

بررسی خواص بیوشیمیایی و الگوهای انتقال مقاومت آنتی بیوتیکی جهت بیوتایپینگ سویه های سالمونلا آبور توس /ویس جدا شده از استان چهار محال بختیاری

دکتر حسن تاج بخش^۱ دکتر غلامرضا نیکبخت^{۱*}

دریافت مقاله: ۱۱ دی ماه ۱۳۸۱

پذیرش نهایی: ۲۱ آبان ماه ۱۳۸۲

Survey on biochemical characterization and transferable R-factor patterns for biotyping *S. abortusovis* strains isolated from Chaharmahal and Bakhtiari province of Iran

Tadjbakhsh, H.,¹ Nikbakht Brujeni, GH.¹

¹Department of Microbiology, Faculty of Veterinary Medicine, University of Tehran, Tehran-Iran.

Objective: To study biochemical properties and comparing current antibiotic resistance of *S. abortusovis* isolated from sheep in Chaharmahal and Bakhtiari province and study the prone to R-factor transferability. **Design:** Comparative study.

Samples: Thirty four strains isolated from Chaharmahal-Bakhtiari in 1999-2000.

Procedure: Biochemical tests were performed with standard diagnostic tests, antibiotic susceptibility and its transferability were examined.

Results: All strains were resistant to Ampicillin (Am) and Amoxicillin (Amx). Although the Streptomycin (S) after the Am and Amx was the most common resistance. Resistance to Amicacin (AN) and Tetracyclin (Te) were very low (about 2%). All strains were susceptible to Chloramphenicol (C), Nalidixic Acid (Na), Kanamycin (K) and Enrofloxacin (En). Just in one case the profile of Am - Amx - Cotrimaxazole (SXT)- AN- Te was developed. Among the total isolates, 3 cases were able to transfer some part of their resistance factors. In all three cases only resistance to Ampicillin were transmitted.

Conclusion: Antibiotic resistance in *S. abortusovis* strains isolated from Iran is not that high and rarely were transmitted to other bacteria. This phenomenon may be related to the difficulties of drug administration in sheep and goat flocks. *J. Fac. Vet. Med. Univ. Tehran. 59, 1: 13-16, 2004.*

Key words: Antibiotic susceptibility, Resistance transferability, Biotyping, *Salmonella abortus ovis*, Chaharmahal and Bakhtiari, Sheep.

Corresponding author email: nikhakht@ut.ac.ir

هدف: بررسی خواص بیوشیمیایی و حساسیت آنتی بیوتیکی و الگوهای قابل انتقال مقاومت آنتی بیوتیکی در سویه های سالمونلا آبور توس /ویس جدا شده از استان چهار محال و بختیاری.

طرح: مطالعه مقایسه ای.

نمونه ها: در مجموع تعداد سی و چهار نمونه جدا شده از موارد سقط جنین در طی دو سال متوالی (۱۳۷۸ و ۱۳۷۹) مورد بررسی قرار گرفتند.

روش: در این تحقیق از روشهای معمول تشخیص باکتری های روده ای و محیط های تشخیص انتروباکتریاسه استفاده شد. سپس حساسیت آنتی بیوتیکی و قابلیت انتقال مقاومت در بین سرو تیپ های سالمونلا آبور توس /ویس جدا شده مورد بررسی قرار گرفت.

نتایج: نتایج رشد باکتری در محیط های قندی نشان داد که تمامی نمونه های مورد آزمایش قادر به تخمیر قند مانیتول هستند ولی اکثر آنها (۹۵ درصد) ترهالوز را تخمیر نمی کنند. تمامی سویه های آبور توس /ویس مورد آزمایش نسبت به کلرامفنیکل، آمیکاسین، نالیدیکسیک اسید، کانامایسین و انروفلوکسازین حساس و همگی نسبت به آموکسی سیلین و آمپی سیلین مقاوم بوده اند. در بررسی انتقال مقاومت دارویی تنها به سه مورد انتقال مقاومت آمپی سیلین در میان سویه های جدا شده از استان چهار محال و بختیاری برخورد شد.

نتیجه گیری: به طور کلی مقاومت آنتی بیوتیکی در بین سویه های سالمونلا آبور توس /ویس جدا شده از استان چهار محال و بختیاری بسیار کم است. همچنین انتقال مقاومت در این باکتری بندرت رخ می دهد. یکی از دلایل مهم چنین پدیده ای دشواری در استفاده از آنتی بیوتیک ها در گله های گوسفند است. مجله دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، (۱۳۸۲)، دوره ۵۹، شماره ۱، ۱۶-۱۳.

