소와 돼지유래 살모넬라속 균의 약제내성유전자의 특성에 관한 연구

이우원[†] · 이승미 · 이강록 · 김금향 · 이동수 축산물위생검사소

Investigation on Antimicrobial Resistance Genes of *Salmonella* spp. Isolated from Pigs and Cattle

Woo-Won Lee[†], Seung-Mi Lee[†], Gang-Rok Lee[†], Geum-Hyang Kim and Dong-Soo Lee *Veterinary Service Laboratory*

Abstract

The present study was aimed to detect virulence genes and antimicrobial resistance genes among 180 strains of 14 *Salmonella* serotypes isolated from pigs and cattle.

In polymerase chain reaction (PCR), *invA* was detected from all strains of *Salmonella* spp. (S. spp.), *spv*C was detected from *S. enteritidis* (100%), *S. bradenburg* (75%), and *S. typhimurium* (20.4%). Drug resistance related genes of 14 types were detected from all strains. TEM (*blatem*) gene was detected from 63 (92.7%) of 68 (67 ampicillin or 1 amoxicillin) resistance strains. 70 (100%) of 70 chloramphenicol resistance strains and 3 (100%) of 3 gentamicin resistance strains did contain *cmlA* and *aadB*, respectively. *aphA1-lab* was detected from 14 (93.3%) of 15 kanamycin resistance strains. *strB* (85.0%), *strA* (69.2%), *aadA2* (66.7%) and *aadA1* (45.8%) were detected from 120 streptomycin resistance strains. *sulII* (98.1%), *dhfrXII* (96.1%) and *sulI* (2.0%) were detected from 51 sulfamethoxazole/trimethoprim resistance strains. *tetA* (97.7%) and *tetB* (29.7%) were detected from 175 tetracycline resistance strains. *int* gene was detected from 76 (42.2%) of 180 strains.

54 *S. typhimurium* of 180 *Salmonella* spp. were attempted to detect drug resistance genes. TEM was detected from 44 (95.7%) of 46 (45 ampicillin or 1 amoxicillin) resistance strains. *cmlA* was detected from 51 (100%) of 51 chloramphenicol resistance strains. *aadA2* (100%), *strA* (100%), *strB* (100%), and *aadA1* (79.6%) were detected from 54 streptomycin resistance strains. *sulII* (100%) and *dhfrXII* (100%) were detected from 49 sulfamethoxazole/ trimethoprim resistance strains. *tetA* was detected from 54 (100%) of 54 tetracycline resistance strains. *int* gene was detected from 54 (100%) of 54 strains. The major drug resistance pattern and resistance gene profile were ampicillin, chloramphenicol, streptomycin, sulfamethoxazole/ trimethoprim and tetracycline (ACSSuT) and TEM, *cmlA*, *aadA1*, *aadA2*, *strA*, *strB*, *sulII*, *dhfrXII*, *tetA* and *int*, respectively.

Key Words: Salmonella, serotypes, PCR, TEM, ACSSuT

서 론

Salmonella속 균은 그람음성의 통성 혐기성 세포내 기생세 균으로서 사람과 동물을 비롯하여 자연계에 널리 분포하고 있다. 이들 균에 감염되면 설사, 쇠약, 발열 및 패혈증 등의 전신성 증상을 일으키며, 특이성이 있는 몇 몇 균종을 제외한 대부분의 균 속이 인수공통점염병의 원인세균으로 알려져 있다.10).

현재까지 밝혀진 serotype은 항원의 구조에 따라 2,500여 종으로 알려져 있으며, 이 들 가운데 200여종이 비교적 높은 분포를 나타내고 있다²⁾. S. enterica는 수십 년 동안 사람에서 식중독의 주요 병원체로 인식되어 왔으며, 주로 동물유래 균으

로 오염된 음식물 섭취를 통하여 감염된 것으로 알려져 있다²⁾. 살모넬라감염증은 사람에서 가장 흔한 식품매개 질병으로서 미국에서 발생하는 식중독의 약 30%를 차지하며, 국내에서도 식중독 원인세균 중 가장 높은 분포를 나타내고 있다^{25,20)}.

항생제는 각종 세균성 감염증의 치료에 유용하게 사용될 뿐만 아니라 가축에서 발육촉진을 목적으로 사료에 첨가함으로써 항생제 오·남용에 의한 약제내성균이 선택적으로 증가하여 세균성 감염증의 치료 및 예방에 많은 문제점을 일으키고있다^{8,18)}. 약제내성기전은 염색체 유전자의 변이에 의한 경우도있지만, 주로 R plasmid에 기인한다고 알려져 있다. R plasmid는 항균제에 대한 내성을 발현시키는데 관여하는 유

전자로서 장내세균뿐만 아니라 많은 종류의 그람음성 간균에서 높은 빈도로 분리되고 있으며, 이는 장내에서 접합을 통하여 동종 또는 이종 세균간에 전달되어 내성균의 증가에 중요한역할을 한다³⁰.

CDC (The Centers for Disease Control and Prevention. Atlanta. GA)에서는 Salmonella속 균의 약제 내성 감시체계를 수립하였으며, National Salmonella Antimicrobial Resistance Monitoring System Study 서 1996년에 CDC가 발표한 자료에 의하면 3,903주의 Salmonella 분리균주 중 976주 (25%)가 Salmonella enterica subspecies enterica serotype Typhumurium (S. typhimurium)이었고, ampicillin (A), chloram phenicol (C), streptomycin (S), sulfonamides (Su) 및 tetracycline (T)의 5제 내성형인 ACSSuT가 1990년에 7% 수준이었던 것이 약 28% (275 of 976)로 증가하였다. 이와 같 이 S. typhimurium에 대한 다제내성은 1960년대 이후에 보 고되었고, 이 serotype의 내성유형은 specific phage type 과 관련이 있는 것으로 알려져 있다. 1984년 영국에서는 ACSSuT에 대하여 내성을 나타내는 다제내성형 strain이 phage type 104로 확인되었고, 그 이후 WHO (1994)에서 S. typhimurium definitive type 104 (S. typhimurium DT104)로 명명하였으며, 전 세계적으로 사람과 동물에서 분 리 보고되고 있다나의, 이러한 약제내성유전자의 획득은 염색체 의 유전자 변이에 의한 경우도 있지만 주로 plasmid. transposon, integron-mediated mechanism에 의하며, plasmid는 그람음성 장내세균의 다제내성율 증가에 중요한 역할을 하는 이동성 DNA 요소인 class I integron을 운반하 는 것으로 알려져 있다^{2,8,22}. 가장 일반적인 ampicillin 내성기 전은 plasmid 또는 염색체에 존재하는 bla 유전자에 의해 암 호화된 β -lactamase에 의한 항생제의 불활화이다. Plasmid 는 integron, transposon을 운반하며, 또한 integron과 transposon은 염색체에 의해 운반되기도 한다^{14,23}.

살모넬라감염증의 역학적 연구는 serotype, 생물형, 약제내성형, phage type 등의 조사를 비롯하여 근년에는 plasmid profile, 중합효소연쇄반응 (PCR) 기법을 기초로 한 분자유전학적 분석 및 제한효소 처리에 의한 DNA의 절단 양상 등을 분석하여 역학관계를 규명하고 있다¹²⁾. 증가추세에 있는 약제내성 *Salmonella*속 균의 역학적 분석은 분자생물학의 발전과함께 다각도로 진행되고 있다^{5,6,8,9,19,22,22,25,27}.

다양한 세균의 역학적 분석기법으로 활용되고 있는 PCR 기법은 약제내성 Salmonella속 균에서도 이용되고 있으며, 다제내성 ACSSuT S. typhimurium DT104에 대한 연구는 물론 Salmonella속 균의 다른 serotype에 대해서도 약제내성유전자의 연구, 즉 β-lactams 계열인 ampicillin과 amoxicillin 내성유전자 (TEM과 PSE-1), chloram phenicol 내성유전자 (catl, cat2, cat3, cmlA 및 catB), florfenicol 내성유전자 (flo), streptomycin 내성유전자

(aadA, aadB, strA 및 strB), sulfonamides 내성유전자 (sulA, sulB, sulI, sulII 및 sulIII), tetracycline 내성유전자 (tetA, tetB, tetG 및 tetR), integron capture, mobile gene 및 약제내성과 관계있는 int 유전자 등 약제내성 관련유전자를 검색하는 등 연구가 활발하게 수행되고 있다^{8,11,12,22,22)}. 또한 장점막 침습성에 관련된 virulence gene인 invA와 숙주 세포내에서 Salmonella속 균의 성장을 증가시키고 숙주면역체계와 상호작용하는 spvC에 관한 연구도 많이 이루어지고 있다^{4,16,24}.

그러나 국내에서 Salmonella속 균의 약제내성유전자에 대한 연구실정을 보면 이 30 가 소와 돼지유래 β -lactams (ampicillim과 amoxicillin) 내성 S. typhimurium 49주 중 47주에서 TEM 유전자를 검출 보고한 바 있고, 양 등 29 이 돼지로부터 분리한 ampicillin 내성 S. typhimurium 4주, S. enteritidis 2주에서 TEM 유전자를, 김 29 은 돼지유래 ampicillin 내성 S. typhimurium 2주에서 PSE-1 유전자를 검출한 바 있으며, 이 등 10 은 사람유래 다제내성 S. typhi에서 ampicillin 내성 11주에 대하여 TEM 유전자를 검출 보고한 바 있다. 그러나 Salmonella속 균의 약제내성유전자에 대한 연구는 유럽, 미국 및 캐나다 등과 비교해 볼 때 매우 미미한 실정일 뿐만 아니라, 약제내성유전자 검출 또한 β -lactamase 에 한정되어 있다.

