

بررسی سرولوزی لپتوسپیروزیس در گوشه های نر در گاوداری های نیمه صنعتی اطراف تهران

• غلامرضا عبدالله پور

دانشیار آزمایشگاه تحقیقاتی لپتوسپیروز، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران (نویسنده مسئول)

• زهرا افتخاری

رزیدنت بیماری های درونی دام های بزرگ دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران

• سعید ستاری تبریزی

کارشناس آزمایشگاه تحقیقاتی لپتوسپیروز، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران

• فرهاد موسی خانی

عضو هیات علمی دانشگاه آزاد اسلامی واحد کرج

• نفیسه علی قاضی

دانشجوی دکترای عمومی دامپزشکی دانشگاه تهران

تاریخ دریافت: شهریور ماه ۱۳۹۰ تاریخ پذیرش: شهریور ماه ۱۳۹۰

تلفن تماس نویسنده مسئول: ۰۹۱۲۳۲۷۵۲۸

Email: greza@ut.ac.ir

چکیده

لپتوسپیروزیس یکی از بیماری های اسپیروکتی حاد می باشد که به لحاظ گسترش جهانی اهمیت ویژه ای دارد همچنین به عنوان یک بیماری زئونوز در سراسر جهان مطرح است. سرووارهای درگیر کنندهٔ جمعیت های گاوی در سراسر جهان معمولاً شامل ایکتروهموراژیه، هارجو، پومونا و گریپوتیفوza می باشد. در مطالعهٔ حاضر، ۲۰۰ نمونه سرمی از گوشه های نر ۲-۸ ماهه در در دو ماه اردیبهشت و مهر ۱۳۸۸ جمع آوری گردید. نمونه های سرمی با کمک روش آزمایشگاهی MAT (تست آگلوتیناسیون میکروسکوپیک) با ۶ سرو وار شامل های هارجو، پومونا، کانیکولا، گریپوتیفوza، ایکتروهموراژیه و بالوم برای جستجوی پادتن مورد بررسی قرار گرفتند. نتایج با ۱/۱۰۰ به عنوان نمونه های سرمی مثبت در نظر گرفته شدند. این مطالعه نشان می دهد که حدود ۲۹ درصد (۵۸ مورد) نمونه های سرمی مثبت بودند و بیشترین آلودگی مربوط به سرووار پومونا بود. همچنین بیشترین شیوع در ماه مهر و اردیبهشت به ترتیب مربوط به سرووار پومونا و گریپوتیفوza بود. هدف از این مطالعه، بررسی و جستجوی پادتن های لپتوسپیروز در سرم گوشه های (بدون عالیم کلینیکی) و مقایسهٔ میزان شیوع سرووار های لپتوسپیرا در دو ماه مختلف در منطقه مورد مطالعه بود. این مطالعه نشان می دهد که در ماه های پر بارش سال، دامپزشکان و مدیران فارم ها (مزارع، گله داری ها، محل های پرورش موجودات زنده) باید توجه ویژه ای نسبت به امکان ناقل بودن و حامل بودن گاوهای نر تخمی داشته باشند تا از گسترش عامل به گاوداری های دیگر جلوگیری شود.

کلمات کلیدی: لپتوسپیروزیس، گوشه های نر، MAT، گاوداری های نر، اطراف تهران

Veterinary Journal (Pajouhesh & Sazandegi) No 93 pp: 33-38

Serological survey of leptospirosis in calves in Tehran suburb

By: Gh. Abdollahpour, Associated Professor of Veterinary Faculty, Tehran University, (Corresponding Author;
Tel: +9891212327528) Z. Eftekhari, PhD Student of Veterinary Faculty, Tehran, S. Sattari Tabrizi, Expert of
Leptospiro Research Lab, Veterinary Faculty, F. Mousakhani, Member of Scientific Board of Islamic Azad
University, N. Alighazi, Student in Veterinary Medicine, Veterinary Faculty of Tehran.

