; (428) extremidade anterior; (429) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Pinto et al. 1993). *Pelecitus helicinus* (430) Extremidade anterior; (431) extremidade caudal da fêmea; (432) extremidade caudal do macho (segundo Pinto et al. 1993).



Figs 433-443. *Desmidocerella ardeae* (433) Extremidade anterior da fêmea; (434) extremidade posterior do macho. *Contraecum plagiaticum* (435) Extremidade caudal do macho; (436) extremidade anterior. *Desportesius invaginatus* (437) Extremidade anterior; (438) extremidade posterior do macho. *Viktorocara* sp. (439) Extremidade anterior; (440) extremidade posterior da fêmea. *Porrocaecum reticulatum* (441) Extremidade posterior do macho; (442) extremidade anterior. *Contraecum microcephalum* (443) Extremidade posterior do macho (originais).

ÍNDICE DOS NEMATÓIDES E AVES HOSPEDEIRAS

- acanthocephalicus, Hystrichis* 3, 25, 108, 157, 202
Accipitridae 83, 111
Acuaria 6, 52, 53, 54, 125, 132
Acuariidae 6, 52
Acuarioidea 6, 13, 52
acuticauda, Physaloptera 9, 78, 111, 112, 113, 114, 175, 219, 233
acutissima, Heterakis 45
acutissima, Subulura 5, 45, 46, 126, 166, 211
adunca, Spiroptera 56
aduncus, Cosmocephalus 56
aenea, Ceryle 95, 130
aeruginosus, Conurus 41, 122
aerophilus, Eucoleus 21
aestiva, Amazona 41, 87, 99, 100, 102, 121
aestivus, Psittacus 121
aetherius, Nyctibius 47, 128
agelaius, Diplotriaena 10, 91, 185, 228
agelaius, Diplotriaenoides 91
agilis, Amazona 99, 123
agilis, Psittacus 99, 123
aidos, Cerchneis 68, 114
ajaja, Ajaia 18, 58, 108
ajaja, Platalea 108
alata, Ganguleterakis 36
alata, Heterakis 4, 36, 103, 104, 105, 163, 208
alata, Physaloptera 9, 78, 79, 111, 112, 113, 114, 175, 219, 233
alata, Spiroptera 57, 70
alatus, Cosmocephalus 56
albicolis, Nyctidromus 47, 82, 128
albicolis, Porzana 37, 118
albicolis, Xiphocolaptes 93, 134
albicora, Synallaxis 76, 133
albomarginata, Strix 127
Alcedinidae 130
alcedinis, Filaria 95
alcedinis, Monopetalonema 11, 95, 130, 187, 230
alcyon, Ceryle 95, 130
alfenensis, Subulura 5, 45, 127, 166, 211
allodapa, Allodapa 45

<i>allodopa</i> , <i>Heterakis</i>	45
<i>allodopa</i> , <i>Oxyuris</i>	45
<i>allodopa</i> , <i>Subulura</i>	5, 118, 166, 211
<i>allodopa</i> , <i>Travassalodopa</i>	45
<i>almeidai</i> , <i>Ornithostrongylus</i>	4, 31, 103, 105, 120, 159, 204
<i>altensis</i> , <i>Cramispirura</i>	81, 118
<i>altensis</i> , <i>Oxyspirura</i>	9, 81, 112, 179, 221, 235
<i>amaurochalinus</i> , <i>Turdus</i>	76, 92, 93, 135
<i>amazona</i> , <i>Ceryle</i>	130
<i>amazona</i> , <i>Chloroceryle</i>	95, 130
<i>amazonensis</i> , <i>Hoazinstrongylus</i>	4, 34, 117, 206
<i>amazonica</i> , <i>Amazona</i>	41, 42, 121
<i>amblymoria</i> , <i>Ascaridia</i>	5, 40, 127, 161, 207
<i>amblymoria</i> , <i>Heterakis</i>	40
<i>americana</i> , <i>Alcedo</i>	130
<i>americana</i> , <i>Chloroceryle</i>	55, 130
<i>americana</i> , <i>Diplotriaena</i>	10, 91, 135, 185, 228
<i>americana</i> , <i>Mycteria</i>	19, 24, 50, 59, 109
<i>americana</i> , <i>Rhea</i>	26, 27, 42, 68, 91, 103
<i>americana</i> , <i>Spiroptera</i>	68
<i>americana</i> , <i>Tetrameres</i>	8, 73, 116, 176
<i>americanus</i> , <i>Daptrius</i>	87, 113
<i>americanus</i> , <i>Tropisurus</i>	73
<i>anacanthura</i> , <i>Oxyspirura</i>	9, 81, 125, 179, 222
<i>anacanthura</i> , <i>Spiroptera</i>	81
<i>anadorhynchi</i> , <i>Thelazia</i>	84
<i>Anatidae</i>	109
<i>anchingae</i> , <i>Filaria</i>	99
<i>Ancyracanthopsis</i>	6, 53, 54
<i>andersoni</i> , <i>Pelecitus</i>	11, 99, 122, 123, 239
<i>Anhimidae</i>	109
<i>anhinga</i> , <i>Anhinga</i>	24, 50, 98, 99, 106
<i>anhinga</i> , <i>Plotus</i>	106
<i>Anhingidae</i>	106
<i>ani</i> , <i>Crotophaga</i>	47, 48, 76, 78, 81, 82, 126
<i>Anisakidae</i>	6, 49
<i>annatis</i> , <i>Capillaria</i>	2, 15, 116, 193
<i>annatis</i> , <i>Thomomix</i>	15
<i>annatis</i> , <i>Trichocephalus</i>	15
<i>annulata</i> , <i>Capillaria</i>	116

<i>annulata</i> , <i>Ritaklossia</i>	21
<i>annulatum</i> , <i>Trichosomum</i>	21
<i>annulatus</i> , <i>Eucoleus</i>	3, 21, 115, 116, 199
<i>annulatus</i> , <i>Strongylus</i>	35
<i>annulatus</i> , <i>Trichostrongylus</i>	35
<i>anolabiata</i> , <i>Filaria</i>	84
<i>anolabiata</i> , <i>Oxyspirura</i>	84
<i>anolabiata</i> , <i>Spiroptera</i>	84
<i>anolabiata</i> , <i>Thelazia</i>	9, 84, 114, 115, 122, 131, 132, 182, 224
<i>anolabiata</i> , <i>Thelaziella</i>	84
<i>anomalus</i> , <i>Eleothreptus</i>	47, 128
Anseriformes	109
<i>anthuris</i> , <i>Acuaria</i>	54
<i>anthuris</i> , <i>Filaria</i>	83
<i>anthuris</i> , <i>Spiroptera</i>	83
<i>Aonchotheca</i>	3, 14, 15, 20
Apodiformes	128
<i>appendiculata</i> , <i>Aonchotheca</i>	20
<i>appendiculata</i> , <i>Baruscapillaria</i>	3, 20, 106, 155, 198
<i>appendiculata</i> , <i>Capillaria</i>	20
<i>Aprocta</i>	10, 87, 88, 122, 129, 136
<i>Aprocotella</i>	11, 95, 96
<i>Aprociana</i>	11, 95, 96, 97
Aproctidae	10, 87
Aproctoidea	10, 13, 87
<i>aquila</i> , <i>Fregata</i>	106
<i> aquilina</i> , <i>Thelazia</i>	9, 85, 106, 111, 112, 113, 114, 235
<i>aracanga</i> , <i>Pionus</i>	41, 123
<i>aracari</i> , <i>Pteroglossus</i>	18, 84, 131
<i>Aramides</i>	76
<i>aramidesi</i> , <i>Capillaria</i>	2, 15, 118, 152, 193
<i>aramidesi</i> , <i>Echinocoleus</i>	15
<i>aramidesi</i> , <i>Thominx</i>	15
<i>ararauna</i> , <i>Pionus</i>	41, 124
<i>arauna</i> , <i>Ara</i>	41, 99, 122
<i>ardeae</i> , <i>Ascaris</i>	51
<i>ardeae</i> , <i>Desmidocercella</i>	10, 90, 106, 191, 240
<i>ardeamaguari</i> , <i>Spiroptera</i>	59
<i>ardearum</i> , <i>Ascaris</i>	50
<i>ardei</i> , <i>Amplicaecum</i>	50

Ardeidae	106
<i>ariel, Ramphastos</i>	18, 68, 132
<i>arquata, Ascaridia</i>	36, 163, 208
<i>arqueata, Kathleena</i>	50
<i>arquata, Ganguleterakis</i>	36
<i>arquata, Heterakis</i>	4, 36, 104, 117
<i>artemisiana, Diplotriaena</i>	92
<i>Ascaridia</i>	5, 35, 40, 42, 43, 49, 104, 110, 115, 117, 118, 120, 123, 124, 138
<i>Ascarididae</i>	48, 51
<i>Ascaridiidae</i>	5, 35, 40
<i>Ascaridoidea</i>	6, 12, 48
<i>asperodorsus, Brevithominx</i>	3, 23, 119, 157, 201
<i>atra, Fulica</i>	74, 118
<i>atra, Monasa</i>	130
<i>atricapilla, Psorhina</i>	126
<i>atricapilla, Strix</i>	62, 126
<i>atricapillus, Falco</i>	113
<i>attenuata-verrucosa, Diplotriaena</i>	10, 92, 138, 230
<i>attenuata-verrucosa, Filaria</i>	92
<i>auricapilla, Aratinga</i>	88, 122
<i>auricolis, Ara</i>	88
<i>auricolis, Propirrhura</i>	88
<i>avellari, Capillaria</i>	2, 16, 109, 152, 193
<i>badius, Furnarius</i>	93, 133
<i>bahamensis, Anas</i>	14, 18, 110
<i>bahamensis, Daphila</i>	110
<i>bahamensis, Poecilonetta</i>	110
<i>bahiae, Myarchus</i>	93, 134
<i>bargusinica, Diplotriaena</i>	10, 92, 134, 137, 185, 228
<i>Baruscapillaria</i>	3, 14, 15, 19
<i>behni, Trogonurus</i>	48, 76, 86, 88, 129
<i>Belonopterus</i>	83, 118
<i>bentocruzi, Subulura</i>	5, 45, 129, 166, 211
<i>bifurcatus, Syngamus</i>	28
<i>bilabiata, Ancyracanthopsis</i>	54
<i>bilabiatus, Ancyraanthus</i>	54
<i>bispinosa, Tetrameres</i>	8
<i>bivittatus, Dendrocolaptes</i>	133
<i>bivittatus, Lepidocolaptes</i>	93, 133
<i>blomeri, Capillaria</i>	21