따라서 본 실험에서는 Salmonella속 균에 대한 역학조사의 일환으로 2005년 이 300가 소와 돼지에서 분리한 34종의 serotype 457주 중 다제내성을 내타내는 S. typhimurium (S. typhimurium variant copenhagen 포함), 비교적 분리율이 높고 약제내성율이 높거나 gentamicin 또는 kanamycin에 내성을 나타내는 살모녤라속 균 180주를 공시균주로 사용하였으며, PCR 기법을 이용하여 virulence gene인 invA와 spvC, ACGKSSuT 내성 관련 유전자 및 내성유전자 카세트로 알려진 int 검출을 시도하였다.

재료 및 방법

공시균주

공시균주는 2005년 이가 소와 돼지에서 분리한 살모넬라속 균 34종의 serotype 457주 중 *S. typhimurium* (*S. typhimurium* variant copenhagen 포함) 54주를 포함하여 14종의 serotype 180주를 사용하였다.

항균제감수성시험

항균제 감수성시험은 Bauer 등®과 Bryant®의 방법을 참고로 하여 sensi disc (BBL, USA)를 이용한 disc 확산법으로 실시하였다. Disc는 amikacin (An, 30 µg) 등 20종을 사용하였고, 균주는 Muller Hinton broth (Difco, USA)에 접종하여 37℃, 16시간 중균한 다음 혼탁도를 MacFarland No. 0.5 농도로 맞추어 사용하였다. 감수성유무는 National Committee

Table 1. Synthetic oligonucleotides used as primers for PCR

Antimicrobials	Primer(gen <i>e</i>)	Sequence (5′ −3′)	Size(bp)	Tm(℃)	Reference
	invA F invA R	ACA GTG CTC GTT TAC GAC CTG AAT AGA CGA CTG GTA CTG ATC GAT AAT	244	56	Lee (2005)
	spvC F spvC R	ACT CCT TGC ACA ACC AAA TGC GGA TGT CTT CTG CAT TTC GCC ACC ATCA	571	56	Lee (2005)
	int F	CCT CCC GCA CGA TGA TC	280	56	Lee (2005)
	int R TEM F	TCC ACG CAT CGT CAG GC GCA CGA GTG GGT TAC ATC GA	310	56	Lee (2005)
Ampicillin	TEM R PSE-1 F	GGT CCT CCG ATC GTT GTC AG TTT GGT TCC GCG CTA TCTG	-		
	PSE-1 R	TAC TCC GAG CAC CAA ATC CG	150	56	Lee (2005)
Chloramphenicol	cat F cat R	CCT GCC ACT CAT CGC AGT CCA CCG TTG ATA TAT CCC	623	60	Faldynova <i>et al.</i> (2003)
	cmlA F cmlA R	CGC CAC GGT GTT GTT GTT AT GCG ACC TGC GTA AAT GTC AC	394	55	Chen <i>et al.</i> (2004)
	<i>cmlB</i> F	ACT CGG CAT GGA CAT GTA CT	840	55	Chen et al. (2004)
	<i>cmlB</i> R flo F	ACG GAC TGC GGA ATC CAT AG CTG AGG GTG TCG TCA TCT AC	673	55	Chen et al,
Gentamicin	flo R grm F	GCT CCG ACA ATG CTG ACT AT AAG CGC ACG AAG CGC GGG CTG	414	53	(2004) Gebreyes and Alti
	grm R aadB F	AAG GCG GGC CTC AAG GAG GTC GAG CGA AAT CTG CCG CTC TTG	310	53	(2002) Gebreyes and Alti
	aadBR aac(6) –IF	CTG TTA CAA CGG ACT GGC CGC TGA GCA TGA CCT TGC GAT			(2002) Gebreyes and Alti
IZ	aa <i>c(6) -I</i> R	GAA CAG CAA CTC AAC CAG	337	53	(2002) Gebreyes and Alti
Kanamycin	aphA1-Iab F aphA1-Iab R	AAA CGT CTT GCT CGA GGC CAA ACC GTT ATT CAT TCG TGA	500	53	(2002)
Streptomycin	aadA1 F aadA1 R	TAT CAG AGG TAG TTG GCG TCA T GTT CCA TAG CGT TAA GGT TTC ATT	484	54	Randall <i>et al.</i> (2004)
	aadA2 F aadA2 R	TGT TGG TTA CTG TGG CCG TA GAT CTC GCC TTT CAC AAA GC	712	62	Randall <i>et al.</i> (2004)
	strA F strA R	CTT GGT GAT AAC GGC AAT TC CCA ATC GCA GAT AGA AGG C	548	53	Gebreyes and Alti
	strB F strB R	ATC GTC AAG GGA TTG AAA CC GGA TCG TAG AAC ATA TTG GC	509	53	Gebreyes and Alti
Sulfonamides	<i>sulA</i> F	CAC TGC CAC AAG CCG TAA	360	53	Gebreyes and Alti (2002)
	sulA R sull F	GTC CGC CTC AGC AAT ATC TCA CCG AGG ACT CCT TCT TC	331	55	Chen et al.
	sull R sullI F	CAG TCC GCC TCA GCA ATA TC CCT GTT TCG TCC GAC ACA GA	435	55	(2004) Chen et al.
Trimethoprim	sulII R dhfrI F	GAA GCG CAG CCG CAA TTC AT CGG TCG TAA CAC GTT CAA GT			(2004) Gebreyes and Alti
-	dhfrI R dhfrXII F	CTG GGG ATT TCA GGA AAG TA AAA TTC CGG GTG AGC AGA AG	220	55	(2002) Chen et al,
	dhfrXII R	CCC GTT GAC GGA ATG GTT AG	429	55	(2004) Chen et al.
	dhfrXIII F dhfrXIII R	GCA GTC GCC CTA AAA CAA AG GAT ACG TGT GAC AGC GTT GA	294	55	(2004)
Tetracycline	tetA F tetA R	GCT ACA TCC TGC TTG CCT TC CAT AGA TCG CCG TGA AGA GG	210	53	Gebreyes and Alti (2002)
	tetB F tetB R	TTG GTT AGG GGC AAG TTT TG GTA ATG GGC CAA TAA CAC CG	659	53	Gebreyes and Alti (2002)
	tetG F tetG R	CAG CTT TCG GAT TCT TAC GG GAT TGG TGA GGC TCG TTA GC	844	53	Gebreyes and Alti (2002)

for Clinical Laboratory Standards (NCCLS)²⁰⁾의 기준에 따라 판정하였다²⁰⁾.

Polymerase chain reaction (PCR)

PCR은 2005년 이가 돼지에서 분리한 살모넬라속 균 14종의 serotype 180주에 대해서 실시하였다. PCR에 사용된 표준균주는 미국 워싱턴 주립대학교에서 분양 받은 S.

typhimurium WSU 2562와 2664 (내성유형 ACKSSuT, phage type DT104) 및 미국 코넬대학교에서 분양 받은 S. typhimurium Cornell 7 (내성유형 ACSSuT, phage type DT104)을 사용하였다.

DNA 추출

공시된 균주로부터 genomic DNA 추출은 이³⁰의 방법에 따

라 Wizard genomic DNA purification kit (Promega, USA)를 사용하였다.

Oligonucleotide primer의 합성

PCR에 사용된 oligonucleotide primer의 염기서열, 증폭 산물의 크기 및 온도는 Table 1에서와 같이 *invA* 등 26종을 Bioneer (Korea)에 합성 의뢰하여 사용하였다.

PCR에 의한 유전자의 검출

PCR 수행은 T-gradient (Biometra, Germany)를 이용하였다.

invA와 spvC 유전자: invA와 spvC 유전자 검출을 위한 duplex PCR은 이⁸⁰의 방법에 따라 10×PCR buffer 2.5 μL, 10 mM dNTP 2.5 μL, template DNA 1 μL, 20 pM primer 각 0.5 μL, Taq polymerase (TaKaRa, Japan) 0.2 μL를 포함하여 최종량이 25 μL가 되게 하였다. PCR은 95℃에서 2분

간 denaturation시킨 후, 95℃에서 20초, 56℃에서 40초, 72℃에서 1분 조건으로 총 30cycle을 수행한 다음 72℃에서 5분간 extension시켰다.

약제내성 관련 유전자 : 약제내성 관련 유전자 검출을 위한 PCR은 이³⁰, Chen 등³⁰ 및 Gebreyes와 Altier¹³⁾ 등의 방법을 수정 보완하여 10×PCR buffer 2.5 丸, 각 10 mM dNTP 0.5 丸, template DNA 1 丸, 20 pM primer 0.5 丸, Taq polymerase (TaKaRa, Japan)를 포함하여 최종량이 25 丸 가 되게 하였다. PCR은 95℃에서 2분간 denaturation시킨후, 95℃에서 20초, 53~56℃, 60℃ 또는 62℃에서 40초, 72℃에서 1분 조건으로 총 35cycle을 수행한 다음 72℃에서 5분간 extension시켰다.