واژه های کلیدی: حساسیت آنتی بیوتیکی، انتقال مقاومت آنتی بیوتیکی، بیوتایپینگ، سالمونلا آبور توس /ویس، چهار محال و بختیاری، گوسفند.

در ایران پروسلا و سالمونلا عوامل عمده سقط جنین در گوسفند شناخته شده اند (۱،۵،۶،۹). براساس بررسیهای تاج بخش، میزان آلودگی گوسفندان کشور به سالمونلا ۱/۵ تا ۲ درصد و بزها ۳ تا ۴ درصد است (۲،۱۷). اگر چه قریب به ۲۵ سال است که هیچ آمار موثقی از میزان آلودگی گله های گوسفند و بز در کل ایران منتشر نشده ولی براساس یافته های درمانگاهی و تحقیقات انجام شده در برخی استانها می توان هنوز سالمونلوز را معضل مهم پرورش گوسفند معرفی کرد (۱،۸).

سالمونلا آبور توس /ویس یکی از سرو تیپ های تطابق یافته با میزبان است و گرایش قابل توجهی به ارگانهای لمفاوی اولیه میزبان خود نشان می دهد (پلاکهای پایر و سایر عقده های لمفاوی). در حیوانات بالغ چنین تقابلی به استقرار عفونت مزمن می انجامد. طبیعت بیماری زایی این ارگانیزم ایجاب

(۱) گروه آموزشی میکروبیولوژی دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، تهران - ایران.

(* نویسنده مسؤول nikhakht@ut.ac.ir

می کند که بدون ایجاد انتزیت حاد یا سایر علایم بالینی مشخص گسترش مؤثر ارگانیزم صورت گیرد. سقط جنین و تلفات بره ها اثرات مهم ابتلای گله به بیماری هستند (۱۴،۱۵).

با بررسی شیوه های نگهداری گوسفندان در ایران و به ویژه استان چهار محال و بختیاری، به خوبی می توان پی برد که درمان و کنترل بیماری در سطح گله های گوسفند با مشکلات عدیده ای مواجه است. پرورش گوسفند در نظام کوچ نشینی و در طبیعت خود همواره درگیر معضلات مدیریت بهداشتی بوده است علاوه بر این انتشار آلودگی تنها به یک استان محدود نگشته و جابه جایی گله ها در کوچهای بلند به استانهای همجوار (خوزستان



ساعت در گرمخانه ۳۷ درجه سانتیگراد محیط ها در ۵ هزار دور به مدت ده دقیقه سانتریفوژ شده و از رسوب باکتری با سوآپ استریل بر روی محیط های EMB حاوی آنتی بیوتیک کشت می شد. پس از ۲۴ ساعت در گرمخانه ۳۷ درجه باکتری های E.Coli k12 که بر روی محیط EMB حاوی آنتی بیوتیک رشد می کردند به عنوان پذیرنده مقاومت تلقی گشته و برای تایید مجدداً آزمون حساسیت آنتی بیوتیکی بر روی آنها انجام می شد.

نتایج

در بررسی خواص بیوشیمیایی، تمامی نمونه ها اوره آز منفی، اندول منفی، MR مثبت، VP منفی و نیترات منفی بودند.

نتایج رشد باکتری در محیط های قندی نشان می دهد که تمامی نمونه های مورد آزمایش قادر به تخمیر قند مانیتول هستند ولی اکثر آنها (۹۵ درصد) ترهالوز را تخمیر نمی کنند. قند دولسیتول در برخی از سویه ها (۶۵ درصد) مورد استفاده قرار گرفت.

نتایج سیستم ID 32 E برای بررسی خواص بیوشیمیایی ۲۱ سویه جدا شده در ایران در مقایسه با یک سویه جدا شده از جزیره ساردنیا (ایتالیا) استفاده شد. موارد اختلاف در بررسی خواص بیوشیمیایی جدایه های مورد آزمایش در جدول ۱ آمده است.

نتایج واکنشها تفاوت قابل ملاحظه ای را در مقایسه سویه های مختلف نشان نمی دهند. برخی تفاوتها مثل تخمیر سوربیتول نیز پس از ۴۸ ساعت از میان رفتند. به طور کلی غالب واکنشهای مورد بررسی در این سیستم نتایج منفی داشته اند.