- blumembachii*, *Crax* 18, 37, 86, 114
bonairiensis, *Molothrus* 92, 137
boschas, *Anas* 21, 41, 74, 75, 110
brasiliiana, *Ascaridia* 36
brasiliiana, *Capillaria* 2, 16, 107, 152, 193
brasiliiana, *Echinocoleus* 16
brasiliiana, *Ganguleterakis* 36
brasiliiana, *Heterakis* 4, 36, 104, 164, 208
brasiliiana, *Thominx* 16
brasiliandum, *Glaucidium* 45, 62, 78, 126
brasiliandum, *Hematospiculum* 94
brasilianus, *Phalacrocorax* 20, 105
brasilianus, *Scops* 126
brasiliensis, *Amazonetta* 110
brasiliensis, *Ascaridia* 5, 115, 161, 207
brasiliensis, *Carbo* 105
brasiliensis, *Coragyps* 111
brasiliensis, *Graculus* 105
brasiliensis, *Heterakis* 40
brasiliensis, *Nettion* 75, 110
brasiliensis, *Oxyspirura* 9, 81, 125, 179, 222
brasiliensis, *Phalacrocorax* 20, 105
braziliensis, *Chanderella* 100
braziliensis, *Dessetfilaria* 11, 100, 132, 186, 232
braziliensis, *Ornithofilaria* 100
braziliensis, *Paraornithofilaria* 100
brevicole, *Trichosoma* 15
brevipenis, *Aprocta* 10, 88, 125, 184, 226
brevipenis, *Oxyspirura* 9, 81, 118
brevipenis, *Spiroptera* 81
brevispiculum, *Ganguleterakis* 36
brevispiculum, *Heterakis* 4, 36, 116, 164, 208
brevisubulata, *Oxyspirura* 9, 82, 126, 179
brevisubulata, *Spiroptera* 82
Brevithominx 3, 14, 15, 23
brumpti, *Allodapa* 45
brumpti, *Subulura* 5, 45, 116, 117, 166, 212
brunnens, *Tachyphonus* 75, 136
Bucconidae 130
bursata, *Aonchotheca* 3, 20, 115, 155, 198

<i>bursata</i> , <i>Capillaria</i>	20
<i>buteonis</i> , <i>Thelazia</i>	9, 85, 115, 182, 225
<i>caballeroi</i> , <i>Contracaecum</i>	6, 49, 111, 112, 113, 114, 189, 232
<i>cabanisi</i> , <i>Piaya</i>	48, 67, 70, 126
<i>cachinnans</i> , <i>Falco</i>	49, 113
<i>cachinnans</i> , <i>Herptotheres</i>	78, 113
<i>cadovulvata</i> , <i>Capillaria</i>	17
<i>caerulescens</i> , <i>Geranospiza</i>	71, 79, 112
<i>caerulescens</i> , <i>Sporophila</i>	54, 138
<i>cairinae</i> , <i>Capillaria</i>	21
<i>cairinae</i> , <i>Eucoleus</i>	3, 21, 110
<i>caixana</i> , <i>Aratinga</i>	17, 122
<i>cajanea</i> , <i>Aramides</i>	15, 18, 22, 38, 42, 51, 75, 76, 84, 100, 118
<i>cajanea</i> , <i>Piaya</i>	126
<i>calamiformis</i> , <i>Filaria</i>	100
<i>calamiformis</i> , <i>Pelecitus</i>	100, 121
<i>calcarata</i> , <i>Acuaria</i>	59
<i>calcarata</i> , <i>Echinuria</i>	7, 59, 108, 216
<i>calcarata</i> , <i>Hamannia</i>	59
<i>calcarata</i> , <i>Heterakis</i>	41
<i>calcaratus</i> , <i>Dispharagus</i>	59
<i>cameroni</i> , <i>Hempelia</i>	9, 80, 135, 180, 222
<i>cameroni</i> , <i>Oxyspirura</i>	80
<i>campanulata</i> , <i>Filaria</i>	85
<i>campanulata</i> , <i>Thelazia</i>	10, 85, 104, 111, 113, 182, 225
<i>campestris</i> , <i>Caprimulgus</i>	40, 127
<i>campestris</i> , <i>Colaptes</i>	99, 133
<i>cana</i> , <i>Thraupis</i>	82, 137
<i>canadensis</i> , <i>Corythraustes</i>	92, 138
<i>canadensis</i> , <i>Thamnophilus</i>	92, 138
<i>candicans</i> , <i>Caprimulgus</i>	127
<i>candicans</i> , <i>Stenopsis</i>	47, 127
<i>capensis</i> , <i>Bucco</i>	47, 128
<i>Capillaria</i>	2, 3, 14, 15, 16, 18, 19, 105, 106, 108, 109, 110, 114, 116, 118
<i>capillaris</i> , <i>Trichocephalus</i>	15
<i>capillaris</i> , <i>Viktorocara</i>	64
<i>capitata</i> , <i>Acuaria</i>	57
<i>capitata</i> , <i>Dispharynx</i>	7, 57, 113
<i>capitata</i> , <i>Paroaria</i>	76, 138
<i>capitatus</i> , <i>Dispharagus</i>	57

Caprimulgidae	127
Caprimulgiformes	127
<i>Caprimulgus</i>	47, 127
<i>capueira, Odontophorus</i>	16, 18, 38, 39, 43, 47, 104, 117
Cariamidae	118
<i>carinae, Eucoleus</i>	156
<i>carinii, Aproctella</i>	11, 97, 138, 187, 231
<i>carinii, Carinema</i>	97
<i>carlosi, Subulura</i>	5, 46, 126, 167, 211
<i>cassici, Molinospirura</i>	82, 137
<i>cassici, Oxyspirura</i>	9, 82, 180, 222
<i>Castaneus, Xyphocolaptes</i>	92, 134
Cathartidae	110
<i>caudata, Aprocota</i>	10, 88, 115, 184, 227
<i>caudatus, Theristicus</i>	19, 24, 76, 77, 108
<i>caudinflata, Aonchotheca</i>	3, 21, 116, 199
<i>caudinflatum, Calodium</i>	21
<i>cayana, Piaya</i>	46, 72, 126
<i>cayana, Tityra</i>	80, 135
<i>cayanus, Corvus</i>	78, 135
<i>cayanus, Cyanocorax</i>	46, 54, 135
<i>cayenensis, Belonopterus</i>	55, 83, 119
<i>cayenensis, Falco</i>	78, 113
<i>cayenensis, Nyctanassa</i>	51, 75, 107
<i>cayenensis, Rallus</i>	61, 117
<i>cayenensis, Vanellus</i>	119
<i>cearae, Falco</i>	49, 71, 114
<i>cela, Cacicus</i>	92, 137
<i>cephaloptera, Cheilospirura</i>	82
<i>cephaloptera, Oxyspirura</i>	9, 81, 82, 129, 137, 180, 222, 223
<i>cephaloptera, Spiroptera</i>	82
<i>Ceratospira</i>	9, 79, 80
<i>Ceryle</i>	95, 130
<i>cesarpintoi, Deletocephalus</i>	3, 103, 158, 202, 203
<i>chacuru, Bucco</i>	48, 131
<i>chacuru, Nystalus</i>	131
Charadriidae	118
Charadriiformes	118
<i>Cheilospirura</i>	6, 52, 55, 123, 133, 136
<i>chelidoptera, Ara</i>	41

- chimachima, Milvago* 44, 49, 63, 71, 85, 86, 100, 113
chiriri, Tirica 100, 124
chloroptera, Ara 122
choliba, Otus 88, 126
cholodkowskii, Thelazia 10, 85, 127, 180, 225
chopi, Gnorimopsar 83, 84, 92, 137
Chordatortilis 6, 52, 55
chungkingensis, Thelazia 10, 85, 114, 180, 225
Ciconia 66, 109
ciconiae-maguari, Spiroptera 66
ciconiarum, Paronchocerca 98
Ciconiidae 91, 109
Ciconiiformes 106
cinereus, Attila 22, 134
circularis, Pelecypterus 11, 99, 121, 122, 239
clausa, Physaloptera 78
clava, Eulimdana 97
climacocerca, Hydropsalis 47, 128
coccinea, Tetrameres 8, 73, 109, 176
coccinea, Tropidocerca 73
coccinea, Tropisurus 73
cochlearia, Cancroma 49, 108
cochleariae, Tetrameres 74, 176
cochleariae, Tropisurus 74, 108
Cochleariidae 108
cochlearius, Cochlearius 18, 50, 51, 74, 75, 108
coco, Ardea 24, 50, 51, 90, 106
Coerebidae 136
colchichus, Phasianus 21, 115
collare, Echinocoleus 16
collare, Trichosoma 16
collaris, Bucco 48, 128
collaris, Capillaria 2, 16, 110, 116, 117, 153, 194
collaris, Orthothominx 16, 116
collaris, Thominx 16
collaris, Tropicornis 67, 129
columbae, Ascaridia 5, 40, 119, 120, 121, 161, 107, 238
columbae, Ascaris 40
columbae, Capillaria 2, 16, 21, 116, 117, 119, 132, 194
columbae, Disphragis 58

