

Padrão de susceptibilidade a antimicrobianos e perfil plasmidial em *Salmonella* Muenster isoladas de suínos e do ambiente de abatedouros¹

Norma S. Lázaro², Anita Tibana³, Eliane M.F. Reis⁴, Dália P. Rodrigues⁴, Bianca R. Quintaes⁴ e Ernesto Hofer⁵

ABSTRACT. - Lázaro N.S., Tibana A., Reis E.M.F., Rodrigues D.P., Quintaes B.R. & Hofer E. 2004. [Antimicrobial susceptibility pattern and plasmid profile in *Salmonella* Muenster isolated from swine and abattoir environment, Brazil.] Padrão de susceptibilidade a antimicrobianos e perfil plasmidial em *Salmonella* Muenster isoladas de suínos e do ambiente de abatedouros. *Pesquisa Veterinária Brasileira* 24(2):65-70. Depto Epidemiologia e Saúde Pública, Inst. Veterinária, UFRRJ, Seropédica, RJ 23890-000, Brazil. E-mail: nslazaro@aol.com

Thirty-eight strains of *Salmonella* Muenster, isolated from swine and the abattoir environment, in the State of Rio de Janeiro, Brazil, from March 1991 to February 1992, were analyzed for the presence of plasmids. The strains were selected according to their profile regarding the antimicrobials: streptomycin, tetracycline, sulphonamide and sulfamethoxazole-trimethoprim. Thirteen strains were resistant to one or several antimicrobials, 18 with intermediate degree and seven were sensitive. Plasmids varying in size from 1.2 Kb to 42 Kb were detected in 37 (97.36%) of the 38 samples, corresponding to 11 different profiles (P1- P11), varying from 1 to 6 plasmids per model. The number and plasmids diversity was greater than the resistance marks for strains. The plasmid of 2.85 Kb was the most frequent, being present in 83.78% of the 37 strains; only the one of 7.5 Kb was detected at the two slaughterhouses. There was no parallelism between resistance pattern and plasmidial profile, and a same antibiotic type was found in several plasmidial profiles. The results of the present investigation, allowed us to conclude that the plasmid characterization is an useful and simple tool for the epidemiological typing of this sorovar.

INDEX TERMS: *Salmonella* Muenster, swine, antimicrobial resistance, plasmids.

RESUMO. - Foram analisadas para a presença de plasmídios 38 amostras de *Salmonella* Muenster isoladas de suínos e do ambiente de abatedouros localizados no Estado do Rio de Janeiro, no período de março de 1991 a fevereiro de 1992. A seleção das amostras teve como orientação o perfil apresentado frente aos antimicrobianos estreptomicina, tetraciclina, sulfonamida e sulfametoxazol-trimetoprim, sendo analisadas 13 cepas resistentes a um ou mais antimicrobianos, 18 com grau intermediário e sete sensíveis. Plasmídios variando em tamanho de 1,2 Kb a 42 Kb foram

detectados em 37 (97,36%) das 38 amostras, correspondendo a 11 perfis distintos (P1 a P11), variando em número de 1 a 6 plasmídios por modelo. O número e diversidade de plasmídios foi maior que os marcos de resistência por cepa. O plasmídio de 2,85 Kb foi o mais frequente, estando presente em 83,78% das 37 cepas; somente o de 7,95 Kb foi detectado nos dois abatedouros. Não houve paralelismo entre padrão de resistência e perfil plasmidial, onde um mesmo antibiótipo foi encontrado em vários perfis plasmidiais. Os resultados na presente investigação permitiram concluir que a caracterização de plasmídios constituiu-se uma ferramenta útil e simples no rastreamento epidemiológico deste sorovar.

TERMOS DE INDEXAÇÃO: *Salmonella* Muenster, suíno, resistência antimicrobiana, plasmídios.

INTRODUÇÃO

A identificação detalhada de uma cepa é essencial para o monitoramento da disseminação de *Salmonella* durante surtos

¹ Recebido em 21 de outubro de 2002.

Aceito para publicação em 4 de setembro de 2003.

² Depto Epidemiologia e Saúde Pública, Instituto de Veterinária, UFRRJ, 23890-000, Seropédica, RJ.

³ Inst. Microbiologia Prof. Paulo de Góes, UFRRJ. E-mail: nslazaro@aol.com

⁴ Laboratório de Enterobactérias, Depto Bacteriologia, IOC/FIOCRUZ, Rio de Janeiro..

