

## تشخیص مولکولی برخی از عوامل سقط جنین گوسفندی و تعیین فراوانی آنها در

### استان چهار محال و بختیاری با روش واکنش زنجیره‌ای پلی مرز دو تایی

دکتر علی شریف زاده<sup>۱\*</sup>، دکتر عباس دوستی<sup>۲</sup>، دکتر خدیجه خاکسار<sup>۲</sup>

#### A Multiplex PCR for the detection of *Brucella* spp. and *Salmonella abortus ovis* from aborted ovine fetus in Chaharmahal va Bakhtyari province

Sharifzadeh, A.<sup>1\*</sup>, Doosti, A.<sup>2</sup>, Khaksar, K.H.<sup>2</sup>

1\*- Department of Microbiology, Faculty of Veterinary Medicine, Islamic Azad University, Sharekord Branch, Sharekord, Iran

2- Veterinary General Office of Chaharmahal va Bakhtyari Province, Sharekord, Iran

*Brucella* spp and *Salmonella abortus ovis* are important causes of ovine abortion around the world. Both Bacteria can be serologically diagnosed, but many factors may cause false positive and negative results. Direct methods based on bacteriological isolation are usual, but they are difficult, time consuming and dangerous. polymerase chain reaction (PCR) have been successfully described for the detection of *Brucella* spp. and *Salmonella abortus ovis*.

The detection of these agents in aborted ovine fetuses by multiplex PCR is described. The mPCR was applied to 54 fetal stomach contents. 10 samples collected from ovine fetus were *Brucella* spp. 24 samples collected were *salmonella abortus ovis*. 14 samples collected were negative and 6 samples had mix infection by *Brucella* spp. and *Salmonella abortus ovis*. Simplicity and the possibility of detection of both bacteria in a single tube reaction support the use of the mPCR in the routine diagnosis.

**key words:** Multiplex PCR, *Brucella* spp, *Salmonella abortus ovis*, Abortion

#### چکیده

سالمونلا ابورتوس اویس و بروسلا از جمله عوامل مهمی هستند که باعث سقط جنین گوسفندی در سراسر جهان می شوند. هر دو باکتری هر چند از لحاظ سرولوژی تشخیص داده می شوند ولی تعدادی از عوامل باعث نتایج مثبت یا منفی کاذب می گردد. روشهای مستقیم جداسازی باکتری شناسی نیز معمولاً قابل انجام است ولی این روشها مشکل، زمان بر و خطرناک است. PCR با موفقیت برای جستجوی بروسلا و سالمونلا ابورتوس اویس بطور مجزا بکار برده شده است. در این تحقیق روش mPCR برای جستجوی عوامل جنین‌های سقط شده گوسفندی معرفی شده است. در این تحقیق آزمایش mPCR روی ۵۴ نمونه از محتویات شیردان جنینهای سقط شده گوسفندی انجام گرفت. ۱۰ نمونه به بروسلا، ۲۴ نمونه به سالمونلا ابورتوس اویس، ۶ نمونه به بروسلا و سالمونلا ابورتوس اویس به شکل توأم آلوده بودند. در ۱۴ نمونه نیز آلودگی تشخیص داده نشد. سادگی و توانایی جستجوی دو باکتری به شکل همزمان در یک لوله از جمله محاسنی است که می توان این روش را بجای روشهای تشخیصی مرسوم پیشنهاد نمود.

