

بررسی میزان آلودگی به توکسوپلازما گوندی در جوجه‌های گوشتی کشتار شده در کشتارگاه صنعتی کاشان، ۱۴۰۱

عرفان امیری^۱، حسین هوشیار^{۲*}، حسین ناظم‌الرعایا^۳، محمدرضا شیبعه^۴، سیما راستی^۵، غلام‌عباس موسوی^۵

چکیده

زمینه و هدف: توکسوپلازما گوندی به عنوان یکی از مهم‌ترین انگل‌های بیماری‌زای منتقل شده از گوشت و مواد غذایی است که انسان و طیف وسیعی از حیوانات خونگرم را مبتلا می‌کند. گوشت پرندگان از جمله مرغ و خروس می‌تواند منبعی برای آلودگی انسان محسوب شود. مطالعه‌ی حاضر به منظور تعیین میزان شیوع آلودگی به توکسوپلازما گوندی در جوجه‌های گوشتی ارجاعی به کشتارگاه کاشان در سال ۱۴۰۱ صورت گرفت.

روش بررسی: در این مطالعه‌ی توصیفی مقطعی، ۱۱۴ عدد نمونه بافت مغز و عضله‌ی قلب از جوجه‌های گوشتی مرغداری‌های صنعتی شهرستان کاشان، ارسال شده به کشتارگاه به صورت تصادفی جمع‌آوری شد. از بافت مغز و عضله‌ی قلب هر جوجه دو گسترش مستقیم بر روی لام تهیه و به روش گیمسا رنگ‌آمیزی گردید و از نظر وجود کیست‌های نسجی توکسوپلازما مورد بررسی میکروسکوپی قرار گرفت. استخراج DNA ژنومی برای هر نمونه با استفاده از کیت انجام شد. واکنش PCR با استفاده از پرایمرهای اختصاصی بر روی ژن B1 که دارای تکرار پذیری زیاد است انجام گردید، سپس محصول PCR با استفاده از ژل آگاروز ۱/۵ درصد بررسی گردید. نتایج با استفاده از آمار توصیفی و به کارگیری نرم‌افزار SPSS تجزیه و تحلیل شدند.

یافته‌ها: از مجموع ۱۱۴ جوجه گوشتی بررسی شده، تعداد ۶۵ نمونه (۵۷٪) از جنس نر و ۴۹ نمونه (۴۳٪) ماده بودند. در بررسی نمونه‌ها با دو روش مولکولی و میکروسکوپی، در مجموع ۱۲ مورد (۱۰/۵٪) آلودگی به توکسوپلازما مشاهده گردید. با استفاده از روش PCR در ۸ نمونه (۷/۶٪) و در بررسی میکروسکوپی در ۶ نمونه (۵/۲۶٪) آلودگی شناسایی شد. کلیه موارد مثبت مربوط به نمونه‌های بافت مغز بود و در بافت عضله‌ی قلب هیچ‌گونه آلودگی مشاهده نگردید.

نتیجه‌گیری: آلودگی به توکسوپلازما در جوجه‌های گوشتی کاشان کم اما قابل توجه است. افزایش آگاهی مردم نسبت به پخت کامل مواد گوشتی، اجتناب از مصرف خام یا نیمه پز گوشت و فرآورده‌های گوشتی ضروری به نظر می‌رسد. همچنین عدم استفاده از گوشت خام پرندگان برای تغذیه حیوانات خانگی نظیر گربه به منظور قطع چرخه‌ی زندگی انگل توصیه می‌گردد.

واژه‌های کلیدی: توکسوپلاسموز، مرغ، ایران، شیوع

دریافت مقاله: ۱۴۰۲/۵/۲۴

پذیرش مقاله: ۱۴۰۲/۸/۲۱

* نویسنده مسئول:

حسین هوشیار:

دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی کاشان

Email:

hoshyar_h@kaums.ac.ir

۱ کارشناس ارشد انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

۲ استاد گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

۳ دامپزشک، اداره دامپزشکی شهرستان کاشان، کاشان، ایران

۴ استادیار گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

۵ مربی گروه آمار زیستی، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

مقدمه

توکسوپلازما گوندی تک‌یاخته انگلی از گروه اپی کمپلکساست که در انسان و طیف وسیعی از حیوانات خونگرم در سرتاسر جهان گسترش دارد. این تک‌یاخته از جمله انگل‌های مشترک انسان و حیوان محسوب می‌شود و به‌عنوان یکی از مهم‌ترین انگل‌های بیماری‌زای منتقل شده از گوشت و مواد غذایی در بهداشت عمومی مورد توجه است (۱). تخمین زده شده که در خون یک سوم جمعیت جهان آنتی‌بادی بر علیه این انگل وجود دارد (۲).

