



بررسی ملکولی و سرولوژی آلودگی توکسوپلازما در گوسفندان کشتاری شهرستان مشهد

نجمه مرتضی پور کوهبنانی^۱، غلامرضا رزمی^۲^۱ دانش آموخته دانشکده دامپزشکی دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد، ایران^۲ گروه پاتوبیولوژی، دانشکده دامپزشکی دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد، ایرانdoi [10.22059/jvr.2019.260337.2811](https://doi.org/10.22059/jvr.2019.260337.2811)

تاریخ دریافت: ۲۴ اردیبهشت ماه ۱۳۹۹، تاریخ پذیرش: ۳۱ تیر ماه ۱۳۹۹

چکیده

زمینه مطالعه: بیماری توکسوپلازموزیس یکی از بیماری‌های مهم مشترک انسان و دام در ایران و جهان می‌باشد.**هدف:** با توجه به مصرف بالای گوشت گوسفند و آلودگی بالای توکسوپلازما در گوسفندان ایران، هدف این مطالعه تعیین میزان آلودگی توکسوپلازما در گوسفندان کشتاری مشهد با روش‌های ملکولی و سرمی می‌باشد.**روش کار:** بدین منظور از مرداد ۱۳۹۵ تا اردیبهشت ۱۳۹۶ به طور فصلی، ۲۵ نمونه خون و ۲۵ نمونه عضله قلب، از گوسفندان کشتارگاه طرقله واقع در شهرستان مشهد جمع‌آوری شدند، نمونه‌های خون و عضله قلب به آزمایشگاه انگل‌شناسی منتقل گردیدند. ابتدا سرم نمونه‌های خون با استفاده از دستگاه سانتریفیوژ جداسازی شدند. سپس نمونه‌های عضله قلب برای انجام آزمایش PCR مورد نمونه‌برداری قرار گرفتند. نمونه‌های سرم و عضله تا هنگام آزمایش در داخل فریزر ۲۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. نمونه‌های سرم جهت یافتن آنتی‌بادی ضد توکسوپلازما مورد آزمایش الایزا قرار گرفتند و نمونه‌های عضله قلب پس از استخراج DNA با استفاده از کیت‌های تجاری، با روش Nested-PCR جهت تشخیص آلودگی توکسوپلازما آزمایش شدند.**نتایج:** در این بررسی از مجموع ۱۰۰ نمونه سرمی گرفته شده، یک نمونه سرمی از گوسفندان کشتاری واجد آنتی‌بادی علیه توکسوپلازما با روش الایزا بود، در حالی که از همین تعداد نمونه عضله قلب، ۲۲ نمونه عضله قلب گوسفندان واکنش مثبت در آزمایش Nested-PCR نشان دادند. در این مطالعه بیشترین میزان آلودگی توکسوپلازما در عضلات قلب در فصل بهار و کمترین میزان آلودگی در فصل تابستان گزارش گردید. همچنین نتایج مطالعه، نشان‌دهنده توافق ضعیف نتایج الایزا و روش مولکولی بود.**نتیجه‌گیری نهایی:** با توجه به تعیین میزان آلودگی قابل توجه عضلات قلب گوسفندان کشتاری به توکسوپلازما، به نظر می‌رسد خطر آلودگی انسان از طریق گوشت گوسفندان نسبتاً بالا می‌باشد.**کلمات کلیدی:** توکسوپلازما گوندیی، گوسفند، فراوانی، الایزا، واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز

کپی‌رایت © تحقیقات دامپزشکی: دسترسی آزاد؛ کپی‌برداری، توزیع و نشر برای استفاده کامل با ذکر منبع آزاد است.

