



بررسی میزان فراوانی سرووارهای شایع مولد لپتوسپیروزیس در سرم کارکنان کشتارگاه صنعتی دام استان زنجان

پژواک خاکی^۱، ابراهیم خداوردی داریان^۲، سهیلا مرادی بیدهندی^۳، حمید یاحقی^۴، مهرانگیز دژبرده^۵، ناهید سلطانی مجد^{۶*}

^۱استادیار، بخش میکروب شناسی، مرکز تحقیقاتی واکسن و سرم سازی رازی، کرج، ^۲کارشناس ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد کرج، باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان، آدانشیار، بخش میکروب شناسی، مرکز تحقیقاتی واکسن و سرم سازی رازی، کرج، ^۳کارشناس ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد دامغان، گروه میکروبیولوژی ^۴کارشناس ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد کرج، گروه میکروبیولوژی ^۵کارشناس ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد زنجان، گروه میکروبیولوژی.

چکیده

سابقه و هدف: لپتوسپیروز یکی از مهم ترین بیماری های مشترک انسان و دام با فراوانی زیاد در سراسر جهان است. عفونت افراد در کشتارگاه تصادفی است و معمولاً پس از تماس مستقیم با ادرار یا لاشه حیوانات آلوده اتفاق می افتد. این پژوهش با هدف بررسی میزان آلودگی سرمی به سویه های مختلف لپتوسپیرو/ایتروگانس در کارکنان کشتارگاه صنعتی گاو استان زنجان انجام شد. **مواد و روش ها:** این پژوهش به صورت مقطعی - توصیفی بر روی ۹۸ نمونه سرم جمع آوری شده از کارکنان کشتارگاه صنعتی استان زنجان از بهمن ۱۳۸۹ تا شهریور ۱۳۹۰ انجام شد. تمامی نمونه های سرمی پس از کدگذاری و مشخصات آنها ثبت گردید. سپس با استفاده از ۷ سروتیپ زنده لپتوسپیرو موجود در کلکسیون میکروبی آزمایشگاه رفرنس لپتوسپیرو بخش میکروب شناسی مؤسسه واکسن و سرم سازی رازی کرج به وسیله ای آزمون آگلوتیناسیون میکروسکوپی (MAT) مورد بررسی قرار گرفتند.

نتایج: نتایج حاصل از بررسی ۹۸ نمونه سرمی نشان دهنده واکنش مثبت ۳۴ نمونه (۳۴/۷٪) با یک یا بیش از یک سرووار بود. همچنین ۶۴ نمونه (۶۵/۳٪) سرمی از لحاظ سرولوژیکی منفی بودند. شایع ترین سرووارهای مشاهده شده لپتوسپیرو، سرووارهای سرجوهارجو، گریپوتایفوزا و کانیکولا به ترتیب با فراوانی ۴۷/۸٪، ۱۵/۲٪ و ۱۳٪ بود.

نتیجه گیری: شیوع بالای آلودگی در زنجان و مطالعات انجام شده در سایر شهرهای ایران و بالا بودن تیتراژ سرمی نشان دهنده حضور عفونت لپتوسپیرویی در زنجان می باشد، که این امر منجر به انتقال آلودگی به چرخه مواد غذایی خواهد شد. با توجه به نتایج حاصل از این تحقیق پیشنهاد می گردد که از واکسن های در بردارنده سروتیپ های یاد شده، برای کنترل آلودگی در دامها استفاده گردد.

واژگان کلیدی: لپتوسپیرو، MAT، کشتارگاه.

پذیرش برای چاپ: آذر ۱۳۹۰

دریافت مقاله: مهر ۱۳۹۰

(*آدرس برای مکاتبه: کرج، دانشگاه آزاد اسلامی واحد کرج، باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان

تلفن: ۰۹۱۲۷۶۷۰۲۴۷

پست الکترونیک: nahid.majd@yahoo.com

مقدمه

بیماری و نیز شناسایی عامل آن در حد گونه و سروگروه استفاده می‌شود (۵ و ۷).