Leptospirosis is one of the main causes of acute febrile illness and is presumed to be the most widespread zoonotic disease in the world. Cattle populations may be infected with serovars Hardjo, Pomona and Grippotyphosa. Infection with Icterohaemorrhagiae, Bratislava, Hebdomadis, Autumnalis, Australis, Sejroe, Canicola and Bataviae serovars also occurs. In this study, 200 serum samples were collected from calves of 2-8 months-age from Tehran suburbs farms during October 2009 and May 2010. Sera were tested for antibodies against 6 serovars of Leptospira interrogans including: Hardjo, Pomona, Canicola, Grippotyphosa, Icterohaemorrhagiae and Ballum using standard microscopic agglutination test (MAT) and titers of $\geq 1/100$ were considered to be positive. The results of this study showed that 58 (29%) of the calves were MAT positive, mainly to serovar Pomona. In October the most prevalent Leptospira serovar was Pomona and in May the most prevalent Leptospira serovar was Grippotyphosa. The aim of this study was to evaluate the presence of leptospiral antibodies in calves which did not show any clinical symptoms of leptospirosis and comparing two months in our study zone. It is concluded that the managers and veterinarians must pay more attention to the herd's health because of biosecurity, specially in rainy months for preventing calves from becoming a source of continues infection in the herds.

Key words: DNA extraction, Fasciola, Molecular study.

مقدمه

در محیط زنده بماند (۴). تشخیص لپتوسپیروز بر پایه عالیم کلینیکی و گرفتن تاریخچه و روش های آزمایشگاهی امکان پذیر است. روش استاندارد سرولوژیکی برای شناسایی پادتن های لپتوسپیروز طبق سازمان بهداشت جهانی (WHO)، آزمایش آگلوتیناسیون میکروسکوپیک (MAT) (M) می باشد که روشی ارزان بوده با حساسیت قابل قبولی بوده و دسترسی به آنها نیز امکان پذیر است (۱). آزمایش MAT شامل مخلوط کردن سرم رفیق شده با پادگن حاوی اسپیروکت زنده ی سرووارهای مختلف مطرح در منطقه می باشد که حضور پادتن در نمونه سرمی به وسیله آگلوتیناسیون شناسایی می شود (۱۰). در این روش، نمونه های سرمی در رقت های مختلف تهیه شده و با آنتی زن مخلوط شده و در زیر میکروسکوپی زمینه سیاه مورد بررسی قرار می گیرند. دام های آلوده تیتر های مساوی یا بالاتر از ۱/۱۰۰ را شامل می شوند (۱۴). هدف این مطالعه بررسی میزان شیوع سرووارهای مختلف لپتوسپیروز در گوساله های نر تخمی در گاوداری های اطراف تهران می باشد و مقایسه ای میزان شیوع سرووارهای لپتوسپیرا در دو ماه مختلف در منطقه مورد مطالعه بود.

مواد و روش کار

منطقه ی مورد مطالعه شامل ۱۰ گاوداری صنعتی، نیمه صنعتی و سنتی در اطراف تهران می باشد که گوساله های نر بعد از ۱۰ ماهگی به عنوان گاوان نر تخمی به سایر گاوداری های صنعتی و نیمه صنعتی به فروش می رستند. ۲۰۰ نمونه ی سرمی از گوساله های دورگ و هلشتاین خالص در بازه ی سنی ۲-۸ماه در دو ماه اردیبهشت و مهر ۱۳۸۸