نویسنده مسئول: غلامرضا رزمی، گروه پاتوبیولوژی، دانشکده دامپزشکی دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد، ایرانپست الکترونیکی: razmi@um.ac.ir

مقدمه

برای میزبان واسط از جمله حیوانات علف‌خوار می‌باشند. در میزبان واسط توکسوپلازما به دو شکل کیست حاوی تاکی‌زوایت در داخل سلول‌های هسته‌دار و کیست واقعی حاوی برادی‌زوایت، به طور عمده در مغز و ماهیچه دیده می‌شود (۸). دو راه اصلی در انتقال عفونت توکسوپلازما به میزبان واسط وجود دارد: ۱- عفونت ممکن است با مصرف غذا یا آب آلوده به اووسیت‌هاگذار شده

تک‌یاخته‌ی توکسوپلازما گوندیی انتشار جهانی داشته و قادر به آلوده کردن حیوانات خون‌گرم می‌باشد (۸). گربه سانان به‌عنوان تنها میزبان نهایی این تک‌یاخته شناخته شده‌اند. مراحل گامتوگونی و اسپوروگونی توکسوپلازما در روده گربه انجام شده و اووسیت‌های غیر اسپوروله به همراه مدفوع دفع می‌شوند. سپس اووسیت‌ها در محیط زیست هاگذار شده و منبع اصلی عفونت

بیرون گذاشته شدند تا به درجه حرارت محیط برسند، همزمان کیت الیزا نیز جهت انجام آزمایش از یخچال خارج شد. برای شروع آزمایش الیزا ۹۰ میکرولیتر از بافر شماره دو به همه چاهک‌ها میکروپلیت با سرسمپلر اضافه گردید. آنگاه به ترتیب در چاهک‌های A, B, ۱۰ میکرولیتر نمونه‌های کنترل منفی و بعد کنترل مثبت اضافه گردید و پس از آن از هر نمونه سرمی ۱۰ میکرولیتر به داخل چاهک‌ها ریخته شدند. بعد از آن میکروپلیت مورد آزمایش در دمای اتاق (۲۱ تا ۲۶ درجه سانتی‌گراد) به مدت ۴۵ دقیقه نگهداری شدند. بعد از این مرحله چاهک‌ها سه بار با اضافه نمودن ۳۰۰ میکرولیتر بافر شسته شدند. آنگاه ۱۰۰ میکرولیتر از کونژوگه آماده شده به هر یک از چاهک‌ها اضافه و به مدت ۳۰ دقیقه در همین شرایط نگهداری گردیدند. پس از اتمام این مرحله عمل شستشو و تخلیه چاهک‌ها به مانند مرحله قبل سه بار با محلول بافر تکرار گردید. بعد از تخلیه چاهک‌ها، ۱۰۰ میکرولیتر محلول سوبسترا به هر چاهک اضافه شده و به مدت ۱۵ دقیقه در اتاق تاریک مرطوب نگهداری شدند. پس از اتمام این مرحله، ۱۰۰ میکرولیتر محلول متوقف کننده واکنش به هر چاهک اضافه شد و بعد نتایج به دست آمده با استفاده از دستگاه الیزاریدر، در طول موج ۴۵۰ نانومتر خوانده و ثبت گردید.

آزمایش PCR: استخراج DNA نمونه‌های عضله قلب با

استفاده از کیت تجاری (MBST، تهران) بر اساس دستورالعمل شرکت سازنده انجام گرفت: نمونه‌های DNA استخراج شده با روش Nested PCR با روش Burg و همکاران در سال ۱۹۸۹ مورد آزمایش قرار گرفتند (۷). در مرحله اول روش Nested با استفاده از این پرایمرها مربوطه، محصول PCR مربوط به توکسوپلازما بر روی ژل آگاروز ۱/۸ درصد، باندی به اندازه ۱۹۳ جفت باز تشکیل می‌دهند. در مرحله دوم، محصول نمونه‌های منفی به نسبت یک به ده رقیق شده و آنگاه به پرایمرهای اختصاصی و برنامه مشابه با مرحله اول مورد آزمایش PCR قرار می‌گیرند. در صورت نتیجه مثبت، باندی با سایز ۹۶ جفت باز روی ژل پس از انجام الکتروفورز ظاهر خواهد شد. در هر PCR حداقل DNA یک نمونه غیر آلوده به عنوان کنترل منفی و نمونه آلوده به عنوان کنترل مثبت استفاده می‌گردند.

آنالیز آماری: در این مطالعه نتایج بدست آمده با آزمون مربع

کای جهت ارتباط فراوانی آلودگی با عامل فصل و آزمون کاپا جهت میزان همبستگی دو آزمون مورد استفاده قرار گرفتند.