تشخیص لپتوسپیروهای بیماری‌زای شایع و بومی در هر منطقه عامل مهمی در شناسایی مخازن بیماری می‌باشد (۱۰). اولین مطالعه گسترده در ایران در مورد لپتوسپیروز در سال ۱۳۳۶ توسط مقامی و همکارانش انجام پذیرفت که مشخص نمود ۳۱٪ گاوها و ۱۷٪ گوسفندان به سروتیپ‌های مختلف لپتوسپیرو آلوده بودند (۱۰). مطالعات مشابهی که توسط سایر پژوهشگران در مناطق دیگر ایران انجام گرفته است نشان دهنده آلودگی نسبتاً بالای گاوها می‌باشد (۱۱-۱۵). ایماندار و همکارانش در شهرستان خوی با بررسی آلودگی سرمی سروتیپ‌های مختلف لپتوسپیرو در کارگران کشتارگاه صنعتی دام شهرستان خوی نشان دادند که از تعداد ۳۰ نمونه سرمی تهیه شده از افراد در تماس با دام، ۴ نمونه مثبت (۳۳/۳۳٪) و ۱۲ نمونه مشکوک (۴۰٪) می‌باشد. همچنین شایع‌ترین سروتیپ در مورد نمونه‌های سرمی مثبت، ایکتروهموراژیه و در نمونه‌های مشکوک، سروتیپ پومونا گزارش گردید. در پژوهش یاد شده تمام نمونه‌های دارای تیترا بالاتر از ۱:۲۰۰ مثبت در نظر گرفته شدند (۱۶).

هدف از این پژوهش، بررسی میزان شیوع آلودگی به لپتوسپیروزیس در کارکنان کشتارگاه‌های استان زنجان با استفاده از آزمون MAT بود.

مواد و روش‌ها

این پژوهش به صورت مقطعی-توصیفی بر روی ۹۸ نمونه سرمی تمامی افراد شاغل در کشتارگاه صنعتی استان زنجان که به صورت روزانه در ارتباط مستقیم یا غیر مستقیم با دام بودند از بهمن ۱۳۸۹ تا شهریور ۱۳۹۰ انجام شد. نمونه‌ها در شرایط استاندارد به آزمایشگاه رفرانس لپتوسپیرو بخش میکروب

لپتوسپیروزیس یک بیماری مشترک بین انسان و حیوان است که توسط باکتری لپتوسپیرو ایجاد می‌گردد. لپتوسپیروها به دو گونه بیماری‌زای لپتوسپیرو ایترروگانس (*L. interrogans*) و ساپروفیت لپتوسپیرو بیفلکسا (*L. biflexa*) طبقه‌بندی می‌شوند، که هر کدام از این گونه‌ها دارای تعداد زیادی سروارهای مختلف می‌باشند. لپتوسپیروها باکتری‌هایی هستند که طیف وسیعی از حیوانات اهلی و وحشی و همچنین انسان را آلوده می‌کنند. حیوانات اهلی و وحشی و جوندگان مخزن اصلی این بیماری محسوب می‌شوند و اغلب آن‌ها پس از ابتلا به بیماری معمولاً تا پایان عمر خود به صورت ناقل یاقی می‌مانند و باکتری را از طریق ادرار دفع می‌کنند. بنابراین انتقال این بیماری از طریق تماس افراد با آب یا خاک آلوده به ادرار این حیوانات صورت می‌گیرد (۳-۱). این بیماری دارای انتشار جهانی است و در مناطق معتدل و مرطوب شیوع بیشتری دارد (۴ و ۵). همچنین در کشورهای در حال توسعه مانند ایران یک بیماری شغلی محسوب می‌شود و کشاورزان، دامداران و کارکنان کشتارگاه‌ها را بیشتر درگیر می‌نماید (۸ و ۹). مطالعات سروایدمیولوژیکی و باکتریولوژیکی انجام شده در ایران افزایش ابتلا به این بیماری را نشان می‌دهد (۶).