تمامی سویه های *آبورتوس/ویس* مورد آزمایش نسبت به کلرامفنیکل، آمیکاسین، نالیدیکسیک اسید، کاناماسین و انروفلوکساسین حساس و همگی نسبت به آموکسی سیلین و آمپی سیلین مقاوم بودند. در برخی سویه ها مقاومت نسبت به کوتریموکسازول-تری متوپریم (۳ سویه)، تتراسایکلین (۱ سویه) و استرپتوماسین (۳) نیز وجود داشت. در میان آنتی بیوتیک های استفاده شده ظهور مقاومت بیشتر در خصوص استرپتوماسین و کوتریموکسازول تری متوپریم مشاهده شد. در مجموع سویه های مورد آزمایش سه الگوی مختلف مقاومت آنتی بیوتیکی را نشان دادند (جدول ۲).

در بررسی انتقال مقاومت دارویی تنها به سه مورد انتقال مقاومت آن هم نسبت به آمپی سیلین در میان سویه های جدا شده از استان چهارمحال و بختیاری برخورد شد. در مجموع انتقال مقاومت دارویی به میزان بسیار کم در *سالمونلا/آبورتوس/ویس* صورت گرفته است. در سویه هایی نیز که مقاومت آنتی بیوتیکی انتقال یافته تنها انتقال بخشی از الگوی مقاومت چندگانه صورت گرفته است (جدول ۲).

بحث

یکی از روشهای متداول در تشخیص و ردیابی کانونهای بیماری بررسی

اصفهان و فارس و...) سهم عمده ای در گسترش بیماری دارا است. اگر چه تشخیص عوامل باکتریایی سقط جنین مهم به نظر می رسد ولی در پی آن باید منشا واگیرها و چگونگی گسترش آنها را مشخص نمود.

در این تحقیق ما به بررسی خواص بیوشیمیایی و حساسیت آنتی بیوتیکی و الگوهای قابل انتقال مقاومت آنتی بیوتیکی پرداخته ایم. یا به عبارتی جهت بیوتایپینگ سویه های *آبورتوس/ویس* جدا شده از استان چهارمحال و بختیاری از روشهای مذکور بهره برده ایم.

مواد و روش کار

در مجموع تعداد ۳۴ نمونه جدا شده از موارد سقط جنین در طی دو سال متوالی (۱۳۷۸ و ۱۳۷۹) مورد بررسی قرار گرفتند.

خواص بیوشیمیایی: در این تحقیق از روشهای معمول تشخیص باکتری های روده ای و محیط های تشخیص انتروباکتریاسه استفاده شد. پس از کشت نمونه ها در محیط اوره، موارد اوره آز منفی در محیط های نیترات، آب پیتونه، MR-VP و نیترات کشت داده شدند و سپس از لحاظ تخمیر قندهای ترهالوز، دولسیتول و مانیتول مورد بررسی قرار گرفتند. تعداد ۲۱ نمونه با سیستم (ID32 E (Bio Merieux, Marcy l'Etoile, France) آزمایش شدند.

سروتایپینگ: از روش آگلوتیناسیون اسلاید برای تشخیص پادگان های O و از روش آگلوتیناسیون کند داخل لوله برای تشخیص پادگان های H استفاده شد (۳).

آزمایش حساسیت آنتی بیوتیکی: تعیین مقاومت آنتی بیوتیکی با استفاده از روش استاندارد انتشار دیسک صورت گرفت (۱۰). از کشت باکتری ها به مدت یکشب در محیط بویون برین هارت، بر روی محیط آگار مولر هینتون برده و دیسک های آنتی بیوگرام بر روی پلیت ها قرار می گرفت. پس از ۱۸ تا ۲۴ ساعت در گرمخانه ۳۷ درجه نتایج با مشاهده قطر منطقه ممانعت از رشد بررسی می شد. دیسک های آنتی بیوگرام مورد استفاده عبارت اند از: سولفا متوکسازول-تری متوپریم (SXT) (۴۰۰/۸۰ میکروگرم)، کلرامفنیکل (C) (۳۰ میکروگرم)، آمیکاسین (AN) (۳۰ میکروگرم)، تتراسایکلین (Te) (۳۰ میکروگرم)، نالیدیکسیک اسید (NA) (۳۰ میکروگرم)، کاناماسین K (۳۰ میکروگرم)، آمپی سیلین (AM) (۱۰ میکروگرم)، آموکسی سیلین (AMX) (۲۵ میکروگرم)، استرپتوماسین (S) (۱۰ میکروگرم)، انروفلوکساسین (NFX) (۵ میکروگرم).