⁵ Laboratório de Zoonoses Bacterianas, Depto Bacteriologia, IOC/FIOCRUZ.

em diversas regiões do mundo. O reconhecimento das propriedades fenotípicas através da sorotipagem, biotipagem (Le Minor 1988), tipagem por colicinas (Barker 1980), fagotipagem e testes de susceptibilidade a antimicrobianos (Holmberg et al. 1984) foram, até recentemente, as principais ferramentas para a identificação e rastreamento de uma determinada bactéria em investigações epidemiológicas.

Devido a problemas relacionados à reprodutibilidade ou poder discriminatório associados a esses métodos de tipagem fenotípica, técnicas moleculares foram desenvolvidas propiciando uma boa discriminação entre cepas do mesmo sorotipo ou fagotipo (Threlfall & Frost 1990).

A análise genotípica de *Salmonella* tem se revelado uma ferramenta útil para tipagem epidemiológica de diferentes sorovares, tais como *S. Dublin* (Helmuth et al. 1985), *S. Heidelberg* (Stanley et al. 1992), *S. Berta* (Olsen et al. 1992), *S. Paratyphi B* e *S. Java* (Ezquerria et al. 1993), *S. Virchow* (Torre et al. 1993), *S. Typhi* (Threlfall et al. 1994), *S. Enteritidis* e *S. Typhimurium* (Millemann et al. 1995).

A análise do perfil plasmidial foi a primeira técnica baseada em DNA para rastreamento epidemiológico (Maslow et al. 1993). Estudos têm demonstrado que este método de tipagem se constitui uma ferramenta discriminatória na caracterização de surtos envolvendo *S. Newport* (Riley et al. 1983), *S. Typhimurium* (Holmberg et al. 1984) e *S. Enteritidis* (Bichler et al. 1994).

Circunstanciando-se em todas estas considerações, procurou-se analisar o perfil plasmidial de *Salmonella* Muenster isoladas de suínos e do ambiente de abatedouros, tendo como base o padrão de susceptibilidade a antimicrobianos, numa tentativa de arregimentar os elementos necessários que possibilitem uma diferenciação intrínseca e, de tal maneira, utilizar como marcador epidemiológico deste sorovar.

MATERIAL E MÉTODOS

Amostragem. Constituiu-se de 38 cepas de *Salmonella* Muenster, isoladas de suínos abatidos no Estado do Rio de Janeiro no período de março de 1991 a fevereiro de 1992, a partir de amígdalas (n=16), linfonodos mesentéricos (n=8), pré-escapulares (n=1) e inguinais (n=6), assim como do ambiente de abatedouro (7 amostras).

Determinação do conteúdo plasmidial. A seleção das amostras teve como orientação o perfil apresentado frente aos seguintes antimicrobianos: estreptomicina (Sm), tetraciclina (Tc), Sulfonamida (Su) e sulfametoxazol-trimetoprim (SxTc) através do método de difusão por discos segundo Bauer et al. (1966) e descrito pelo *National Committee for Clinical Laboratory Standards* (NCCLS 1998). Desta forma, foram analisadas 38 cepas de *S. Muenster* das quais, 13 amostras resistentes a um ou mais antimicrobianos, 18 com grau intermediário de sensibilidade e sete sensíveis.

A extração do conteúdo plasmidial foi realizada de acordo com o método de Birnboim & Doly (1979), modificado por Sambrook et al. (1989). Foram utilizados como padrões de peso molecular o DNA plasmidial das cepas de *Escherichia coli* V517 (Macrina et al. 1978) e 39R861 (Threlfall et al. 1986).

RESULTADOS

A análise do conteúdo plasmidial de *S. Muenster* mostrou que plasmídios variando em tamanho de aproximadamente 1,2 Kb a 42 Kb (Fig. 1), foram detectados em 37 (97,36%) das 38 amostras

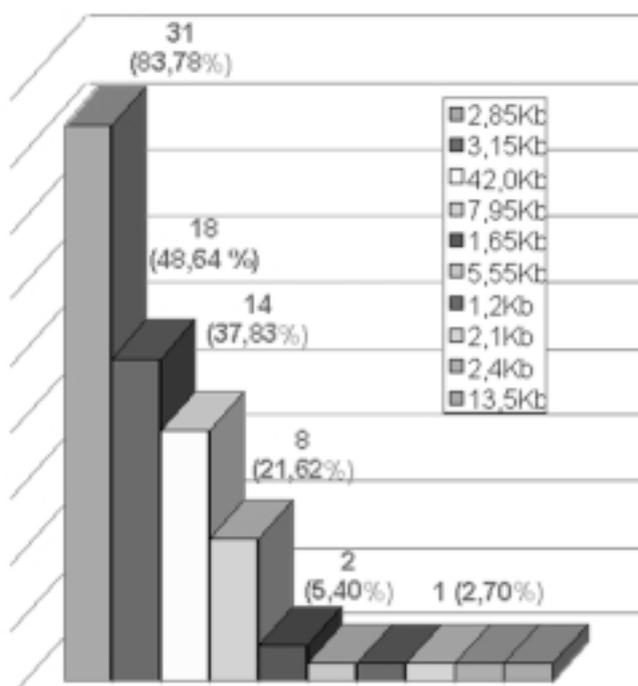


Fig. 1. Frequência dos plasmídios identificados nas 37 cepas de *Salmonella* Muenster.