لپتوسپیروزیس از بیماری های اسپیروکتی مهم است که جزو بیماری های مشترک در سراسر جهان مطرح می باشد (۹). Farr در سال ۱۹۹۵ سرووارهای این اسپیروکت را بیش از ۲۳۰ نوع گزارش کرده بود (۵). تاکنون بیش از ۱۸ گونه و ۲۰۰ سرووار از لپتوسپیروز شناسایی شده است اما به نظر می رسد که همه ی این سرووارها بیماری زا نیستند (۹). عفونت لپتوسپیرایی در گاوان، اولین بار در سال ۱۹۹۴ در روسیه توسط Faine گزارش شد (۴). گاوان در سراسر جهان معمولاً توسط سویه های هارجوجی گاوی، پومونا و گریبووتیفوزا دچار بیماری می شوند اما عفونت با سویه های ایکتروهمورازیه، براتیسلاوا، اوتمنایس، استرالیس، سرجو، کانیکولا و باتاویا نیز گزارش شده است (۴، ۵). اصلی ترین منبع لپتوسپیروز، ترشحات دامی به ویژه ادرار می باشد. لپتوسپیروز در لوله های کلیه میزبان خود ساکن می شود و چرخه انتقال آن شامل میزبان نگهدارنده عامل، میزبان حامل، محیط و انسان می باشد. انتقال عامل به دو صورت مستقیم و غیر مستقیم است. انتقال عامل زمانی رخ می دهد که لپتوسپیروز از یافت ها، مایعات بدن، با ادرار دام بیمار یا حاملین بدون عالیم وارد بدن میزبان تازه شود، همچنین انتقال عفونت از طریق تماس جنسی و خوردن شیر آلوده نیز امکان پذیر است (۱۶). انتقال از طریق جفت نیز در سال های ۱۹۹۶، ۱۹۹۵ و ۱۹۸۴ و توسط Ellis گزارش شده است (۳). انتقال مستقیم از دام به انسان در افرادی که به صورت حرفة ای با دام تماس دارند از قبیل دامپزشکان، قصاب ها، دامداران رخ می دهد. انتقال غیرمستقیم از طریق تماس انسان یا حیوان با محیط آلوده به عامل امکان پذیر است زیرا لپتوسپیروز می تواند به مدت طولانی

و گریپوتیفوزا بود. طبق گزارش بولین در سال ۱۹۹۶، نتایج سرولوزی MAT مثبت نشان دهنده آلودگی دام ها در طی تماس مستقیم با میزان نگهدارنده وحشی یا به دنبال واکسیناسیون می باشد. اما در این مطالعه دام های در گیر هیچ واکسنی بر علیه لیپتوسپیروز دریافت نکرده بودند (۲). البته بر اساس گزارشات منتشره در سال ۲۰۰۵ توسط Green واکسیناسیون ضرورتاً انتشار عامل توسط دام ها جلو گیری نمی کند و خود واکسن نیز می تواند به عنوان یک منبع عفونت برای گاوداری مطرح باشد (۶) و گوساله هایی که واکسن bivalent دریافت کرده باشند بر علیه سویه های دیگر مقاومتی نشان نمی دهند (۷). البته برخی گزارشات بیان کرده اند که واکسیناسیون از انتشار عامل متوجه سیستم اداری جلوگیری می کند (۱۵). بر اساس این مطالعات نمی توان دقیقاً بیان کرد که آیا در چنین مواردی برای جلوگیری از ورود عامل به دامداری های مد نظر می توان از واکسن به عنوان یک عامل حفاظتی استفاده کرد یا نه؟! بر اساس این مطالعه حتی در صورت عدم دریافت واکسن در گوساله های بدون عالیم بالینی نیز انتظار انتشار عامل در گله وجود دارد. بر اساس نتایج و مطالعات بررسی شده توسط عبد الله پور و همکاران در سال ۱۳۸۸، سگ های موجود در گله که به عنوان سگ گله یا سگ نگهبان می باشند، می توانند یکی از عوامل گسترش عامل در سطح گله باشند (۱۱).

بر اساس گزارشات Ward در سال ۲۰۰۲ و بر اساس نتایج بررسی مورد مطالعه ما در ماه های پربران مثل ماه مهر در منطقه مورد مطالعه میزان شیوع بیماری بیشتر است به همین دلیل در ماه های مهر، آبان، اردیبهشت و خداداد بیشترین شیوع نمونه های سرولوزیکی مثبت می باشد (۱۸، ۱۷).

raig ترین سویه ای لیپتوسپیروز در میان گاوان در سراسر جهان سویه ای هارجو می باشد اما در مناطق اطراف تهران شیوع سویه های پومونا و گریپوتیفوزا بیشتر از بقیه سویه ها بود و این بیان گر آن است که با توجه به نوع سویه شایع در منطقه، واکسن مورد نظر باید استفاده گردد.