<i>columbae</i> , <i>Heterakis</i>	40
<i>columbae</i> , <i>Trichosoma</i>	16
<i>Columbidae</i>	119
<i>Columbiformes</i>	119
<i>comersoni</i> , <i>Furnarius</i>	55, 93, 133
<i>confusa</i> , <i>Tetrameres</i>	8, 73, 110, 116, 118, 119, 176, 220
<i>confusa</i> , <i>Thomomix</i>	22
<i>confusus</i> , <i>Echinocoleus</i>	3, 22, 118, 157, 201
<i>confusus</i> , <i>Tropisurus</i>	73
<i>conocephala</i> , <i>Cathematella</i>	72, 125
<i>conocephala</i> , <i>Cuculus</i>	125
<i>conocephala</i> , <i>Spiroptera</i>	72
<i>conocephala</i> , <i>Torquatella</i>	72
<i>conocephala</i> , <i>Torquatooides</i>	8, 72
<i>contorta</i> , <i>Capillaria</i>	21, 110
<i>contorta</i> , <i>Eucoleus</i>	116
<i>contortum</i> , <i>Trichosoma</i>	21
<i>contortum</i> , <i>Trichosomum</i>	21
<i>contortus</i> , <i>Eucoleus</i>	3, 21, 118, 155, 199
<i>Contracaecum</i>	6, 49, 50, 51, 106, 107, 108, 109
<i>Coraciformes</i>	129
<i>cornuta</i> , <i>Anhima</i>	35, 109
<i>cornuta</i> , <i>Palamedea</i>	109
<i>coronata</i> , <i>Ancyracanthopsis</i>	6, 54, 118, 119, 130, 169, 214
<i>coronata</i> , <i>Ascaris</i>	50
<i>coronata</i> , <i>Histiocephalus</i>	54
<i>coronata</i> , <i>Skrjabinobronema</i>	55, 117
<i>coronata</i> , <i>Yseria</i>	54
<i>coronatus</i> , <i>Elaphocephalus</i>	101
<i>coronatus</i> , <i>Falco</i>	78, 112
<i>coronatus</i> , <i>Harpyhaliaetus</i>	112
<i>corvicajani</i> , <i>Spiroptera</i>	54
<i>Corvidae</i>	135
<i>Cosmocephalus</i>	6, 53, 56
<i>Cotingidae</i>	134
<i>cotorra</i> , <i>Myopsitta</i>	123
<i>Cracidae</i>	114
<i>cramaee</i> , <i>Synhimanthus</i>	59
<i>crassicauda</i> , <i>Chordotilis</i>	5, 56, 136, 170, 215
<i>crassis-alectoris</i> , <i>Spiroptera</i>	84

<i>crassis, Spiroptera</i>	82
<i>crassissima, Acuaria</i>	57
<i>crassissima, Dispharynx</i>	7, 57, 132, 171
<i>crassissimus, Dispharagus</i>	57
<i>crassum, Porrocaecum</i>	51
<i>crenulatum, Contracaecum</i>	6, 108, 214
<i>cristata, Cariama</i>	38, 42, 45, 48, 81, 82, 118
<i>cristatella, Uroleuca</i>	55, 75, 84, 93, 136
<i>cristatus, Icterus</i>	78, 137
<i>cristatus, Microdactylus</i>	42, 47, 134
<i>cristatus, Pavo</i>	16, 37, 83, 117
<i>croconotus, Icterus</i>	82, 83, 92, 137
<i>crotophaga-ani, Spiroptera</i>	67
<i>crotophaga, Cathemataella</i>	72
<i>crotophaga, Torquatella</i>	72, 126
<i>crotophaga, Torquatooides</i>	8, 72, 175
<i>curentata, Pyrrhura</i>	88
<i>cruzi, Microtetrapteres</i>	74
<i>cruzi, Oswaldostromyulus</i>	4, 33, 105, 160, 206
<i>cruzi, Oxyspirura</i>	9, 82, 125, 137, 180, 223
<i>cruzi, Tetrapteres</i>	8, 74, 131, 133, 177, 220
<i>Crypturellus</i>	104
<i>crypturi, Capillaria</i>	2, 17, 104, 105
<i>crypturi, Odontoterakis</i>	39
<i>crypturi, Trichosoma</i>	17
<i>crypturi, Trichosomum</i>	17
<i>Crypturus</i>	36, 47
<i>crysops, Cyanocorax</i>	83, 92, 135
<i>Cuculidae</i>	125
<i>Cuculiformes</i>	125
<i>cucullatus, Coryphospingus</i>	43, 138
<i>culminatus, Ramphastos</i>	80, 81, 132
<i>cumainensis, Pipile</i>	85, 115
<i>cupreus, Crypturus</i>	36, 38, 104
<i>curucui, Trogonurus</i>	129
<i>curvata, Habronema</i>	104
<i>curvata, Hadjelia</i>	8, 69, 179
<i>cuvieri, Ramphastos</i>	83, 132
<i>cyaneus, Cyanerpes</i>	72, 136
<i>cyanoleuca, Pigochelidon</i>	94, 135

<i>cyanoleuca</i> , <i>Uroleuca</i>	136
<i>cyanomellas</i> , <i>Cyanocorax</i>	83, 91, 93, 135
<i>cyanopicae</i> , <i>Echinocoleus</i>	22
<i>cylindrica</i> , <i>Aprocia</i>	88
<i>Cyrnea</i>	8, 66, 67, 104, 125, 126, 129, 132
<i>dacelonis</i> , <i>Thelazia</i>	10, 85, 105, 129, 182, 225
<i>decipiens</i> , <i>Leptotila</i>	31, 32, 33, 43, 120
<i>decorata</i> , <i>Skrjabinoclava</i>	62
<i>decumanus</i> , <i>Ostinops</i>	83, 84, 137
<i>decussatus</i> , <i>Otus</i>	85, 127
<i>Deletocephalidae</i>	3, 25
<i>Deletocephalus</i>	3, 25, 26
<i>delicatissimum</i> , <i>Trichosomum</i>	21
<i>Deliria</i>	6, 52, 57
<i>deliriae</i> , <i>Diplotriaena</i>	10, 92, 134, 185, 228
<i>Dendrocolaptidae</i>	133
<i>Desmidocercella</i>	10, 87, 89
<i>Desmidocercidae</i>	10, 87, 89
<i>Desportesius</i>	7, 53, 58
<i>Dessetfilaria</i>	11, 96, 100
<i>Dicheilonema</i>	10, 90
<i>dicolorus</i> , <i>Ramphastos</i>	100, 132
<i>diesingii</i> , <i>Cosmocephalus</i>	56
<i>differens</i> , <i>Heterakis</i>	46, 167
<i>differens</i> , <i>Subulura</i>	5, 46, 116, 212
<i>digitata</i> , <i>Thelazia</i>	84, 132, 226
<i>digitata</i> , <i>Thelaziela</i>	84
<i>dimidiatus</i> , <i>Deletocephalus</i>	3, 26, 27, 103
<i>dimidiatus</i> , <i>Sclerostoma</i>	26
<i>dimidiatus</i> , <i>Strongylus</i>	26, 27
<i>Dioctophymatidae</i>	3, 23
<i>Dioctophymatoidea</i>	3, 12, 23
<i>diodon</i> , <i>Harpagus</i>	71, 112
<i>Diomedea</i>	7
<i>diomedae</i> , <i>Paryseria</i>	63
<i>diomedae</i> , <i>Stegophorus</i>	63, 105, 173, 217
<i>Diomedeidae</i>	105
<i>Diplotriaena</i>	10, 90, 91, 93, 94, 132, 133, 134, 135, 136, 137
<i>Diplotriaenidae</i>	10, 90
<i>Diplotriaenoidea</i>	10, 13, 90

- dispar*, *Falco* 87, 113
Dispharynx 7, 52, 57, 58, 125
domestica, *Anas* 16, 22, 69
domestica, *Columba* 16, 17, 32, 40, 58, 74, 119
domestica, *Numida* 16, 117
domestica, *Progne* 92, 93, 135
domesticus, *Anser* 28, 110
domesticus, *Gallus* 14, 15, 16, 19, 20, 21, 22, 28, 35, 36, 37, 39, 40, 41, 45, 46, 47, 55, 58, 64, 65, 73, 74, 77, 79, 83, 84, 88, 115
domesticus, *Meleagris* 14, 37, 58, 116
domesticus, *Passer* 93, 133
dominicana, *Paroaria* 93, 138
dominicarus, *Larus* 56, 76, 119
dominicensis, *Pionus* 41, 124
dominicensis, *Psittacus* 41, 123
Dromaeostrongylidae 4, 28
droumondi, *Capillaria* 2, 17, 110, 153, 194
dubia, *Capillaria* 16, 22, 134
dubia, *Tetrameres* 8, 74, 119, 177, 220
dubia, *Tropisurus* 74
dubium, *Trichosoma* 16
dubius, *Eucoleus* 3, 22, 156, 200
dujardini, *Capillaria* 2, 16, 17, 119, 153, 195
Echinocoleus 3, 14, 15, 22
Echinuria 7, 52, 59
egretta, *Casmerodius* 24, 50, 51, 106
emmerezii, *Spiroptera* 83
erytromelas, *Ixobrychus* 52, 107
Eucoleus 3, 14, 15, 21
Eulimidana 11, 95, 96, 97
eurycerca, *Cyrnea* 67
europoptera, *Viguiera* 72
Eurypygidae 118
Eustrongylides 3, 23, 24, 106, 107, 108, 109
Euxenura 71
excisa, *Cyrnea* 66
excisa, *Excisa* 66, 109, 173, 218
excisa, *Hadjelia* 66
excisa, *Physaloptera* 66
excisa, *Spiroptera* 66
Excisa 7, 66