واژگان کلیدی: mPCR، بروسلا، سالمونلا ابورتوس اویس، سقط

#### مقدمه

هر ساله صنعت دامپروری جهان دچار زیانهای اقتصادی سنگینی بواسطه مرگ و میر رویان یا سقط جنین می شود. سقط جنین از نظر اقتصادی بسیار با اهمیت و زیانهای اقتصادی آن قابل توجه است زیرا صرف نظر از کاهش تولد بره و بزغاله باعث وارد آمدن زیانهای اقتصادی سنگینی بر اثر کاهش تولید شیر و عوارض ثانویه آن پس از سقط جنین از جمله ناباروری و سایر زیانهای مدیریتی به دامدار می شود (۹، ۱۰ و ۱۱). هر چند عوامل مسبب سقط جنین در دو گروه عفونی و غیر عفونی طبقه بندی می شوند ولی ۹۰-۸۰٪ موارد تشخیص داده شده را عوامل عفونی تشکیل داده و کمتر به عوامل غیر عفونی توجه می شود

(۱۲ و ۱۳). با وجود اینکه شیوع سقط جنین در حیوانات اهلی گسترش جهانی دارد ولی درصد مواردی که عامل سقط جنین تشخیص داده می شود بسیار پایین است. برای مثال در گاو در کشورهای کانادا، نیوزیلند و استرالیا تنها ۳۶٪ تا ۲۳٪ عوامل سقط جنین تشخیص داده می شود (۵، ۶ و ۱۴). از سوی دیگر درصد سقط جنینهای گزارش شده بوسیله دامپروران و دامپزشکان همواره پایین تر از موارد واقعی در سطح گله دامهای اهلی است. برای مثال نشان داده شده است که برای هر سقط جنین گزارش شده بوسیله

\* گروه میکروبیولوژی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد، شهرکرد، ایران  
۲- اداره کل دامپزشکی استان چهار محال و بختیاری، شهرکرد، ایران

چهار محال و بختیاری از گروه میکروبیولوژی دانشگاه تهران بود.

ب) استخراج DNA: از میان روشهای مختلف موجود استخراج DNA با استفاده از کیت ویژه با نام *DNA purification kit* *DNP1* عرضه شده توسط شرکت سیناژن صورت می گرفت. مراحل استخراج مطابق دستورالعمل ارائه شده همراه کیت مذکور انجام می شد.

ج) آزمایشات مولکولی: پس از بررسیهای مختلف و ارزیابی حالات گوناگون از نظر میزان و ترکیب مواد و دمای مراحل مختلف قسمتهای دو گانه آزمایشات مولکولی راه اندازی و به شرح زیر انجام گرفت:

ج-۱) پرایمرها

در این تحقیق پرایمرهای طراحی شده اختصاصی جنس بروسلا (PCR/BRUCE) و اختصاصی گونه ابورتوس اویس سالمونلا (PCR/SA<sub>0</sub>) با توالی زیر استفاده می گردید:

Bruce-5'	-CTA	TTA	TCC	GAT	TGG
				TGG	TCT
Bruce -5'	-GGT	AAA	GCG	TCG	CCA
				GAA	GG
SA <sub>0</sub>	-5'	GCC	GAA	GAT	GAG
				GTC	CAG
SA <sub>0</sub>	.5'	CCG	TGT	TCT	TAC
				CCG	TAT
					C-3'

ج-۲) واکنش زنجیره ای پلی مرز چندگانه (Multiple Polymerase Chain Reaction)

آزمون  $M_{PCR}$  با استفاده از *PCR buffer 10x* به میزان ۰/۷۵ میکرو لیتر،  $MgCl_2$  50mM به میزان ۱ میکرو لیتر،  $dNtp_{(Mix)}$  به میزان ۰/۷۵ میکرو لیتر، از هر پرایمر ۱/۵ میکرو لیتر، *DNA* به میزان ۲ میکرو لیتر، *taq DNA polymerase* 5u/ml به میزان ۰/۱۵ میکرو لیتر،  $H_2O$  به میزان ۱۵ میکرو لیتر و با حجم کلی ۲۵ میکرو لیتر صورت گرفت. پس از افزودن اجزاء PCR در حجمهای فوق و سانتریفوژ کردن لوله‌ها، لوله‌ها در داخل دستگاه PCR قرار داده می شد. در دستگاه PCR مرحله مرحله قبل از واسرشت شدن به مدت ۴ دقیقه در دمای ۹۴ درجه سانتی گراد