증폭산물의 확인

PCR에 의해서 증폭된 산물은 이³⁰⁾의 방법에 준하여 loading buffer (30% glycerol, 50 mM EDTA, 0.025%

Table 2. Resistance patterns of 180 strains of Salmonella spp. isolated from pigs and cattle*

Serotype	No, of tested	Antimicrobial resistance pattern**	No. of strains (%)
Agona	2	DPT	1 (50)
_		DPST	1 (50)
Ardwick	9	D (P) T	7 (77.8)
		ACbDPT	1 (11.1)
		CDKNPST	1 (11.1)
		ACbDPT	4 (100)
Bradenburg	4	ACCbDKNPST	3 (100)
Bredney	3	D (An, Cb, P) T	23 (57.5)
Derby	40	D (Cb, Ci, P) ST	15 (37.5)
		DKNPT	1 (2,5)
		ACCbDPSSuT	1 (2.5)
Enteritidis	9	DPT	8 (88.9)
		KNPS	1 (11.1)
Mbandaka	3	G	2 (66.7)
		A D	1 (33.3)
Rissen	8	D (An) P T	8 (100)
Ruiru	7	D (Cb) S T	7 (100)
Schwarzengrund	38	CbDPT	1 (2,6)
		S (An, Cb, D, P) T	21 (55.3)
		ADST	1 (2.6)
		CD(P)ST	4 (10.5)
		ACCbDPT	1 (2.6)
		A C D S Su T	1 (2.6)
		ACCbDKNPT	1 (2,6)
		ACCb (Cf, Cz, N, Na) DKPST	8 (21,1)
Senftenberg	1	DPST	1 (100)
Tennessee	1	DGP	1 (100)
Typhimurium	54	CD(P)ST	4 (7.4)
		D Na S Su T	2 (3.7)
		C D Na (P) S Su T	2 (3.7)
		ACCbDPST	1 (1.9)
		A C Cb D N a P S Su T	44 (81.5)
		An Ac Cb Cf D Na P S Su T	1 (1.9)
Westhampton	1	DPST	1 (100)
Total	180		180 (100)

^{*2005,} Lee.

^{**}A; ampicillin, Ac; amoxicillin, An; amikacin, C; chloramphenicol, Cb; carbenicillin, Cf; cephalothin, Ci; Ciprofloxacin, Cz; cefazolin, D; doxycycline, G; gentamicin, K; kanamycin, N; neomycin, Na; nalidixic acid, P; penicillin, S; streptomycin, Su; sulfamethoxazole/trimethoprim, T; tetracycline.

Table 3. Number of strains in Salmonella spp resistant to antimicrobials*

Serotype	No. of tested —	Number of strains resistant to specific antimicrobials**											
		А	Ac	С	G	K	S	Su	Т				
Agona	2	0	0	0	0	0	1	0	2				
Ardwick	9	1	0	1	0	1	1	0	9				
Bradenburg	4	4	0	0	0	0	0	0	4				
Bredney	3	3	0	3	0	3	3	0	3				
Derby	40	1	0	0	0	1	16	1	40				
Enteritidis	9	0	0	0	0	1	1	0	8				
Mbandaka	3	1	0	0	2	0	0	0	0				
Rissen	8	0	0	0	0	0	0	0	8				
Ruiru	7	0	0	0	0	0	7	0	7				
Schwarzengrund	38	12	0	15	0	9	35	1	38				
Senftenberg	1	0	0	0	0	0	1	0	1				
Tenn <i>e</i> ssee	1	0	0	0	1	0	0	0	0				
Typhimurium	54	45	1	51	0	0	54	49	54				
Westhampton	1	0	0	0	0	0	1	0	1				
Total	180	67	1	70	3	15	120	51	175				

^{*2005,} Lee.

bromophenol blue in 50 mM Tris·HCl, pH 8.5)와 2:1로 혼합하여 2.0% agarose (Sigma, USA) gel상에 loading하고 TBE buffer (40 mM Tris, 20 mM boric acid, 1 mM EDTA; Invitrogen) 하에서 120~140 volt로 약 1시간 동안 전기영동을 실시하였다. Agarose (Sigma, USA) gel을 0.5 μg/mL의 ethidium bromide (Gibco, USA) 용액으로 염색시킨 후 UV transilluminator (Hoefer, USA)를 사용하여 DNA산물을 확인하였다. Marker로는 100 bp DNA Ladder (Promega, USA)를 사용하였다.

결 과

항균제 감수성 시험

소와 돼지에서 분리하여 공시한 14종의 serotype 180주에 대한 내성유형은 Table 2에서와 같이 모든 균주가 단제이상 약제에 대하여 내성을 나타내었고, 단제내성에서 10제내성까지 다양한 형태로 나타났다. S. typhimurium (S. typhimurium variant copenhagen 포함)의 내성유형은 4 제내성에서 10제내성까지 7종류의 형태로 나타났으며, 그 중 ACCb DNaPSSuT 내성유형이 44주 (81.5%)로 가장 높은 분포를 나타내었다. S. derby는 40주 중 D (An, Cb, P)T 내성형 (57.5%)과 D (Cb, Ci, P)ST 내성형 (37.5%)이 높은 분포를 나타내었으며, 8제이상의 ACCb DPSSuT 내성형 균주는 1주였다. S. schwarzengrund는 38주 모두가 4제이상의 약제에 내성을 나타내어 8종류의 내성형을 나타내었다. 이들 중 S (An, Cb, D, P)T 내성형 (55.3%)이 가장 높은 분포를 나타내었고, 6제이상의 내성형은 11주였다.³⁰.

살모넬라속 균 180주의 약제감수성시험에서 특정한 약제에 대한 결과는 Table 3에서와 같이 tetracycline 내성 175주

(97.2%), streptomycin 내성 120주 (66.7%)chloramphenicol 내성 70주 (38.9%), ampicillin 내성 67주 (37.2%). sulfamethoxazole/trimethoprim 내성 51주 (28.3%), kanamycin 내성 15주 (8.3%) 등으로 나타났다. Serotype별 amoxicillin에 대한 내성은 S. typhimurium 1 주, chloramphenicol 내성은 S. typhimurium 51주, S. schwarzengrund 15주, S. bredney 3주 및 S. ardwick 1주 였고, gentamicin 내성은 S. mbandaka 2주와 S. tennessee 1주 였으며. kanamycin 내성은 S. schwarzengrund 9주, S. bredney 3주, S. ardwick, S. derby 및 S. enteritidis 각각 1주였다. 또한 sulfamethoxazole/trimethoprim 내성은 S. typhimurium 49주, S. schwarzengrund 및 S. derby 각 1주로 나타났으 며, 그 외 약제에 대한 내성은 serotype별로 다양하게 나타났 다30)

PCR에 의한 유전자의 검출율

*inv A*와 *spv C* 유전자 : 살모넬라속 균 180주에 대하여 virulence gene (*inv A*와 *spv C*)을 검출하고자 duplex PCR을 실시한 결과 *inv A* 유전자는 모든 균주에서 검출 (100%)되었고, *spv C* 유전자의 검출율은 12.8% (23주/180주)로 나타났으며, serotype별 검출율은 *S. enteritidis* 100% (9주/9주), *S. bradenburg* 75% (3주/4주) 및 *S. typhimurium* 20.4% (11주/54주)로 나타났으나 다른 serotype에서는 검출되지 않았다.

약제내성 관련 유전자

약제내성 관련 유전자별 균주 수 : 180주에 대하여 각각의 약제내성 관련 유전자를 검출한 결과 TEM 유전자 등 14종의

^{**}A; ampicillin, Ac; amoxicillin, C; chloramphenicol, G; gentamicin, K; kanamycin, S; streptomycin, Su; sulfamethoxazole/trimethoprim, T; tetracycline.

Table 4. Number of strains in Salmonella spp. with specific resistance genes

					1	Vumber	of strain	nscont	ain ing r	esistan	ce gen	es .			
Serotune	No. of tested	A*(Ac)	С	G	K			S			Su			Γ	in t
	restea	TEM	cmlA	aa dB	aphA1-la	b aadA1	aadA2	st rA	st rB	sull	sulII	dhfrXII	t et A	t etB	
Agona	2	0	0	0	0	0	1	0	1	0	0	0	2	2	0
Ardwick	9	0	1	0	1	0	1	0	0	0	0	0	9	5	1
Bradenburg	4	4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	4	0	0
Bredney	3	3	3	0	3	0	0	0	3	0	0	0	3	0	3
Derby	40	0	0	0	0	0	15	6	8	1	0	0	39	31	3
Enteritidis	9	0	0	0	1	0	1	0	0	0	0	0	6	8	0
Mbandaka	3	0	0	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
Rissen	8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	8	1	0
Ruiru	7	0	0	0	0	7	1	7	4	0	0	0	7	5	0
Schwarzengrund	. 38	12	15	0	9	5	7	16	32	0	1	0	37	0	15
Senftenberg	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0
Tenn <i>e</i> ssee	1	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
Typhimurium	54	44	51	0	0	43	54	54	54	0	49	49	54	0	54
Westhampton	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0
Total	180	63	70	3	14	55	80	83	102	1	50	49	171	52	76

^{*}A; ampicillin, Ac; amoxicillin, C; chloramphenicol, G; gentamicin, K; kanamycin, S; streptomycin, Su; sulfamethoxazole/trimethoprim, T; tetracycline.