<i>exulans</i> , <i>Diomedea</i>	75, 105
<i>Falco</i>	79, 113
<i>Falconidae</i>	85, 113
<i>Falconiformes</i>	110
<i>falconis</i> , <i>Diplotriaena</i>	10, 92, 112, 185, 228
<i>falconis</i> , <i>Spiroptera</i>	63, 86
<i>fariai</i> , <i>Heterakis</i>	39, 117, 208
<i>fariai</i> , <i>Odontoterakis</i>	5, 39, 104, 164
<i>fariai</i> , <i>Ornithostrongylus</i>	4, 31, 120, 159, 204
<i>faridi</i> , <i>Cosmocephalus</i>	56
<i>farinosa</i> , <i>Amazona</i>	41, 121
<i>fasciolata</i> , <i>Crax</i>	85, 114
<i>femoralis</i> , <i>Falco</i>	63
<i>ferus</i> , <i>Anser</i>	22, 110
<i>festiva</i> , <i>Amazona</i>	41, 121
<i>festivus</i> , <i>Pionus</i>	41, 121
<i>Filarioidea</i>	11, 13, 95
<i>filiformis</i> , <i>Contortoscopiculum</i>	91
<i>firlotei</i> , <i>Cosmocephalus</i>	56
<i>fissispina</i> , <i>Tetrameres</i>	73, 74, 110, 116, 119, 177, 220
<i>fissispina</i> , <i>Tropidocerca</i>	74
<i>fissispina</i> , <i>Tropisurus</i>	8, 74
<i>flammea</i> , <i>Strix</i>	126
<i>flavescens</i> , <i>Celeus</i>	132
<i>flavifrons</i> , <i>Melanerpes</i>	74, 133
<i>flavifrons</i> , <i>Tripsurus</i>	94, 133
<i>flavipes</i> , <i>Platycichla</i>	75, 135
<i>flavipes</i> , <i>Totanus</i>	119
<i>flavipes</i> , <i>Tringa</i>	75, 119
<i>foetens</i> , <i>Coragyps</i>	75, 76, 111
<i>forbesi</i> , <i>Leptodon</i>	78, 111
<i>forciparia</i> , <i>Heterakis</i>	46, 47
<i>forcipata</i> , <i>Ascaris</i>	46, 47, 48
<i>forcipata</i> , <i>Heterakis</i>	46, 47, 48
<i>forcipata</i> , <i>Subulura</i>	6, 46, 48, 125, 126, 167, 212
<i>Formicariidae</i>	134
<i>frater</i> , <i>Mimus</i>	100, 135
<i>Fregatidae</i>	106
<i>freitasi</i> , <i>Gongylonema</i>	7, 64, 116, 173
<i>freitaslauroi</i> , <i>Subulura</i>	45

Fringilidae	138
<i>frontalis</i> , <i>Pyrrhura</i>	97, 100, 123
<i>funebris</i> , <i>Thamnophilus</i>	78, 134
<i>furcatus</i> , <i>Falco</i>	78, 113
Furnariidae	133
<i>fuscus</i> , <i>Pionus</i>	41, 124
<i>fusiformis</i> , <i>Dicheilonema</i>	10, 91, 131
<i>fusiformis</i> , <i>Filaria</i>	91
<i>galeata</i> , <i>Exenura</i>	109
Galliformes	114
<i>galli</i> , <i>Ascaridia</i>	5, 41, 115, 116, 161, 207
<i>galli</i> , <i>Ascaris</i>	41
<i>gallina</i> , <i>Capillaria</i>	21
<i>gallinae</i> , <i>Ascaris</i>	36
<i>gallinae</i> , <i>Heterakis</i>	36
<i>gallinarum</i> , <i>Heterakis</i>	4, 36, 109, 110, 115, 116, 117, 164, 208
<i>gallinarus</i> , <i>Ascaris</i>	36
<i>gallinum</i> , <i>Trichosama</i>	21
<i>gallopavo</i> , <i>Meleagris</i>	16, 21, 22, 28, 36, 41, 46, 73, 74, 83, 116
<i>gallopavonis</i> , <i>Ascaris</i>	41
<i>gavial-realnis</i> , <i>Spiroptera</i>	86
<i>gedoelsti</i> , <i>Splendidofilaria</i>	11, 101, 132, 188, 232
<i>gibbosa</i> , <i>Ascaris</i>	41
<i>gigas</i> , <i>Tetrameres</i>	8, 75, 110
<i>gomesae</i> , <i>Deliria</i>	6, 57, 134, 170, 215
<i>Gongylonema</i>	7, 64
Gongylonematidae	7, 64
<i>gracillis</i> , <i>Falco</i>	78, 112
<i>gracillis</i> , <i>Geranospiza</i>	86, 112
<i>grallaria</i> , <i>Speotyto</i>	45, 127
<i>granulosa</i> , <i>Ascaris</i>	50
<i>granulosum</i> , <i>Contracaecum</i>	6, 50, 106
<i>grayi</i> , <i>Pipile</i>	43, 76, 114
<i>grisiata</i> , <i>Strix</i>	127
Gruiformes	117
<i>guarauna</i> , <i>Ibis</i>	59, 108
<i>guianensis</i> , <i>Caprimulgus</i>	78, 127
<i>guianensis</i> , <i>Dessetfilaria</i>	100
<i>guira</i> , <i>Guira</i>	44, 46, 48, 67, 68, 72, 81, 82, 88, 125
<i>Habronema</i>	8, 66, 67, 68, 104, 114, 125, 133

Habronematidae	7, 65
Habronematoidea	7, 13, 65
<i>Hadjelia</i>	8, 66, 69
<i>haemorrhous, Aratinga</i>	41, 99, 122
<i>haemorrhous, Cacicus</i>	82, 83, 92, 93, 94, 137
<i>haemorrhous, Conurus</i>	122
<i>hagenbecki, Tetrapteres</i>	8, 120
<i>Hamatospiculum</i>	11, 90, 94
<i>hamia, Ascaridia</i>	41
<i>hamulosa, Acuaria</i>	55
<i>hamulosa, Cheilospirura</i>	6, 55, 116, 170, 214
<i>hamulosa, Spiroptera</i>	55
<i>hamulosus, Dispharagus</i>	55
<i>harpyia, Thrasaetus</i>	86, 112
<i>helias, Eurypyga</i>	55, 118
<i>helicina, Filaria</i>	99
<i>helicina, Paronchocerca</i>	11, 99, 106
<i>helicinum, Aproctoides</i>	99
<i>helicinum, Serratospiculum</i>	99
<i>helicinus, Pelecitus</i>	11, 99, 121, 122, 123, 124, 239
<i>hemicycla, Filaria</i>	101, 124
<i>hempeli, Hempelia</i>	9, 80, 81, 104, 105, 178, 221
<i>Hempelia</i>	9, 79, 80
<i>henryi, Diplotriaena</i>	10, 92, 135, 186, 228
<i>hermafrodita, Ascaridia</i>	5, 40, 121, 122, 123, 124, 161, 207
<i>hermafrodita, Ascaris</i>	41
<i>herodias, Ardea</i>	50, 106
Heterakidae	4, 35
<i>Heterakis</i>	4, 35, 38, 39, 104, 109, 116, 117, 118
Heterakoidea	4, 12, 35
<i>heteroclita, Oxysspirura</i>	9, 82, 114
<i>heteroclita, Spiroptera</i>	82
Hirudinidae	135
<i>Histiocephalus</i>	8, 65, 69, 70, 126
<i>hoacili, Nycticorax</i>	50, 51, 107
<i>hoazin, Opisthocomus</i>	34, 37, 117
<i>Hoazinstrongylus</i>	4, 28, 33, 34
<i>hoffmanni, Filaria</i>	89
<i>horrida, Dicheilonema</i>	91
<i>horrida, Filaria</i>	91