توکسوپلازما رخ دهد. ۲- یا ممکن است با خوردن گوشت نپخته یا خام حاوی کیست‌های بافتی توکسوپلازما منتقل شود (۸). در مطالعات اپیدمیولوژیک نشان داده‌اند که مصرف محصولات گوشت خام یا نپخته یکی از منابع عمده آلودگی به توکسوپلازما در انسان است (۸). در میان حیوانات، گوشت گوسفند و بز و خوک دارای بالاترین میزان آلودگی به کیست‌های توکسوپلازما گوندی بوده و نقش عمده‌ای به عنوان منبع عفونت در انسان بازی می‌کنند (۸). در حال حاضر، مسیر اصلی آلودگی انسان به توکسوپلازما از طریق خوردن گوشت خام یا نپخته آلوده به کیست می‌باشد (۸). مطالعات نشان داده است که انجماد و پخت و پز، به منظور کاهش آلودگی توکسوپلازما در گوشت قابل اعتماد است در حالی که افزودن نیترات و یا نیتريت، ادویه، PH پایین و سردخانه‌گذاری تأثیری زیادی بر از بین رفتن کیست‌های بافتی توکسوپلازما ندارد (۸). عفونت توکسوپلازما در گوسفندان ایران نسبتاً بالا بوده و میزان شیوع کلی توکسوپلازما در گوسفندان ایران ۳۱ درصد و در بزها ۲۷ درصد می‌باشد (۲۱). با توجه به مصرف بالای گوشت گوسفند در ایران به نظر می‌رسد انتقال آلودگی توکسوپلازما از طریق گوشت به انسان نسبتاً بالا باشد. هدف این بررسی تعیین میزان آلودگی گوسفندان کشتاری به توکسوپلازما با روش‌های سرمی و ملوکولی می‌باشد.

مواد و روش کار

نمونه برداری: در این مطالعه به صورت فصلی از مرداد ماه

۱۳۹۵ تا اردیبهشت ماه ۱۳۹۶ در هر فصل همزمان ۲۵ نمونه خون و ۲۵ نمونه عضله قلب از گوسفندان کشتاری کشتارگاه طرقله که اغلب آن‌ها جنس نر و سن زیر یک سال داشتند گرفته شد. لوله‌های حاوی نمونه خون به آزمایشگاه انگل‌شناسی منتقل شد و به مدت یک شب در یخچال نگهداری شدند. سپس نمونه‌های خون به مدت ۵-۶ دقیقه با دور ۴۰۰۰ سانتریفیوژ شده و نسبت به جداسازی سرم و انتقال آن‌ها به داخل میکروتیوب‌ها با استفاده از سمپلر اقدام گردید. میکروتیوب‌های حاوی سرم تا زمان آزمایش الیزا و نمونه‌های عضله قلب هم تا زمان آزمایش PCR داخل فریزر ۲۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند.

آزمایش الیزا: بررسی سرمی آلودگی توکسوپلازما گوندی

نمونه‌های خون گوسفندان کشتاری شهرستان مشهد با روش سرمی با استفاده از کیت الیزا (شرکت ID.vet، فرانسه) طبق دستورالعمل شرکت انجام شد. ابتدا نمونه‌های سرم از داخل فریزر

جدول ۱. مقایسه نتایج آزمایش PCR و الایزا در تعیین آلودگی توکسوپلازما در گوسفندان کشتاری شهرستان مشهد.

| تعداد | نتیجه آزمایش | | روش آزمایش |
|-------|--------------|-------------------|------------|
| | تعداد منفی | تعداد مثبت (درصد) | |
| ۱۰۰ | ۷۸ | ۲۲ (۲۲ درصد) | PCR |
| ۱۰۰ | ۹۹ | ۱ (۱ درصد) | ELISA |

جدول ۲. فراوانی فصلی DNA توکسوپلازما در نمونه‌های عضله قلب گوسفندان کشتاری شهرستان مشهد.

| تعداد | نتیجه فصلی PCR | | فصل |
|-------|----------------|-------------------|---------|
| | تعداد منفی | تعداد مثبت (درصد) | |
| ۲۵ | ۱۴ | ۱۱ (۴۴ درصد) | بهار |
| ۲۶ | ۲۶ | ۰ | تابستان |
| ۲۴ | ۱۸ | ۶ (۲۵ درصد) | پاییز |
| ۲۵ | ۲۰ | ۵ (۲۰ درصد) | زمستان |
| ۱۰۰ | ۷۸ | ۲۲ (۲۲ درصد) | مجموع |

جدول ۳. مقایسه همبستگی نتایج آزمایش PCR و الایزا در تعیین آلودگی توکسوپلازما در گوسفندان کشتاری شهرستان مشهد.

