

**دارای رتبه علمی-پژوهشی
از کمیسیون نشریات علوم پزشکی کشور**

مقایسه روش معمول تشخیص ژیاریا لامبیا و آناتومبا هیستولیتیکا با روش های جستجوی آنتی ژن و آنتی بادی در خون و مدفع

چکیده

زمینه و هدف: ژیاردیا لامبیا و آناتومبا هیستولیتیکا، شایع ترین تک یاخته های روده ای انسان در سراسر جهان می باشد. تظاهرات بالینی عفونت ژیاردیایی به صورت اسهال حاد، سنتروم اسهال مزمن و سوء جذب می باشد. آناتومبا هیستولیتیکا بدون ایجاد علائم بالینی به دیواره روده حمله ور می شود و می تواند به کبد و سایر ارگان های بدن نیز انتشار یابد. لذا به جهت اهمیت تشخیصی این دو تک یاخته در مطالعه ما روش های تشخیصی روتین و مدرن آن ها با یکدیگر مقایسه خواهد شد.

روش بررسی: طی یک مطالعه تحلیلی مقایسه ای در سال ۱۳۹۱، از ۱۰۲۵ بیمار مراجعه کننده به ۳ مرکز آزمایشگاهی واقع در تهران و کرج به روش تصادفی ساده، به مدت ۷ ماه نمونه گیری مدفع و خون انجام گرفت. آزمایش تعییضی فرمالین دترجنت بر روی تمامی نمونه ها انجام شد. نمونه های مثبت این روش مورد آزمایش های جستجوی آنتی ژن و آنتی بادی در مدفع به روش الایزا قرار گرفت. همچنین جهت بررسی آنتی بادی ژیاردیا و هیستولیتیکا در خون از بیماران مدفع مثبت، نمونه سرمی گرفته شد.

یافته ها: از ۱۰۲۵ نمونه مدفع ۷۶ مورد (۷/۴٪) ژیاردیا و ۱۹ مورد (۱/۱٪) آناتومبا هیستولیتیکا با روش میکروسکوپیک فرمالین-دترجنت مثبت شدند. در روش سرولوژیک الایزا، کوپر و آنتی بادی ژیاردیا ۱۱ مورد (۷/۹٪)، کوپر و آنتی بادی آناتومبا هیستولیتیکا ۲۴ مورد (۲/۳٪)، کوپر و آنتی ژن ژیاردیا ۷۸ مورد (۷/۶٪) و کوپر و آنتی ژن هیستولیتیکا ۵ مورد (۰/۴٪) شناسایی شده است. آنتی بادی خون در آناتومبا هیستولیتیکا در ۲۲ مورد (۲/۱٪) اندازه گیری شده است.

نتیجه گیری: حساسیت روش میکروسکوپی نسبت به روش های سرولوژیک جستجوی آنتی ژن و آنتی بادی در مدفع به روش الایزا بالاتر از ۹۰ درصد می باشد. در نتیجه روش فرمالین-دترجنت به عنوان روش برتر میکروسکوپیک در آزمایش های مدفع انتخاب شده است.

واژه های کلیدی: ژیاریا لامبیا و آناتومبا هیستولیتیکا، آنتی ژن مدفع، آنتی بادی در خون و مدفع

محمد جواد غروی

استاد انگل شناسی پزشکی، دانشکده پرآپریشن
دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران

مونا روزبهانی

دانشجوی دکترای انگل شناسی پزشکی، دانشکده
پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران
حسین بخشگار
کارشناس علوم آزمایشگاهی، دانشکده پرآپریشن
دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران

نویسنده مسئول: مونا روزبهانی

mona.roozbehani@yahoo.com

تلفن: ۰۲۱-۸۶۷۰۴۶۱۳

آدرس: تهران، گروه انگل شناسی پزشکی، دانشکده
پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایران

دریافت: ۹۳/۲/۱۴

ویرایش پایانی: ۹۳/۳/۲۹

پذیرش: ۹۳/۳/۳۱

آدرس مقاله

غروی م ج، روزبهانی م، بخشگار ح "مقایسه روش معمول تشخیص ژیاریا لامبیا و آناتومبا هیستولیتیکا با روش های جستجوی آنتی ژن و آنتی بادی در خون و مدفع" مجله علوم آزمایشگاهی، زمستان ۱۳۹۳، دوره هشتم (شماره ۵): ۹۷-۱۰۳