<i>horridum</i> , <i>Contortospiculum</i>	91
<i>humeralis</i> , <i>Penelope</i>	42, 115
<i>hyacinthinus</i> , <i>Anodorrhynchus</i>	84, 99, 121
<i>Hystrichis</i>	3, 23, 25
<i>ibanezi</i> , <i>Heterakis</i>	4, 37, 117, 164, 208
<i>ibanezi</i> , <i>Nicanoria</i>	99
<i>ibanezi</i> , <i>Paronchocerca</i>	11, 99, 133, 188, 231
<i>Ibis</i>	108
<i>ibisi</i> , <i>Synhimanthus</i>	59
<i>Icteridae</i>	137
<i>Icterus</i>	137
<i>ignotus</i> , <i>Eustrongylides</i>	3, 24, 106, 157, 201
<i>iheringi</i> , <i>Ornithostrongylus</i>	4, 32, 119, 121, 159, 205
<i>ihuillieri</i> , <i>Hadjelia</i>	69
<i>inflata</i> , <i>Physaloptera</i>	78, 114
<i>inflata</i> , <i>Spiroptera</i>	78
<i>inflata</i> , <i>Tetrameres</i>	9, 75
<i>inflata</i> , <i>Tropidocerca</i>	74
<i>inflexa</i> , <i>Ascaridia</i>	41
<i>inflexa</i> , <i>Fusaria</i>	41
<i>infuscatus</i> , <i>Phimosus</i>	25, 108
<i>inglisi</i> , <i>Heterakis</i>	4, 37, 103, 104, 190, 237
<i>ingluvicola</i> , <i>Gongylonema</i>	7, 65, 116, 173, 217
<i>insigne</i> , <i>Hamatospiculum</i>	11, 94, 132, 133, 134
<i>intermedia</i> , <i>Rhea</i>	26, 68, 70, 103
<i>invaginatus</i> , <i>Aeuraria</i>	59
<i>invaginatus</i> , <i>Desportesius</i>	7, 58, 107, 191, 236, 240
<i>invaginatus</i> , <i>Dispharagus</i>	58
<i>isolonche</i> , <i>Heterakis</i>	5, 37, 115, 165, 210
<i>jacana</i> , <i>Jacana</i>	77, 118
<i>jacana</i> , <i>Parra</i>	118
<i>Jacanidae</i>	118
<i>jacutinga</i> , <i>Cumana</i>	42, 114
<i>jamaicensis</i> , <i>Nyctibius</i>	47, 128
<i>khalili</i> , <i>Habronema</i>	66
<i>labiotruncata</i> , <i>Filaria</i>	89
<i>laciniatus</i> , <i>Histiocephalus</i>	61
<i>laciniatus</i> , <i>Schistorophus</i>	7, 61, 117, 171
<i>lanceolata</i> , <i>Spiroptera</i>	67
<i>Laridae</i>	119

<i>laticauda</i> , <i>Ascaris</i>	42
<i>laticauda</i> , <i>Heterakis</i>	42
<i>laticaudatus</i> , <i>Histiocephalus</i>	69
<i>laticeps</i> , <i>Synhimanthus</i>	63
<i>leptoptera</i> , <i>Filaria</i>	71
<i>leptoptera</i> , <i>Habronema</i>	71
<i>leptoptera</i> , <i>Procyrnea</i>	8, 71, 111, 112, 113, 114, 190, 234
<i>leptoptera</i> , <i>Spiroptera</i>	71
<i>leuca</i> , <i>Ardea</i>	24, 106
<i>leucocephala</i> , <i>Amazona</i>	121
<i>leucogaster</i> , <i>Pionites</i>	99, 123
<i>leucophtalma</i> , <i>Psittacara</i>	43, 123
<i>leucophtalmus</i> , <i>Aratinga</i>	41, 42, 122
<i>leucophtalmus</i> , <i>Conurus</i>	41, 122
<i>leucops</i> , <i>Monasa</i>	47, 131
<i>leucopygeus</i> , <i>Caprimulgus</i>	78, 127
<i>leucotis</i> , <i>Pionus</i>	41, 124
<i>leucotis</i> , <i>Pyrrhura</i>	88, 123
<i>lineata</i> , <i>Ascaridias</i>	5, 41, 110, 115, 162, 207
<i>lineata</i> , <i>Heterakis</i>	41
<i>pineatae</i> , <i>Spiroptera</i>	62
<i>longeornata</i> , <i>Acuaria</i>	59
<i>longeornata</i> , <i>Echinuria</i>	7, 59, 60
<i>longeornata</i> , <i>Hamannia</i>	59
<i>longeornatus</i> , <i>Dispharagus</i>	59, 60
<i>longevaginata</i> , <i>Syncuaria</i>	59, 60
<i>longevaginata</i> , <i>Echinuria</i>	7, 109, 171, 216
<i>longevaginatus</i> , <i>Synhimanthus</i>	59, 60
<i>longevaginatus</i> , <i>Desportesius</i>	7, 59, 109, 191, 236
<i>longevaginatus</i> , <i>Dispharagus</i>	59
<i>longicolle</i> , <i>Trichosoma</i>	16, 17, 21
<i>longicornis</i> , <i>Schistorophus</i>	61
<i>longistriata</i> , <i>Cheilospirura</i>	71
<i>longistriata</i> , <i>Spiroptera</i>	71
<i>losseni</i> , <i>Physaloptera</i>	9, 78, 111, 175
<i>lugubris</i> , <i>Celeus</i>	54, 67, 93, 132
<i>lutzi</i> , <i>Lutznema</i>	4, 28, 29, 30, 105, 158, 203, 204
<i>lutzi</i> , <i>Subulura</i>	6, 46, 167, 212
<i>lutzi</i> , <i>Thelazia</i>	84, 226
<i>Lutznema</i>	4

- macabuensis*, *Heterakis* 5, 37, 118, 165, 210
macao, *Ara* 41, 99, 101, 122
macrorhynchus, *Bucco* 131
macrorhynchus, *Notharcus* 131
macroura, *Piaya* 83, 126
maculirostris, *Selenidera* 98, 101, 132
maculosa, *Ascaris* 40
maculosa, *Heterakis* 40
maculosa, *Nothura* 22, 37, 46, 69, 81, 89, 104
maculosus, *Osternops* 83, 91, 92, 137
magalhaesi, *Ascaridia* 5, 41, 120, 162, 207
magalhaesi, *Ornithostrongylus* 120
magelanicus, *Spheniscus* 50, 103
magnificens, *Fregata* 50, 106
magnilabiata, *Acuaria* 58
magnilabiata, *Cheilospirura* 58
magnilabiata, *Dispharynx* 7, 58, 108, 170
magnilabiatus, *Dispharagus* 58
magniplumis, *Buteo* 111
magnirostris, *Buteo* 49, 63, 71, 111
magnirostris, *Rupornis* 85, 111
maguari, *Ciconia* 60, 66, 109
maguari, *Euxenura* 24, 38, 51, 59, 71, 109
major, *Crotophaga* 47, 48, 54, 67, 68, 73, 81, 125
major, *Taraba* 75, 76, 94, 134
major, *Tinamus* 31, 105
makaonanna, *Psittacus* 102, 123
mamillaris, *Acuaria* 6, 54, 135
mamillaris, *Dispharagus* 54
mansioni, *Habronema* 71
mamillatus, *Primolius* 102
mansioni, *Procyrnea* 18, 71, 111, 190, 233, 234
mansonii, *Filaria* 82
mansoni, *Oxyspirura* 9, 82, 111, 116, 117, 180, 223
mansoni, *Spiroptera* 82
margravi, *Dicholophus* 118
margravii, *Spiroptera* 81
marmoratum, *Tigrisoma* 24, 51, 107
matogrossensis, *Oxyspirura* 9, 83, 115, 118, 126, 130, 135, 137, 138, 181, 223
maximilliani, *Pionus* 124

- maximilliani, Pitangus* 76, 135
mayori, Acuaria 6, 54, 138, 171, 238
megalostoma, Physaloptera 78
meirai, Aprocta 97
meirai, Aprociana 11, 97, 123, 187, 231
melacoryphus, Coccyzus 45, 46, 48, 68, 125, 126
melacoryphus, Cuculus 126
melancoryphus, Cygnus 17, 110
melancholicus, Tyrannus 93, 135
melanoleuca, Tringa 60, 119
melanoleuchus, Bucco 47, 130
melanoleuchus, Scapaneus 68, 100, 133
melanoleuchus, Spizastur 86, 112
melanophris, Diomedea 61, 63, 105
melanophris, Thallassache 105
melanurus, Trogan 67, 85, 129
meleagris, Numida 22, 37, 42, 45, 83, 117
mensoris, Ornithonema 4, 31, 120, 159, 204
menstruus, Pionus 41, 124
mergi, Capillaria 15
meridionalis, Heterospizias 63, 71, 81, 112
microcephala, Ascaris 50
microcephalum, Contracaecum 50, 106, 107, 189, 240
micropenis, Cardiofilaria 98
micropenis, Eufilaria 98
micropenis, Eulindana 11, 98, 132, 187, 231
micropenis, Heimnema 98
micropenis, Lemdana 98
micropenis, Microtetrapteres 75, 107
micropenis, Tetrameres 8, 75, 177, 220
microscopiculum, Diplostriaena 10, 92, 135, 186, 227
Mimidae 136
minima, Microtetrapteres 75
minima, Tetrameres 8, 75, 136, 177, 220
minimum, Strongyloides 2, 14, 110, 152, 192
minor, Coccyzus 46, 125
minor, Cuculus 125
minor, Paradeletocephalus 4, 27, 103, 158, 202
minutus, Falco 57, 78, 113
minutus, Ornithostrongylus 4, 32, 120, 159, 205