میزبان اصلی این انگل گربه است. این انگل علاوه بر انسان در بیش از ۲۰۰ گونه حیوان مختلف شناسایی و جداسازی شده است که به‌عنوان میزبان واسط در چرخه زندگی توکسوپلازما محسوب می‌شوند (۳). انتقال توکسوپلازما گوندی به انسان از سه راه عمده صورت می‌گیرد شامل: خوردن گوشت حیوانات یا فرآورده‌های گوشتی آلوده به کیست نسجی این انگل به صورت خام یا نیمه پز، خوردن اوویست‌های دفعی از گربه همراه آب یا سبزیجات آلوده و نیز انتقال مادر به جنین هنگامی که مادر برای اولین بار در زمان حاملگی به این انگل مبتلا می‌شود (۴). توکسوپلازما گوندی عامل بیماری توکسوپلاسموزیس است. توکسوپلاسموزیس در انسان و میزبانان واسط با تظاهرات کلینیکی متفاوتی همراه است. قسمت اعظم موارد توکسوپلاسموز اکتسابی بدون علائم مهم و قابل توجه است؛ اما ممکن است همراه با علائمی شبیه به عفونت مونونوکلئوز نظیر لنفودنوپاتی، تب، خستگی، درد عضلات، سردرد و گلودرد باشد (۵).

اهمیت این انگل در انسان به دلیل ایجاد سقط جنین، عوارض ناشی از توکسوپلاسموز مادرزادی و توکسوپلاسموز چشمی است. اگر زنان باردار در زمان حاملگی برای اولین بار به این انگل مبتلا شوند، انگل ممکن است به مرگ جنین و سقط آن منجر شود و یا باعث بروز مشکلات جنینی مانند معلولیت ناهنجاری‌های جسمی و روانی جنین، آسیب‌های عصبی و چشمی گردد (۶).

در افراد مبتلا به ایدز یا سایر بیماری‌های ناشی از نقص سیستم ایمنی، آلودگی به این انگل و یا فعال شدن مجدد آن ممکن است باعث ایجاد علائم و عوارض شدید مانند آبسه مغزی، انسفالیت، پنومونی و عفونت منتشر گردد که عمدتاً به مرگ این بیماران منتهی می‌شود (۷).

توکسوپلازما گوندی به‌عنوان یکی از مهم‌ترین انگل‌های منتقل شده از مواد غذایی مطرح می‌باشد. فرهنگ و رژیم غذایی محتوی گوشت و فرآورده‌های گوشتی خام یا نیمه پز، اصلی‌ترین راه انتقال توکسوپلاسموز در انسان محسوب

می‌گردد (۸). پرندگان از جمله مرغ و خروس به دلیل دانه چینی از زمین بسیار در معرض آلودگی به توکسوپلازما گوندی می‌باشند از این رو گوشت ماکیان می‌تواند منبعی برای آلودگی انسان محسوب شود. اگر چه مطالعات انجام شده در مورد توکسوپلاسموز ماکیان محدود است اما بررسی‌های سرولوژیکی بیانگر وجود آنتی‌بادی در بین ۱۰۰-۱٪ مرغ و جوجه‌ها در مناطق مختلف بوده است و بیش‌ترین میزان آلودگی در مرغان پرورش یافته خانگی (بومی) می‌باشد (۱۰-۸ و ۲).

باتوجه به اهمیت بیماری توکسوپلاسموز در انسان، مطالعه‌ی حاضر به منظور تعیین میزان شیوع آلودگی به توکسوپلازما گوندی، با استفاده از روش PCR و نیز تهیه گسترش تماسی در جوجه‌های گوشتی ارجاعی به کشتارگاه کاشان در سال ۱۴۰۱ صورت گرفت.

روش بررسی

در این مطالعه‌ی توصیفی مقطعی، ۱۱۴ عدد نمونه بافت مغز و عضله‌ی قلب، طی سال ۱۴۰۱ از جوجه‌های گوشتی مرغداری‌های صنعتی شهرستان کاشان، ارسال شده به کشتارگاه صنعتی کاشان به صورت تصادفی جمع‌آوری شد. نمونه‌ها پس از ثبت مشخصات، جهت بررسی به آزمایشگاه انگل‌شناسی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی کاشان منتقل گردید. در آزمایشگاه پس از باز کردن سر، مغز به طور کامل و در شرایط استریل خارج گردید. از هر بافت مغز و عضله قلب، دو گسترش مستقیم بر روی لام تهیه گردید و بعد از فیکس کردن با الکل مطلق به روش گیمسارنگ‌آمیزی گردید و با استفاده از عدسی ۱۰ و ۴۰ از نظر وجود کیست‌های نسجی مورد بررسی میکروسکوپی قرار گرفت. مقداری از بافت عضله و مغز در هاون چینی به خوبی کوبیده و کاملاً له گردید. مقدار ۲۰ تا ۵۰ میلی‌گرم از نمونه هموزن شده در لوله‌های اپندروف برای مطالعات مولکولی در فریزر ۲۰- درجه تا هنگام استخراج DNA ذخیره گردید. استخراج DNA ژنومی با استفاده از کیت DNP™ (شرکت سینا کلون ایران) و طبق دستورالعمل شرکت مربوطه انجام شد. DNA استخراج شده تا هنگام انجام واکنش PCR در ۲۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. برای انجام واکنش PCR، ژن B1 که دارای تکرارپذیری زیاد است انتخاب گردید.