در مطالعه ای که در سال ۲۰۱۰ در گاوان کشتارگاه اطراف رشت توسط شفیقی و همکارانش انجام گرفت بیشترین سویه ای جدا شده از گاوan سویه ای پومونا بود که با مطالعات ما نیز همخوانی دارد. در این مطالعه از بین ۹۸ نمونه ای انتخابی به صورت تصادفی ۳۰ درصد نمونه های مثبت مربوط به گاوan نر بود (۱۵).

در مطالعه ای که در سال ۲۰۰۵ در ترکیه توسط Ozkan و Vildan انجام گرفت بیشترین سویه ای جدا شده از گاوan توسط تست اگلوتیناسیون میکروسکوپیک، سویه ای گریپوتیفوسا و هارجو بود (۱۳). مطالعه ای حاضر نشان دهنده ای آن است که انجام آزمایشات سرولوزیکی برای تأمین امنیت بیشتر و بیوسکیوریتی به ویژه در مناطق پر باران و مرتکب قبل از اقدام به فروش گاوan نر و گوساله ها به عنوان گاوan تخمی ضروری به نظر می رسد. از سوی دیگر به دلیل افزایش سویه ای پومونا در گاوداری ها و به دلیل آنکه سگ اصلی ترین میزان نگهدارنده ای این سویه محسوب می شود، احتمالاً تست سگ های گله و واکسیناسیون سگ ها میتواند نقش مهمی در کنترل لپتوس پیروزیس گاوan داشته باشد.

جمع آوری گردید. گوساله های مورد مطالعه هیچ واکسنی بر علیه لیپتوسپیروز در یافت نکرده بودند و در گاوداری های مورد مطالعه از سگ به عنوان محافظ استفاده می شد. نمونه های سرمی تا زمان انجام آزمایش سرولوزیکی در دمای ۲۰-۲۰ درجه سانتی گراد نگهداری شدند.

روش آزمایشگاهی مورد مطالعه طبق توصیه OIE روش سرولوزیکی MAT بود (۱۱، ۱۲) که در بیمارستان آموزشی، پژوهشی دانشگاه تهران واقع در مردآباد کرج انجام گردید.

پادگن های زنده ۶ سویه مختلف *Leptospiros interrogans* به ۷-۱۰ روز در مایع EMJH قرار گرفته تا تکثیر یابند سپس در یک فلاسک مخصوص در رقت ۱/۱۰۰ تهیه شدند. سویه های مورد آزمایش شامل کانیکولا، گریپوتیفوزا، ایکتروهمورازیه، پومونا، بالیوم و هارجو بودند که رایج ترین سویه های منطقه مورد مطالعه می باشند. نمونه های سرمی تهیه شده در رقت های مختلف ۱/۵۰، ۱/۱۰۰، ۱/۲۰۰، ۱/۴۰۰، ۱/۶۰۰ راقیق گردیدند و برای هر تست یک نمونه کنترل مثبت و یک نمونه کنترل منفی نیز در نظر گرفته شد.

۶ میکرولیتر پادگن با ۶ میکرولیتر سرم راقیق شده، مخلوط گردید و به مدت ۹۰ دقیقه در دمای ۲۹ ± ۱ درجه سانتی گراد انکوبه شدند (۱۳)، نمونه های اگلوتینه شده در رقت ۱/۱۰۰ به بالا جزء نمونه های مثبت در نظر گرفته شدند.

نتایج

نتایج اپیدمیولوزیکی و سرولوزیکی سویه های مختلف اینتروگانس در جدول ۱ بیان شده است. از ۲۰۰ نمونه ی سرمی تهیه شده حدود ۲۹ درصد (۵۸ نمونه) از لحاظ سرولوزیکی مثبت بودند. از میان ۸۸ نمونه سرمی تهیه شده در اردیبهشت ماه ۲۲/۷۲ درصد نمونه ها مثبت (۲۰ نمونه سرمی) و در مهرماه از میان ۱۲ نمونه، نمونه ها سرمی مثبت (۳۳/۹۲ درصد ۳۸ مورد) بودند.