<i>Mitu</i>	85
<i>mitu, Mitu</i>	114
<i>molinae, Pyrrhura</i>	123
<i>momota, Momotus</i>	82, 129
<i>momoti, Spiroptera</i>	82
<i>Momotidae</i>	129
<i>Momotus</i>	129
<i>monilis, Ramphastos</i>	68, 132
<i>Monopetalonema</i>	11, 90, 94
<i>montana, Columba</i>	120
<i>montana, Geotrygon</i>	41, 120
<i>mornetti, Desportesius</i>	59
<i>morphoeus, Monasa</i>	48, 131
<i>moschata, Cairina</i>	18, 21, 37, 39, 48, 69, 74, 76, 77, 109, 110
<i>mucronatus, Syngamus</i>	28
<i>multidentata, Heterakis</i>	39
<i>multidentata, Odontoterasikis</i>	5, 39, 104, 237
<i>multipapillata, Ascaris</i>	50
<i>multipapillatum, Contracaecum</i>	6, 50, 106, 109, 169, 189, 214
<i>multipapillosa, Ascaris</i>	50
<i>muscae, Habronema</i>	68
<i>musculi, Gongylonema</i>	64
<i>musculus, Troglohydtes</i>	56, 136
<i>micteria, Jabiru</i>	51, 108
<i>mycteria, Mycteria</i>	16, 109
<i>nacandua, Caprimulgus</i>	47, 127
<i>nacunda, Podager</i>	128
<i>naevia, Tapera</i>	126
<i>naevius, Diplopterus</i>	46, 126
<i>naevius, Nycticorax</i>	16, 107
<i>nagathyi, Trichostrongylus</i>	4, 34, 105, 160, 207
<i>nasuta, Dispharynx</i>	57
<i>nasutus, Dispharagus</i>	58
<i>nattereri, Buteo</i>	63, 71
<i>nattereri, Ganguleterakis</i>	37
<i>nattereri, Heterakis</i>	5, 37, 114, 165, 237
<i>nattereri, Pipile</i>	76, 100, 115
<i>nattereri, Rupornis</i>	111
<i>neglecta, Hadjelia</i>	8, 69, 174, 219
<i>neglecta, Parahadjelia</i>	69, 109, 110

<i>nigeri</i> , <i>Synhimanthus</i>	59
<i>nigra</i> , <i>Monasa</i>	48, 130
<i>nigrescens</i> , <i>Caprimulgus</i>	47, 127
<i>nigricinctus</i> , <i>Strongylus</i>	35
<i>nigricinctus</i> , <i>Trichostrongylus</i>	4, 35, 109, 160
<i>nigrifons</i> , <i>Bucco</i>	131
<i>nigrifons</i> , <i>Monasa</i>	48, 131
<i>nitida</i> , <i>Asturina</i>	112
<i>nitidus</i> , <i>Buteo</i>	87, 112
<i>nobregai</i> , <i>Sicarius</i>	68
<i>noctivagus</i> , <i>Crypturellus</i>	36, 38, 103
<i>noctivagus</i> , <i>Tinamus</i>	103
<i>Nothura</i>	35, 104
<i>nudifrons</i> , <i>Phimosus</i>	25, 77, 108
<i>numidae</i> , <i>Ascaridia</i>	5, 41, 117, 162, 207
<i>numidae</i> , <i>Heterakis</i>	41
<i>numidica</i> , <i>Desmidocercella</i>	89
<i>Nyctibiidae</i>	128
<i>obsignata</i> , <i>Baruscapillaria</i>	3, 20, 116, 154, 155, 198
<i>obsoletus</i> , <i>Crypturellus</i>	32, 103
<i>obvelata</i> , <i>Dispharagus</i>	56
<i>obvelata</i> , <i>Filaria</i>	56
<i>obvelata</i> , <i>Spiroptera</i>	56
<i>obvelatus</i> , <i>Cosmocephalus</i>	6, 56, 119, 170, 215
<i>ochrocephala</i> , <i>Amazona</i>	41, 121
<i>ochroptera</i> , <i>Leptotila</i>	43, 120
<i>ochropygus</i> , <i>Trochilus</i>	73, 129
<i>octocoronatus</i> , <i>Elaphocephalus</i>	122
<i>octopapillata</i> , <i>Oxyspirura</i>	9, 83, 111, 131, 224
<i>Odontospirura</i>	8, 66, 70
<i>Odontoterakis</i>	5, 35, 39
<i>olivaceus</i> , <i>Phalacrocorax</i>	18, 19, 24, 105
<i>olympioi</i> , <i>Subulura</i>	6, 46, 103, 105, 167, 212
<i>Onchocerca</i>	11, 96, 98, 106
<i>Onchocercidae</i>	11, 95, 96
<i>Opisthocomidae</i>	117
<i>orioli</i> , <i>Spiroptera</i>	82
<i>ornata</i> , <i>Ascaridia</i>	5, 42, 121, 162
<i>ornatus</i> , <i>Cephalopterus</i>	86, 134
<i>ornatus</i> , <i>Falco</i>	78, 112

- ornatus*, *Spizaetus* 85, 112
Ornithonema 4, 28, 29, 30
Ornithostrongylidae 4, 28, 29
Ornithostrongylus 4, 28, 29, 31, 32, 103, 119, 120, 121
Ortalis 43, 86, 115
orthocerca, *Heterakis* 42, 103
orthocerca, *Ascaridia* 5, 42, 162, 207
oscari, *Heterakis* 5, 37, 114
osmanhilli, *Viguiera* 8, 72, 136, 175, 219
osmanhilli, *Serticeps* 72
oswaldoi, *Strongyloides* 2, 14, 116, 192
Oswaldostrongylus 4, 28, 29, 33
Otus 86
ovulata, *Capillaria* 21
Oxyspirura 9, 79, 80, 81, 83, 84, 116, 118, 130, 135, 136, 137
ozouxi, *Diplotriaena* 10, 91, 93, 133, 138
palliatus, *Odontorchis* 79, 86, 111
pallidigula, *Nystalus* 48, 131
palustris, *Falco* 78, 114
pantanalensis, *Ortalis* 83, 85, 86, 115
papilligera, *Trichosomum* 21
papillosa, *Ascaris* 36, 46
papillosa, *Heterakis* 36, 46
papillosa, *Oxyspirura* 86
papillosa, *Spiroptera* 86
papillosa, *Subulura* 6, 46, 135, 168, 213
papillosa, *Thelazia* 10, 86, 112
papillosa, *Travassalodapa* 46
papillosum, *Trichosomum* 21
papillosus, *Cosmocephalus* 56
papillosus, *Dispharagus* 56
papilosus, *Eustrongylides* 24
papilosus, *Eustrongylus* 24
papilosus, *Histricitis* 24
Paradeletocephalus 4, 25, 26, 27
paradoxa, *Rictularia* 61
paradoxa, *Tetramerites* 73, 127, 178
paradoxus, *Tetramerites* 8, 75, 105, 111
paradoxus, *Tropisurus* 75
paraguayae, *Capella* 23, 77, 119

<i>paraguayae</i> , <i>Gallinago</i>	74, 119
<i>paraguayensis</i> , <i>Nemosia</i>	76, 136
<i>Paramidostomum</i>	4, 28
<i>Paronchocerca</i>	11, 96, 98
<i>parvialatus</i> , <i>Ancyraanthopsis</i>	55
<i>parvialatus</i> , <i>Parahistiocephalus</i>	55
<i>parvirostris</i> , <i>Crypturellus</i>	31, 37, 46, 47, 48, 103
<i>parvula</i> , <i>Setopagis</i>	83, 128
<i>parvus</i> , <i>Conurus</i>	99, 123
Passeriformes	133
<i>passerina</i> , <i>Psittacula</i>	42, 123
<i>pauloi</i> , <i>Hamatospiculum</i>	11, 94, 126, 184, 217
<i>pauloi</i> , <i>Tytofilaria</i>	94
<i>pavua</i> , <i>Conurus</i>	41, 123
<i>pawlowsky</i> , <i>Splendidofilaria</i>	101
<i>pectinifera</i> , <i>Streptocara</i>	62
<i>pelagica</i> , <i>Acuaria</i>	61
<i>pelagicum</i> , <i>Contracaecum</i>	6, 50, 103, 169, 214
<i>pelagicum</i> , <i>Prionostema</i>	61
Pelecaniformes	105
<i>Pelecitus</i>	11, 96, 99, 100, 113, 115, 118, 123, 124, 136, 137
<i>Penelope</i>	85, 115
<i>penidoi</i> , <i>Capillaria</i>	22
<i>penidoi</i> , <i>Eucoleus</i>	3, 22, 104, 156, 200
<i>penidoi</i> , <i>Ritaklossia</i>	22
<i>penihamata</i> , <i>Streptocara</i>	7, 62, 127, 172, 217
<i>perforans</i> , <i>Capillaria</i>	22, 116
<i>perforans</i> , <i>Eucoleus</i>	3, 22, 115, 117, 156, 200
<i>perforans</i> , <i>Spiroptera</i>	55
<i>perforans</i> , <i>Thominx</i>	22
<i>perpapillatus</i> , <i>Eustrongylides</i>	3, 24, 106, 107, 157, 201
<i>perspicillum</i> , <i>Ascaris</i>	41
<i>pertinax</i> , <i>Aratinga</i>	122
<i>pertinax</i> , <i>Pionus</i>	41, 124
<i>petrowi</i> , <i>Oxyspirura</i>	9, 83, 128, 181, 214
Phalacrocoracidae	105
Phasianidae	115
<i>phasianina</i> , <i>Capillaria</i>	3, 17, 115, 153, 195
<i>phasianina</i> , <i>Thominx</i>	17
<i>Phimosus</i>	25, 108