برای تشخیص لپتوسپیروزیس، آزمون سروولوژیکی جایگاه ویژه‌ای دارد. مشاهده مستقیم لپتوسپیرو در زیر میکروسکوپ زمینه تاریک در نمونه‌های کلینیکی بسیار مشکل می‌باشد و به دلیل سخت رشد بودن و احتمال بالای آلودگی محیط کشت، جداسازی آن از نمونه‌های کلینیکی به روش کشت بسیار مشکل و زمان بر است و در اغلب موارد با موفقیت همراه نمی‌باشد. (۷-۹). بنابراین آزمون میکروآگلوتیناسیون (MAT) برای تشخیص این بیماری یک روش استاندارد محسوب می‌شود که مطمئن‌ترین و متداول‌ترین روش به حساب می‌آید و در تمام آزمایشگاه‌های رفرانس برای تأیید تشخیص این

کلیه اجرام لپتوسپیروزیس زنده و فعال بودند آگلوتیناسیون آن‌ها منفی در نظر گرفته شد. به منظور کنترل صحت آزمایش، ۲ شاهد در کنار نمونه‌ها قرار گرفت که شاهد اول سرم استاندارد مثبت و شاهد دوم سرم استاندارد منفی بود. سپس داده‌های به دست آمده با استفاده از آزمون آماری مربع کای مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت. مرز معنی داری در $p < 0/05$ قرار داده شد.

نتایج

نتایج حاصل از بررسی ۹۸ نمونه سرمی نشان داد که ۳۴ نمونه (۳۴/۷٪) با یک یا بیش از یک سروار واکنش مثبت داشتند. همچنین ۶۴ نمونه (۶۵/۳٪) از لحاظ سرولوژیکی منفی بودند. شایع‌ترین سروارهای مشاهده شده لپتوسپیرو، سروارهای سرجوهارجو ۴۷/۸٪، گریپوتایفوزا ۱۵/۲٪ و کانیکولا ۱۳٪ بود. سروارهای پومونا ۰٪ و سرجو ۴/۳٪ دارای کمترین فراوانی بودند. بیشتر نمونه‌های مثبت نیز با تیتراژ ۱:۲۰۰، ۱:۴۰۰ و ۱:۸۰۰ به ترتیب با فراوانی ۵۰٪، ۳۴/۸٪ و ۱۵/۲٪ مثبت تشخیص داده شدند (جدول ۱).

جدول ۱: فراوانی سروارهای لپتوسپیرو در سرم کارکنان کشتارگاه.

سروتیپ	عیار پادتن		
	۱:۲۰۰	۱:۴۰۰	۱:۸۰۰
Harjoe	۷ (۳۰/۴)	۹ (۵۶/۲)	۶ (۸۵/۷)
Canicola	۶ (۲۶/۱)	۰ (۰)	۰ (۰)
Autumnalis	۲ (۸/۷)	۰ (۰)	۱ (۱۴/۳)
Icterohae morrhagi	۴ (۱۷/۴)	۲ (۱۲/۵)	۰ (۰)
Sejroe	۲ (۸/۷)	۰ (۰)	۰ (۰)
Grippot yphosa	۲ (۸/۷)	۵ (۳۱/۲۵)	۰ (۰)
Pomona	۰ (۰)	۰ (۰)	۰ (۰)
جمع (n=۴۶)	۲۳ (۵۰)	۱۶ (۳۴/۸)	۷ (۱۵/۲)

شناسی مؤسسه واکسن و سرم سازی رازی کرج منتقل گردید. خون‌های گرفته شده با دور ۲۵۰۰ rpm به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفوژ گردید و سرم‌ها پس از جداسازی تا زمان آزمایش در میکروتیوپ ۲ میلی‌لیتری و در فریزر ۲۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند.