مقدمه

آن که نشانه بالینی، اسهال و دیسانتری ایجاد کند^(۵)). این انگل می تواند از روده و کبد به سایر ارگان های بدن نیز انتشار یابد. لذا به جهت اهمیت تشخیصی این دو تک یاخته در مطالعه ما روش های تشخیصی روتین و مدرن آن ها با یکدیگر مقایسه خواهد شد. به نظر می رسد کار بر روی تکنیک های مختلف آزمایشگاهی در خصوص دو تک یاخته مهم روده ای جای فراوانی در تحقیقات پارازیتولوژی دارد. چه بسیار ممکن است یک روش معمول پاسخگوی قطعی تشخیص نباشد و آزمایشگاه ها ملزم باشند از تکنیک های مکمل یکدیگر و یا روش های تاییدی استفاده نمایند. در این پژوهه ما ضمن مقایسه تکنیک های مختلف راه را برای تثیت شناسایی تک یاخته ها به شیوه های غیر معمول نیز باز می کنیم و مسیر تشخیص این تک یاخته های مهم هموار و روش های مدرن به روش های معمول و روتین تبدیل می گردد.

روش بررسی

در این مطالعه تحلیلی مقایسه ای برای نمونه گیری از روش تصادفی ساده استفاده شد. طی ۷ ماه از اردیبهشت تا آبان ماه ۱۳۹۱ از ۱۰۲۵ بیمار مراجعه کننده به ۲ مرکز آزمایشگاهی تهران (آزمایشگاه تشخیص طبی فارابی و نور) و آزمایشگاه مرکزی فردیس کرج نمونه گیری مدفع و خون انجام گرفت. آزمایش تغليظی فرمالین دترجنت بر روی نمای نمونه ها انجام شد. در لوله آزمایش معمولی حدود ۱۰ میلی لیتر محلول فرمل - دترجنت ریخته و حدود نیم گرم مدفع به محلول اضافه و خوب بهم می زدیم. تنزیب دو لایه را در یک قیف قرار داده و مخلوط فوق را در یک لوله سانتریفیوژ صاف کردیم. با محلول فرمل - دترجنت تا بالای لوله سانتریفیوژ را پر کرده و به شدت تکان می دادیم. لوله فوق را به مدت ۱۲-۲۴ ساعت بدون حرکت در آزمایشگاه قرار داده. بعد از مدت فوق محتويات لوله را خالی نموده، از رسوب ته لوله یک نمونه مرطوب جهت آزمایش آماده می کردیم. با میکروسکوپ و عدسی ×۴۰ به بررسی لام تهیه شده می پرداختیم. سپس نمونه های مثبت این روش مورد آزمایش های جستجوی آنتی ژن و آنتی بادی در مدفع به روش الایزا قرار گرفت^(۶,۷). به این تنزیب که محلول شست شوی

امروزه در بسیاری از نقاط جهان بیماری های عفونی مشکلات فراوانی را برای جوامع انسانی به وجود می آوردد، این در حالی است که آسیب ها، صدمات و خسارات ناشی از این بیماری ها، کشورهای در حال توسعه را در مقایسه با کشورهای صنعتی بیشتر تحت تأثیر قرار می دهد^(۱). در این میان بیماری های انگلی با انتشاری گسترده به علی از قبیل فقر، سوء تغذیه، بی سوادی، ازدیاد بی رویه جمعیت، فقدان تسهیلات بهداشتی و ده ها عامل دیگر بخش عمدہ ای از مشکلات را به خود اختصاص می دهد. به گونه ای که در برخی از مناطق جهان سهم بیماری های انگلی در ایجاد خسارات اجتماعی، اقتصادی با برخی بیماری ها نظیر سل، بیماری های مقاربتی، بیماری های قابل پیشگیری با واکسن و عفونت های حاد تفسی برابری می کند^(۲). با توجه همه جانبه به شرایط جوی و جغرافیایی کشور پنهانور ما و خصوصیات زندگی، پایه های فرهنگی و بهداشتی مردم ما به خوبی آشکار است که انواع مختلف انگل ها خصوصاً گونه های بیماری زا می توانند در این کشور زیست کنند و می توان انتقال آلودگی را تحت تأثیر عوامل سرایت، شیوع و پراکندگی بیماری های انگلی در هر زمان و در هر منطقه تخمین زد^(۳). از آنجایی که بیماری های انگلی اغلب دارای سیر مزمن بوده و کمتر با آثار و علایم بالینی همراه هستند، لذا افراد آلوده ممکن است بعد از بهبود ظاهری و بدون داشتن هر گونه علایم کلینیکی به صورت حاملین بیماری درآیند و خود نقش مخزن آلوده را برای افراد سالم به عهده بگیرند. به عبارت دیگر نظر به این که در افراد ناقل تعادل بیولوژیکی خاص بین انگل و میزان به وجود می آید، لذا این گونه میزان ها در حالی که از صدمات انگل محفوظ هستند در عین حال مخزن عامل بیماری می باشند. بدین جهت آگاهی از نقش بیماری های انگلی و راه های پیشگیری از آن ها از اهمیت خاصی برخوردار است^(۴). از طرفی در بین عفونت های انگلی دستگاه گوارش، ژیارديا از مهمترین و شایع ترین آن هاست. شیوع ابتلا به ژیارديا جهانی است و شایع ترین انگل جدا شده از نمونه های مدفع در آمریکا است. انگل مهم دیگر دستگاه گوارش آناتومو با هیستولیتیکا است که به دیواره روده حمله ور می شود بدون