پرایمر اختصاصی Tg1 (3' AAA AAT GTG GGA ATG AAA GAG'5) و Tg2 (3' ACG AAT CAA CGG AAC TGT AAT'5) با توجه به مطالعات

نتایج با استفاده از آمار توصیفی و به کارگیری نرم افزار SPSS و آزمون های آماری مربع کای و آزمون دقیق فیشر، تجزیه و تحلیل شدند (سطح معناداری ۵ درصد در نظر گرفته شد).

یافته‌ها

در این بررسی در مجموع ۱۱۴ جوجه گوشتی کشتار شده در کشتارگاه طیور کاشان، طی فصول مختلف بررسی گردید. از این تعداد ۶۵ نمونه (۵۷٪) جنس نر و ۴۹ نمونه (۴۳٪) از جنس ماده بود. محدوده سنی نمونه‌ها بین ۵۰ تا ۶۵ روز و میانگین سنی ۵۷/۵ (C.I: ۵۷/۵±۹/۷۰) روز بود (جدول ۱). در بررسی نمونه‌ها با دو روش مولکولی و میکروسکوپی در مجموع ۱۲ مورد (۱۰/۵٪) آلودگی به توکسوپلازما مشاهده گردید (C.I: ۱۰/۵±۲/۸۷). در واکنش زنجیره پلی مرز در ۸ نمونه (۷/۰۱٪) (شکل ۱) و در بررسی میکروسکوپی لام‌های رنگ آمیزی شده تنها در ۶ نمونه (۵/۲۶٪) آلودگی شناسایی شد. لازم به ذکر است که دو نمونه با هر دو روش هم‌زمان شناسایی گردید. کلیه موارد مثبت مربوط به نمونه‌های بافت مغز بود و در بافت عضله قلب هیچ‌گونه آلودگی به توکسوپلازما گوندی مشاهده نگردید.

قبلی (۱۱ و ۱۲) استفاده گردید. این پرایمرها یک قطعه ۶۹ جفت نکلئوتیدی را تکثیر می دهند (۱۲). واکنش در حجم ۲۵ میکرولیتر شامل ۱۰ میکرولیتر PCR Master Mix X2 (شرکت پیشگام، ایران)، ۰/۵ میکرولیتر از هر کدام از پرایمرهای Tg1 و Tg2 با غلظت ۱۰ پیکومول، ۳ میکرولیتر DNA و ۱۱ میکرولیتر آب مقطر استریل بود.

واکنش PCR با استفاده از دستگاه ترموسایکلر (Flexcycler 2, آلمان) و با شرایط دمایی و زمانی و اسرشت اولیه در ۹۶ درجه به مدت ۵ دقیقه و ۳۵ سیکل شامل و اسرشت در ۹۶ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ ثانیه، اتصال در ۵۹ درجه به مدت ۴۵ ثانیه، تکثیر در ۷۲ درجه به مدت ۴۵ ثانیه و تکثیر نهایی در ۷۲ درجه به مدت ۱۰ دقیقه انجام شد. در تمام واکنش‌ها از آب مقطر به عنوان کنترل منفی و از DNA توکسوپلازما گوندی سویه Rh به عنوان کنترل مثبت استفاده گردید برای مشاهده نتیجه کار، مقدار ۴ میکرولیتر از محصول PCR در ژل آگاروز ۱/۵ درصد در کنار مارکر و کنترل مثبت الکتروفورز شد. رنگ آمیزی با استفاده از رنگ Safe stain انجام شد و مشاهده‌ی باند نواری با استفاده از دستگاه Transluminatore صورت گرفت.

جدول ۱: توزیع فراوانی جنسی و سنی جوجه‌های گوشتی مورد بررسی

| جنس | نر | تعداد (درصد) |
|----------|-----|--------------|
| ماده | ۴۹ | ۶۵ (۵۷٪) |
| جمع | ۱۱۴ | ۱۱۴ (۱۰۰٪) |
| سن (روز) | ۵۰ | ۳۲ (۲۸/۱) |
| | ۵۵ | ۱۱ (۹/۶٪) |
| | ۵۸ | ۲۲ (۱۹/۳٪) |
| | ۶۰ | ۲۱ (۱۸/۴٪) |
| | ۶۵ | ۲۸ (۲۴/۶٪) |
| | جمع | ۱۱۴ |