Table 5. PCR results for resistance genes in 180 strains of Salmonella spp. showing antimicrobial resistance

	Number of strains with resista												ance genes*										
	No. of tested	Т	Ca	Ab	Ар	A2	A1 A2	Sa	Sb	A1 Sa	A2 Sa	A2 Sb	A1 A2 Sb	Sa Sb	A1 Sa Sb	A2 Sa Sb	A1 A2 Sa Sb	S1	S2	D1 2	Ta	Tb	Ta Tb
Agona	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2
Ardwick	9	0	1	0	1	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	4	0	5
3radenburg	4	4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	O	4	0	0
3redney	3	3	3	0	3	0	0	0	3	0	0	0	0	0	0	0	O	0	0	O	3	0	0
Derby	40	0	O	0	0	7	0	0	0	O	1	3	0	1	0	4	0	1	0	0	9	1	30
Enteritidis	9	0	0	0	1	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	O	0	2	6
Mbandaka	3	0	O	2	0	0	0	0	0	O	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
Riss <i>e</i> n	8	0	0	0	0	0	0	0	0	O	0	0	0	0	0	0	O	0	0	O	7	0	1
Ruiru	7	0	0	0	0	0	0	0	0	3	0	0	0	0	3	0	1	0	0	0	2	0	5
Schwarzengrund	38	12	15	0	9	0	1	1	15	O	0	0	2	11	0	2	2	0	1	0	37	0	0
Senftenberg	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	O	0	0	O	1	0	0
Tenn <i>e</i> ssee	1	0	0	1	0	0	O	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
Typhimurium	54	44	51	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	11	43	0	49	49	54	0	0
Westhampton	1	0	0	0	0	0	O	0	0	0	0	0	O	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0
Total	180	63	70	3	14	9	1	1	18	3	1	4	2	12	3	17	46	1	50	49	122	3	49

^{*}T; TEM, Ca; cmlA, Ab; aadB, Ap; aphA1–Iab, A1; aadA1, A2; aadA2, Sa; strA, Sb; strB, S1; sulI, S2; sulII, D12; dhfrXII, Ta; tetA, Tb; tetB.

내성 관련 유전자가 검출되었고, 약제내성유전자별 균주 수는 β-lactams 계열 내성 68주 (ampicillin 내성 67주와 amoxicillin 내성 1주) 중 63주 (92.7%)에서 TEM 유전자가 검출되었고, chloramphenicol 내성 70주와 gentamicin 내성 3주 중 모든 균주에서 각 cmlA와 aadB가 검출되었으며, kanamycin 내성 15주 중 14주 (93.3%)에서 aphA1-Iab 유전자가 검출되었다. Streptomycin 내성 120주 중 strB 102주 (85.0%), strA 83주 (69.2%), aadA2 80주 (66.7%) 및 aadA1 55주 (45.8%)가 검출되었다. 명 및 모리 및 으 며, sulfamethoxazole/trimethoprim 내성 51주 중 sulII 50주 (98.1%), dhfrXII 49주 (96.1%) 및 sulI 1주 (2.0%)가 검출되었다. Tetracycline 내성 175주 중 tetA 171주 (97.7%)와

tetB 52주 (29.7%)가 검출되었다. 약제내성과 관련 있는 int 유전자의 검출율은 42.2% (76주/180주)로 나타났으며, chloramphenicol 내성균주에서 95.7% (67주/70주) 검출되었다 (Table 4, Fig. 1~4).

Serotype별 약제내성유전자의 검출 : Serotype별 약제내성유전자를 검출한 결과 S. typhimurium 54주 중 β-lactams 계열 내성 46주 (ampicillin 내성 45주와 amoxicillin 내성 1주) 중 44주 (95.7%)에서 TEM 유전자가 검출되었고, chloramphenicol 내성 51주 중 모든 균주 (100%)에서 cmlA가 검출되었다. Streptomycin 내성 54주 중 모든 균주 (100%)에서 aadA2, strA 및 strB가 검출되었고, 43주 (79.6%)에서 aadA1이 검출되었으며,

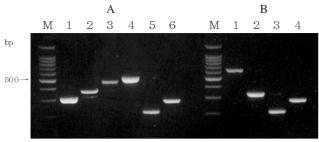


Fig. 1. A. PCR amplification of antimicrobial resistance genes from resistance type ACKST *S. bredney* (A) and ASSuT *S. derby* (B). M; 100 bp DNA Ladder (Promega). A. lane 1; TEM (310 bp), lane 2; *cmlA* (394 bp), lane 3; *aphA1-Iab* (500 bp), lane 4; *strB* (509 bp), lane 5; *tetA* (210 bp), lane 6; *int* (280 bp). B. lane 1; *aadA2* (712 bp), lane 2; *sulI* (331 bp), lane 3; *tetA* (210 bp), 4; *int* (280 bp).

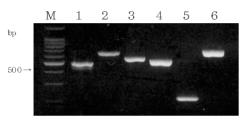


Fig. 2. PCR amplification of antimicrobial resistance genes from resistance type ST *S. ruiru*. M; 100 bp DNA Ladder (Promega), lane 1; *aadA1* (484 bp), lane 2; *aadA2* (712 bp), lane 3; *strA* (548 bp), lane 4; *strB* (509 bp), lane 5; *tetA* (210 bp), lane 6; *tetB* (659 bp).

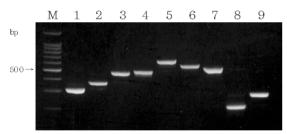


Fig. 3. PCR amplification of antimicrobial resistance genes from resistance type ACKST *S. schwarzengrund*. M; 100 bp DNA Ladder (Promega), lane 1; TEM (310 bp), lane 2; *cmlA* (394 bp), lane 3; *aphA1-Iab* (500 bp), lane 4; *aadA1* (484 bp), lane 5; *aadA2* (712 bp), lane 6; *strA* (548 bp), lane 7; *strB* (509 bp), lane 8; *tetA* (210 bp), lane 9; *int* (280 bp).

sulfamethoxazole/trimethoprim 내성 49주 중 모든 균주 (100%)에서 sulII와 dhfrXII가 검출되었다. Tetracycline 내성 54주 중 모든 균주 (100%)에서 tetA가 검출되었으며, 약제 내성과 관련 있는 int 유전자도 모든 균주에서 검출되었다.

Chloramphenicol 내성 S. schwarzengrund 15주, S. bredney 3주, S. ardwick 1주에서 cmlA가 검출되었고, gentamicin 내성 S. mbandaka 2주와 S. tennessee 1주에서 aadB, kanamycin 내성 S. schwarzengrund 9주, S. bredney 3주, S. ardwick 및 S. enteritidis 각 1주에서

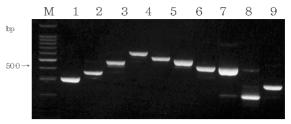


Fig. 4. PCR amplification of antimicrobial resistance genes from resistance type ACSSuT *S. typhimurium*. M; 100 bp DNA Ladder (Promega), lane 1; TEM (310 bp), lane 2; *cmlA* (394 bp), lane 3; *aadA1* (484 bp), lane 4; *aadA2* (712 bp), lane 5; *strA* (548 bp), lane 6; *strB* (509 bp), lane 7; *sulII* (435 bp), lane 8; *dhfrXII* (429 bp), lane 9; *tetA* (210 bp), lane 10; *int* (280 bp).

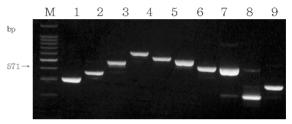


Fig. 5. PCR amplification of antimicrobial resistance genes from resistance type ACKSSuT *S. typhimurium* DT104. M; 100 bp DNA Ladder (Promega), lane 1; TEM (310 bp), lane 2; PSE-1 (150 bp), lane 3; *cmlA* (394 bp), lane 4; *flo* (673 bp), lane 5; *aphA1-lab* (500 bp), lane 6; *aadA1* (484 bp), lane 7; *aadA2* (712 bp), lane 8; *sull* (331 bp), lane 9; *tetG* (844 bp), lane 10; *int* (280 bp).

aphA1-Iab가 검출되었다. Streptomycin에 내성 S. typhimurium, S. schwarzengrund 및 S. ruiru에서는 aadA1, aadA2, strA 및 strB가 다양하게 검출되었으나 S. agona 1주에서는 aadA2와 strB가 검출되었고, S. ardwick과 S. enteritidis 각 1주에서 aadA2, S. bredney 3주에서 strB가 검출되었으며, S. derby 16주에서 aadA2, strA 및 strB는 검출되었으나 aadA1은 검출되지 않았다. Sulfamethoxazole/trimethoprim 내 성 S. schwarzengrund 1주에서 sulII가 검출되었으며, S. derby 1주에서 다른 serotype에서 검출되지 않았던 sulI이 검출되었다. 또한 tetracycline 내성 S. typhimurium, S. schwarzengrund, S. bardeburg, S. senftenberg 및 S. bredney에서는 tetA만 검출되었으나 S. agona, S. ardwick, S. enteritidis, S. rissen 및 S. ruiru에서는 tetB도 검출되었다. (Table 4, 5 및 Fig. 1~4).

약제내성유형별 유전자 profile

약제내성유형과 내성유전자 profile과의 관계는 Table 6에서와 같이 S. typhimurium 54주는 7종의 내성유전자 profile로 나타났고, ACSSuT 내성유형이면서 TEM, cmlA, aadA1, aadA2, strA, strB, sul II, dhfrXII, tetA, int profile 균주가 34주 (63.0%)로 가장 높게 분포되었으며,

Table 6. Specific antimicrobial resistance pattern and resistance gene profiles of Salmonella spp.