Phoenicopteridae	109
<i>phoenicurus</i> , <i>Pionus</i>	41, 124
<i>phoenicurus</i> , <i>Psittacus</i>	123
<i>Physaloptera</i>	9, 77, 79, 111
Physalopteridae	9, 77
Physalopteroidea	9, 13, 77
<i>physalura</i> , <i>Filaria</i>	95
<i>physalura</i> , <i>Spiroptera</i>	78
<i>physalurum</i> , <i>Monopetalonema</i>	95
Picidae	132
Piciformes	130
<i>pictus</i> , <i>Crysolophus</i>	37, 115
<i>pictus</i> , <i>Strongylus</i>	28
<i>picui</i> , <i>Columbina</i>	32, 119
<i>Piculus</i>	94, 133, 134
<i>pilcomajensis</i> , <i>Momotus</i>	83, 84, 130
<i>pileatus</i> , <i>Aeciper</i>	78, 79, 85, 111
<i>pileatus</i> , <i>Pilherodius</i>	50, 51, 107
<i>pinnatus</i> , <i>Botaurus</i>	24, 106
<i>pintoi</i> , <i>Ascaridia</i>	5, 42, 104, 162, 207
<i>pitangi</i> , <i>Ornithofilaria</i>	101, 134
<i>pitangi</i> , <i>Splendidofilaria</i>	11, 101, 188, 232
<i>pitangua</i> , <i>Megarhynchus</i>	76, 101, 134
<i>pittae</i> , <i>Thelazia</i>	10, 86, 112, 226
<i>plagiaticia</i> , <i>Capillaria</i>	3, 17, 122, 153, 196
<i>plagiaticum</i> , <i>Contracecum</i>	50, 107, 189, 240
<i>plancus</i> , <i>Polyborus</i>	71, 85, 114
<i>plataleae-ajajae</i> , <i>Spiroptera</i>	58
<i>platyrhyncha</i> , <i>Anas</i>	110
<i>Porrocaecum</i>	6, 44, 51, 107, 108, 109, 118
<i>pretiosa</i> , <i>Claravis</i>	32, 120
<i>primitivus</i> , <i>Syngamus</i>	28
Procellariformes	105
<i>Procyrnea</i>	8, 66, 70, 71
Psittacidae	121
Psittaciformes	121
<i>psophiae</i> , <i>Ganguleterakis</i>	38
<i>psophiae</i> , <i>Heterakis</i>	5, 38, 117, 165, 209
Psophiidae	117
pterophora, <i>Ascaridia</i>	5, 42, 118, 134, 163, 208

<i>pterophora, Ascaris</i>	42
<i>ptylorryncha, Numida</i>	117
<i>puffini, Seuratia</i>	61
<i>pulcherani, Chlorostibon</i>	71, 128
<i>pulchrum, Paramidostomum</i>	4, 29, 109, 158, 203
<i>pulverulentus, Pionus</i>	41, 124
<i>purpureus, Pionus</i>	41, 124
<i>pusilla, Microtetrameres</i>	75
<i>pusilla, Tetrameres</i>	8, 75, 135, 136, 178, 220
<i>putorii, Aonchotheca</i>	20
<i>pychnoti, Diplotriaena</i>	92
<i>pyrrhurae, Aprocta</i>	10, 88, 122, 123, 184, 227
<i>pyrrhurae, Sarconema</i>	88
<i>quadricostata, Cheilospirura</i>	102
<i>quadricostata, Filaria</i>	101
<i>quadricuspe, Contracoecum</i>	50
<i>quadrilabiata, Filaria</i>	89
<i>quadrilabiatum, Tetracheilonema</i>	10, 89, 104, 105, 184, 227
<i>quadripartita, Ancyrocanthopsis</i>	55
<i>quadripartita, Yseria</i>	54
<i>quadriradiatus, Ornithostrongylus</i>	4, 32, 119, 160, 205
<i>Rallidae</i>	117
<i>Ramphastidae</i>	131
<i>Ramphastos</i>	132
<i>reclinata, Ascaris</i>	47
<i>reclinata, Subulura</i>	6, 47, 125, 168, 213
<i>reclinata, Travassalodapa</i>	47
<i>recta, Acuaria</i>	63
<i>recta, Cheilospirura</i>	63
<i>rectus, Dispharagus</i>	63
<i>rectus, Synhimanthus</i>	7, 63, 111, 112, 113, 114, 172, 217, 234
<i>reichembachii, Leptotila</i>	31, 32, 43, 120
<i>reticulata, Ascaris</i>	51
<i>reticulata, Onchocerca</i>	98
<i>reticulatum, Porrocaecum</i>	6, 51, 107, 189, 240
<i>retortaeformis, Trichostrongylus</i>	34
<i>retusa, Capillaria</i>	16
<i>retusum, Trichosoma</i>	16
<i>Rhabditoidea</i>	2, 12, 13
<i>rheae, Contortospiculum</i>	91

- rheae, Dicheilonema* 10, 91, 103
rheae, Filaria 91
rheae, Quasistrongylus 26
Rheidae 103
Rheiformes 103
risoria, Columba 121
risoria, Streptopelia 40, 121
rhodesii, Thelasia 84
roseus, Phoenicopterus 73, 109
rubecula, Nonnula 47, 48, 131
ruber, Eudocimus 60, 108
rubius, Leptotila 120
rudolphii, Aonchoteca 17
rudolphii, Capillaria 3, 17, 105, 154, 196
rudolphii, Subulura 6, 47, 125, 168, 213
rufaxilla, Leptotila 31, 40, 120
rufescens, Rynchotus 34, 36, 37, 42, 46, 81, 89, 104
ruficollis, Cathartes 76, 110
rufigularis, Falco 44, 113
rufiventris, Bucco 47, 48
rufiventris, Turdus 75, 76, 136
rufus, Attila 134
rufus, Caprimulgus 47, 127
rufus, Furnarius 93, 133
rufus, Tachyphonus 83, 136
Ruschiella 71
ruschii, Procyrnea 8, 71, 128, 174, 219
rutilans, Falco 78, 114
saginata, Physaloptera 9, 78, 113, 126, 127, 134, 137
saginata, Spiroptera 78
salobrensis, Ornithostomylus 4, 32, 120, 160, 206
sanctithomae, Brotogeris 122
sayaca, Thraupis 75, 88, 93, 136
Schistorophus 7, 53, 60
Sciadiocara 7, 53, 60
sclerostomum, Syngamus 28
Scolopacidae 119
semilunaris, Cyrnea 8, 67, 125, 129, 173, 218
semitorquatus, Lurocalis 47, 128
seniculus, Cuculus 126

<i>sergiomeirai, Ascaridia</i>	5, 42, 122, 123, 124, 163, 208
<i>serrata, Ascaridia</i>	5, 42, 114, 163, 208
<i>serrata, Heterakis</i>	42, 115
<i>Serratospiculum</i>	11, 90, 95
<i>serrirostris, Colibri</i>	71, 128
<i>Serticeps</i>	73
<i>Seuratia</i>	7, 53, 61
<i>Seuratidae</i>	5, 43, 44
<i>Seuratoidea</i>	5, 12, 43
<i>shipleyi, Gnathostoma</i>	61
<i>shipleyi, Prionostema</i>	61
<i>shipleyi, Rictularia</i>	61
<i>shipleyi, Seuratia</i>	7, 61, 105, 172, 216
<i>sibilator, Siryster</i>	48, 135
<i>sibilatrix, Syrigma</i>	64, 77, 107
<i>sicki, Thelazia</i>	10, 86, 183
<i>sylvestris, Columba</i>	32, 119
<i>simplicissima, Filaria</i>	102, 123
<i>sincipitalis, Phacellodomus</i>	93, 135
<i>skrjabini, Dicheilonema</i>	91
<i>Skrjabinoclava</i>	7, 52, 61
<i>Skrjabinura</i>	5, 43, 44
<i>solitarius, Amblycerchus</i>	137
<i>solitarius, Archiplanus</i>	84, 93, 100, 137
<i>solitarius, Cassicus</i>	137
<i>solitarius, Tinamus</i>	17, 19, 30, 33, 37, 105
<i>solstitialis, Aratinga</i>	122
<i>solstitialis, Conurus</i>	41, 123
<i>Sphenicidae</i>	103
<i>Spheniciformes</i>	103
<i>Spheniscus</i>	103
<i>spiculata, Aonchoteca</i>	20
<i>spiculata, Baruscapillaria</i>	20, 106, 198
<i>spiculata, Capillaria</i>	3, 20, 155
<i>spiculatus, Heterakis</i>	5, 38, 47, 103, 104, 165, 231, 238
<i>spiculatus, Strongylus</i>	47
<i>spiculigerum, Contracaecum</i>	49
<i>spinulatus, Synhimanthus</i>	59
<i>spiralis, Acuaria</i>	58
<i>spiralis, Dispharagus</i>	58

- spiralis*, *Dispharynx* 7, 58, 116, 119, 171
spiralis, *Histiocephalus* 56
spiralis, *Skrjabinura* 5, 44, 113, 126, 175, 219, 235
spiralis, *Thominx* 18
Spiruroidea 7, 12, 64
spizaeti, *Thelazia* 85, 183
Splendidofilaria 11, 96, 101
squamata, *Scardafella* 32, 121
Stegophorus 7, 53, 63
stellae-pollaris, *Stegophorus* 63
stercoralis, *Strongyloides* 14
stoddardi, *Aprocotella* 11, 97, 136, 187, 238
streptans, *Columbina* 43, 120
Streptocara 7, 53, 62
striatus, *Butorides* 50, 106
Strigidae 126
Strigiformes 126
strigis, *Spiropten* 82
strigulosus, *Crypturellus* 85, 104
striolatus, *Bucco* 47, 48, 131
striolatus, *Nystalus* 131
Strix 46
strongylina, *Ascaris* 47
strongylina, *Subulura* 6, 46,
 47, 48, 103, 104, 105, 116, 117, 127, 130, 131, 168, 213
Strongyloidea 3, 12, 25
Strongyloides 2, 13, 14, 116
Strongyloididae 2, 13
strumosa, *Capillaria* 21
strumosa, *Thominx* 21
strumosum, *Trichosomum* 21
subalata, *Physaloptera* 9, 78, 111, 176, 190, 233
subalata, *Ascaris* 46, 47
subalata, *Physaloptera* 9, 78, 113, 219
Subulura 5, 6, 44,
 48, 103, 104, 1056, 110, 118, 125, 126, 129, 131, 135
Subuluridae 5, 44
Subuluroidea 5, 12, 44
suctoria, *Allodapa* 46, 47
suctoria, *Heterakis* 45, 46, 47
suctoria, *Subulura* 6, 47, 127, 128, 134, 168, 213