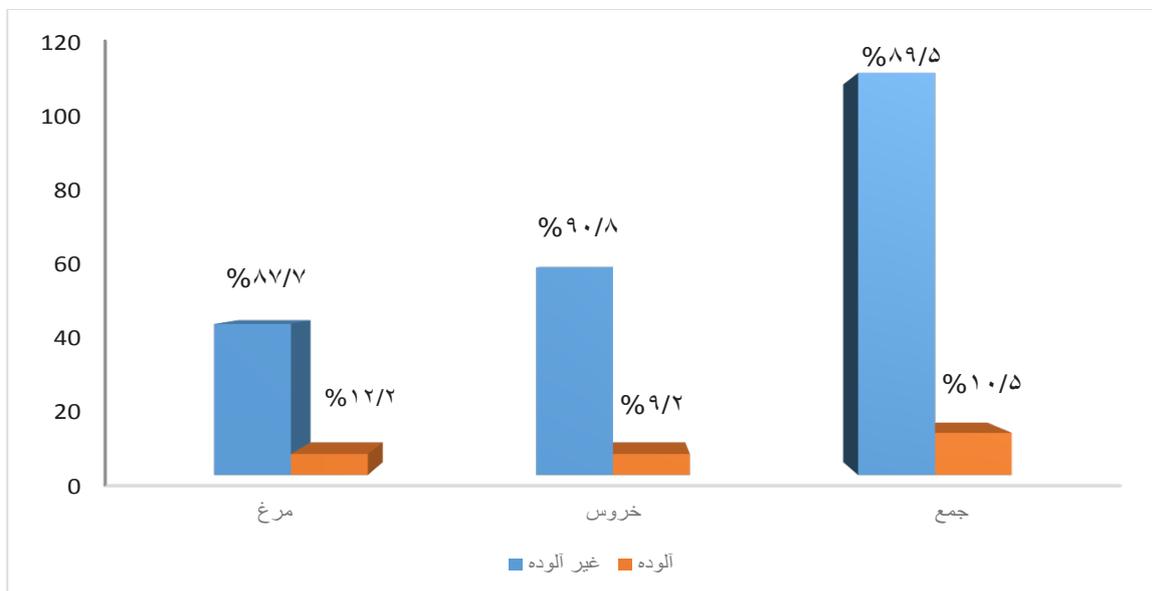
جدول ۱ نشان می دهد که تعداد ۶۵ نمونه (۵۷٪) جنس نر و ۴۹ نمونه (۴۳٪) از جنس ماده بود. محدوده سنی نمونه‌ها بین ۵۰ تا ۶۵ روز و میانگین سنی ۵۷/۵ روز بود

جدول ۲: توزیع فراوانی آلودگی به توکسوپلازما گوندی در جوجه‌های گوشتی کاشان بر حسب سن

| سن (روز) | آلوده | | غیر آلوده | | جمع | |
|----------|-------|-------|-----------|--------|-------|------|
| | تعداد | درصد | تعداد | درصد | تعداد | درصد |
| ۵۰ | ۲ | ۶/۲۵٪ | ۳۰ | ۹۳/۷۵٪ | ۳۲ | ۱۰۰٪ |
| ۵۵ | ۰ | ۰ | ۱۱ | ۱۰۰٪ | ۱۱ | ۱۰۰٪ |
| ۵۸ | ۰ | ۰ | ۲۲ | ۱۰۰٪ | ۲۲ | ۱۰۰٪ |
| ۶۰ | ۷ | ۳۳/۳٪ | ۱۴ | ۶۶/۷٪ | ۲۱ | ۱۰۰٪ |
| ۶۵ | ۳ | ۱۰/۷٪ | ۲۵ | ۸۹/۳٪ | ۲۸ | ۱۰۰٪ |
| جمع | ۱۲ | ۱۰/۵٪ | ۱۰۲ | ۸۹/۵٪ | ۱۱۴ | ۱۰۰٪ |

($P > 0.006$). اگر چه میزان آلودگی در مرغ‌ها (۱۲/۲٪) کمی بیشتر از آلودگی در خروس‌ها (۹/۲٪) بود (نمودار ۱) اما آزمون آماری تفاوتی بین این دو گروه نشان نداد.

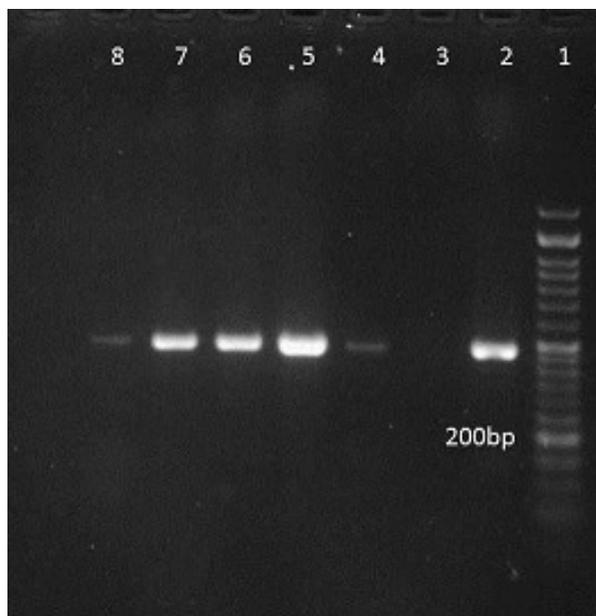
توزیع فراوانی سنی آلودگی نشان داد که میزان آلودگی در جوجه‌های با سن ۶۰ روز و بالاتر نسبت به سایر گروه‌های سنی از فراوانی بیشتری برخوردار است (جدول ۲). آزمون آماری فیشر اختلاف معنی‌داری بین گروه‌ها نشان داد.