تمامی نمونه‌های سرمی پس از کدگذاری و نوشتن مشخصات لازم با استفاده از ۷ سروتیپ زنده لپتوسپیرو ایتروگانس شامل سروارهای اتومنالیس (RTCC2802)، پومونا (RTCC2815)، گریپوتایفوزا (RTCC2808)، سرجوهارجو (RTCC28021)، سرجوسرجو (RTCC2817)، کانیکولا (RTCC2805)، ایکتروهموراژیه (RTCC28012)، موجود در کلکسیون میکروبی این آزمایشگاه به وسیله‌ی آزمون آگلوتیناسیون میکروسکوپی (MAT) مورد بررسی قرار گرفتند. سرم‌های با واکنش مثبت حداقل دارای ۵۰ درصد آگلوتیناسیون بودند. برای انجام آزمون آگلوتیناسیون میکروسکوپی (MAT) از کشت‌های خالص و عاری از هرگونه آلودگی ثانویه ۷ تا ۱۴ روزه، که توسط میکروسکوپ زمینه تاریک حرکت آن‌ها مورد بررسی قرار گرفته بود، در محیط مایع و با تراکم استاندارد استفاده گردید. برای این کار از محیط کشت EMJH (Ellinghausen McCullough Johnson Harris) شرکت دیفکو استفاده گردید. در بررسی حاضر آزمایش MAT براساس پیشنهاد WHO با کمی تغییرات به شرح زیر صورت گرفت (۱۵). ابتدا از نمونه‌های سرم رقت ۱/۱۰۰ تهیه گردید، سپس با آنتی‌ژن زنده لپتوسپیرو مواجه گردید. پس از یک دقیقه واکنش آگلوتیناسیون آنتی‌بادی علیه لپتوسپیرو توسط میکروسکوپ زمینه تاریک مورد بررسی قرار گرفت. در صورتی که بیش از ۵۰٪ لپتوسپیروها آگلوتینه شده بودند از نمونه‌های با رقت بالاتر رقت‌های متوالی تهیه گردید. سپس تیتراژ آخرین رقت مشاهده شده آگلوتیناسیون ثبت گردید. در نمونه‌هایی که هیچ آگلوتیناسیونی مشاهده نشد و

در بررسی یافته‌ها از نظر میزان سابقه کار در بین افراد تعداد ۲۸ نمونه با سابقه کمتر از ۱۰ سال اخذ گردید که از این تعداد ۱۰ نمونه مثبت بودند و در مورد گروه با سابقه کاری ۳۰-۱۰ سال تعداد ۶۹ نمونه اخذ گردید که از این تعداد ۲۳ نمونه مثبت بودند و در گروه با سابقه کاری بالای ۳۰ سال تعداد ۱ نمونه اخذ گردید که از این تعداد ۱ نمونه مثبت بودند. با آزمون آماری مربع کای مشخص شد که ارتباط معنی داری بین سابقه کار پرسنل و آلودگی به لپتوسپیرو وجود دارد.