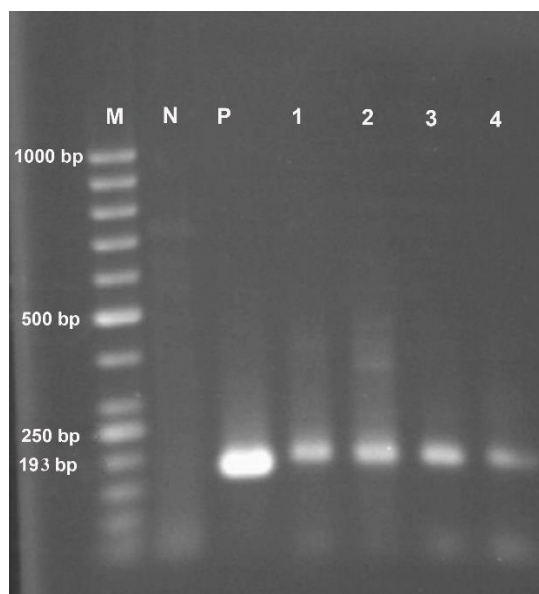
| ELISA | | PCR |
|-------|------|------|
| منفی | مثبت | |
| ۲۲ | ۰ | مثبت |
| ۷۷ | ۱ | منفی |

نتایج آزمایش PCR نشان‌دهنده آلودگی ۲۲ درصد گوسفندان به توکسوپلازما بوده است. در این مطالعه تمام گوسفندان نر و زیر یک سال بودند (جدول ۱) (تصویر ۱).

تعداد ۱۰۰ نمونه عضله قلب از گوسفندان کشتاری در فصول مختلف مورد آزمایش PCR قرار گرفتند که میزان آلودگی توکسوپلازما در فصل بهار بیشترین میزان و در فصل تابستان کمترین درصد آن گزارش گردید ($P < 0/05$) (جدول ۲). در این بررسی، میزان همبستگی دو آزمون سرمی و PCR با آزمون کاپا مورد ارزیابی قرار گرفت که میزان همبستگی دو آزمون بسیار پایین بود ($Kappa = -0/02$) (جدول ۳).

بحث

در این مطالعه از تعداد ۱۰۰ نمونه سرم خون گوسفندان کشتاری شهرستان مشهد مورد آزمایش با روش الایزا فقط یک نمونه سرمی (۱ درصد) واجد آنتی‌بادی علیه توکسوپلازما بود. مطالعات زیادی درباره میزان آلودگی توکسوپلازما در گوسفندان ایران با روش سرمی انجام شده است. Ghazaei در سال ۲۰۰۶ روی تعداد ۲۰۰ سرم گوسفند در شهرستان اردبیل آزمایش الایزا انجام داد که ۶۰ (۳۰ درصد) نمونه سرمی واجد آنتی‌بادی علیه



تصویر ۱. تکثیر DNA استخراج شده در Nested-PCR: M: مارکر DNA ۵۰-۱۰۰۰ جفت باز، N: کنترل منفی، چاهک P: کنترل مثبت توکسوپلازما (واجد باند ۱۹۳ جفت باز)، چاهک ۱-۴: نمونه‌های مثبت.

نتایج

در این مطالعه تعداد ۱۰۰ نمونه خون و ۱۰۰ نمونه عضله قلب از گوسفندان کشتاری گرفته شد. نتایج سرمی نشان‌دهنده آلودگی یک درصد گوسفندان به توکسوپلازما بود در حالی که