انتقال مقاومت دارویی: برای بررسی انتقال مقاومت دارویی از پلیت های EMB که حاوی ۵۰ میکروگرم نالیدیکسیک اسید و ۵۰ میکروگرم آنتی بیوتیک مورد نظر به ازای هر میلی لیتر محیط بودند استفاده شد. به مدت یکشب باکتری های مورد آزمایش و *E.Coli k12 Lae+ Na+* به طور جداگانه در محیط بویون برین هارت کشت می شدند. پس از آن ۰/۱ میلی لیتر از محیط کشت باکتری (دهنده) به ۰/۹ میلی لیتر از محیط کشت *E.Coli* (گیرنده) اضافه کرده و مجموعه با بویون به میزان ۱ به ۱۰ رقیق می شد. پس از ۲۴



جدول ۱- نتایج استفاده از کیت تشخیص بیوشیمیایی آنروباکتریاسه برای سویه های سالمونلا آبور توس اویس.

	ODC	ADH	LDC	URE	LARL	GAT	SKG	LIP	RP	BGLU	MAN	MAL	ADO	PLE	BGUR	MNT	IND	BNA	BGA	GLU	SAC	LARA	DARL	αGLU	αGAL	TRE	RHA	INO	CEL	SOR	αMAL	ASPA
1	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-
2	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
3	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-
4	-	+	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
5	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
6	+	+	+	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
7	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
8	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
9	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
10	+	+	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
11	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
12	+	+	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
13	+	+	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
14	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
15	-	-	+	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
16	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
17	-	+	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
18	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
19	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
20	-	-	+	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
21	-	-	+	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-
SS	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	+	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-
44	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	+	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-

-ODC= Ornithin DeCarboxylase, ADH= Arginine DiHydrolase, LDC= Lysin DeCarboxylase, URE= UREase, LARL= L-Arabitol(Acidification), GAT= GALacturonaTe(Acidification), SKG= 5KetoGluconate(Acidification), LIP= LIPase, RP= Phenol Red(Acidification), GLU= GLUCosidase, MAN= MANnitro(Acidification), MAL= MALtose(Acidification), ADO= ADONitro(Acidification), PLE= PalatinosE(Acidification), GUR= GIUCuRonidase, MNT= MaloNaTe, IND= INDol(Production), NAG= N-Acetyl--Glucosaminidase, GAL= GALactosidase, GLU= GLUCose(Acidification), SAC= SACharose/Sucrose(Acidification), LARA= L-ARABinose(Acidification), DARL= D-ARABitol(Acidification), GLU= GLUCosidase, GAL= GALactosidase, TRE= TREhalose(Acidification), RHA= RHAmmose(Acidification), INO= INOsitol(Acidification), CEL= CELlobiose(Acidification), SOR= SORbitol(Acidification), MAL= MALtoidase, AspA= L-Aspartic acid Arylamidase.

تمامی سویه های مورد آزمایش به چشم می خورد. مقاومت نسبت به استرپتوماسین بیشترین میزان را به خود اختصاص داده است. البته این میزان (۸ درصد) از نتایج به دست آمده توسط Colombo و همکاران در سال ۱۹۹۲ چندان دور نیست (۱۶ درصد) و بسیار کمتر از نتایج گزارش شده توسط Sanchis و Abadie در سال ۱۹۸۰ است (غالب سویه های ذکر شده) (۱۲، ۱۶). براساس اطلاعات موجود به نظر نمی رسد مقاومت به استرپتوماسین پلاسمیدی باشد (۴، ۱۱، ۱۲). عمومیت مشاهده شده در مقاومت به آمپی سیلین و آموکسی سیلین، در تجربه Sanchis و Abadie، در خصوص مقاومت نسبت به پنی سیلین اشاره شده و احتمالاً نوعی مقاومت طبیعی است (۴). جالب آنکه اینگونه مقاومت در سایر سالمونلاها کم مشاهده شده است (۳/۸ درصد) (۷). اگر چه تعداد اندکی از سویه ها به آنتی بیوتیک های متعدد مقاوم بودند ولی یک مورد مقاومت پنج گانه که در آن علاوه بر SXT مقاومت نسبت به ترانسایکلین و آمیکاسین نیز مشاهده می شود، هشدار می دهد برای امکان شکل گیری سویه های چند مقاومتی در سالمونلا آبور توس اویس، پدیده ای که در سالمونلاها هیچ گاه دور از انتظار نبوده است.