بحث

لپتوسپیروزیس به عنوان یکی از مهم‌ترین بیماری‌های مشترک انسان و حیوان شایع در جهان است و در مناطق معتدل و مرطوب مانند شمال ایران شیوع بیشتری دارد (۱۱). با توجه به این که بیشتر دام‌های استان زنجان از شمال کشور تهیه می‌گردد. بنابراین استان زنجان نیز شرایط مساعدی برای رشد لپتوس پیرو و آلودگی به این بیماری می‌تواند داشته باشد. از این رو پژوهش حاضر برای اولین بار در این استان با هماهنگی شبکه دامپزشکی استان و توسط آزمایشگاه رفرانس واکسن و سرم سازی رازی کرج انجام پذیرفت. نتایج بدست آمده از بررسی حاضر نشان داد که ۳۴/۷٪ افراد مورد مطالعه پادتن ضد لپتوس پیرو را دارند. در این مطالعه افراد سروپوزیتیو با حداقل تیتراژ ۱:۲۰۰ واکنش نشان دادند و در افراد با تیتراژ بیشتر از ۱:۲۰۰ این بیماری را می‌توان به وضوح تشخیص داد. تشخیص این بیماری بیشتر بر پایه آزمایش‌های سرولوژی انجام می‌گیرد، زیرا لپتوسپیروز اغلب به شکل تحت بالینی اتفاق می‌افتد و از این رو عمدتاً بحث عیار سرمی و وجود آنتی‌بادی‌های ضد سویه‌های لپتوسپیرو مطرح می‌شود. در ایران شیوع سرمی سویه‌های لپتوسپیرو در نواحی مرکز ایران ۴۸/۵٪ گزارش شده است (۱۷). در مطالعه‌ای که بر روی کارکنان کشتارگاه‌ها در مکزیک انجام گردید از ۲۹۲ نمونه سرولوژی به دست آمده ۸/۳۳٪ مثبت

تشخیص داده شدند (۱۸). در یک بررسی سرواپیدمیولوژیک در بمبئی هند از ۱۶۹ فرد مشکوک به لپتوسپیروز، ۷۴ نفر (۴۳/۷٪) از نظر سرمی مثبت تشخیص داده شدند (۱۹). مطالعات مشابه دیگری نیز در سایر نقاط جهان صورت گرفته است. به عنوان نمونه شیوع ۱۵٪ در نیکاراگوئه، ۱۳/۱٪ در کلمبیا، ۲/۶٪ در برزیل و ۳/۳٪ در شیلی گزارش گردیده است (۲۴-۲۱). در مطالعه حاضر، شیوع سروتیپ هاردجو ۴۷/۸٪ بود که نمونه‌های مثبت بیشتری با آن واکنش نشان دادند و کم‌ترین سروتیپ‌ها شامل پومونا ۰٪ و سرجو ۴/۳٪ بودند. در مطالعه‌ای که توسط ابراهیمی و همکاران در مرکز ایران انجام گرفت میزان آلودگی سروتیپ هاردجو ۵۴/۱۲٪ گزارش گردید (۱۷). در ایتالیا فراوان‌ترین سروتیپ ایکتره‌هموراژیه بود (۲۵). سرووار هاردجو در کارکنان کشتارگاه شیلی نیز به عنوان سرووار غالب مشخص گردید (۲۱). در مطالعه دیگری که در بین کارکنان کشتارگاه مکزیک انجام گردید سرووار غالب هاردجو ۵۶/۵۲٪ بود (۱۸). مقایسه شیوع سرمی لپتوسپیروزیس در بین افراد کشتارگاه زنجان نسبت به کشتارگاه‌های دیگر کشورها بالاتر بود. همچنین سن و سابقه کاری افراد به عنوان یک فاکتور خطر برای لپتوسپیروزیس می‌باشد. در این مطالعه گروه‌های سنی وابسته به این بیماری مشابه با تحقیقات گزارش شده توسط محققین دیگر بود (۲۶ و ۲۷). در مطالعه حاضر ۳۳/۳٪ نمونه‌های مثبت به افراد دارای سابقه کاری حدود ۱۰ سال و سابقه تماس مستقیم با دام تعلق داشتند که با سایر پژوهش‌های انجام شده هم‌خوانی دارد. (۲۸-۳۰). به عقیده محققین و صاحب نظران امر، عملیات کشتاری نامناسب و حمل نادرست اندام‌های آلوده منجر به شیوع بالای لپتوسپیروز در بین کارگران کشتارگاه می‌گردد (۳۱).