اوو سیست‌ها توکسوپلازما در خاک نسبت به سایر فصول بهتر انجام شده و ضمن بقا بیشتر اوو سیست‌های در خاک، شانس خوردن اوو سیست‌های اسپوروله به‌همراه علوفه توسط گوسفندان بیشتر می‌شود. نتایج فصلی بدست آمده در این بررسی با نتایج بدست آمده در یک مطالعه مشابه انجام شده از کشور چین همخوانی دارد (۲۳). در این بررسی ارتباط ضعیفی بین آزمایش سرمی و ملکولی بدست آمد. به‌نظر می‌رسد خونگیری از گوسفندان جوان در اوایل آلودگی توکسوپلازما که واجد عیار پایین انتی بادی IgG بر علیه توکسوپلازما هستند، سبب کاهش قابل ملاحظه فراوانی آلودگی توکسوپلازما با روش الیزا در مقایسه با نتایج واکنش زنجیره‌ای پلیمرز در عضله قلب شده است. این نتایج همچنین نشان داد که روش‌های ملکولی به‌دلیل حساسیت بالا در مقایسه با روش‌های سرمی، کاربرد بهتری در تشخیص توکسوپلازما در بافت‌ها و لاشه دارند (۱). در مطالعات زیادی استفاده همزمان روش‌های سرمی و ملکولی جهت تشخیص آلودگی توکسوپلازما مادرزادی در انسان انجام شده است. نتایج این مطالعات نشان داده است در اوایل آلودگی امکان منفی بودن آزمایش سرمی به‌علت پایین بودن عیار سرمی IgG بسیار زیاد است، برعکس به علت حساسیت بالای روش‌های ملکولی، امکان یافتن DNA توکسوپلازما در خون و بافت زیاد است (۵، ۱۲، ۱۷). امروزه انجام آزمایش ملکولی در اوایل بیماری به‌عنوان بهترین روش تشخیص توکسوپلازما در انسان توصیه می‌شود (۱۶).

این مطالعه اگرچه در آزمایش سرمی میزان آلودگی پایینی از توکسوپلازما در گوسفندان گزارش گردید ولی با توجه به میزان آلودگی بالای توکسوپلازما با روش ملکولی در عضلات قلب گوسفندان کشتاری، به‌نظر می‌رسد امکان انتقال آلودگی توکسوپلازما از طریق گوشت به انسان بالا باشد.

سپاسگزاری

از آقای حمید عشرتی که در مراحل انجام نمونه‌برداری و عملیات آزمایشگاهی با این تحقیق همکاری داشتند تشکر می‌گردد. این پایان‌نامه با کد ۳/۴۱۴۶۵ با کمک مالی معاونت پژوهشی دانشگاه مشهد انجام گرفت.

تعارض منافع

بین نویسندگان تعارض در منافع گزارش نشده است.