انتقال الگوی مقاومت به طور کامل در هیچیک از سویه های مورد آزمایش مشاهده نشد. در موارد معدودی (۳ مورد) انتقال مقاومت نسبت به آمپی سیلین وجود داشت. قابلیت انتقال مقاومت نسبت به آمپی سیلین در گزارشهای مربوط به سایر سروتپ ها هم به چشم می خورد و به احتمال قوی از طریق انتقال اجزای مقاومت پلاسمیدی صورت می گیرد (۷). لازم

ویزگیهای بیوشیمیایی در روند متابولیسم اختصاصی باکتری ها است. چنانکه در مقایسه سویه های سروتپ های مختلف سالمونلا مشخص شده بود همگی این سویه ها اکسوتروف بوده و نیازهای غذایی مشابهی دارند. تاج بخش و همکاران در سال ۱۳۵۰ دو بیوتپ را براساس تخمیر قند ترهالوز در میان سویه های جدا شده از کرج، اصفهان و دماوند به همراه ۶ سویه از کانادا و انگلستان مشخص کرده اند (۹).

در مطالعات Kaloyanov در سال ۱۹۷۲ گزارش شده که ۲۷/۳ درصد از سویه های مورد آزمایش قادر به مصرف قند مانیتول نبوده اند (۱۳). مصرف این قند در بین سویه های جدا شده از استان چهار محال و بختیاری عمومیت دارد. Sanchis و Abadie در سال ۱۹۸۰ تخمیر قند دولیستول را بررسی کرده اند و نسبت سویه های دولیستول منفی و مثبت را یکسان اعلام نموده اند (۱۶). این نسبت با سویه های مورد بررسی در این تحقیق نزدیک است (۶۵ درصد). الگوهای تخمیر قندها در مورد سویه های جدا شده از استان چهار محال و بختیاری تقسیم بندی جدیدی را پدید نمی آورد. اگر چه در مواردی، اندک تفاوتی، بین سویه های استان در تخمیر قندهای ترهالوز و دولیستول به چشم می خورد. ولی در مجموع نمی توان براساس تفاوتی موجود نمونه های جدا شده از مناطق جغرافیایی مختلف را تفکیک نمود. فقدان مسیرهای متابولیکی اختصاصی پدیده ای است که در غالب سویه های سروتپ های دیگر سالمونلا نیز مشاهده می شود (۱۸).

صرف نظر از مقاومت نسبت به آمپی سیلین و آموکسی سیلین که در



References

۱. تاج بخش، ح. (۱۳۵۵): بررسی سرولوژیک آلودگی گوسفندان ایران به بروسلوز و سالمونلوز، پژوهنده شماره ۱۳ علوم پزشکی ۲، انتشارات وزارت فرهنگ و آموزش عالی، صفحه: ۱۱۳-۱۰۷.
۲. تاج بخش، ح. (۱۳۵۵): وضعیت سالمونلوزهای دامی ایران، هشتمین کنگره دامپزشکی ایران، تهران.
۳. تاج بخش، ح. (۱۳۷۲): ایمنی شناسی بنیادی، چاپ پنجم، انتشارات دانشگاه تهران، شماره ۱۸۰۹، صفحه: ۲۰۹-۲۰۲.
۴. تاج بخش، ح. (۱۳۷۲): باکتری شناسی عمومی، چاپ سوم، انتشارات دانشگاه تهران، شماره ۱۹۱۸، صفحه: ۶۴۵-۵۴۵.
۵. تاج بخش، ح. و محوینیه، م. ر. (۱۳۷۸): آنتی ژن های سالمونلا آبورتوس /ویس و ره یابی سرم شناسی برای تشخیص موارد آلودگی با کمک آنتی ژن های اختصاصی، مجله دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، دوره ۵۴، شماره ۲، صفحه: ۴۸-۴۳.
۶. ذوقی، ا. (۱۳۶۹): تحقیقاتی در باره بروسلوز، سازمان تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی، چاپ خانه رودکی، صفحه: ۲۸۶.
۷. کیوانفر، م. و فیروزی، ر. (۱۳۷۶): مقاومت های آنتی بیوتیکی قابل انتقال در سالمونلاهای جدا شده از موارد اسهال در گوساله ها در اطراف شیراز، مجله دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، دوره ۵۲، شماره ۳، صفحه: ۱۸-۱۱.
۸. شریف زاده، ع. (۱۳۷۸): بررسی سرمی سالمونلا آبورتوس /ویس در گوسفندان استان چهار محال و بختیاری، پایان نامه دکترای دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد، شماره ۳.
۹. محزونیه، م. ر. (۱۳۷۵): ساختار آنتی ژنی سالمونلا آبورتوس /ویس، پایان نامه دکترای تخصصی میکروب شناسی، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، شماره ۴۹.