selecionadas, correspondendo a 11 perfis distintos (P1 a P11), variando em número de 1 a 6 plasmídios por modelo (Quadro 1, Fig. 2, 3 e 4). O perfil P8 foi prevalente, sendo detectado em 9 (24,32%) das 37 amostras, seguido de P5 em 8 amostras (21,62%), P4 em 6 amostras (16,21%), P3 em 5 amostras (13,51%), P6 em 3 amostras (8,1%) e os demais em 1 amostra cada (2,7%).

O perfil 3 estava presente em suínos dos dois abatedouros e que P8 e P3 eram os mais disseminados, tendo sido detectados em 3 e 4 visitas aos abatedouros, respectivamente. Ressalta-se que o plasmídio de 2,85 Kb foi comum em 9 dos 11 perfis, estando presente em 31 (83,78%) das 37 cepas que carregavam plasmídios (Quadro 1). De toda a gama de plasmídios identificados nas amostras estudadas, somente o de 7,95 Kb estava presente nos suínos dos dois abatedouros.

Quadro 1. Perfis plasmidiais detectados nas cepas de *S. Muenster*, de acordo com o abatedouro e a época de colheita

Perfil	Peso dos plasmídios (Kb)	Amostras		Origem das amostras (abatedouro/visita)
		n=37	%	
1	1,2	1	2,70	B9
2	2,85	8	21,62	B8
3	7,95	5	13,51	A1, A2, A3, B10
4	3,15/2,85	6	16,21	B7, B9
5	7,95 / 2,85	1	2,70	B10
6	42/2,85	3	8,10	B8, B10
7	3,15/2,85/1,65	1	2,70	B9
8	42/3,15/2,85	9	24,32	B6, B7,B9
9	7,95 / 5,55 / 3,15 / 2,85	1	2,70	B7
10	42 / 3,5 / 7,95 / 2,85	1	2,70	B10
11	42/3,15/2,85/2,4/ 2,1/1,65	1	2,70	B7

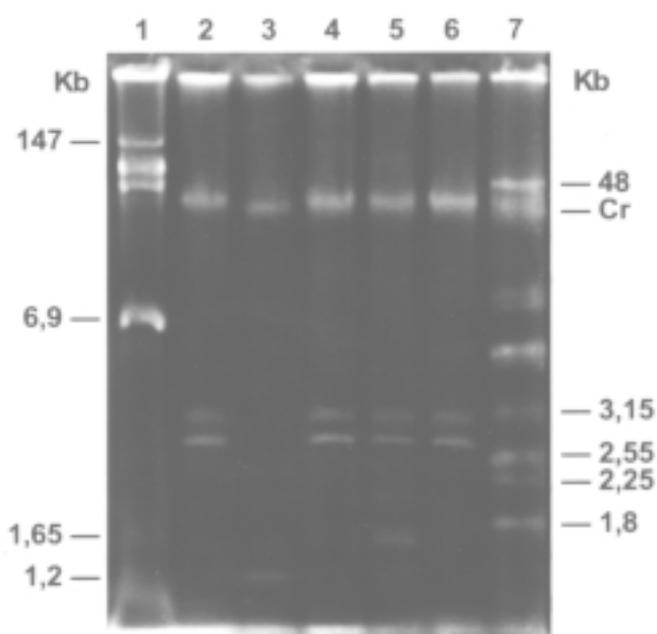


Fig. 2. Análise plasmidial de *Salmonella* Muenster. Linhas: 1= *E. coli* 39R861; 2, 4, 6= perfil P4; 3= perfil P1; 5= perfil P7; 7= *E. coli* V517.

Quando discriminou-se a frequência e distribuição dos plasmídeos de diferentes pesos moleculares em relação aos marcos de resistência Sm e Su, verificou-se que o plasmídeo de 2,85 Kb foi o que se apresentou mais estreitamente associado a esses marcos, tanto nas amostras resistentes quanto naquelas com grau intermediário de sensibilidade (Quadro 2).