Serotype	No. of strains	Resistance patterns*	Resistance gene profiles
Agona (n=2)	1	Т	t et A, te tB
_	1	ST	aadA2, strB, tetA, tetB
Ardwick (n=9)	3	T	tet A
	4	T	tet A, tetB
	1	AT	tetA, tetB
	1	CKST	cmlA, aphAl-lab, aadA2, tetA, int
Bradenburg (n=4)	4	AT	TEM, tetA
_		ACKST	
Bredney (n=3)	3		TEM, $cmlA$, $aphAI-Iab$, $strB$, $tetA$, int
Derby (n=40)	22	T	tetA, tetB
	1	T	tetB, int
	1	KT	tetA, $tetB$, int
	4	ST	aadA2, tetA
	1	ST	aadA2, strA, tetA
	2	ST	aadA2, strB, tetA
	2	ST	aadA2, tetA, tetB
	1	ST	aadA2, strA, strB, tetA
	1	ST	aadA2, strB, tetA, tetB
	1	ST	strA, strB, tetA, tetB
	3	ST	aadA2, strA, strB, tetA, tetB
	1	ASSuT	aadA2, sull, tetA, int
Enteritidis (n=9)	2	T	tetB
Enteritions (ii)	6	T	t et A, te tB
	1	KS	aphAl—Iab, aad2, int
M(l 1- 1 - / 2)			apiiAi=1aU, aaUZ, iiii
Mbandaka (n=3)	1	A	
	2	G	aadB
Riss <i>e</i> n (n=8)	7	T	t et A
	1	T	tetA, tetB
Ruiru (n=7)	1	ST	aadA1, strA, tetA
	1	ST	aadA1, strA, strB, tetA
	2	ST	aadA1, strA, tetA, tetB
	2	ST	aadA1, strA, strB, tetA, tetB
	1	S	aadA1, aadA2, strA, strB, tetA, tetB
Schwarzengrund	1	T	=
(n=38)	1	ST	strA, tetA
(11 50)	13	ST	strB, tetA
	6	ST	
			strA, strB, tetA
	1	ST	aad A2, strA, strB, tetA
	1	ACT	TEM, cmlA, tetA, int
	1	AST	TEM, strA, strB, tetA
	1	CST	cmlA, tetA, int
	2	CST	cmlA, strA, strB, t et A, in t
	1	CST	cmlA, a adA1, a adA2, strA, strB, tetA, int
	1	ACKT	TEM, cmlA, aphA1 - lab, tetA, int
	2	ACKST	TEM, cmlA, aphA1-lab, strB, tetA, int
	2	ACKST	TEM, cmlA, aphA1 – lab, strA, strB, tetA, int
	1	ACKST	TEM, cmlA, aphA1 – lab, aadA2, strA, strB, t et A, int
	2	ACKST	TEM, $cmlA$, $aphA1 - lab$, $aadA1$, $aadA2$, $strB$, $tetA$, int
	1		
		ACKST	TEM, cmlA, aphA1 = lab, aadA1, aadA2, strA, strB, tetA, int
C 01 /	1	ACSSuT	TEM, cmlA, aadA1, aadA2, sullI, tetA, int
Senftenberg (n=1)	1	ST	tetA
Tennessee (n=1)	1	G	aadB
Typhimurium	4	CST	cmlA, a adA1, a adA2, strA, strB, tetA, int
(n=54)	2	SSuT	aadA1, aadA2, strA, strB, sullI, dhfrXII, tetA, int
	1	AcSSuT	TEM, aadA1, aadA2, strA, strB, sul II, dhfrXII, tetA, int
	2	CSSuT	cmlA, a adA1, a adA2, strA, strB, sulII, dhfrXII, tetA, int
	2	ACSSuT	cmlA, a adA2, strA, strB, sullI, dhfrXII, tetA, int
	9	ACSSuT	TEM, cmlA, aadA2, strA, strB, sullI, dhfrXII, tetA, int
	34	ACSSuT	TEM, cmlA, aadA1, aadA2, strA, strB, sullI, dhfrXII, tetA, int
Wathamatan/a-1			
Westhampton(n=1)		ST	tetA TEM DSE_1 and A fla anh A1—lah and A1 and A2 avil totC
Typhimurium DT 104	3	ACKSSuT	TEM, PSE-1, cml A, flo, aph A1 - lab, aadA1, aadA2, sull, tet G,

^{*}A; ampicillin, Ac; amoxicillin, C; chloramphenicol, K; kanamycin, S; streptomycin, Su; sulfamethoxazole/trimethoprim, T; tetracycline.

ACSSuT 내성유형 TEM, *cmlA*, *aadA2*, *strA*, *strB*, *sulII*, *dhfrXII*, *tetA*, *int* profile이 9주 (16.7%) 및 CST 내성유형 *cmlA*, *aadA1*, *aadA2*, *strA*, *strB*, *tetA*, *int* profile이 4주 (7.4%) 순으로 높게 분포되었다.

S. derby 40주는 T 내성유형 tetA, tetB profile이 22주 (55.0%)로 가장 높게 분포되었고, S. schwarzengrund 38주는 ST 내성유형 strB, tetA profile이 13주 (34.2%)로 가장 높게 분포되었고, ST 내성유형 strA, strB, tetA profile이 6주 (15.8%) 순으로 높게 분포되었다.

S. typhimurium DT104 표준균주에서만 검출된 유전자는 ampicillin 내성유전자인 PSE-1, chloramphenicol 내성에서 flo 및 tetracycline 내성에서 tetG가 검출되었으며, 또한 표준균주에서 sulfamethoxazole 내성유전자인 sull이 검출되었는데, 공시균주 중 S. derby 1주에서 sull이 검출되었다. (Fig. 1~5).

고 찰

살모넬라감염증의 역학적 연구는 seroptype, 생물형, 약제 내성형, phage type의 조사 등으로 이루어지고 있으나 이들 을 파악하는 것만으로는 미흡한 실정이므로 근년에는 plasmid profile. PCR기법을 기초로 한 분자유전학적 분석 및 제한효소 처리에 의한 DNA의 절단 양상 등을 분석하여 역 학관계를 규명하고 있으며[2], 증가추세에 있는 약제내성 Salmonella속 균의 역학적 분석은 분자생물학의 발전과 함께 다각도로 진행되고 있다. 다양한 세균의 역학적 분석기법으로 활용되고 있는 분자유전학적 기법은 약제내성 Salmonella속 균의 특성 규명에도 이용되고 있다. PCR 기법을 이용하여 다 제내성 ACSSuT S. typhimurium DT104에 대한 연구는 물 론 Salmonella속 균의 다른 serotype에 대해서도 약제내성 유전자의 연구, 즉 β-lactams 계열 (ampicillin과 amoxicillin), phenicol 계열 (chloramphenicol과 florfenicol), aminoglycoside 계열 (kanamycin과 streptomycin), sulfonamides, tetracycline 내성유전자 및 약제내성과 관계있는 int 등 약제내성 관련 유전자를 검색 하는 등 연구가 활발하게 수행되고 있으며8,11,13,21,22). 장점막 침 습성에 관련된 virulence gene인 invA와 spvC에 관한 연구 도 많이 이루어지고 있다4,16,24.

최근 연구에 따르면 다제내성 ACSSuT S. typhimurium DT104는 염색체상에 약제내성유전자를 갖고 있는 것으로 나타났다. 유전자 배열은 주로 내성유전자들의 전달을 촉진시킬수 있는 mobile DNA cassette인 2개의 integron으로 구성되어 있으며, 이는 주로 streptomycin, tetracycline 및 sulfamethoxazole 내성유전자 (각 aadA2, tetR과 tetG 및 sulD를 포함하고 있으며, β -lactamase (PSE-1과 TEM)와 chloramphenicol 내성유전자 (cml)도 함께 검출되었다고 하였다 8,20 .

2005년 이가 소와 돼지에서 분리한 34종의 serotype 457주 중 다제 내성을 내타내는 S. typhimurium (S. typhimurium variant copenhagen 포함), 비교적 분리율이 높고 약제내성율이 높거나 gentamicin 또는 kanamycin에 내성을 나타내는 살모넬라속 균 180주에 대하여 PCR 기법을 이용하여 virulence gene인 invA와 spvC, ACGKSSuT 내성 관련 유전자 및 내성유전자 카세트로 알려진 int 유전자 검출을 시도한 결과 invA 유전자는 모든 균주에서 검출 (100%)되었으며, spvC 유전자의 검출율은 12.8% (23주/180주)로 나타났다. 또한 약제내성과 관련 있는 int 유전자의 검출율은 42.2% (76주/180주)로 나타났으며, chloramphenicol 내성 균주에서 95.7% (67주/70주)의 검출율을 나타내었다.

Khan 등 은 S. typhimurium 32주에서 invA 100%, spvC 97% (31 of 32 isolates)와 int 94% (30 of 32)라고 하였고, 이들 중 22주의 ACSSuT 내성 S. typhimurium DT104에서는 invA, spvC 및 int 유전자가 모두 검출되었다고 하였다. Swamy 등 4에 의하면 245주의 Salmonella 분리주에서 invA 유전자가 100% 검출되었고, spvC 유전자의 검출율은 15.1% (37 of 245 isolates)에 불과하다고 하였다. Bolton 등 4은 Salmonella 분리주에서 유전자의 검출율은 invA 98% (107 of 109 isolates), S. typhimurium에서 spvC와 int는 각각 88% (81 of 92)와 87% (80 of 92), S. typhimurium을 제외한 다른 serotype에서 spvC와 int는 각각 18% (3 of 17)와 82% (14 of 17)라고 하였으며, 특히 다제내성 S. typhimurium과 chloramphenicol에 대하여 내성을 나타내는 S. typhimurium이 아닌 다른 serotype에서 int는 각각 100%와 82%라고 보고하였다.