کلونال آنتی بادی ضد انگل حاصل از بز می باشد اضافه گردید که با آنتی ژن های انگل باند شده، سپس مرحله شستشو تکرار گردیدند در مرحله سوم پلی کلونال آنتی بادی ضد بز کونژوگه شده با HRP افزوده شد سپس محلول رنگ زای ترا متیل بنزیدین افزوده شد که تحت اثر آنزیم پراکسیداز در نمونه های مثبت رنگ آبی ایجاد می کند. در نهایت در اثر افزودن محلول متوقف کننده واکنش ها (محلول اسید سولفوریک رقیق شده) رنگ آبی نمونه های مثبت به رنگ زرد تبدیل شده و واکنش ها متوقف شد(۸،۹). کیت الایزای مورد استفاده در تحقیق برای کوپرو آنتی ژن و آنتی بادی ژیاردیا لامبیا از شرکت DRG ساخت کشور آلمان و برای کوپرو آنتی ژن و آنتی بادی هیستولیتیکا کیت الایزای abcam Generic assay کشور آلمان است. از کیت الایزای کشور انگلستان برای اندازه گیری IgG آناتومبا هیستولیتیکا استفاده شده است. همچنین جهت بررسی آنتی بادی ژیاردیا در خون و آمیاز خارج روده ای (آنتی بادی آناتومبا هیستولیتیکا در خون) از بیماران مدفوع مثبت، نمونه سرمی گرفته شد. برای حصول نتایج بهتر تعداد ۱۰۰ نمونه به صورت تصادفی که به روش پارازیتولوژی فرمالین دترجنت منفی بودند، مورد آزمایش های ۳ گانه سرولوژیک فوق (کوپرو آنتی ژن، کوپرو آنتی بادی و آنتی بادی خون) به روش الایزا قرار گرفتند(۱۰،۱۱).

یافته ها

تعداد ۱۰۲۵ نمونه مدفوع به روش تصادفی ساده در ۳ مرکز آزمایشگاهی تهران و کرج (فارابی-نور-فردیس) جمع آوری و به روش میکروسکوپی فرمل-دترجنت مورد آزمایش قرار گرفت. مجموعاً تعداد ۷۶ (۷/۴٪) نمونه از نظر ژیاردیا لامبیا و ۱۹ مورد (۱/۸٪) از نظر آناتومبا هیستولیتیکا مثبت بودند (جدول ۱). این تعداد نمونه های مثبت مورد آزمایش های جستجوی آنتی ژن و آنتی بادی مدفوع و آنتی بادی خون قرار گرفت. برای حصول نتیجه بهتر و قضاوت منطقی تر نسبت به روش های سرولوژی تعداد ۱۰۰ نمونه که به روش پارازیتولوژی منفی بودند مورد آزمایشات ۳ گانه سرولوژیک قرار گرفت. همان گونه که در جدول ذیل مشاهده می شود تعداد ۸۱ (۷/۹٪) نمونه مثبت ژیاردیایی از نظر آنتی بادی