Não houve paralelismo entre padrão de resistência e perfil plasmidial, tendo sido encontrado até cinco perfis diferentes

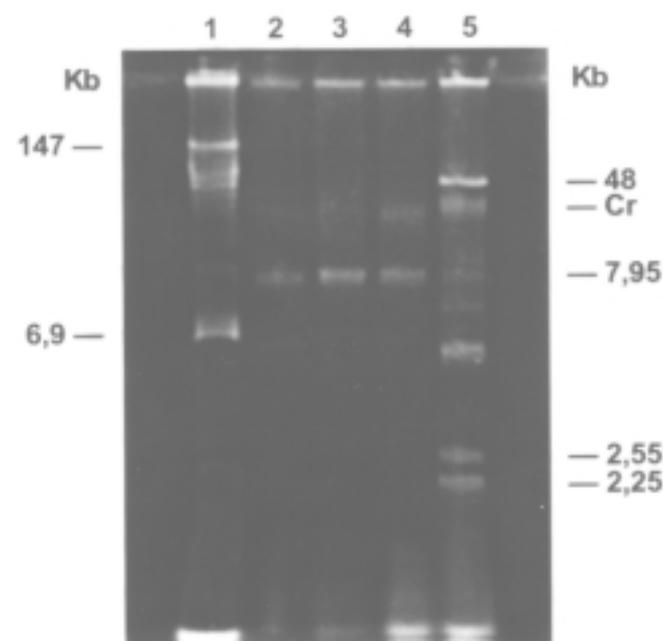


Fig. 4. Análise plasmidial de *Salmonella* Muenster. Linhas: 1= *E. coli* 39R861; 2,3, 4= perfil P3; 5= *E. coli* V517.

para o mesmo padrão. Outro aspecto refere-se à presença de plasmídeos em 5 de 6 amostras sensíveis aos antimicrobianos testados; dentre estas foram detectados modelos com 1, 2 e 3 plasmídeos (perfis 3, 4, 6 e 8).

Considerando unicamente as situações de resistência (13 amostras) e sensibilidade (25 amostras), constatou-se que 96% das amostras sensíveis e todas as resistentes carregavam plasmídeos.

DISCUSSÃO

Apesar do elevado percentual de isolamento de *Salmonella* Muenster em 71,73% de 40 suínos portadores e do ambiente de abatedouros (46,1%), no Estado do Rio de Janeiro (Lázaro et al. 1997), as citações na literatura não apontam uma importante intervenção deste sorovar no homem e nos animais, desconhecendo-se inclusive a existência de um sistema de fagotipagem e biotipagem e, até mesmo, um perfil de resistência a antimicrobianos, que possibilitem a sua diferenciação.

No entanto, Benzanson et al. (1983) ressaltaram o valor discriminatório da análise do perfil plasmidial em 10 (25%) de 40 isolados de *S. Muenster*, dos quais 13 oriundos de fontes animais (bovinos e aves) e 27 do homem. Um plasmídeo de 68 Mda (≈102 Kb) estava presente em 5 amostras (4 de bovinos e uma de ave), em 1 amostra (humana) de 26 Mda (39 Kb) e outro de 3 Mda (4,5 Kb) em 4 cepas de origem humana, recuperados em membros de uma mesma família.

De um modo geral, analisando as diferentes configurações, aponta-se a ocorrência de uma população heterogênea de pequenos plasmídeos e, com exceção daquele de 42 Kb, os demais se apresentaram com pesos variando de 1,2 a 13,5 Kb, os quais se distribuíram em vários perfis (Quadros 1 e 2).

Os perfis plasmidiais não indicaram uma estreita associação com antibiótico-resistência, até mesmo quando se consideram

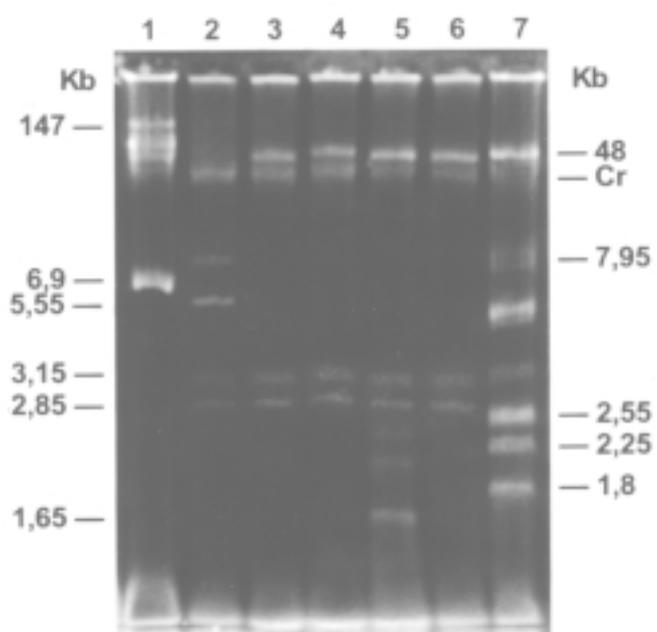


Fig. 3. Análise plasmidial de *Salmonella* Muenster. Linhas: 1= *E. coli* 39R861; 2= perfil P9; 3,4, 6= perfil P8; 5= perfil P11; 7= *E. coli* V517.