نمودار ۱: میزان آلودگی به توکسوپلازما گوندی در جوجه‌های گوشتی کاشان بر مبنای جنس

در بررسی نمونه‌ها با دو روش مولکولی و میکروسکوپی در مجموع ۱۲ مورد (۱۰/۵٪) آلودگی به توکسوپلازما مشاهده گردید. میانگین آلودگی در مرغ‌ها ۱۲/۲٪ و در خروس‌ها ۹/۲٪ برآورد گردید. (C.I: ۱۰/۵ ± ۲/۸۷)

در بررسی نمونه‌ها با دو روش مولکولی و میکروسکوپی در مجموع ۱۲ مورد (۱۰/۵٪) آلودگی به توکسوپلازما مشاهده گردید.



شکل ۱: نتایج الکتروفورز ممولات PCR ژن B1 با استفاده از ژل آگاروز ۱/۵٪. ردیف ۱ مارکر ۵۰ bp، ردیف ۲ کنترل مثبت، ردیف ۳ کنترل منفی و ردیف ۴ تا ۸ نمونه‌های بافتی مثبت از نظر توکسوپلازما.

بحث

طیور پرورشی به عنوان تأمین کننده‌ی بخش عمده‌ای از منابع غذایی انسان، از اهمیت ویژه‌ای برخوردارند. آلودگی طیور به انواع ارگانیزم‌های بیماری‌زا خطر

در واکنش زنجیره پلی مرز در ۸ نمونه (۷/۰۱٪) (شکل ۱) و در بررسی میکروسکوپی لام‌های رنگ‌آمیزی شده تنها در ۶ نمونه (۵/۲۶٪) آلودگی شناسایی شد.

هیچ کدام از نمونه‌های گوشت گوساله آلوده به این انگل نبوده‌اند (۱۸). به نظر می‌رسد گاو میزبان مستعدی برای آلودگی به توکسوپلازما نبوده و نسبت به سایر منابع گوشتی از جمله مرغ‌ها آلودگی کمتری دارد. مقایسه مطالعه فعلی با مطالعه‌ی قبلی انجام شده روی نمونه‌های گوشت گاو در منطقه کاشان نیز حاکی از میزان آلودگی کم‌تر گاوها (۵/۷٪) می‌باشد که با مطالعه انجام شده در اسکاتلند همخوانی دارد (۱۲). در بررسی حاضر تمامی موارد آلودگی مربوط به بافت مغز بود و در عضله‌ی قلب کیست جداسازی نشد. مطالعات قبلی نشان می‌دهد که اگرچه احتمال تشکیل و رشد کیست‌های نسجی در ارگان‌های داخلی نظیر قلب، کبد، کلیه و سایر بافت‌ها وجود دارد اما تمایل انگل به بافت‌های سیستم اعصاب مرکزی خصوصاً مغز بیشتر بوده و کیست‌ها در این بافت زودتر جایگزین شده و سریع‌تر به حداکثر رشد خود می‌رسند (۲۰ و ۱۹ و ۳).

اکثر مطالعات انجام شده بر روی شیوع توکسوپلاسموز در مرغ‌های صنعتی و یا پرورش آزاد در جهان و ایران با استفاده از روش‌های سرولوژیک بوده است (۲۱ و ۱۹ و ۱۳ و ۱۰). روش‌های سرولوژیک معمولاً نشان‌دهنده‌ی درصد قابل توجهی از وجود آنتی‌بادی در نمونه‌های مورد بررسی می‌باشد. به‌عنوان مثال مطالعه سامی و همکاران، بر روی مرغ‌های خانگی و پرورش صنعتی نشان داده که ۳۳٪ مرغ‌های خانگی و ۲۵٪ مرغ‌های گوشتی پرورش صنعتی با استفاده از روش آگلوتیناسیون دارای آنتی‌بادی بر علیه توکسوپلازما بودند (۲۱). بررسی Dubey و همکاران روی تیترا آنتی‌بادی ضد توکسوپلازما گوندی به روش آگلوتیناسیون تغییر یافته در مرغ‌های بومی چند کشور نشان داد که کم‌ترین شیوع سرمی ۶/۲٪ مربوط به مکزیک و بیش‌ترین مربوط به ایلینویز آمریکا ۱۰۰٪ است (۱۹). در یک بررسی مروری انجام گرفته در ایران میزان آلودگی به توکسوپلازما گوندی در بین مرغ و جوجه‌های گوشتی بین ۳۸٪-۳٪ تخمین زده شده است (۱۳).