국내에서는 정 등³¹⁾이 전남지역의 돼지에서 분리한 *S. typhimurium*에서 *invA* 88.0%, *spvC* 28.9%가 검출되었다고 하였고, 이³⁰는 *S. typhimurium* 138주에서 *invA* 100%, *spvC* 24.6% (34 of 138 isolates) 및 *int* (integrase) 84.1% (116 of 138)가 검출되었다고 보고하였다.

본 실험에서 invA는 모든 균주에서 검출되어 외국의 Khan 등¹⁸, Bolton 등⁴⁹ 및 Swamy 등²⁴과 우리나라의 이³⁰가 보고한 성적과 유사하였고, 정 등³¹⁰이 보고한 성적보다 높게 나타났다. int의 검출율은 42.2%로 나타나 외국의 성적보다 훨씬 낮았으나 chloramphenicol 내성 균주에서는 95.7% (67주/70주) 검출되어 Bolton 등⁴⁹의 성적보다 다소 높았다. spvC의 검출율은 12.8%로 나타나 Khan 등¹⁸, Bolton 등⁴⁹과 우리나라의이³⁰, 정 등³¹⁰이 S. typhimurium을 대상으로 조사한 성적보다 낮았으나 Swamy 등²⁴⁰의 성적과 유사하였다. spvC와 int 유전자의 검출율이 낮은 것은 외국의 경우 주로 다제내성인 S. typhimurium DT104를 중심으로 조사하였고, 우리나라의경우도 병원성과 다제내성율이 높은 S. typhimurium을 대상으로 조사한 것과 관련된 것으로 추측된다.

180주에 대하여 각각의 약제내성 관련 유전자를 검출한 결과 TEM 유전자 등 14종의 내성 관련 유전자가 검출되었다.

약제내성유전자별 균주 수는 β-lactams 계열 내성 68주 (ampicillin 내성 67주와 amoxicillin 내성 1주) 중 63주 (92.7%)에서 TEM (β-lactamase blaTEM) 유전자가 검출되 었고, chloramphenicol 내성 70주와 gentamicin 내성 3주 중 모든 균주에서 각 cmlA (nonenzymatic chloramphenicol resistance)와 aadB가 검출되었으며. kanamycin 내성 15주 중 14주 (93.3%)에서 aphA1-Iab (aminoglycoside phosphotransferase) 유전자가 검출되었 다. Streptomycin 내성 120주 중 strB (streptomycin phosphotransferase) 102주 (85.0%), strA 83주 (69.2%), aadA2 (amin oglycoside adenyltransferase) 80주 (66.7%) 및 aadA1 55주 (45.8%)가 검출되었으며, sulfamethoxazole/trimethoprim 내성 51주 중 sulII (dihydropteroate synthase) 50주 (98.1%), dhfrXII 49주 (96.1%) 및 sull 1주 (2.0%)가 검출되었다. Tetracycline 내 성 175주 중 tetA (class A tetracycline resistance) 171주 (97.7%)와 tetB (class B tetracycline resistance) 52주 (29.7%)가 검출되었다.

Serotype별로 성적을 정리한 결과 S. typhimurium 54주에서 약제내성유전자의 검출율은 β -lactams 계열 내성유전자인 TEM 95.7% (44주/46주; ampicillin 내성 45주와 amoxicillin 내성 1주), chloramphenicol 내성유전자인 cmlA 100%(51주/51주), streptomycin 내성유전자인 aadA2, strA, strB가 각각 100% (54주/54주), aadA1 79.6% (43주/54주), sulfamethoxazole/trimethoprim 내성유전자인 sul II와 dhfrXII 각 100% (49주/49주) 및 tetracycline 내성유전자인 tetA 100% (54주/54주)로 나타났으며, 약제내성과 관련 있는 int 유전자도 모든 균주에서 검출되었다.

다른 serotype에서는 chloramphenicol 내성균주에서 cmlA가 검출되었고, gentamicin 내성 S. mbandaka 2주와 S. tennessee 1주에서 aadB, kanamycin 내성 S. schwarzengrund 9주, S. bredney 3주, S. ardwick 및 S. enteritidis 각 1주에서 aphA1-Iab가 검출되었다. Streptomycin 내성균주에서는 aadA1, aadA2, strA 및 strB가 다양하게 검출되었다.

Sulfamethoxazole/trimethoprim 내 성 S. schwarzengrund 1주에서 sulII가 검출되었으며, S. derby 1주에서 다른 serotype에서 검출되지 않았던 sull이 검출되었다. 또한 tetracycline 내성균주에서는 주로 tetA만 검출되었으나 S. agona, S. ardwick, S. enteritidis, S. rissen 및 S. ruiru에서는 tetB도 검출되었다.

약제내성유형과 내성유전자 profile과의 관계를 조사한 결과 S. typhimurium 54주 중 ACSSuT 내성유형이면서 TEM, cmlA, aadA1, aadA2, strA, strB, sullI, dhfrXII, tetA, int profile 균주가 34주 (63.0%)로 가장 높게 분포되었으며, ACSSuT 내성유형 TEM, cmlA, aadA2, strA,

strB, sulII, dhfrXII, tetA, int profile이 9주 (16.7%) 및 CST 내성유형 cmlA, aadA1, aadA2, strA, strB, tetA, int profile이 4주 (7.4%) 순으로 높게 분포되었다.

외국에서는 serotype, phage type 및 약제내성형 등의 상 호관계를 규명할 목적으로 여러 종류의 primer를 이용하여 약 제내성과 관련된 유전자를 검출하였다. Gebreyes와 Altier13 는 미국의 돼지로부터 분리한 484주의 S. typhimurium (var copenhagen 328주 포함)에서 PCR 기법을 이용한 다제 내성 관련 유전자를 검사한 결과 ACSSuT 내성 S. typhimurium DT104에서는 PSE-1, aadA, sull 및 tetG가 검출되었고, AKSSuT 내성 S. typhimurium DT193에서는 주로 TEM, aphA1-Iab, strAB 및 tetB가 검출되었으며, 가 끔 aadA도 검출되었다고 하였다. 또한 AKSSuT 내성 S. typhimurium U302 1주에서는 TEM, aphA1-Iab, strAB 및 tetA가, ACSSuT 내성 S. typhimurium U302 1주에서는 DT104에서 검출된 것과 동일형인 PSE-1, aadA, sull 및 tetG가 검출되어 다제내성 유전자의 존재 부위는 DT104는 chromosome, DT193은 plasmid라고 하였고, 보유하는 약 제내성유전자는 서로 다르나 표현형 및 유적형적으로 서로 유 사하며, 역학적으로도 관련이 있다고 보고하였다.

Randall 등20은 영국의 사람과 동물에서 분리한 다제내성 Salmonella속 균 (35종의 serotype)에 대한 약제내성유전자 검출에서 68주의 ACSSuT 내성 S. typhimurium DT104는 주로 PSE-1. floR. aadA2. sull 및 tetG가 검출되었고. 그 외에 TEM 5주, cat2 1주, strA 10주, sulII 8주, tetB 1주, kan amycin 내성 1주에서 aphA1-Iab가 검출되었으며, ampicillin 내성균주에서 TEM과 PSE-1이 동시에 검출된 예 도 있었다고 하였다. 6주의 ACSSuT 내성 S. typhimurium U302에서는 주로 PSE-1, floR, aadA2, strA, sulI, ssulII 및 tetG가 검출되었고, tetA 1주도 검출되었다고 하였다. 11 주의 ASSuT 내성 S. typhimurium DT193에서는 주로 TEM, strA, sulII 및 tetA가 검출되었고, PSE-1 1주도 검출 되었으나 chloramphenicol 내성 1주에서는 cat1. cat2 또는 floR이 검출되지 않았다고 하였다. Kanamycin 내성 1주에서 aphA1-Iab가 검출되었고, 다른 serotype의 경우는 주로 TEM, cat1, strA, sulII 및 tetA 또는 tetB가 검출되었으며, 그 외에 cat2, aadA1, aadA2 및 sulI도 검출되었다고 하였 다. S. emek 1주에서 floR과 tetG가 검출된 예도 있었다고 하였다.

PSE-1, floR, aadA2, sull 및 tetG는 S. typhimurium DT104와 U302에서 검출율이 높았고, tetA와 tetB는 S. typhimurium DT104와 U302가 아닌 다른 phage type과 serotype에서 주로 검출되었다고 하였다. strA는 S. typhimurium에서도 검출되었으나 다른 serotype에서 검출율이 높았고, aadA1은 S. typhimurium이 아닌 다른 serotype에서만 검출되었으며, aadA1과 aadA2, aadA1과 strA 및 aadA2와 strA가 함께 검출된 예도 있었다고 하였다.

aadA2와 strA 같이 같은 항균제에 대하여 2가지 유전자가 검출되어 aadA2는 class 1 integron과 관련이 있고 strA는 plasmid와 관련이 있다고 하였으며, 또한 class 1 integron과 관계없이 같은 약제에 대해 2가지 유전자 (aadA1과 strA)를 보유한 경우도 있었다고 하였다. 결론적으로 PSE-1, floR, aadA2, sulI 및 tetG는 chromosome의 multidrug resistance genomic island인 class 1 integron과 관련이 있으며, strA와 sulII는 plasmid와 관련이 있다고 하였다 22 .