در اردیبهشت ماه بیشترین شیوع سویه های لیپتوسپیرا به ترتیب مربوط به سروار گریپوتیفوزا ۱۷/۴۰ درصد (۱۳ مورد)، پومونا ۵/۶۸ درصد (۴ مورد) و کانیکولا ۵/۶۸ درصد (۴ مورد) در رقت ۱/۱۰۰ (جدول ۲). در مهر ماه بیشترین شیوع سویه های لیپتوسپیرا به ترتیب، سویه پومونا در رقت ۱/۱۰۰ برابر با ۲۶/۷۸ درصد (۲۵ مورد) و سویه گریپوتیفوزا در رقت ۱/۲۰۰ برابر با ۱۶/۹۶ درصد (۱۰ مورد) بود (جدول ۳). در مجموع نمونه ها ۱۹ نمونه سرمی به بیش از یک سویه لیپتوسپیرا و اکنش مثبت نشان دادند. و بیشترین شیوع سرولوزیکی رقت ۱/۱۰۰ بود و بیشترین تیتر مشاهده شده در نمونه ها رقت ۱/۴۰۰ بود در مجموع، نمونه های سرولوزیکی مثبت در ماه مهر بیشتر از ماه اردیبهشت بود و شیوع سویه ای پومونا بیشتر از بقیه سویه ها بود.

بحث

در مطالعه ای حاضر، ۲۰۰ نمونه سرمی از گوساله های نر ۲-۸ ماهه در دو ماه اردیبهشت و مهر ۱۳۸۸ جمع آوری گردید و نتایج نشان در دهند که حدود ۲۹ درصد (۵۸ نمونه) میزی مورد مطالعه مثبت بودند و بیشترین آلدگی مربوط به سرووار پومونا بود. همچنان بیشترین شیوع در ماه مهر و اردیبهشت به ترتیب مربوط به سروار پومونا

جدول ۱- شیوع پادتن های L.interrogans در ۲۰۰ نمونه سرمی از گوساله های نر تخمی در گاوداری های صنعتی اطراف تهران

زمان	تعداد گوساله	تعداد سرم مثبت	درصد کل
۱۳۸۸ مهر	۱۱۲	۳۸	۳۳/۹۲
۱۳۸۸ اردیبهشت	۸۸	۲۰	۲۲/۷۲
کل	۲۰۰	۵۸	۵۶/۶۴

جدول ۲- تعداد نمونه های سرمی مثبت در مقابل سروار های مختلف لپتوسپیرا در رقت های مختلف در ماه اردیبهشت

سروار	رقت ها			
	۱۰۰/۱	۲۰۰/۱	۴۰۰/۱	۸۰۰/۱
G	۱۳	۲	•	•
P	۴	۱	•	•
I	•	•	•	•
C	۴	•	•	•
B	•	•	•	•
H	•	•	۱	•
جمع کل	۲۱	۳	۱	•

جدول ۳- تعداد نمونه های سرمی مثبت در مقابل سروار های مختلف لپتوسپیرا در رقت های مختلف در ماه مهر

سروار	رقت ها			
	۱/۱۰۰	۱/۲۰۰	۱/۴۰۰	۱/۸۰۰
G	۹	۱۰	•	•
P	۲۵	۵	•	•
I	•	•	•	•
C	۲	۱	•	•
B	•	•	•	•
H	۱	۲	•	•
جمع کل	۳۷	۱۸	•	•

جدول ۴-توزیع فراوانی و درصد نمونه های مشبت در رقت های مختلف در ماه اردیبهشت

تعداد سروارها	تعداد موارد +	فراوانی سرمی
یک سروار	۱۵	۱۷
دو سروار	۵	۴
سه سروار	۰	۵/۶۸
چهار سروار	۰	۰
پنج سروار	۰	۰
جمع کل	۲۰	۰

جدول ۵-توزیع فراوانی و درصد نمونه های مشبت در رقت های مختلف در ماه مهر

تعداد سروارها	تعداد موارد +	فراوانی سرمی
یک سروار	۲	۲۱/۴۸
دو سروار	۴	۹/۸۲
سه سروار	۱	۲/۶۷
چهار سروار	۳	۰
پنج سروار	۰	۰
جمع کل	۱۰	۳۳/۹۷

African Mic Res J, 4(20): 2118-2121.