توکسوپلازما بودند (۱۰). Hashemzadeh-Farhang و همکاران در سال ۲۰۱۱ روی تعداد ۱۰۱ سرم گوسفند در استان آذربایجان آزمایش الیزا انجام داد که ۲۵ (۲۴/۸ درصد) نمونه سرمی واجد آنتی بادی علیه توکسوپلازما بودند (۱۱). Khezri و همکاران در سال ۲۰۱۲ روی تعداد ۳۶۸ سرم گوسفند در استان کردستان آزمایش الیزا انجام داد که ۸۰ (۲۱/۷۴ درصد) نمونه سرمی واجد آنتی بادی علیه توکسوپلازما بودند (۱۵). Asghari و همکاران در سال ۲۰۰۹ با روش IFAT در ۲۶/۹ درصد نمونه‌های سرم مثبت در گوسفندان استان فارس گزارش نمودند (۲). نتایج سرمی مطالعه حاضر نسبت به دیگر مطالعات با درصد بسیار کم گزارش گردیده است به‌نظر می‌رسد اقلیم آب و هوایی، پایین بودن سن گوسفندان در این مطالعه که عمدتاً زیر یک سال و نر بودند و زمان خون‌گیری در میزان پایین آلودگی گزارش شده نقش داشته باشند. در سایر مطالعات نیز میزان شیوع توکسوپلازما در گوسفندان و بزهای زیر یک سال کمتر از حیوانات بالغ گزارش شده است (۲۲، ۲۱، ۱۴). همچنین مطالعات سرمی انجام شده جهت تشخیص توکسوپلازما در انسان نشان می‌دهد که خونگیری در اوایل آلودگی به‌علت پایین بودن عیار آنتی بادی معمولاً منفی گزارش می‌شود (۱۳). در این مطالعه تعداد ۱۰۰ نمونه گوشت عضله قلب از گوسفندان کشتاری شهرستان مشهد نیز مورد آزمایش PCR قرار گرفت که تعداد ۲۲ نمونه (۲۲ درصد) از نظر آلودگی به توکسوپلازما در این آزمایش واکنش مثبت نشان دادند. در بررسی مشابه ملکولی انجام شده توسط Rahdar و همکاران در سال ۲۰۱۲، میزان آلودگی توکسوپلازما در گوشت گوسفندان به میزان ۱۴ درصد گزارش نمودند (۱۹). در مطالعه انجام شده توسط Azizi و همکاران در سال ۲۰۱۴، روی تعداد ۵۶ نمونه عضله گوسفندان در استان چهارمحال بختیاری با آزمایش PCR ۳۸ درصد نمونه‌ها از نظر آلودگی به توکسوپلازما مثبت بودند (۳). در مطالعه دیگری توسط Mahami-Oskouei و همکاران در سال ۲۰۱۷ میزان آلودگی توکسوپلازما در نمونه‌های گوشت در شهرستان تبریز با روش ملکولی ۲۸ درصد گزارش شده است (۱۸). در سایر کشورها میزان آلودگی گوشت گوسفند به توکسوپلازما با روش ملکولی به ترتیب از سوئیس به میزان ۴ درصد (۴)، از ترکیه به میزان ۲۰ درصد (۹) و کشور تونس به میزان ۵۰ درصد (۶) گزارش شده است. در این مطالعه همچنین بالاترین میزان آلودگی فصلی در فصل بهار و کمترین آن در فصل تابستان مشاهده گردید. در فصل بهار بعلت بارندگی و دمای معتدل هوا انجام اسپورولاسیون