Chen 등 이 미국과 대만에서 분리한 133주의 Salmonella 속 균에 대하여 약제내성 관련 유전자를 검출한 결과 aph-IIa 는 kanamycin 내성균에서, aadA1은 streptomycin 내성균, sulI과/ 또는 sulII는 sulfonamide 내성균, tetA와/ 또는 tetB는 tetracycline 내성균, cat1과 cat2는 대만유래 chloramphenicol 내성균, flo-1은 미국유래 S. typhimurium DT104, TEM-1은 미국유래 S. typhimurium DT208과 S. typhimurium이 아닌 다른 serotype 및 대만유래의 ampicillin 내성균에서 검출되었다고 하였으며, 미국유래 2주의 S. typhimurium DT104에서는 PSE-1, flo-1, aadA1, aadA2, tetA 및 tetB가 검출되었다고 하였다. 이 중 PSE-1, flo-1, aadA2, sulI 및 tetA는 다제내성 부위인 SGI1과 관련이 있고 aadA1, sulII 및 tetB는 plasmid와 관련이 있다고 보고하였다.

Pezzella 등21)은 이탈리아의 동물유래 58주 (20종의 serotype)의 다제내성 Salmonella속 균에 대하여 streptomycin과 tetracycline 내성 관련 유전자를 검출한 결 과 strA와 strB의 검출율이 84%였고, tetA의 검출율은 68% 이었으며, 이들은 plasmid와 transposon과 관련이 있다고 보고하였다. Llanes 등189은 프랑스에서 분리한 96주의 amoxicillin 내성 Salmonella속 균에서 TEM-1 (54주), PSE-1 (40주), TEM-2와 PSE-1 (1주) 및 OXA-4 (1주)를 검출하였으며, 모든 PSE-1은 S. typhimurium에서 검출되 어 염기서열분석 결과 Pseudomonas aeruginosa에서 plasmid RPL11에 의해 운반된 PSE-1의 염기서열과 98% 상 동성을 가진다고 보고하였다. Guerra 등14)은 다제내성 S. enterica serotype (4, 5, 12 : I : -)에서 dfrA12와 aadA2 는 class 1 integron과 관련이 있고, TEM, cmlA, aac(3)-IV 및 tetA는 spv를 운반하는 140 kb 또는 spv를 보유하지 않는 120 kb 크기의 large plasmid와 관련이 있다고 보고하였다.

국내의 약제내성 관련 유전자 검출에 관한 연구에서는 이 10 가 소와 돼지유래 β -lactams (ampicillin과 amoxicillin) 내성 S. typhimurium 49주 (AAcCSSuT 내성 44주와 ACST 내성 5주) 중 47주에서 TEM을 검출 보고하였고, 이 등 10 은 사람유래 다제내성 S. typhi에서 ampicillin 내성 11주에 대하여 TEM을 검출 보고한 바 있다. 양 등 20 은 돼지에서 분리한 ACSSuT 내성형의 S. typhimurium DT104 2주와 tetracycline과 chloramphenicol 내성 S. typhimurium에서 PSE-1과 cml/tetR 유전자는 검출되지 않았지만,

Salmonella속 균 6주 (ACSSuT 내성형의 S. typhimurium DT104 2주, ampicillin 내성 S. typhimurium 3주 중 2주 및 ampicillin 내성 S. enteritidis 4주 중 2주에서 TEM이 검출되었다고 하였으며, 김원은 CGNaSSuT 내성형의 S. typhimurium DT104 (1주), CSSuT 내성형의 S. typhimurium (4주) 및 ACSSuT 내성형의 S. typhimurium (2주)에서 cml/tetR은 검출되지 않았지만, ACSSuT 내성형의 S. typhimurium (2주)에서 PSE-1이 검출되었다고 하였다.

본 실험에서 사용한 54주 중 43주의 ACSSuT S. typhimurium에서 주로 TEM, cmlA, aadA1, aadA2, strA, strB, sulII, dhfrXII, tetA가 검출되어 미국의 Gebreyes와 Altier¹³⁾가 AKSSuT 내성 S. typhimurium U302 1주에서 TEM, aphA1-lab, strAB 및 tetA가 검출되었다고 보고한 성적과 유사하였고. 영국의 Randall 등22이 ASSuT 내성 S typhimurium DT193에서 주로 TEM. strA. sulII 및 tetA 가 검출되었다고 보고한 성적과 유사하였으며, Chen 등®이 대 만유래 Salmonella속 균에서 주로 TEM-1, cat1과/ 또는 cat2, aadA1, sulII 및 tetA가 검출되었다고 보고한 성적과 Gebreyes와 Altier¹³⁾가 AKSSuT 내성 S. typhimurium DT193에서 주로 TEM, aphA1-Iab, strAB 및 tetB가 검출 되었다고 보고한 성적과 다소 유사하였다. 다만 chloramphenicol 내성 유전자 검출 결과 국내 분리주에서는 cmlA가 검출되었으나 대만 분리주에서는 cat가 검출되었으 며, tetracycline 내성 유전자 검출 결과 국내 분리주에서는 tetA가 검출된 반면에 미국 분리주에서는 tetB가 검출되어 서 로 차이를 나타내었다. 이탈리아의 Pezzella 등20과 프랑스의 Llanes 등¹⁸⁾의 성적과는 다소 차이가 났다.

또한 S. typhim wrium이 아닌 다른 serotype에서 주로 cmlA, aadB, aphAl-lab, aadAl, aadA2, strA, strB, sulII tetA, tetB가 검출되었고, sulI이 검출된 예도 있어 Randall 등²²⁰이 S. typhim wrium이 아닌 다른 serotype에서 주로 TEM, cat1, strA, sulII 및 tetA 또는 tetB가 검출되었고, 그 외에 cat2, aadAl, aadA2 및 sulI도 검출되었다고 보고한 성적과 유사하였다. k an amycin 내성 분리주에서 aphAl-lab이 검출되어 Gebreyes와 Altier¹²⁰ 및 Randall 등²²⁰이 보고한 성적과 일치하였으나 Chen 등⁸⁵이 대만 분리주에서는 aph-lla가 검출되었다고 보고한 성적과는 차이를 나타내었다. Gentamicin 내성 분리주에서 aadB가 검출되어 Gebreyes와 Altier¹²⁰가 grm이 검출되었다고 보고한 성적과는 보고한 성적과는 차이를 나타내었다. Bentamicin 내성 분리주에서 abu dB가 검출되어 Gebreyes와 Altier¹²⁰가 grm이 검출되었다고 보고한 성적과는 일치하였다.

위의 연구자들이 보고한 내성 관련 유전자 검출의 성적과 본실험에서의 성적이 부분적으로 차이가 나는 것은 국가간의 지역적 차이도 있을 수 있지만 주로 연구자들이 사용한 primer의 종류와 관련이 깊을 것으로 추측된다. 왜냐하면 Gebreyes와 Altier⁴³는 chloramphenicol 내성 유전자 검출을 위한 primer를 사용하지 않았고, sulfonamides 내성 유전자 검출

에 sull만 사용하였으며, Randall 등²²¹은 chloramphenicol 내성 유전자 검출에 cmlA와 cmlB를 사용하지 않았고, streptomycin 내성 유전자 검출에 strB를 사용하지 않았으며, Chen 등³은 streptomycin 내성 유전자 검출에 strA와 strB를 사용하지 않았기 때문이다. 따라서 우리나라 소와 돼지유래살모넬라속 균에서 주로 검출된 TEM, cmlA, strA, strB, sull 및 tetA는 plasmid와 관련이 있을 것으로 추측된다.

본 실험에서 소와 돼지에서 분리된 S, typhimurium의 주요 약제내성유형 및 내성유전자 profile은 각 ACSSuT 및 TEM, cmlA, aadAI, aadA2, strA, strB, sulII, dhfrXII, tetA, int로 나타났다. 이는 $1980\sim1990$ 년대까지 외국에서 다제내성을 나타내었던 S, typhimurium과 유사한 유형이었으며, 1990년대 이후에 주로 유럽, 미국 및 캐나다 등에서 분리되는 ACSSuT 내성형의 S, typhimurium DT104와 내성유형은 같았다. 본 연구에서 조사된 S, typhimurium은 S, typhimurium DT104와 약제내성유전자형은 서로 다를지라도 이와 유사한 식품 매개 질병을 일으키는 주요 원인체이므로 공중보건학적으로 중요한 의미를 갖는다고 볼 수 있다.

결 론

다제내성을 내타내는 S. typhimurium, 비교적 분리율이 높고 약제내성율이 높거나 gentamicin 또는 kanamycin에 내성을 나타내는 살모넬라속 균 180주 (14 serotypes)에서 PCR 기법을 이용하여 virulence gene인 invA와 spvC, ACGKSSuT 내성 관련 유전자 및 내성유전자 카세트로 알려진 int를 검출하여 분자유전학적 특성을 조사한 바 다음과 같은 결론을 얻었다.

invA는 모든 균주에서 검출 (100%)되었으며, spvC의 검출 율은 12.8%로 나타났다. 또한 약제내성과 관련 있는 int의 검 출율은 42.2%로 나타났으며, chloramphenicol 내성균주에 서 95.7% (67주/70주)의 검출율을 나타내었다.