در مطالعه دیگری که در مدت دو ماه، ۸ مورد لپتوسپیروز بالینی در یک کشتارگاه تشخیص داده شد، سروتیپ‌های هاردجو و

می‌توان از واکسن‌هایی که در بردارنده سروتیپ‌های یاد شده، برای کنترل آلودگی در دام‌ها استفاده گردد. پژوهش حاضر، اولین گزارش بروز لپتوسپیروزیس در استان زنجان بود. نتایج این بررسی نشان داد که لپتوسپیروز یک بیماری شغلی است و بنابراین به ویژه کارکنان کشتارگاه بیشتر از سایر افراد در معرض خطر ابتلا به این بیماری قرار دارند.

تشکر و قدردانی

نویسندگان این مقاله از همکاری شبکه بهداشت و درمان استان زنجان و موسسه تحقیقاتی واکسن و سرم سازی رازی، کرج نهایت تشکر و قدردانی را دارند.

پومونا غالب بودند و در همه موارد، سابقه تماس با ادرار حیوانات را در زمان کار خود دارا بودند و تنها دو نفر از آن‌ها از دستکش استفاده می‌کردند (۳۲).

نتیجه گیری

میزان آلودگی افراد شاغل در کشتارگاه زنجان در مقایسه با مطالعات مشابه در سایر شهرهای ایران بعد از خوی دارای بالاترین فراوانی می‌باشد که احتمال آلودگی مواد غذایی از سوی این افراد را افزایش می‌دهد. به نظر می‌رسد رعایت کامل بهداشت فردی، وجود یک مدیریت قوی جهت کنترل پرسنل کشتارگاه، بتواند تا میزان قابل توجهی خطر آلودگی مواد غذایی تولیدی در کشتارگاه را به حداقل ممکن برساند و همچنین

References

1. Shoaei S. Seroepidemiology of leptospiral infected in cows of East Azerbaijan Province. Veterinary Medicine. Islamic Azad University of Tabriz., 1995. Thesis No 20 [In Persian].
2. Wong, M. L., S. Kaplan, L. M. Dunkle, B. W. Stechenberg, and R. D. Feigin. Leptospirosis: a childhood disease. 1977 J. Pediatr. 90:532-537.
3. Faine, S., B. Adler, C. Bolin, and P. Perolat. *Leptospira* and leptospirosis, 2nd ed. MedSci, Melbourne, Australia. 1999
4. Vinetz JM. Leptospirosis. Curr Opin Infect Dis. 1997; 10:357-361.
5. Levett, P. N. Leptospirosis: re-emerging or re-discovered disease? J. Med. Microbiol. 1999. 48:417-418.
6. Vande-yousefi J, Moradi Bid Hendi S, Aarabi A, Adeli M, Charkhkar S. Serological study of Leptospirosis in humans and livestock. Third National congress of diseases transmitted between humans and animals. Mashhad. 1997; 59-60.
7. Goval S.M, Mech L.D. prevalence of antibody titers of leptospira in sheep. Vet. bult Obst. 1992; No 1575. [In Persian].
8. Levett, P. N., Branch S. L., Whittington, C. U., Edwards, C. N and H. Paxton. Two methods for rapid serological diagnosis of acute leptospirosis. Clin. Diagn. Lab. Immune. 2001; 8:349-351.
9. Alonso-Andicoberry, C., Garcia-Pena, F. J., Pereira-Bueno, J., Costas E. and Ortega-Mora, L. M. Herd-level risk factors associated with *Leptospira* spp. Seroprevalence in dairy and beef cattle in Spain. Preventive Veterinary medicine. 2001; 52: 109-117.
10. Hajj Hajikolaei MR, Ghorbanpour Najafabadi M, Abdollahpour G. Serological study of leptospirosis in cattle in Ahvaz. J. Fac. Vet. Med. Univ. Tehran. 2005; 60:7-14.
11. Abdollahpour G, Shafighi T, Sattari TS. Serodiagnosis of leptospirosis in cattle in north of Iran, Gilan. Int. J. Vet. Res. 2009; 3(1): 7.
12. Hajj Hajikolaei MR, Ghorbanpour M, Gharibi D, Abdollahpour G. Serologic study on Leptospiral infection in sheep in Ahvaz, southwestern Iran. Iranian J. Vet. Res., 2007; 8: 333-336.