Quadro 2. Origem, antibiograma e perfil plasmidial das 38 cepas de *Salmonella* Muenster

Amostra (fonte) ^a	Antibiograma		Plasmídios (Kb)	Perfil Abatedouro (visita)	
	Resistente	Intermediário			
MES4	Su	SxTp, Tc, Sm	7,95		3 A (1ª)
MES13	-	Sm, Su	7,95		3 A (2ª)
MES27	Su, Sm	Tc	7,95		3 A (3ª)
AMI61	Su, Sm	SxTp, Tc	7,95	5,55 3,15 2,85	9 B (7ª)
AMI63	Su	Sm	42	3,15 2,85	8 B (7ª)
ESC63	-	Sm	42	3,15 2,85	8 B (7ª)
ING64	-	Sm	42	3,15 2,85 2,4 2,1 1,65	11 B (7ª)
MES64	-	-	42	3,15 2,85	8 B (7ª)
MES65	-	Sm	42	3,15 2,85	8 B (7ª)
ING65	Sm	-	42	3,15 2,85	8 B (7ª)
ING66	Ap, Sm	Tc	42	3,15 2,85	8 B (7ª)
MES66	-	-	-	-	B (7ª)
AMI68	-	Sm	3,15 2,85		4 B (7ª)
ING71	-	Sm	2,85		2 B (8ª)
ING72	Su, Sm	-	2,85		2 B (8ª)
ING73	Su	Sm	2,85		2 B (8ª)
MES74	-	Tc, Sm	2,85		2 B (8ª)
AMI75	-	Sm	2,85		2 B (8ª)
AMI76	-	Sm	2,85		2 B (8ª)
AMI77	Su	Sm	2,85		2 B (8ª)
AMI78	-	Sm	42 2,85		6 B (8ª)
AMI79	-	Sm	42 2,85		6 B (8ª)
MES80	-	Su	2,85		2 B (8ª)
AMI83	-	Tc, Sm	3,15 2,85		4 B (9ª)
AMI85	-	Sm	1,2		1 B (9ª)
AMI88	-	Sm	3,15 2,85		4 B (9ª)
AMI89	Su	Sm	3,15 2,85 1,65		7 B (9ª)
AMI90	-	Sm	3,15 2,85		4 B (9ª)
AMI94	Su	Sm	7,95		3 B (10ª)
AMI95	-	-	7,95		3 B (10ª)
AMI99	Sm	-	7,95 2,85		5 B (10 ⁰)
SM6	-	-	42 3,15 2,85		8 B (6ª)
ME7	Su	Sm	3,15 2,85		4 B (7ª)
IM9	-	Sm	42 3,15 2,85		8 B (9ª)
IM9	-	-	42 3,15 2,85		8 B (9ª)
ME9	-	-	3,15 2,85		4 B (9ª)
PE10	-	Sm, Su	42 13,5 7,95 2,85		10 B (10ª)
IM10	-	-	42 2,85		6 B (10ª)

^a Espécime correspondente ao número do suíno /amostra ambiental (por ex.: MES4 = suíno 4- linfonodo mesentérico); MES= linfonodo mesentérico; ING= linfonodo inguinal; ESC= linfonodo pré-escapular; AMI= amígdala; IM= instrumental de magarefe; TE= tanque de escaldagem; SM= sala de matança; PE= pocilga de espera; ME= mesa de evisceração. Para as amostras ambientais (M) o número que segue a origem corresponde à ordem de coleta ou visita (por ex.: ME7= 7ª visita).

as amostras que apresentaram grau intermediário de sensibilidade.

Ressalta-se que a presença do plasmídeo de 2,85 Kb associado aos marcadores Su (em 7 das 10 amostras resistentes) e Sm (5 de 6 amostras), sugere relação com estas características de resistência. Shehabi (1995) detectou um plasmídeo de 2,85 Kb em *S. Typhimurium*, em associação com outros plasmídios em dois modelos de multiresistência envolvendo Sm, Su e Tc, dentre outros antimicrobianos.