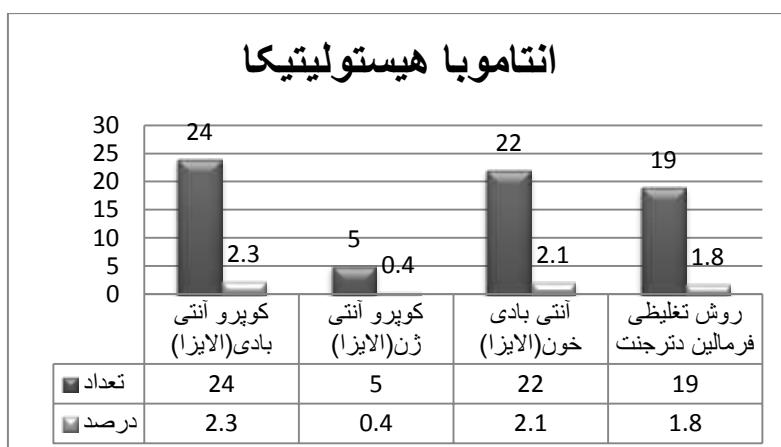
آنتی ژن ها را به نسبت ۱ به ۹ با آب مقطر رقیق کرده، از هر نمونه حدود یک گرم برداشته با ۳ میلی لیتر از این محلول مخلوط کرده و سوسپانسیون حاصله مورد آزمایش قرار گرفت. نمونه های فرمالینه در ظروف خود مخلوط شده و آزمایش شدند. نوار های میکروتیتر را در Strip holder داده سه چاهک A1 برای سوبستراتی بلاتک، B1 برای کنترل منفی و C1 برای کنترل مثبت اختصاص داده شد. ۱۰۰ میکرولیتر از محلول کنترل منفی در چاهک B1 ۱۰۰ میکرولیتر از محلول کنترل مثبت در چاهک C1 و ۱۰۰ میکرولیتر از سوسپانسیون هر نمونه به چاهک های دیگر اضافه شده سپس پلیت ها به مدت ۳۰ دقیقه در دمای اتاق انکوبه شدند. پس از این مدت محتوای چاهک ها را با الایزا واشر ۵ مرتبه و هر مرتبه با ۳۰۰ میکرولیتر از محلول مخصوص شست شوی آنتی ژن ها، شست شو داده، ۱۰۰ میکرولیتر از محلول شماره یک که حاوی آنتی بادی های پلی کلونال ضد ژیاردیا یا هیستولیتیکا گرفته شده از بز می باشد به تمام چاهک ها به استثنای A1 اضافه گردید. فویل را بر روی میکرولیت پوشانده به مدت ۵ دقیقه در دمای اتاق انکوبه گردیدند. بعد از این مرحله عمل شست شو مانند مراحل قبل تکرار شد این مرحله برای محلول شماره ۲ که محتوی آنتی بادی های پلی کلونال کونژوگه شده با HRP (Horse Radish Peroxidase) و بر ضد آنتی بادی های ژیاردیایی و یا هیستولیتیکایی بوده و از خرگوش گرفته شده تکرار گردید. در نهایت ۱۰۰ میکرولیتر از محلول ترا متیل بنزیدین (TMB) که در اثر آنزیم پراکسیداز ایجاد رنگ می کند به تمام چاهک ها اضافه شده و به مدت ۵ دقیقه در دمای اتاق انکوبه گردید. بعد از این مدت ۱۰۰ میکرولیتر از محلول متوقف کننده واکنش ها که حاوی اسید سولفوریک می باشد به تمام چاهک ها اضافه شد. در این تکنیک یک پلی کلونال آنتی بادی ضد آنتی ژن های کیست و تروفوزوئیت ژیاردیا لامبیا و یا آناتومبا هیستولیتیکا در ته چاهک ها کوت شده هنگامی که سوسپانسیون مدفوع به چاهک ها اضافه شد. در صورتی که آنتی ژنی حتی در مقداری جزئی در مدفوع موجود باشند با پلی کلونال آنتی بادی ته چاهک ها باند شده و مواد اضافی در مرحله شست شو خارج می شوند. در مرحله بعد معرف شماره یک که پلی

میکروسکوپی و ۶ مورد مربوط به نمونه های منفی بودند. بررسی آنتی ژن مدفع در مورد هیستولیتیکا حاکی از تعداد فقط ۵ نمونه مثبت از میان موارد پارازیت مثبت می باشد(جدول ۱). در حالی که بررسی آنتی بادی های سرمی هیستولیتیکا حاکی از ۲۲٪ مورد مثبت است که ۱۸ مورد آن از افراد مدفع مثبت و ۴ مورد باقی از افراد مدفع منفی بوده است(جدول ۱).