امروزه توصیه شده است که از نمونه‌های غیرتهاجمی مانند سرم، ادرار و دیگر مایعات بدن در شناسایی عفونت‌هایی مانند توکسوپلاسموز استفاده شود. مزیت استفاده از روش‌های غیرتهاجمی این است که در مورد موجودات زنده کم‌ترین آسیب به فرد می‌رسد. در مواردی مانند توکسوپلاسموز در پرندگان که با علایم بالینی بارزی همراه نیست و در ابتدای آلودگی نوع ارگان درگیر مشخص نیست، می‌تواند کاربرد زیادی داشته باشد (۲۲). با وجود این در مطالعات روی بافت و اندام‌های حیوانات پس از کشتار، استفاده از روش‌های مولکولی روی

بالقوه‌ای برای انتقال آلودگی به انسان محسوب می‌گردد. اگرچه توکسوپلازما گوندی در بسیاری از پرندگان اهلی و وحشی در جهان و ایران گزارش شده است (۸)، اما انتقال آن به انسان از طریق خوردن گوشت این پرندگان کم‌تر از سایر منابع گوشتی صورت می‌گیرد. مطالعات سرم شناختی، حاکی از شیوع بیشتری از آلودگی در ماکیان پرورش یافته‌ی خانگی نسبت به ماکیان پرورش یافته‌ی صنعتی می‌باشد (۱۳). با توجه به رعایت شرایط استاندارد بهداشتی در مرغداری‌های صنعتی و محصور بودن این اماکن، شیوع توکسوپلازما گوندی معمولاً در مرغ‌های صنعتی کمتر بوده و چنانچه شرایط مطلوب در پخت و مصرف این گونه ماکیان رعایت گردد، خطر انتقال آلودگی به انسان بسیار کم خواهد بود. نظارت دقیق و کافی در مرغداری‌ها و نیز در کشتارگاه‌های طیور می‌تواند گامی مؤثر در کاهش آلودگی این منابع باشد.

مطالعه‌ی حاضر نشان داد که میزان آلودگی در جوجه‌های گوشتی کشتار شده در شهرستان کاشان به توکسوپلازما گوندی، با استفاده از روش مولکولی ۱۰/۵٪ می‌باشد. بررسی محامی اسکویی و همکاران بر روی ۵۰ نمونه جوجه گوشتی در تبریز میزان آلودگی برابر ۸٪ را نشان داد که با مطالعه‌ی حاضر همخوانی دارد (۱۴). در یک مطالعه‌ی دیگر بر روی ۹۷ نمونه مرغ بومی با پرورش آزاد در خرم آباد، در ۲۱ نمونه (۲۱/۶٪) با استفاده از روش سرولوژی آنتی‌بادی ضد توکسوپلاسموز یافت گردید. در حالی که در روش مولکولی تنها در ۱۰ نمونه از موارد فوق، DNA قابل ردیابی بود (۱۵). مطالعه دیگر انجام شده در استان گیلان نشان داده که ۴۰٪ مرغ‌های پرورش آزاد و ۳۸/۷٪ از مرغ‌های پرورش صنعتی در بررسی مولکولی آلوده به توکسوپلازما بوده‌اند (۱۶). میزان آلودگی در منطقه گیلان نسبت به مطالعه حاضر بالاتر است که احتمالاً به علت تفاوت اقلیم و آب و هوا می‌باشد. وضعیت اقلیمی و شرایط آب و هوایی شمال کشور برای بقای طولانی‌تر عوامل انگلی در محیط مناسب است. اوسیت‌های توکسوپلازما گوندی در دمای بالاتر از ۳۷ درجه سانتی‌گراد و پایین‌تر از ۴ درجه غیر فعال می‌شوند و تکامل آن‌ها متوقف می‌گردد (۱۷). بررسی مولکولی انجام شده روی نمونه عضله ران، در ۵۰ جوجه گوشتی در اسپانیا نشان داد که ۱۰٪ نمونه‌ها آلوده به توکسوپلازما گوندی بودند (۸). همچنین مطالعه‌ی انجام شده بر روی گوشت‌های مصرفی در اسکاتلند نشان داده است که DNA توکسوپلازما، در ۴/۸٪ از نمونه‌ای جوجه‌های گوشتی، ۴/۲٪ نمونه گوشت خوک، ۶/۹٪ نمونه گوشت گوسفند با استفاده از روش مولکولی شناسایی شده است در حالی که



خام یا نیمه پز گوشت و فرآورده‌های گوشتی ضروری به نظر می‌رسد. همچنین عدم استفاده از گوشت خام پرندگان برای تغذیه حیوانات خانگی نظیر گربه به منظور قطع چرخه‌ی زندگی انگل توصیه می‌گردد.

تشکر و قدردانی

این مطالعه حاصل طرح تحقیقاتی با عنوان «شناسایی توکسوپلازما گوندی در جوجه‌های گوشتی کاشان به روش مولکولی در سال ۱۴۰۱» و به شماره IR.KAUMS.MEDNT.REC.1401.136 است که با کد اخلاق IR.KAUMS.MEDNT.REC.1401.136 در معاونت تحقیقات و فناوری دانشگاه علوم پزشکی کاشان و کمیته اخلاق دانشگاه تصویب شده است. نویسندگان این مقاله از حمایت‌ها و همکاری معاونت تحقیقات و فناوری دانشگاه علوم پزشکی کاشان، مدیران اداره دامپزشکی کاشان، پرسنل کشتارگاه صنعتی طیور کاشان تشکر و قدردانی می‌نمایند.