A ocorrência do perfil P3 nos dois abatedouros, tendo sido inclusive detectada por ocasião de quatro visitas, sugeriu a disseminação de cepas iguais entre suínos de diferentes origens. Por outro lado, verifica-se uma heterogeneidade de perfis (P4, P8, P9 e P11) nas amostras obtidas dos suínos correspondentes

à 7ª visita, demonstrando a provável disseminação de cepas diferentes em animais da mesma procedência.

Devido à carência de estudos em relação ao perfil plasmidial de *Salmonella* Muenster resistentes a drogas, o confronto dos presentes resultados somente foi possível em relação a outros sorovares.

Plasmídios de baixo peso molecular (2 a 12 Kb), em cepas resistentes a antimicrobianos, particularmente aos marcadores Su, Sm e Tc, foram detectados por Holmberg et al. (1984), Simmons et al. (1988), Rivera et al. (1991), Asensi et al. (1995), Millemann et al. (1995), Hampton et al. (1995) e Shehabi (1995). Muito embora, amplamente disseminados entre as amostras resistentes, cumpre salientar que, na maioria das vezes a resistência a estes marcadores foi associada a grandes plasmídios (Vinhas & Almeida 1984,

Sant'Ana & Chartone-de-Souza 1985, Platt et al. 1987, Rivera et al. 1991, Sant'Ana et al. 1995, Bahrmann & Velayati 1997, Ling et al. 1998).

É importante apontar a destacada ocorrência do plasmídeo de 42 Kb em 37,83% das amostras de *S. Muenster* analisadas (Fig. 1). A presença deste plasmídeo de peso molecular relativamente elevado, sugere sua possível correlação com virulência, quando confrontamos com os resultados documentados por vários autores (Helmuth et al. 1985, Platt et al. 1986, Woodward et al. 1989).

Nota-se ainda no Quadro 2 que o número e diversidade de plasmídios foi maior que o número e diversidade de marcadores de resistência por cepa. Da mesma forma, o mesmo padrão de resistência (antibiotipo) foi encontrado em vários perfis plasmidiais diferentes, significando que o número de antibiótipos foi menor; neste caso, o perfil plasmidial possibilitou maior discriminação entre os isolados de *S. Muenster*, sugerindo a presença de diferentes cepas e refletindo a natureza esporádica e não repetitiva dos isolados (Yildirmak et al. 1998).

O conceito de que cepas contendo os mesmos plasmídios pertencem à mesma linha clonal, nem sempre é válido. Tem sido observado, com base em padrões de restrição, idênticos perfis plasmidiais em cepas alocadas em linhas clonais diferentes (Platt et al. 1986). Da mesma forma, isolados de uma mesma geração podem abrigar plasmídios adicionais e apresentar diferentes combinações destes plasmídios (Brown et al. 1992).

Este exemplo foi amplamente observado no presente estudo, com a presença de cepas com fenótipos (antibiótipos) idênticos, carregando plasmídios diferentes (amostras AMI94 e ME7). Chamou a atenção também a presença de cepas que apresentaram antibiótipo e perfil plasmidial distintos em uma mesma fonte de isolamento (amostras ING 66 e MES 66), sugerindo a presença de cepas diferentes em um mesmo suíno.

Outro detalhe interessante refere-se aos isolados com perfis plasmidiais idênticos que variaram em antibiótipo, destacando-se aqueles enquadrados no perfil P8, onde 6 das 9 cepas eram sensíveis a antimicrobianos e, no entanto, carregavam três plasmídios (42 Kb, 3,5 Kb e 2,85 Kb), pressupondo-se que estes podem codificar para outros fatores (Platt et al. 1986).

Salienta-se a presença de plasmídios com o mesmo peso molecular, comuns a vários perfis, particularmente em relação a P2, P4, P6 e P8, onde os plasmídios de 42, 3,15 e 2,85 Kb variam em número e combinações por amostras. Devido à conhecida instabilidade dos plasmídios, os quais podem ser perdidos ou adquiridos durante o processo evolucionário (Threlfall & Frost 1990), admite-se precariamente, a provável presença do perfil plasmidial P8 nas amostras pertencentes aos perfis P2, P4 e P6.

Com base nestas observações, não é possível afirmar que os isolados de *S. Muenster*, objeto do presente estudo, correspondem a um grande número de cepas de diferentes linhas clonais, até mesmo pela facilidade com que os plasmídios são transferidos entre cepas circulantes. Por outro lado, cepas diferentes podem carrear plasmídios que, apesar de se apresentarem com o mesmo tamanho, não são idênticos, sendo portanto diferenciados mediante o emprego de enzimas de restrição (Platt et al. 1986).