جدول ۲. الگوهای مقاومت آنتی بیوتیکی و انتقال مقاومت در سویه های سالمونلا آبورتوس /ویس جدا شده در استان چهارمحال و بختیاری.

نوع مقاومت	الگوی مقاومت	تعداد مشاهده شده	درصد (تعداد مورد انتقال)	انتقال مقاومت (تعداد مورد انتقال)
دوگانه	آموکسی سیلین - آمپی سیلین	۲۸	۸۲	آمپی سیلین (۲)
سه گانه	آموکسی سیلین - آمپی سیلین - استرپتومایسین	۳	۹	آمپی سیلین (۱)
	آموکسی سیلین - آمپی سیلین - کوتریموکسازول - تریمتوپریم	۲	۶	-
پنج گانه	آموکسی سیلین - آمپی سیلین - کوتریموکسازول - تریمتوپریم - آمیکاسین - تتراسایکلین	۱	۳	-
جمع		۳۴	۱۰۰	۳

به ذکر است که انتقال مقاومت نسبت به پنی سیلین ها در باکتری های گرم منفی کروموزومی یا پلاسمیدی است. احتمال بسیار کم انتقال توسط بنیانهای جابه جا شدنی (10^{-6}) فرضیه انتقال عوامل مقاومت پلاسمید را محتمل تر می سازد (۷۴/۶).

در یک نگرش کلی مقاومت آنتی بیوتیکی در بین سویه های سالمونلا آبورتوس /ویس جدا شده از استان چهار محال و بختیاری بسیار کم است. شاید یکی از دلایل اصلی آن موارد کم مصرف آنتی بیوتیک ها در گله های گوسفند استان است. به علاوه تجویز داروهای ضد میکروبی در گله های پر جمعیت گوسفند کاری دشوار بوده و کمتر توسط دامداران صورت می گیرد.

تشکر و قدردانی

هزینه های این تحقیق بر اساس اعتبارات طرح تحقیقاتی مصوب به شماره ۲۲۱/۴/۶۰۵ تأمین گردیده است. نگارندگان بر خود لازم می دانند از زحمات کارشناسان شبکه دامپزشکی استان چهار محال و بختیاری سپاسگزاری نمایند.

10. Bourgogne, A., Sanchis, R. Clement, J. M. and Pepin, M. (1998): *Salmonella abortus ovis*, strain Rv6, a new vaccinal vehicle for small ruminants. Vet. Microbiol. (Netherlands), 51:199-213.
11. Bauer, A. W., Kirby, W.M.M., Sherris, J.C. and Turck, M. (1966): Antibiotic susceptibility testing by a standardized single disk method. Am. J. Clin. Pathol. 45, 4:493-494.
12. Colombo, M. M., Leori, G., Rubino, S., Barbato, A. and Cappuccinelli, P. (1992): Phenotypic features and molecular characterization of plasmids in *Salmonella abortus ovis*. J. Ge. Microbiol. (UK), 138: 725-731.
13. Kaloyanov, I. (1972): Biological and biochemical properties of *Salmonella abortus ovis*. Nauchni. Trudove. Vissh. Vet. Ins. Sofia. 22:45-52.
14. Leonididis, S., Christopoulos, C., Burtzi, H. E., Sarris, K., Xenos, G. and HE, L. (1984): Abortion and losses of newborn lambs and kids due to *Salmonella spp.* [Greece]. Priority. aspects of salmonellosis. research. 55:183-186.
15. Matschullat, G. (1984): Causes of abortion in sheep. Tierarztliche. Umschau. 39:45.
16. Sanchis, R. and Abadie, G. (1980): Examination of 112 strains of *Salmonella abortus ovis*. Com. Immunol. Microbiol. Infectious. Diseases. 3:517-523.
17. Tadjebakhche, H. and Gatel, A. (1972): Serological survey of antibodies to *Salmonella abortus ovis* in domestic animals in Iran. Recueil. de Medecine. Veterinaire. 148: 1027-1030.
18. Uzzau, S., Brown, D.J.T., Wallis, S., Rubino, G., Leeri, S., Bernard, J., Casadesus, Platt, D.J. and Olsen, J.E. (2000): Host adapted serotypes of salmonella enterica, Epidemiol. Infect. 125 (2): 229-255.