References

- Armand, B., Solhjo, K., Shabani-Kordshooli, M., Davami, M.H., Sadeghi, M. (2016). *Toxoplasma* infection in sheep from south of Iran monitored by serological and molecular methods; risk assessment to meat consumers. *Vet World*, 9, 850-5. <https://doi.org/10.14202/vetworld.2016.850-855> PMID: [27651673](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/27651673/)
- Asghari, Q., Mehrabani, D., Moazzeni, M., Akrami-Mohajeri, F., Kalantari, M., Hatam, G.R. (2009). The seroprevalence of ovine toxoplasmosis in Fars Province, southern Iran. *Asian J Anim Vet Adv*, 4, 332-336.
- Azizi, H., Shiran, B., Boroujeni, A.B., Jafari, M. (2014). Molecular survey of *Toxoplasma gondii* in sheep, cattle and meat products in Chaharmahal VA Bakhtiari Province, Southwest of Iran. *Iran J Parasitol*, 9, 429-34.
- Berger, A.E., Herrmann, D.C., Schares, G., Muller, N., Bernet, D., Gottstein, B., Frey, C.F. (2011). Prevalence and genotypes of *Toxoplasma gondii* in feline faeces (oocysts) and meat from sheep, cattle and pigs in Switzerland. *Vet Parasitol*, 177, 290-297. <https://doi.org/10.1016/j.vetpar.2010.11.046> PMID: [21183278](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/21183278/)
- Berredjem, H., Aouras, H., Benlaifa, M., Becheker, I., Djebbar, M.R. (2017). Contribution of IgG avidity and PCR for the early diagnosis of toxoplasmosis in pregnant women from the North-Eastern region of Algeria. *Afr Health Sci*, 17, 647-656. <http://dx.doi.org/10.4314/ahs.v17i3.7> PMID: [29085392](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/29085392/)
- Boughattas, S., Ayari, K., Sa, T., Aoun, K., Bouratbine, A. (2014). Survey of the parasite *Toxoplasma gondii* in human consumed ovine meat in Tunis City. *PLoS One*, 10; 9(1), e85044. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0085044> PMID: [24427300](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/24427300/)
- Burg, J.L., Grover, C.M., Pouletty, P., Boothroyd, J.C. (1989). Direct and sensitive detection of a pathogenic protozoan, *Toxoplasma gondii*, by polymerase chain reaction. *J Clin Microbiol*, 27, 1787-92.
- Dubey, J.P. (2016). *Toxoplasmosis of Animal and Humans*. (2nd ed.) CRC Press Taylor & Francis group. Boca Raton, USA.
- Ergin, S., Ciftcioglu, G., Midilli, K., Lassa, G., Gargili, A. (2009). Detection of *Toxoplasma gondii* from meat and meat product the Nested PCR method and ITS relationship with seroprevalence in slaughtered animals. *Bull Vet Institute Pulawy*, 53, 657-66.
- Ghazaei, C. (2006). Serological survey of antibodies to *Toxoplasma gondii*. *African J Health Sci*, 13, 131-134.
- Hashemzadeh-Farhang, H., Nozari, N., Moazeni, F. (2011). Serologic survey of Toxoplasmosis in sheep and goats in Tabriz with ElisaIran. *J Tabriz Azad Univ Med Sci*, 4, 753-757.
- Hashoosh, D.A., Majeed, I.A. (2014). Comparison of two assays in the diagnosis of toxoplasmosis: immunological and molecular. *East Mediterr Hlth J*, 20, 46-50.
- Iqbal, J., Khalid, N. (2007). Detection of acute *Toxoplasma gondii* infection in early pregnancy by IgG avidity and PCR analysis. *J Med Microbiol*, 56, 1495-9.
- Kamani, J., Mani, A.U., Egwu, G.O. (2010). Seroprevalence of *Toxoplasma gondii* infection in domestic sheep and goats in Borno state, Nigeria. *Trop Anim Health Prod*. 42,793-7. <https://doi.org/10.1007/s11250-009-9488-3> PMID: [19882227](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/19882227/)
- Khezri, M., Mohammadian, B., Esmailnia, K., Khezri, O. (2012). Toxoplasmosis in sheep from Kurdistan Province, Iran. *Asian J Anim Sci*, 6, 182-188.
- Lévêque, M.F., Chiffre, D., Galtier, C., Albaba, S., Ravel, C., Lachaud, L., Iemmi, A., Flori, P., Sterkers, Y. (2019). Molecular diagnosis of toxoplasmosis at the onset of symptomatic primary infection: A straightforward alternative to serological examinations. *Int J Infect Dis*, 79, 131-133. <https://doi.org/10.1016/j.ijid.2018.11.368> PMID: [30529368](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/30529368/)
- Matin, S., Shahbazi, G., Namin, S.T., Moradpour, R., Feizi, F., Piri-Dogahe, H. (2017). Comparison of placenta PCR and maternal serology of aborted women for detection of *Toxoplasma gondii* in Ardabil, Iran. *Korean J Parasitol*, 55, 607-611. <https://doi.org/10.3347/kjp.2017.55.6.607> PMID: [29320815](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/29320815/)
- Mahami-Oskouei, M., Moradi, M., Fallah, E., Hamidi, F., Rahnamaye Akbari, NA. (2017). Molecular detection and genotyping of *Toxoplasma gondii* in chicken, beef, and lamb meat consumed in Northwestern Iran. *Iran J Parasitol*, 12, 38-45.
- Rahdar, M., Samarbaf-Zadeh, A., Arab, L. (2012). Evaluating the prevalence of *Toxoplasma gondii* in meat and meat products in Ahvaz by PCR method. *Jundishapur J Microbiol*, 5, 570-573.
- Rahman, M., Azad, M.T., Nahar, L., Rouf, S.M., Ohya, K., Chiou, S.P., Baba, M., Kitoh, K., Takashima, Y. (2014). Age-specificity of *Toxoplasma gondii* seroprevalence in sheep, goats and cattle on subsistence farms in Bangladesh. *J Vet Med Sci*, 76, 1257-9. <https://doi.org/10.1292/jvms.14-0171>
- Sharif, M., Sarvi, Sh., Shokri, A., Hosseini Teshnizi, S., Rahimi, M.T., Mizani, A., Ahmadpour, E., Daryani, A. (2014). *Toxoplasma gondii* infection among sheep and goat in Iran: A systematic review and meta-analysis, *J Parasitol Res*, 114, 1-16. <https://doi.org/10.1007/s00436-014-4176-2> PMID: [25378258](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/25378258/)
- Xu, P., Li, X., Tang, F., Liu, Y.H., Kou, X., Zhao, M.L., Li, B., Guo, L., Liu, X.G., Zhao, Q. (2015). Seroprevalence and risk factors for *Toxoplasma gondii* in sheep and goats in Jinzhou, Northeastern China. *Trop Biomed*, 32, 563-7.
- Yin, M.Y., Wang, J.L., Huang, S.Y., Qin, S.Y., Zhou, D.H., Liu, G.X., Tan, Q.D., Zhu, X.Q. (2015). Seroprevalence and risk factors of *Toxoplasma gondii* in Tibetan Sheep in Gansu province, Northwestern China. *BMC Vet Res*, 11, 41. <https://doi.org/10.1186/s12917-015-0358-0> PMID: [25889907](https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/25889907/)