No entanto, os resultados permitiram concluir sobre a importância da caracterização plasmidial dos isolados de *Salmonella*

Muenster, constituindo-se na presente investigação uma ferramenta útil e simples no rastreamento epidemiológico.

REFERÊNCIAS

- Asensi M.D., Costa A.P., Reis E.M.F. & Hofer E. 1995. Lysotypes and plasmidial profile of *Salmonella* serovar Typhimurium isolated from children with enteric processes in the cities of Rio de Janeiro, RJ, and Salvador, BA - Brazil. *Revta Inst. Med. Trop.* 37:297-302.
- Bahrmann A.R. & Velayati A.A. 1997. Antimicrobial resistance pattern and plasmid profile of *Salmonella typhi* isolated from an outbreak in Teheran province. *Scand. J. Infect. Dis.* 29:265-269.
- Barker R.M. 1980. Colicinogeny in *Salmonella typhimurium*. *J. Gen. Microbiol.* 120:21-26.
- Bauer A.W., Kirby W.M.M., Sherris J.C. & Tenney M. 1966. Antibiotic susceptibility testing by a standardized single disc method. *Am. J. Clin. Path.* 45:493-496.
- Bezanson G.S., Khakhria R. & Pagnutti D. 1983. Plasmid profiles of value in differentiating *Salmonella muenster* isolates. *J. Clin. Microbiol.* 17:1159-1160.
- Bichler L.A., Nagaraja K.V. & Pomeroy B.S. 1994. Plasmid diversity in *Salmonella enteritidis* of animal, poultry and human origin. *J. Food Prot.* 57:4-11.
- Birnboim H.C. & Doly J. 1979. A rapid alkaline extraction procedure for screening recombinant plasmid DNA. *Nucleic Acids Res.* 7:1513-1523.
- Brown D.J., Olsen J.E. & Bisgaard M. 1992. *Salmonella enterica* infection, cross infection and persistence within the environment of a broiler parent stock unit in Denmark. *Zentralbl. Bakteriol.* 277:129-138.
- Ezquerro E., Burnens A., Jones C. & Stanley J. 1993. Genotypic typing and phylogenetic analysis of *Salmonella paratyphi* B and *S. java* with IS200. *J. Gen. Microbiol.* 139:2409-2414.
- Hampton M.D., Threlfall E.J., Frost J.A., Ward L.R. & Rowe B. 1995. *Salmonella typhimurium* DT 193: differentiation of an epidemic phage type by antibiogram, plasmid profile, plasmid fingerprint and *Salmonella* plasmid virulence (spv) gene probe. *J. Appl. Bacteriol.* 78:402-408.
- Helmuth R., Stephan R., Bunge C., Hoog B., Steinebeck A. & Bulling E. 1985. Epidemiology of virulence-associated plasmid and outer membrane protein patterns within seven common *Salmonella* serotypes. *Infect. Immun.* 48:175-182.
- Holmberg S.D., Wachsmuth I.K., Hickman-Brenner F.W. & Cohen M.L. 1984. Comparison of plasmid profile analysis, phage typing, and antimicrobial susceptibility testing in characterizing *Salmonella typhimurium* isolates from outbreaks. *J. Clin. Microbiol.* 19:100-104.
- Lázaro N.S., Tibana A. & Hofer E. 1997. *Salmonella* spp. in healthy swine and in abattoir environments in Brazil. *J. Food Prot.* 60:1029-1033.
- Le Minor H. 1988. Typing of *Salmonella* species. *Europ. J. Clin. Microbiol. Infect. Dis.* 7:214-218.
- Ling J.M., Koo I.C., Kam K.M. & Cheng A.F. 1998. Antimicrobial susceptibilities and molecular epidemiology of *Salmonella enterica* serotype Enteritidis strains isolated in Hong Kong from 1986 to 1996. *J. Clin. Microbiol.* 36:1693-1699.
- Macrina F.L., Kopcko D.J., Jones K.R., Mayers D.J. & McCowan S.M. 1978. A multiple plasmid-containing *Escherichia coli* strain: convenient source of size reference plasmid molecules. *Plasmid.* 1:417-420.
- Maslow J.N., Mulligan M.E. & Arbit R.D. 1993. Molecular epidemiology: Application of contemporary techniques to the typing of microorganisms. *Clin. Inf. Dis.* 17:153-164.
- Millemann Y., Lesage M.C., Chaslus-Danda E. & Lafont J.P. 1995. Value of plasmid profiling, ribotyping, and detection of IS200 for tracing avian isolates of *Salmonella typhimurium* and *S. enteritidis*. *J. Clin. Microbiol.* 33:173-179.
- National Committee for Clinical Laboratory Standards. 1998. Performance Standards for Antimicrobial Disk Susceptibility Tests. 18:1-82.