13. Sakhaie E, Abdollahpour G, Bolourchi M, Hassani Tabatabayi AM, Sattari Tabrizi S. Serologic and bacteriologic diagnosis of bovine leptospirosis in Tehran suburb dairy farms. *Iranian J. Vet. Res.* 2007; 8: 325-332.
14. Shafighi T, Abdollahpour G, Zahraei Salehi T, Tadjbakhsh H. Serological and bacteriological study of leptospirosis in slaughtered cattle in north of Iran (Rasht). *Afr J Microbiol Res.* 2010; 4(20): 2118-121.
15. World Health Organization, Human Leptospirosis: Guidance for Diagnosis, Surveillance, and control. Geneva; WHO, 2003
16. Imandar M, Hasanpor A, Asgarlo S, Abdolah por GH, Khakpor M. Prevalence study of frequency rate for epidemic of dominant serovars producing Leptospirosis and serum infection with the various Leptospiral serotypes among the industrial slaughter house personnel in khoy-Iran. Kurdistan University of Medical Sciences. 2011; 77-85
17. Ebrahimi A, Abdollahpour G, Alijani L. Serological survey of human leptospirosis in tribal areas of west central Iran. *IJMS.* 2003; 28: 93-95.
18. Rodríguez-Parra ME, Bocanegra-Alonso A, Casar-Solares A, Acosta-González RI, Cruz-Hernández NI, Flores-Gutiérrez GH. Epidemiological patterns of *Leptospira interrogans* among slaughterhouse workers from the Eastern United States-Mexico border region. *African Journal of Microbiology Research.* 2012. 6(7): 1584-1590.
19. Bharadwaj R, Bal AM, Joshi SA, Kagal A, Pol SS, Garad G and et al. An urban outbreak leptospirosis in Bumbai, India. *Japanese Journal of Infectious Disease.* 2002; 55: 194-196
20. Natarajaseenivasan K, Boopalan M, Selvanayaki K, Suresh SR, Ratnam S. Leptospirosis among Rice Mill workers of salem, South India. *Japanese Journal of Infectious Disease.* 2002; 14: 170- 173.
21. Ashford DA. Analysis of the 1998 outbreak of leptospirosis in Missouri in humans exposed to infected swine. *J. Am. Vet. Med. Assoc.* 2000; 216(5): 676-682.
22. Nájera S, Alvis N, Babilonia D, Alvarez L, Máttar S. Occupational leptospirosis in a Colombian Caribbean area. *Salud Publica Mex.* 2005; 47(3): 240-244 [In Spanish].
23. Garcia JL, Navarro IT. Serologic survey for leptospirosis and brucellosis in patients from the rural area of Guaraci County, Parana State, Brazil. *Rev. Soc. Bras. Med. Trop.* 2001; 34(3): 301-302.
24. Perret PC, Abarca VK, Dabanch PJ, Solari GV, García CP, Carrasco LS, Olivares CR, Avalos P. Risk factors and frequency of positive antibodies for leptospirosis in a sub urban population near Santiago. *Rev. Med. Chil.* 2005; 133(4): 426-431. [In Spanish]
25. Ciceroni L, Stepan E, Pinto A, Pizzocaro P, Dettori G, Franzin L and et al. Epidemiological trend of human leptospirosis in Italy between 1994 and 1996. *European Journal of Epidemiology* 2000; 16:79-86.
26. Eshraghi S, Honarmand HR, Khorrami Zadeh MR, Harts Kyril R, Ghanaei F, Abdullah Pur Gh, and et al. Study of contamination of human leptospirosis in Guilan province, north of Iran. *Iranian Journal of Public Health.* 2007; 36: 68-72.
- 27.. Khalili I, Vande-yousefi J, Naghili B. Seroepidemiological study of human leptospirosis in Tabriz. Third National Congress of diseases transmitted between humans and animals. 1997. Mashhad, Iran.
28. Goncalves DD, Teles PS, dos Reis CR, Lopes FM, Freire RL, Navarro IT, Alves LA, Muller EE, de Freitas JC. Seroepidemiology and occupational and environmental variables for leptospirosis, brucellosis and toxoplasmosis in slaughterhouse workers in the Paraná State, Brazil. *Rev. Inst. Med. Trop. Sao Paulo.* 2006; 48(3): 135-140.