مراکز دامپزشکی در ناحیه Guelph, Ontario در کانادا ۳/۴ جنین در هر گله سقط شده است (۸). با وجود اینکه عوامل اصلی سقط جنین اغلب بدون توجه به ناحیه جغرافیایی یکسان است ولی برخی از بیماریها بطور مشخص محدود به ناحیه خاصی می شوند. در مجموع نمودار شیوع سقط جنین تغییراتی نسبت به ناحیه جغرافیایی، آب و هوا، تغذیه، میزان تحرک حیوانات، جمعیت گله، وضعیت بهداشتی و برنامه های واکسیناسیون نشان می دهد بطوری که تغییرات معناداری در هر کدام از این عوامل می تواند موجب تغییرات بعدی در شیوع دیگری بیماری گردد (۱، ۲، ۳، ۴ و ۷).

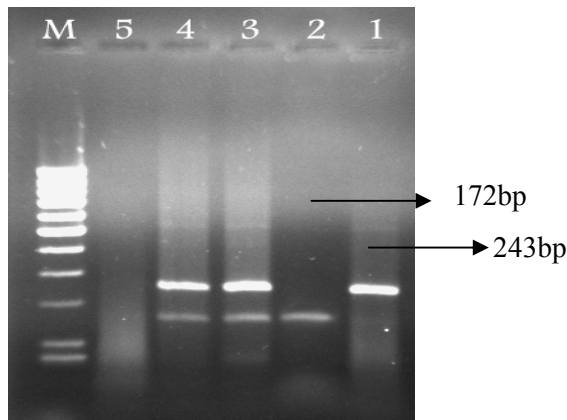
به دنبال گزارش موارد متعدد سقط جنین در گوسفندان استان چهار محال و بختیاری و بررسی های میکروبیولوژیک و سرولوژیک محدود به عمل آمده از برخی نقاط استان که حاکی از حضور چشمگیر برخی عفونتها در بین گوسفندان استان بود تحقیق حاضر با روش مولکولی جهت مشخص کردن شایع ترین عوامل سقط استان در فاصله زمانی پاییز ۱۳۸۵ تا بهار ۱۳۸۶ انجام گرفت.

## مواد و روش کار

الف) نمونه ها: در این تحقیق در مجموع تعداد ۵۴ نمونه از محتویات شیردان جنینهای سقط شده گوسفندی ارجاعی به شبکه دامپزشکی استان چهار محال و بختیاری در فاصله زمانی پاییز و زمستان ۸۵ اخذ و سپس اقدام به منجمد کردن و ارسال به آزمایشگاه مرکز تحقیقات بیوتکنولوژی دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد می گردید.

کنترل مثبت: کنترل مثبت مورد استفاده در مراحل مختلف این طرح در مورد جنس بروسلا، واکسن S<sub>19</sub> از نوع سویه زنده تخفیف حدت یافته بروسلا ابورتوس بود و در مورد سالمونلا ابورتوس اویس نیز باکتریهای جدا شده از استان

مورد سالمونلا ابورتوس اویس ۱۷۲ باز بود که در نگاره ۱ نمایان است.



نگاره ۱- تصویر الکتروفورز محصولات PCR: ۱- جنس بروسلا  
۲- سالمونلا ابورتوس اویس ۳- بروسلا و سالمونلا ابورتوس اویس  
۴- کنترل مثبت ۵- کنترل منفی