- 16- Schreiber P, Martin V, Najbar W et al (2005) Prevention of renal infection and urinary Shedding in dogs by a *Leptospira* vaccination. *Vet Mic* 108:113-118.
 - 17- Ward, PM. (2002) Seasonality of canine leptospirosis in the United States and Canada and its association with rainfall. *J Preventive Vet Med* 56(3): 203-213.
 - 18- Ward ,PM. Glickman, LT. Guptill ,LF. (2002) Prevalence and risk factors for leptospirosis among dogs in the United States and Canada. 677 cases (1970–1998) *J Am Vet Med Assoc* 220(53): 53-58.
-

منابع مورد استفاده

- 1- Abdollahpour, G., Shafighi, S.T. and Sattari Tabrizi S. (2009) Serodiagnosis of leptospirosis in cattle in North of Iran, Gilan, *International Journal of Veterinary Research*, Vol. 3 No. 1 page 7-10.
- 2- Bolin, CA. (1996) Diagnosis of leptospirosis: a reemerging disease of companion animals. *Sem Vet Med Surg. (Small Anim.)* 11: 166-171.
- 3- Ellis, WA. (1984) Bovine leptospirosis in the tropics; prevalence, pathogenesis and control. *Preventive vet. Med.*, 2, 411-421.
- 4- Faine , S. (1994) *Leptospira and leptospirosis*. Boca Raton, Fl: CRC Press, 215-28.
- 5- Farr , RW.(1995) *Leptospirosis. Clin Infect Dis* 1995; 21: 1-8.
- 6- Greene ,CE. (2005) *Infectious diseases of the dog and cat*; 3rd edition; W. B. Saunders Company, Philadelphia. USA.
- 7- Hanson, LE. (1982) Leptospirosis in domestic animals: the public health. *J Am Vet MedAssoc* ,181: 1505-1509.
- 8-Khorami N, Malmasi A, Zakeri S, Zahraei Salehi T, Abdollahpour G, Nassiri S. M, Nejati A (2009) Screening urinalysis in dogs with urinary shedding of leptospires. *Comp Clin Pathol* 19(3):271-274.
- 9- Levett, PN. (2001) Leptospirosis. *Clin. Microbiol. Rev.*, 14: 296-326.
- 10-Matsunaga, J. Barocch, M A . Croda, J. Young, T A. Sanchez, Y. Siqueira, I . Bolin, CA . Reis, M G. Riley, L W. Haake, D A, and I. Ko ,A .(2003) Pathogenic Leptospiran species express surface-exposed proteins belonging to the bacterial immunoglobulin superfamily. *Molecular Microbiology* 49 (4), 929–945
- 11- Office International des Epizooties. In: Manual of Diagnostic Tests and Vaccines for Terrestrial Animals. Dowloaded on July 2004 from [http://www.oie.int/eng/normes/manual/A_00043,00069 and 00071.Htm>](http://www.oie.int/eng/normes/manual/A_00043,00069 and 00071.Htm).
- 12- OIE (2000) *Manual of standards of diagnostic tests and vaccines*, leptospirosis, part 2, section 22: chapter 2. 2. 4, paris.
- 13- Ozkan, A and Vildan, Z (2005) Determination of the Seroprevalence of Leptospirosis in Cattle by MAT and ELISA in Hatay, Turkey. *Turk. J Vet .Anim .Sci* 29,1019-1024
- 14- Radostits , OM. Gay , CC. Hinch , C. Kenneth, W. Constable, PD. (2007) *Veterinary Medicine: A textbook of cattle, horses, sheep, pigs and goats*. 10th Ed; Saunders Elsevier.pp 1098-1100.
- 15- Shafighi, S.T., Abdollahpour, G., Zahraei Salehi, T. and Tajbakhsh, H. (2010) Serological and bacteriological study of Leptospirosis in slaughtered cattle in North of Iran (Rasht),