- Olsen J.E., Brown D.J., Baggesen D.L. & Bisgaard M. 1992. Biochemical and molecular characterization of *Salmonella enterica* serotype berta and comparison of methods for typing. *Epidemiol. Infect.* 108:243-260.
- Platt D.J., Brown D.J. & Munro D.S. 1986. The distribution of plasmids among a representative collection of Scottish strains of salmonellae. *J. Hyg. Camb.* 97:199-204.
- Platt D.J., Brown D.J., Old D.C., Barker R.M., Munro D.S. & Taylor J. 1987. Old and new techniques together resolve a problem of infection by *Salmonella typhimurium*. *Epidem. Infect.* 99:137-142.
- Platt D.J., Chesham J.S., Brown D.J., Kraft C.A. & Taggart J. 1986. Restriction enzyme fingerprinting of enterobacterial plasmids: a simple strategy with wide application. *J. Hyg. Camb.* 97:205-210.
- Riley L.W., Di Fernando G.T., De Melfi T.M. & Cohen M.L. 1983. Evaluation of isolated cases of salmonellosis by plasmid profile analysis: introduction and transmission of a bacterial clone by provoked roast beef. *J. Infect. Dis.* 148:12-17.
- Rivera M.J., Rivera N., Castillo M., Rubio M.C. & Gómez-lus R. 1991. Molecular and epidemiological study of *Salmonella* clinical isolates. *J. Clin. Microbiol.* 29:927-932.
- Sambrook J., Fritsch E.F. & Maniatis T. 1989. *Molecular cloning: a laboratory manual*. 2nd Ed. Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, N.Y., p.125-128.
- Sant'Ana Y.X. & Chartone-Souza E. 1985. Plasmids that simultaneously carry markers for colicinogeny and resistance to tetracycline in *Salmonella typhimurium*. *Revta Brasil. Gen.* 8:231-239.
- Sant'Ana Y.X., Cassali G.D., Barbosa A.J.A., Zucchi T.M.A.D. & Chartone-Souza E. 1995. *Salmonella typhimurium* plasmids simultaneously coding for tetracycline resistance, colicin production and pathogenicity. *Revta Microbiol.* 26:239-245.
- Shehabi A.A. 1995. Extra-intestinal infections with multiply drug-resistant *Salmonella typhimurium* in hospitalized patients in Jordan. *Europ. J. Clin. Microbiol. Infect. Dis.* 14:448-451.
- Simmons K.W., Wooley R.E. & Brown J. 1988. Comparison of virulence factors and R plasmids of *Salmonella* spp. isolated from healthy and ill swine. *Appl. Environ. Microbiol.* 54:760-767.
- Stanley J., Burness A., Powell N., Chowdry N. & Jones C. 1992. The insertion sequence IS200 fingerprints chromosomal genotypes and epidemiological relationships in *Salmonella heidelberg*. *J. Gen. Microbiol.* 138:2329-2336.
- Threlfall E.J. & Frost J.A. 1990. A Review - The identification, typing and fingerprinting of *Salmonella*: laboratory aspects and epidemiological applications. *J. Appl. Bacteriol.* 68:5-16.
- Threlfall E.J., Rowe B., Ferguson J.L. & Ward L. 1986. Characterization of plasmids conferring resistance to gentamicin and apramycin in strains of *Salmonella typhimurium* phage type 204C isolated in Britain. *J. Hyg.* 97:419-426.
- Threlfall E.J., Torre W., Ward L.R., Dávalos-Pérez A., Rowe B. & Gilbert I. 1994. Insertion sequence IS200 fingerprinting of *Salmonella typhi*: an assessment of epidemiological applicability. *Epidemiol. Infect.* 112:253-261.
- Torre E., Threlfall E.J., Hampton M.D., Ward L.R., Gilbert I. & Rowe B. 1993. Characterization of *Salmonella virchow* phage types by plasmid profile and IS200 distribution. *J. Appl. Bacteriol.* 75:435-440.
- Vinhas S.A. & Almeida D.F. 1984. Plasmid mediated antibiotic resistance and colicinogeny among *Salmonella* in Rio de Janeiro, Brazil. *Anais. Acad. Bras. Ciênc.* 56:319-322.
- Woodward M.J., McLaren I. & Wray B. 1989. Distribution of virulence plasmids within *Salmonellae*. *J. Gen. Microbiol.* 135:503-511.
- Yildirmak T., Yazgan A. & Ozcengiz G. 1998. Multiple drug resistance patterns and plasmid profiles of non-typhi salmonellae in Turkey. *Epidemiol. Infect.* 121: 303-307.