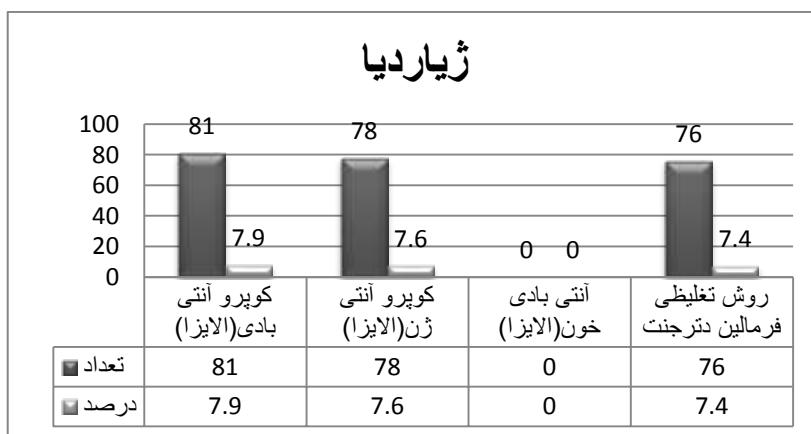
مثبت بود که ۷۴ نمونه آن از نظر انگلی نیز مثبت بود و ۷ نمونه از نمونه های منفی میکروسکوپیک نیز مثبت شد. از نظر کوپروآنتی ژن نیز ۷۳ مورد مثبت بودند و تعداد ۵ نمونه از نمونه های منفی آزمایش میکروسکوپی نیز مثبت شدند. در مورد آنتاموبا هیستولیتیکا از ۱۰۲۵ نمونه ۱۹ مورد به روش فرمالین-دترجنت مثبت بودند. تعداد ۲۴ (۲۴٪) مورد از نظر کوپروآنتی بادی مثبت که ۱۸ مورد آن به نمونه های مثبت

جدول ۱-توزيع فراوانی آلودگی به ژیارديا و آميب هیستولیتیکا برحسب نوع روش های تشخيصی

نام تک ياخته	تعداد نمونه	کوپروآنتی بادی الايزا	کوپروآنتی ژن الايزا	آنتی بادی خون الايزا	روش تغليظ فرمالين- دترجنت
ژیارديا	۱۰۲۵	۸۱	۷۸	-	۷۶ (٪/۶)
آنتاموبا هیستولیتیکا	۱۰۲۵	۲۴	۵	۲۲ (٪/۱)	۱۹ (٪/۱۸)