TEM 유전자 등 14종의 내성 관련 유전자가 검출되었다. 약제내성유전자별 균주 수는 β-lactams 계열 내성 68주 (ampicillin 내성 67주와 amoxicillin 내성 1주) 중 63주 (92.7%)에서 TEM이 검출되었고, chloramphenicol 내성 70 주와 gentamicin 내성 3주 중 모든 균주에서 각 cmlA와 aadB가 검출되었으며, kanamycin 내성 15주 중 14주 (93.3%)에서 aphAl-lab가 검출되었다. Streptomycin 내성 120주 중 strB 102주 (85.0%), strA 83주 (69.2%), aadA2 80주 (66.7%) 및 aadA1 55주 (45.8%)가 검출되었으며, sulfamethoxazole/trimethoprim 내성 51주 중 sulII 50주 (98.1%), dhfrXII 49주 (96.1%) 및 sulI 1주 (2.0%)가 검출되었다. Tetracycline 내성 175주 중 tetA 171주 (97.7%)와 tetB 52주 (29.7%)가 검출되었다.

S. typhimurium 54주에서 약제내성유전자의 검출율은 β-lactams 계열 내성유전자인 TEM 95.7% (44주/46주; ampicillin 내성 45주와 amoxicillin 내성 1주), chloramphenicol 내성유전자인 cmlA 100% (51주/51주), streptomycin 내성유전자인 aadA2, strA, strB가 각각 100% (54주 /54주), aadA1 79.6% (43주 /54주), sulfamethoxazole/trimethoprim 내성유전자인 sulII와 dhfrXII 각 100% (49주/49주) 및 tetracycline 내성유전자인 tetA 100% (54주/54주)로 나타났으며, 약제내성과 관련 있는 int 유전자도 모든 균주에서 검출되었다.

약제내성유형과 내성유전자 profile과의 관계를 조사한 결과 S. typhimurium 54주 중 ACSSuT 내성유형이면서 TEM, cmlA, aadA1, aadA2, strA, strB, sulII, dhfrXII, tetA, int profile 균주가 34주 (63.0%)로 가장 높게 분포되었다.

참고 문 헌

- Arcangioli MA, Leroy-Setrin S, Martel JL, and Chaslus-Dancla E. Evolution of choloramphenicol resistance, with emergence of cross-resistance to florfenicol, in bovine Salmonella typhimurium strains implicates definitive phage type (DT) 104. J Med Microbiol, 49:103-110(2000).
- Baggesen DL, Sandvang D and Aarestrup F. Cahracterization of Salmonella enterica serovar Typhimurium DT104 isolated from Denmark and comparison with isolates from Europe and the United States. J Clin Microbiol. 38(4):1581-1586(2000).
- 3. Bauer AW, Kirby WMM and Sherris JC. Antibiotic susceptibility testing by a standardized single disk method. Am J Clin Pathol. 45:493-496(1966).
- 4. Bolton LF, Kelley LC, Lee MD, Fedorka-Cray PJ and Maurer JJ. Detection of multidrug- resistant Salmonella enterica serotype Typhimurium DT104 based on a gene which confers cross-resistance to florfenicol and chloramphenicol. J Clin Microbiol. 37(5):1348-1351(1999).
- 5. Boyd D, Cloeckaert A, Chaslus-Dancla E and Mulvey MR. Characterization of variant Salmonella genomic island 1 multidrug resistance regions from serovars Typhimurium DT104 and Agona. Antimicro. Agent and Chemother. 46(6):1714-1722(2002).
- Boyd D, Peters GA, Cloeckaert A, Boumedine KS, Chaslus-Dancla E, Imberechts H and Mulvey MR. Complete nucleotide sequence of a 43-kilobase

- genomic island associated with the multidrug resistance region *Salmonella enterica* serovar Typhimurium DT104 and its identification in phage type DT120 and serovar Agona. J of Bacteriol. 183(19):5725-5732(2001).
- 7. Bryant MC. Antibiotics and their laboratory control. 2nd ed. Butterworth, London. 41(1972).
- 8. Chen S, Zhao S, White DG, Schroeder CM, Lu R, Yang H, McDermott PF and Ayers S. Characterization of multiple-antimicrobial-resistant *Salmonella* serovars isolated from reptail meats. Appl and Environ Microbiol. 70(1):1-7(2004).
- Doublet B, Boyd D, Mulvey MR and Clœckaert A. The Salmonella genomic island 1 is an integrative mobilizable element. Molecul Microbiol. 55(6):1911– 1924(2005).
- 10. Edwards PR and Galton MM. Salmonellosis. Adv Vet Sci. 11: 1-63(1967).
- 11. Faldynova M, Pravcova M, Sisak F, Havlickova H, Kolackova I, Cizt A, Karpiskova R and Rychlik I. Evolution of antibiotic resistance in *Salmonella enterica* serovar Typhimurium strains isolated in the Czech republic between 1984 and 2002. Antimicro Agents Chemother. 47(6): 2002-2005(2003).
- 12. Gahring LC, Heffron F, Finlay BB, et al. Invasion and replication of *Salmonella typhimurium* in animal cells. Infect Immun. 58:443-448(1990).
- 13. Gebreyes WA and Altier C. Molecular characterization of multidrug-resistant Salmonella enterica subsp. enterica serovar Typhimurium isolates from swine. J Clin Microbiol. 40(8):2813-2822(2002).
- 14. Guerra B, Soto SM, Arguelles JM and Mendoza MC. Multidrug resistance is Mediated by large plasmids carrying a class 1 integron in the emergent Salmonella enterica serotype (4, 5,12:i:-). Antimicro Agents Chemother. 45(4):1305-1308(2001).
- 15. Helmuth R, Stephan R, Bunge C, et al. Epidemiology of virulence associated plasmids and outer membrane protein patterns within seven common *Salmonella* serotypes. Infect Immun. 48:175-182(1985).
- 16. Khan AA, Nawaz MS, Khan SA and Cerniglia CE. Detection of multidrug-resistant Salmonella typhimurium DT104 by multiplex polymerase chain

- reaction. FEMS Microbiol Lett. 182(2000):355-360(2000).
- 17. Lee KW, Yong DG, Yum JH, Lim YS, Kim HS, Lee BK and Chong YS. Emergence of multidrug-resistant *Salmonella enterica* serovar Typhi in Korea. Antimicro. Agent and Chemother. 48(11):4130-4135(2004).
- 18. Llanes C, Kirchgesner V and Plesiat P. Propagation of TEM- and PSE-type β-lactamase among amoxicillin-resistant Salmonella spp. isolated in France. Antimicro. Agent and Chemother. 43(10):2430-2436(1999).
- 19. Meunier D, BoyD D, Mulvey MR, Baucheron S, Mammina C, Nastasi A, Chaslus-Dancla E. and Cloeckaert A. Salmonella enterica serotype Typhimurium DT 104 antibiotic resistance genomic island 1 in serotype Paratyphi B. Emerg Infect Dis. 8:430-433(2002).
- 20. National Committee for Clinical Laboratory Standards. Performance standards for antimicrobial disc susceptibility tests. 6th ed. Approved standard. NCCLS. 18(1): M2-A6(1988).
- 21. Pezzella C, Ricci A, DiGiannatale E, Luzzi I and Carattoli A. Tetracycline and streptomycin resistance genes, transposons, and plasmids in Salmonella enterica isolates from animals in Italy. Antimicro Agents Chemother, 48(3):903-908(2004).
- 22. Randall LP, Cooles SW, Osborn MK, Piddock LJV and Woodward MJ. Antibiotic resistance genes, integrons and multiple antibiotic resistance in thirty-five serotypes of Salmonella enterica isolated from humans and animals in the UK, J Antimicro Chemother, 53:208-216(2004).
- 23. Soto SM, Gonzalez-Hevia A and Mendoza MC. Antimicrobial resistance in clinical isolates of Salmonella enterica serotype Enteritidis: relationships between mutations conferring quinolone resistance, integrons, plasmids and genetic types. J Antimicro Chemother. 51:1287–1291(2003).
- 24. Swamy SC, Barnhart HM Lee MD and Dreesen DW. Virulence determinants *invA* and *spvC* in *Salmonella* isolated from poultry products, wastewater, and human sources. Appl and Environ Microbiol. 62(10):3768-3771(1996).
- 25. Taitt CR, Shubin YS, Angel R and Ligler FS. Detection of *Salmonella enterica* serovar

- Typhimurium by using a rapid, array-based immunosensor. Appl Environ Microbiol. 70(1):152-158(2004).
- 26. Velge P, Cloeckaert A and Barrow P. Emergence of Salmonella epidemics: The problems related to Salmonella enterica serotype Enteritidis and multiple antibiotic resistance in other major serotypes. Vet Res. 36:267-288(2005).
- 27. Walker Ra, Lindsay E, Woodward MJ, Ward LR and Threlfall EJ. Variation in clonality and antibiotic-resistance genes among multiresistant Salmonella enterica serotype Typhimurium phage type U302 (MR U302) from humans, animals and foods. Microb Drug Resist. 7(1):13-21(2001).
- 28. Yang SJ, Park KY, Seo KS, Besser TE, Yoo HS,

- Noh KM, Kim HK, Kim SH, Lee BK, Kook YH and Park YH. Multidrug-resistant *Salmonella typhimurium* and *Salmonella enteritidis* identified by multiplex PCR from animals. J Vet Sci. 2(3):181-188(2001).
- 29. 김상윤. 경북지역 기축에서 분리된 Salmonella 속균의 역 학적 특성 및 병원성. 안동대학교 대학원 박사학위 논문 (2000).
- 30. 이우원. 가축유래 다제내성 Salmonella 속균의 유전자 및 단백질에 관한 연구. 경상대학교 대학원 박사학위 논문 (2005).
- 31. 정대영, 박종태, 고홍범. 전남지역 도축장에서 분리된 Salmonella typhimurium의 병원성에 관한 연구. 한국가 축위생학회지. 26(1):39-50(2003).