### بحث

گونه‌های مختلف باکتری بروسلا (ملی تنسیس، ابورتوس، اویس) و سالمونلا ابورتوس اویس در اروپا و خاور میانه از جمله ایران یکی از عوامل سقط در دو ماه آخر آبستنی است. نظر به اهمیت سقط جنین ناشی از بروسلا در حال حاضر واکسن Rev<sub>1</sub> که در مؤسسه رازی تهیه می‌گردد در بره‌های یک تا چهار ماهه تزریق می‌شود. همچنین در خصوص سالمونلا ابورتوس اویس نیز در ایران تاج بخش و نادعلیان در سال ۱۹۸۰ واکسن کشته سالمونلا ابورتوس اویس را به منظور ایجاد ایمنی در میش‌ها تهیه نمودند که البته مورد استفاده قرار نمی‌گیرد. هدف از این تحقیق از یکسو تعیین میزان فراوانی عوامل اصلی سقط در گوسفندان استان چهارمحال و بختیاری بود و از سوی دیگر معرفی روش MPCR جهت تشخیص سریع عوامل اصلی سقط در این ناحیه، که بر اساس نتایج قسمت اول ۴/۴٪ از سقط‌ها به جهت آلودگی به سالمونلا ابورتوس اویس، ۱۸/۶٪ از

صورت می‌گرفت. در مرحله دوم که ۳۰ بار تکرار می‌شد و اسرشت شدن به مدت ۱ دقیقه در دمای ۹۴ درجه سانتی‌گراد، Annealing به مدت ۴۰ ثانیه در دمای ۵۷ درجه سانتی‌گراد و Extension به مدت ۴۰ ثانیه در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد صورت می‌گرفت. مرحله Extension نهایی نیز به مدت سه دقیقه در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد صورت می‌گرفت.

### ج-۳) الکتروفورز (Electrophoresis)

جهت بررسی تکثیر احتمالی قطعات هدف در واکنش‌های مذکور (۲۴۳ باز در مورد جنس بروسلا و ۱۷۲ باز در مورد سالمونلا ابورتوس اویس)، ۷/۵ میکرولیتر از محصولات PCR با بافر ویژه (loading buffer) مخلوط گردیده و در کنار یک مارکر مناسب (100bp) در ژل آگارز ۱/۵٪ با استفاده از TBE (Tris Borate EDTA) بعنوان حلال آگارز و نیز بافر الکتروفورز، الکتروفورز شدند. پس از گذشت مدت زمان لازم جهت به حرکت در آمدن محصولات PCR (۳۰ الی ۴۵ دقیقه) ژل با استفاده از اتیدیوم بروماید (5mg/ml) رنگ آمیزی شده و پس از شست و شو با دستگاه ترانس لومیناتور زیر نور ماوراء بنفش بررسی و نتایج مشاهده و ثبت گردید.

### نتایج

از ۵۴ نمونه مورد بررسی در این تحقیق، ۲۴ نمونه (۴۴/۴٪) واجد آلودگی به سالمونلا ابورتوس اویس، ۱۰ نمونه (۱۸/۶٪) واجد آلودگی به جنس بروسلا، ۶ نمونه (۱۱/۱٪) واجد آلودگی توأم جنس بروسلا و سالمونلا ابورتوس اویس بودند. همچنین در ۱۴ نمونه (۲۵/۹٪) نیز هیچ آلودگی با پرایمرهای بروسلا و سالمونلا ابورتوس اویس با استفاده از آزمایش MPCR مشخص نگردید. طول قطعه مورد نظر در خصوص جنس بروسلا ۲۴۳ باز و در

for *Brucella* using polymerase chain reaction. *J. Appl. Bacteriol.* 69: 216 – 227.