- suinda, Asio* 126
sulphuratus, Pitangus 57, 62, 92, 134
sulphureus, Pionus 41, 124
sulphureus, Pitangus 134
sulphureus, Psittacus 123
sulphureus, Sarcoptanus 134
superbus, Augastes 712, 128
superciliaris, Penelope 84, 115
superciliaris, Rupornis 75, 79, 86, 111
surinamensis, Plotus 106
surrucura, Trogonurus 48, 129
swainsoni, Bucco 47, 48, 131
swainsoni, Buteo 78, 95, 112
swainsoni, Falco 95, 112
swainsoni, Notharcus 74, 131
sygmoidea, Oxyspirura 9, 83, 132, 181, 224
sygmoidea, Spiroptera 83
sygmoidea, Synhimanthus 114
siyi, Pionus 41, 42, 43, 99, 100, 124
sylvinae, Diplostriaena 10, 93, 133, 135, 186, 229
Syngamidae 4, 25, 27
Syngamus 4, 25, 27
Synhimanthus 7, 53, 63
talpacoti, Chamaepelia 120
talpacoti, Columbina 32, 41, 120
tamatia, Bucco 47, 48, 130
tanakai, Cosmocephalus 56
tantali, Spiroptera 60
tao, Tinamus 17, 85, 105
tataupa, Crypturellus 31, 38, 47, 104
tectus, Bucco 131
tectus, Notharcus 131
tenebrosa, Chelidoptera 47, 48, 130
tenue, Calodium 16, 20
tenuis, Acanthophorus 74
tenuis, Eucoleus 16
tenuis, Trichostrongylus 35
tenuissimum, Trichosomum 16, 20
tercostata, Spiroptera 100
tercostatus, Pelecitus 11, 100, 121, 187, 232

<i>Tetracheilonema</i>	10, 87, 88
<i>Tetrameres</i>	8, 9, 75, 76, 77,
	108, 110, 111, 118, 119, 125, 129, 133, 134, 135, 138
<i>Tetrameridae</i>	8, 65, 73
<i>tetrica</i> , <i>Tetrameres</i>	9, 75, 118, 178, 220
<i>tetrica</i> , <i>Tropisurus</i>	75
<i>Thelazia</i>	9, 10, 79,
	80, 84, 86, 87, 111, 112, 113, 114, 115, 121, 129, 132
<i>Thelaziella</i>	84
<i>Thelaziidae</i>	9, 79
<i>Thelazioidea</i>	9, 13, 79
<i>Thraupidae</i>	136
<i>Threskiornithidae</i>	108
<i>thripomaxis</i> , <i>Ceratospira</i>	9, 80, 132, 178, 221
<i>Tigrisoma</i>	51
<i>tiguacu</i> , <i>Cuculus</i>	47, 78, 125
<i>Tinamidae</i>	103
<i>Tinamiformes</i>	103
<i>Tinamus</i>	17, 36, 47, 105
<i>tipica</i> , <i>Allodapa</i>	45
<i>toco</i> , <i>Ramphastos</i>	16, 18, 86, 132
<i>tonkinensis</i> , <i>Thelazia</i>	10, 86, 134, 183, 226
<i>torquata</i> , <i>Chauna</i>	29, 109
<i>torquata</i> , <i>Hydropsalis</i>	128
<i>torquata</i> , <i>Malacoptila</i>	47, 48, 130
<i>torquata</i> , <i>Megacyrle</i>	95, 130
<i>torquata</i> , <i>Strix</i>	75, 78, 127
<i>Torquatoides</i>	8, 66, 71
<i>torquatus</i> , <i>Phasianus</i>	17, 22, 37, 115
<i>totani</i> , <i>Spiroptera</i>	60
<i>trachea</i> , <i>Fasciola</i>	28
<i>trachea</i> , <i>Syngamus</i>	4, 27, 28, 110, 116, 158
<i>trachealis</i> , <i>Syngamus</i>	28
<i>tranquila</i> , <i>Monasa</i>	47, 91, 131
<i>travassosi</i> , <i>Heterakis</i>	36
<i>travassosi</i> , <i>Subulura</i>	6, 48, 128, 129, 130, 131, 169, 213
<i>Trichinelloidea</i>	2, 12, 14
<i>Trichostrongylidae</i>	4, 28, 33
<i>Trichostrongyoidea</i>	4, 12, 28
<i>Trichostrongylus</i>	4, 28, 33, 34
<i>Trichuridae</i>	2, 14

<i>tricolor</i> , <i>Hystrichis</i>	25
<i>tridentatus</i> , <i>Falco</i>	114
Trochilidae	128
Troglodytidae	136
<i>Trogon</i>	45, 129
Trogonidae	129
Trogoniformes	129
<i>trogoni</i> , <i>Subulura</i>	6, 48, 169, 213
<i>truncata</i> , <i>Ascaridia</i>	41
<i>truncata</i> , <i>Ascaris</i>	41
<i>truncata</i> , <i>Fusaria</i>	41
<i>truncata</i> , <i>Heterakis</i>	41
<i>truncata</i> , <i>Physaloptera</i>	9, 79, 116
<i>tubifex</i> , <i>Eustrongylides</i>	24
<i>tucanus</i> , <i>Ramphastus</i>	84
<i>tui</i> , <i>Brotogeris</i>	42
<i>tuidara</i> , <i>Tyto</i>	94, 126
<i>tula</i> , <i>Egretta</i>	51, 59, 107
<i>tumida</i> , <i>Capillaria</i>	15
<i>tupacincai</i> , <i>Skrjabinoclava</i>	7, 62, 172, 217
<i>turkestanicum</i> , <i>Serratospiculum</i>	95
Tyrannidae	134
Tytonidae	126
<i>umbellifera</i> , <i>Schistorophus</i>	60
<i>umbellifera</i> , <i>Sciadiocara</i>	7, 60, 108, 119, 171, 216
<i>umbellifera</i> , <i>Spiroptera</i>	60
<i>uncinata</i> , <i>Echinuria</i>	59
<i>uncinipenis</i> , <i>Cheilospirura</i>	68
<i>uncinipenis</i> , <i>Gilsonia</i>	68
<i>uncinipenis</i> , <i>Habronema</i>	8, 68, 103, 174, 218
<i>uncinipenis</i> , <i>Hadjelia</i>	68
<i>uncinipenis</i> , <i>Spiroptera</i>	68
<i>uncinipenis</i> , <i>Spirura</i>	68
<i>undulatus</i> , <i>Crypturellus</i>	36, 38, 43, 47, 48, 68, 104
<i>unialata</i> , <i>Spiroptera</i>	68
<i>unicinctus</i> , <i>Falco</i>	63, 78, 114
<i>unilateralis</i> , <i>Habronema</i>	8, 68, 132, 174
<i>unilateralis</i> , <i>Spiroptera</i>	68
<i>uropapillata</i> , <i>Capillaria</i>	3, 115, 154, 196
<i>uropapillatus</i> , <i>Eucoleus</i>	17

- ursulae*, *Diplostriaena* 10, 93, 135, 186, 229
urubu, *Cathartes* 75, 111
urubitinga, *Buteogallus* 49, 78, 85, 112
urubitinga, *Falco* 112
urumutum, *Crax* 114
urumutum, *Nothocrax* 82, 114
urutau, *Caprimulgus* 47, 127
valdemucronata, *Ascaris* 38
valdemucronata, *Heterakis* 5, 38, 109, 165
valvata, *Heterakis* 38
vanelli, *Capillaria* 21
vanelli, *Trichosoma* 22
variegatus, *Crypturellus* 36, 37, 38, 39, 104
variegatus, *Trogon* 45, 129
vazi, *Capillaria* 3, 18, 117, 154, 197
vazi, *Eucoleus* 18
vazi, *Thomomix* 18
venteli, *Capillaria* 3, 18, 108, 154, 197
venusta, *Capillaria* 3, 18, 131, 132, 154, 197
verrucosa, *Filaria* 95
verrucosum, *Serratospiculum* 11, 95, 112
vesicularis, *Ascaris* 36
vesicularis, *Heterakis* 36
vesiculosus, *Ceratospira* 80
vigua, *Carbo* 105
Viguiera 8, 65, 72, 73, 125
Viktorocara 7, 53, 63, 64, 107, 240
vinacea, *Amazona* 41, 121
violacea, *Nyctanassa* 107
violaceus, *Nycticorax* 107
virescens, *Ardea* 106
virescens, *Butorides* 106
virgata, *Zenaida* 32, 121
viridis, *Psophia* 36, 38, 117
viridis, *Trogon* 48, 129
vitellinus, *Ramphastos* 57, 132
vittata, *Amazona* 121
vittata, *Pyrrhura* 123
vividus, *Forpus* 123
vociferus, *Caprimulgus* 47, 128

- vulvoinflata*, *Serticeps* 73, 188
vulvoinflata, *Spiroptera* 73
vulvoinflata, *Viguiera* 8, 73, 129, 219
waltoni, *Habronema* 8, 68, 103
waltoni, *Sicarius* 68
wiedii, *Pteroglossus* 131
wymani, *Filaria* 99
Xanthornus 97, 138
zederi, *Diplotriaena* 10, 93, 134, 186, 229
zschokkei, *Odontospirura* 8, 70, 103, 174, 232
zschokkei, *Spirura* 70
zschokkei, *Vaznema* 70