نمونه‌های بافتی به‌عنوان ابزاری قدرتمند در تشخیص بسیاری از عفونت‌ها از جمله توکسوپلازما سموز مطرح می‌باشد. آزمون‌های سرولوژیکی اگر چه معمولاً دارای حساسیت و ویژگی بالا هستند اما معمولاً قادر به افتراق آلودگی حاد از عفونت‌های گذشته نبوده و همچنین واکنش‌های متقاطع با سایر آلودگی‌ها نیز ممکن است در حصول نتایج تأثیرگذار باشد. از طرف دیگر مقدار محدود و اندک نمونه مورد استفاده در مطالعات مولکولی نیز از محدودیت‌های روش مولکولی می‌باشد (۲۳ و ۲۲).

نتیجه‌گیری

بر اساس نتایج مطالعه‌ی حاضر، آلودگی در جوجه‌های گوشتی کاشان کم اما قابل توجه است. اگر چه معمولاً گوشت این جوجه‌ها پخته مصرف می‌گردد، اما افزایش آگاهی مردم نسبت به پخت کامل مواد گوشتی اجتناب از مصرف

References

- Zanet S, Veronesi F, Giglia G, Baptista CRP, Morganti G, Mandara MT, et al. The dangerous side of being a predator: *Toxoplasma gondii* and *Neospora caninum* in birds of prey. *Pathogens* 2023; 12(2): 271.
- Dubey JP. *Toxoplasmosis of animals and humans*, 2nded. Boca-Raton: CRC Press; 2009: 243-7.
- Hooshyar H, Rostamkhani P & Arbabi M. Study on growth of *Toxoplasma gondii* tissue cyst in laboratory mouse. *Jundishapur Journal of Microbiology* 2009; 2(4): 140-3.
- Asghari A, Ghasemi E, Yousefi A & Majidiani HR. *Toxoplasmosis and its current status in Iran: A narrative review*. *Journal of Rafsanjan University of Medical Sciences* 2022; 20(11): 1253-78 [Article in Persian].
- Ghasemi FS & Hooshyar H. Laboratory diagnosis of *Toxoplasmosis* and its importance. *Journal of Medical Council of Iran* 2014; 32(1): 65-77 [Article in Persian].
- Smith NC, Goulart C, Hayward JA, Kupz A, Miller CM & Van-Dooren GG. Control of human *Toxoplasmosis*. *International Journal for Parasitology* 2021; 51(2-3): 95-121.
- Nissapatorn V, Lee C, Quek KF, Leong CL, Mahmud R & Abdullah KA. *Toxoplasmosis in HIV/AIDS patients: A current situation*. *Japanese Journal of Infectious Diseases* 2004; 57(4): 160-5.
- Salinas MJG, Campos CE, Peris MPP & Kassab NH. Prevalence of *toxoplasma gondii* in retail fresh meat products from free-range chickens in Spain. *Journal of Veterinary Research* 2021; 65(4): 457-61.
- Guo M, Dubey JP, Hill DE, Buchanan RL, Gamble HR, Jones JL, et al. Prevalence and risk factors for *Toxoplasma gondii* infection in meat animals and meat products destined for human consumption. *Journal of Food Protection* 2015; 78(2): 457-76.
- Stelzer S, Basso W, Silvan JB, Ortega-Mora LM, Maksimov P, Gethmann J, et al. *Toxoplasma gondii* infection and *Toxoplasmosis* in farm animals: Risk factors and economic impact. *Food and Waterborne Parasitology* 2019; 15(1): e00037.
- Lukasova R, Kobedova K, Halajian A, Bartova E, Murat JB, Rampedi KM, et al. Molecular detection of *toxoplasma gondii* and *neospora caninum* in birds from South Africa. *Acta Tropica* 2018; 178(1): 93-6.