A Molecular and Serological Study of *Toxoplasma gondii* Infection in Slaughtered Sheep in Mashhad Area

Najmeh Mortezapour Kouhbanani¹, Gholamreza Razmi²

¹ Graduated from the Faculty of Veterinary Medicine, Ferdowsi University of Mashhad, Mashhad, Iran

² Department of Pathobiology, Faculty of Veterinary Medicine, Ferdowsi University of Mashhad, Mashhad, Iran

doi [10.22059/jvr.2019.260337.2811](https://doi.org/10.22059/jvr.2019.260337.2811)

Received: 13 May 2020, Accepted: 21 July 2020

Abstract

BACKGROUND: Toxoplasmosis is one of the most important zoonotic diseases in Iran and the world.

OBJECTIVES: Due to the high consumption of lamb meat and the high frequency of *Toxoplasma* infection in sheep in Iran, the aim of study was to determine frequency of *Toxoplasma* infection in the slaughtered sheep of Mashhad area.

METHODS: In order to do this study, from summer 2015 to spring 2016, 25 blood and 25 heart muscle samples were seasonally collected from Torghabae slaughterhouse in Mashhad area. The samples were transferred to parasitology laboratory. First, the blood samples were centrifuged and the serum samples were isolated, then a portion of the heart muscles sample was taken for PCR examination. The sera and muscles samples were kept at -20 °C in freezer until examination time. The sera samples were examined to detect antibody against *T.gondii* by ELISA method. DNA of heart muscle was extracted by commercial extraction kit and was examined to detect *Toxoplasma* DNA by nested – PCR.

RESULTS: In the present study, of 100 sampled sheep, only 1 (1%) of the serum samples was seropositive, while 22 (22%) of the DNA samples were PCR positive. In this study, the highest frequency of *Toxoplasma* PCR-Positive was seen in spring and the lowest in summer in sheep. Also, the result of this study showed that the agreement between the molecular and EISA method was “fair”.

CONCLUSIONS: Based on the high frequency of *Toxoplasma* infection in heart muscle of sheep, it seems that the risk of transmission of *Toxoplasma* infection from sheep meat is high.

Keywords: *Toxoplasma gondii*, Sheep, Frequency, ELISA, PCR

Copyright © 2020. This is an open-access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution- 4.0 International License which permits Share, copy and redistribution of the material in any medium or format or adapt, remix, transform, and build upon the material for any purpose, even commercially.

Corresponding author's email: razmi@um.ac.ir Tel/Fax: 051-3878944/051-38763853

How to cite this article:

Mortezapour Kouhbanani, N., Razmi, G. (2021). A Molecular and Serological Study of *Toxoplasma gondii* Infection in Slaughtered Sheep in Mashhad Area. J Vet Res, 75(4), 407-412. <https://doi.org/10.22059/jvr.2019.260337.2811>

Figure Legends and Table Captions

Table 1. The comparison of frequency *Toxoplasma* infection in slaughtered sheep in Mashhad area by PCR and Elisa by PCR and Elisa method.

Table 2. The seasonal frequency of *Toxoplasma* DNA in heart samples of slaughtered sheep in Mashhad area.

Table 3. The correlation rate between ELISA and PCR in determining *Toxoplasma* infection in slaughtered sheep in Mashhad area.

Figure 1. The Nested- PCR amplified products: Lane (M), 50-1000 bp DNA ladder marker; Lane (N), negative control, Lane (P), positive control (193 bp); Lane 3-7: positive samples.