29. Babur C, Ozdemir V, Kiliç S, Erol E, Esen B. Anti-*Leptospira* antibodies in slaughterhouse workers in Ankara. Mikrobiyol. Bul. 2003; 37(2-3): 143-150.
30. Benschop J, Heuer C, Jaros P, Collins-Emerson J, Midwinter A, Wilson P. Sero-prevalence of leptospirosis in workers at a New Zealand slaughterhouse. 2009; 122(1307): ISSN 1175 8716.
- 31- Ezeh AO, Ellis WA, Add PB, Adesiyun AA. The prevalence of leptospirosis in abattoir workers in Jos, Nigeria. Israel Journal of Veterinary Medicine. 1988; 44: 69-73.
- 32- Terry J, Trent M, Bartlet M. A cluster of leptospirosis among abattoir workers Communicable Diseases Intelligence. 2000; 24: 158-16.

Archive of SID



An assay for determining the epidemy of dominant leptospirosis producing serovars among personnel of an industrial slaughter house

Pejvak Khaki¹, Ebrahim Khodaverdi Darian², Soheila Moradi Bidhendi³, Hamid yahaghi⁴, Mehrangiz Dejbord⁵, Nahid Soltani Majd⁶

¹Assistant Professor, Department of Microbiology, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Karaj, Iran.

²M.Sc., Young Researchers and Elite Club, Karaj Branch, Islamic Azad University, Karaj, Iran.

³Associate Professor, Department of Microbiology, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Karaj, Iran.

⁴M.Sc., Young Researchers and Elite Club, Damghan Branch, Islamic Azad University, Damghan, Iran.

⁵M.Sc., Department of Microbiology, Karaj Branch, Islamic Azad University, Karaj, Iran.

⁶M.Sc., Department of Microbiology, Zanjan Branch, Islamic Azad University, Firoozkooh, Iran.

Abstract

Background and Objective: Leptospirosis is one of the most significant zoonotic diseases with intensive frequency worldwide. The infection of individuals in any given slaughter house is fortuitous and it will normally occur after a direct contact with animals' urine or their carcass. This study was aimed to evaluate the rate of serum infection with the various strains of *Leptospira interrogans* among the industrial slaughter house personnel of Zanjan province.

Material and Methods: In this cross sectional descriptive study, 98 serum samples were collected from the personnel of the industrial slaughter house placed in Zanjan province throughout 2011. After sampling, all the serum samples were subjected to microscopic agglutination Test (MAT) by seven live Leptospiral serotypes (made by Razi Vaccine and Serum Institute, Karaj, Iran).

Results: The results obtained from study of the serum samples indicated that 34 (34.7%) samples had positive reactions to one or more serovars. The remaining samples (65.3%) were serologically negative. Sejroe Hardjo, Grippotyphosa, and Canicola serovars were the most prevalent serovars of *Leptospira* with the frequency rates of %47.8, %15.2, and %13, respectively.

Conclusion: Since there is a high frequency rate of seropositive cases in the personnel, there is a high possibility for transmitting of the contamination into the food cycle. Therefore, a vaccination program for the personnel is recommended.

Keywords: *Leptospira*, MAT, Slaughter house

Correspondence to: Nahid Soltani Majd

E-mail: nahid.majd@yahoo.com

Tel: +989127670247

Journal of Microbial World, 2011, 4(1&2): 41-48.