12. Hooshyar H, Chehrazi F & Arbabi M. Molecular identification and frequency of cyst-forming coccidia (sarcocystis, *Toxoplasma gondii*, and *neospora caninum*) in native slaughtered cattle in Kashan, central Iran. *International Archives of Health Sciences* 2021; 8(4): 301-6.
13. Shokri A, Sharif M, Teshnizi SH, Sarvi S, Rahimi MT, Mizani A, et al. Birds and poultries toxoplasmosis in Iran: A systematic review and meta-analysis. *Asian Pacific Journal of Tropical Medicine* 2017; 10(7): 635-42.
14. Mahami-Oskouei M, Moradi M, Fallah E, Hamidi F & Rahnamaye-Akbari NA. Molecular detection and genotyping of *Toxoplasma gondii* in chicken, beef, and lamb meat consumed in northwestern Iran. *Iranian Journal of Parasitology* 2017; 12(1): 38-45.
15. Ahmadi SF, Zarifi O, Shokrani HR & Norouzian H. Seroprevalence and molecular study of *Toxoplasma* infection in domestic chickens from Khorramabad, Iran. *Journal of Veterinary Research* 2020; 75(2): 130-5.
16. Abbaszadeh S, Teimouri A, Mahmoudi MR, Atrkar-Roushan Z, Hajipour N, Majidi-Shad B, et al. Molecular detection of *Toxoplasma gondii* in chicken hearts from markets and retail stores in northern Iran. *Food and Waterborne Parasitology* 2022; 27(1): e00166.
17. Edrissian GH, Rezaeian M, Keshavarz H & Mohebbali M. *Medical protozoology*. 3rded. Tehran: Tehran University of Medical Sciences; 2019: 143-67[Book in Persian].
18. Plaza J, Damek F, Villena I, Innes EA, Katzer F & Hamilton CM. Detection of *Toxoplasma gondii* in retail meat samples in Scotland. *Food and Waterborne Parasitology* 2020; 20(1): e00086.
19. Dubey JP, Webb DM, Sundar N, Velmurugan GV, Bandini LA, Kwok OCH, et al. Endemic avian toxoplasmosis on a farm in Illinois: clinical disease, diagnosis, biologic and genetic characteristics of *Toxoplasma gondii* isolates from chickens (*Gallus domesticus*), and a goose (*Anser anser*). *Veterinary Parasitology* 2007; 148(3-4): 207-12.
20. Dubey JP, Lindsay DS & Speer C. Structures of *Toxoplasma gondii* tachyzoites, bradyzoites, and sporozoites and biology and development of tissue cysts. *Clinical Microbiology Reviews* 1998; 11(2): 267-99.
21. Sami M, Yousofi-Darani H, Yousofi HA, Kalantari R & Pestehchian N. The prevalence rate of infection to *Toxoplasma gondii* in domestic and industrial breeding poultry in Isfahan city, Iran, 2020. *Journal of Isfahan Medical School* 2021; 39(638): 625-30[Article in Persian].
22. Ullah-Khan F & Hussain N. NH serological and molecular based diagnosis of *Toxoplasma gondii* in galliformes by using *ToxPK1* gene. *Journal of Scientific Research in Medical and Biological Sciences* 2020; 1(2): 116-22.
23. El-Madawy SR & Metawea FY. Serological assays and PCR for detection of *Toxoplasma gondii* infection in an ostrich farm at Ismailia Province, Egypt. *IOSR Journal of Agriculture and Veterinary Science* 2013; 2(3): 56-60.

Prevalence of *Toxoplasma Gondii* in Broiler Referred to Kashan Industrial Abattoir, Central Iran, 2023

Erfan Amiri¹ (M.S.), Hossein Hooshyar^{2*} (Ph.D.), Hossein Nazemorraaya³ (D.V.M),
Mohammadreza Shiee⁴ (Ph.D.), Sima Rasti² (Ph.D.), Gholam Abbass Moosavi⁵ (M.S.)

1 Master of Science in Parasitology, School of Medicine, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

2 Professor, Department of Parasitology, School of Medicine, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

3 Doctor in Veterinary Medicine, Veterinary Office, Kashan, Iran

4 Assistant Professor, Department of Parasitology, School of Medicine, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

5 Master of Science in Biostatistics, School of Health, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

Abstract

Received: 15 Aug. 2023

Accepted: 12 Nov. 2023

Background and Aim: *Toxoplasma gondii* is one of the important food-borne parasitic pathogens that infect humans and a wide range of warm-blooded animals. Consumption of poultry meat, especially chicken, is a potential risk of transmission of toxoplasmosis to humans. This study aimed to determine the prevalence of *T. gondii* infection in industrial broilers referred to the Kashan poultry abattoir, Iran, in 2023.

Materials and Methods: This cross-sectional study was performed on 114 brain and heart samples of industrial broilers were randomly collected from Kashan poultry abattoir. Two prepared direct smears from each sample were stained with Giemsa stain and examined microscopically for the presence of tissue cysts of *T. gondii*. The genomic DNA was extracted using a commercial kit. PCR method was used for detection of the B1 genome of *T. gondii* using specific primers. The PCR product was evaluated by electrophoresis on a 1.5% agarose gel. The results were analyzed with descriptive statistics using SPSS software.

Results: Of 114 chicken samples, 65 (57%) and 49 (43%), were male and female respectively. Totally, 12 samples (10.5%) were positive for *T. gondii* infection. *T. gondii* DNA fragments were detected in 8 (7.06%) of the samples. Microscopy examination revealed *T. gondii* in 6 (5.26%) samples. All infections were related to brain samples, and no infection was detected in heart muscle samples.

Conclusion: Infection with *T. gondii* is considerable in broilers in the Kashan region. Therefore, preventive measures such as training people to properly cook meat before consumption and avoiding eating raw or under-cooked poultry meat products are recommended to prevent human infection to *T. gondii*. In order to stop life cycle of this parasite, avoiding using raw bird meat for feeding pets such as cats is recommended.

Keywords: Toxoplasmosis, Chicken, Iran, Prevalence

* Corresponding Author:

Hooshyar H

Email:

hoshyar_h@kaums.ac.ir