4. Herman, L. and Ridder, H. (1992): Identification of *Brucella* spp. by using the polymerase chain reaction. *Appl. Environ. Microbiol.* 58: 2099 – 2101.
5. Kirkbride, C.A. (1990): Laboratory diagnosis of livestock abortion. Iowa state University press. Ames. IA. Pp: 260.
6. Leyla, G., Kadri, G. And Umran, O. (2003): Comparison of polymerase chain reaction and bacteriological culture for the diagnosis of sheep brucellosis using aborted fetus samples. *Vet. Microbiol.* 93: 53-61.
7. Masala, G., Porcu, R., Daga, C.D., Scanu, G., Patta, C. and Tola, S. (2007): Detection of pathogens in ovine and caprine abortion sample from Sardinia, Italy by PCR. *J. Vet. Di. Invest.* 19(1): 96-98.
8. Murray, R.D. (1990): A field investigation of causes of abortion in cattle. *Vet. Rec.* 127: 543-547.
9. Nielsen, K.J. and Duncan, J.R. (1990): *Animal Brucellosis*. CRC press. Boca Raton FL. Pp: 453.
10. Ocholi, R.A., Kwaya, J.K.P., Ajogi, I. and Bale, J.O.O. (2005): Abortion due to *Brucella* abortions in sheep in Nigeria. *Rev. Sci. Tech. Off. Int. Epiz.* 24(3): 973-979.
11. Richtzenhain, L.J., Cortez, A., Heinemann, M.B., Soares, R.M., Sakamoto, S.M., Vasconcellos, S.A., Higa, Z.M., Scarcelli, E. and Genovez, M.E. (2002): Multiplex PCR for the detection of *Brucella* spp. and *Leptospira* spp. DNA from aborted ovine fetuses. *Vet. Microbiol.* 87(2):139-147.
12. Romero, C., Ggamzo, M. and Lopez-Goni, L. (1995): Specific detection of *Brucella* DNA by PCR. *J. Clin. Microbiol.* 33: 615 – 617.
13. Salehi, M., Pishva, E., Salehi, R. and Rahmani, M. (2006): Isolation of *Brucella abortus* using PCR-RFLP analysis. *Iranian. J. Pub. Hlth.* 35(4): 22-27.
14. Sambrook, J., Fritsch, E.F. and Maniatis, T. (1989): *Molecular cloning: a laboratory manual*. 2nd edition. Cold spring harbor laboratory press. New York. Pp: 2100.

سقطها به جهت آلودگی به بروسلا و ۱۱/۱٪ از سقطها به جهت آلودگی توأم با هر دو باکتری می‌باشد. بنظر می‌رسد که به دلیل برنامه‌های پیشگیری که بخصوص در مورد بروسلا هر ساله صورت می‌گیرد، به تدریج سقطهای بروسلائی در حال محدود شدن بوده و سقطهای با سایر عوامل از جمله سالمونلا ابورتوس اویس خود را نشان می‌دهد. همچنین از آنجا که در حال حاضر علیرغم زمان طولانی و خطرناک بودن، از روش کشت برای تشخیص عوامل سقط استفاده می‌شود، به نظر می‌رسد با توجه به حالت حساسیت بالای روش mPCR، این روش به عنوان جایگزینی مناسب بخصوص در موارد تشخیص مرسوم درمانگاهی باشد. با عنایت به نتایج تحقیق فوق و با نظر به اینکه سقط یک مشکل بسیار اساسی در گله‌های گوسفندی سطح کشور محسوب می‌شود به نظر می‌رسد که در خصوص سالمونلا ابورتوس اویس بخصوص با توجه به فراوانی آن حداقل در استان چهار محال و بختیاری واکسیناسیون امری لازم و ضروری می‌باشد. از طرف دیگر سادگی، سرعت و توانایی جستجو کردن دو یا چند عامل به شکل موازی و همزمان از جمله محاسنی است که می‌توان روش mPCR را به عنوان روش جایگزین کشت بخصوص در مورد روشهای مرسوم تشخیص درمانگاهی معرفی کرد.

### فهرست منابع

- ۱- حسنی طباطبایی. ع و فیروزی. ر (۱۳۸۰). بیماری‌های باکتریایی دام، انتشارات دانشگاه تهران، صفحات ۲۵۲ و ۳۲۰.
2. Beuzon, C.R., Schiaffino, A., Leori, G., Cappu Ccinell, P., Rubino, S. And Casadesus, J. (1997): Identification of *Salmonella abortus ovis* by PCR amplification of a serovar-specific IS200 element. *Appl. Env. Microbiol.* 63(5): 2082-2085.
3. Fekete, A.J. and Halling, S.M. (1990): Preliminary development of a diagnostic test