نمودار ۱-توزيع فراوانی آلودگی به آميب هیستولیتیکا برحسب نوع روش های تشخيصی



نمودار ۲-توزيع فراوانی آلودگی به ژیارديا برحسب نوع روش های تشخيصی

بحث

در صد محاسبه گردید. در میان ۴۹ نمونه مثبت با الایزا، ۴ مورد با روش میکروسکوپی منفی بوده است، که ویژگی آن معادل ۹۰/۴۸ درصد می باشد. در نتیجه روش کوپرو آنتی ژن الایزا از حساسیت و ویژگی بیشتری نسبت به روش میکروسکوپی در تشخیص آنتاموبا هیستولیتیکا برخوردار است^(۹). Aycan Kaya و همکاران در سال ۲۰۰۹ سه روش گسترش مستقیم میکروسکوپی، رنگ آمیزی تری کروم و الایزا کوپرو آنتی ژن را در ۶۰ بیمار مشکوک به آنتاموبا هیستولیتیکا مقایسه کردند. نتایج آزمایشات بر روی ۶۰ نمونه نشان داد روش میکروسکوپی ۷ مورد (۱۱/۳٪)، رنگ آمیزی تری کروم ۶ مورد (۹/۷٪) و الایزا ۸ مورد (۱۲/۹٪) مثبت شد^(۱۳). احمدی و همکاران در سال ۸۶ سه روش گسترش مستقیم، فرمالین اتر و فرمالین استون را بر روی ۶۰۰ نمونه مدفوع انجام داد. ۶۰۰ لام نمونه مدفوع شامل ۱۵۰ لام تهیه شده از نمونه های بدون آلدگی (در هر روش ۵۰ لام و ۴۵۰ لام تهیه شده از نمونه های با آلدگی به انگل های روده ای) (هر روش ۱۵۰ لام) با ۳ روش گسترش مستقیم، فرمالین استون و فرمالین اتر بررسی شد. حساسیت این روش برای تشخیص انگل های روده ای در مجموع به ترتیب ۳۲، ۳۲/۹، ۵۵/۶ و ۴۸/۵ درصد و اخباری منفی آن ها به ترتیب ۶۸، ۲۶/۷، ۳۵/۳ درصد محاسبه میزان خطای کاذب به ترتیب ۶۸، ۲۶/۷ و ۶۴/۷ درصد ارزش شد. با توجه به اینکه از لام های غیرآلوده، هیچ موردی با ۳ روش بالا برای انگل های روده ای مورد مطالعه مثبت گزارش نشد. بنابراین اختصاصیت هر ۳ روش مورد مطالعه ۱۰۰ درصد محاسبه شد^(۱۴). شیرزاد فلاحتی و همکاران در سال ۸۳ سه تکنیک گسترش مستقیم، تغليظ فرمالین اتر و الایزا را از نظر آلدگی به ژیاردیا لا مبilia، در ۵۰۰ کودک ۶ تا ۱۲ ساله دختر و پسر مدارس ابتدایی شهرستان دلفان مقایسه کردند. در مجموع ۹۷ نفر از نظر آلدگی به ژیاردیا مثبت شناخته شدند که از این تعداد ۶۸ نمونه (۷۰/۱٪) در تست گسترش مستقیم، ۸۸ نمونه (۹۰/۷۲٪) در تست تغليظی فرمالین اتر و ۹۵ نمونه (۹۷/۹۳٪) با تکنیک الایزا مثبت شناخته شد. بر اساس نتایج حاصله تکنیک الایزا نسبت به روش های روتین انگل شناسی در تشخیص ژیاردیا بسیار دقیق

ژیاردیازیس و آمبیازیس از مهمترین بیماری های انگلی، روده ای و عفونی و از مشکلات بهداشتی بسیاری از جوامع به ویژه کشور های در حال توسعه می باشد. مطالعات نشان می دهد، در ایران تا سال هایی نه چندان دور میزان شیوع ژیاردیا از ۱۹ تا ۲۲ درصد متغیر بوده است این درحالی است که شیوع آنتاموبا هیستولیتیکا بسیار پایین تر می باشد^(۴). هدف این مطالعه مقایسه تکنیک های معمول انگل شناسی با روش های سرولوژی جستجوی آنتی ژن در مدفوع و آنتی بادی در خون و همچنین مدفوع در تشخیص ژیاردیا و آنتاموبا هیستولیتیکا می باشد. نفوذ انگل به داخل بافت ها باعث تشکیل آنتی بادی ها در گردش خون می گردد ولی ظهور آنتی بادی های ترشحی موضعی نیازی به نفوذ بافتی انگل ندارند. وجود آنتی بادی های اختصاصی در مدفوع حاکی از وجود انگل در روده می باشد. این آنتی بادی ها احتمالا در نتیجه برخورد سیستم ایمنی مخاطی با انگل به وجود می آیند. ضمن اینکه وجود آنتی بادی های آنتاموبا هیستولیتیکا و ژیاردیا در داخل مدفوع (کوپرو آنتی بادی) با استفاده از روش های سرولوژیک به کرات گزارش شده است و عمدها از کلاس های IgE IgM IgG IgA می باشند^(۴). Selim و همکاران در سال ۲۰۰۹، برای تشخیص ژیاردیا، روش معمول فورمل- اتر را با روش کوپرو آنتی ژن الایزا در بیماران مقایسه نمودند. از ۹۰ نمونه مدفوع، ۴۶ مورد (۵۱/۱٪) با روش کوپرو آنتی ژن الایزا و ۳۸ مورد (۴۲/۲٪) با روش فورمل- اتر مثبت شدند. نتایج نشان داد تکنیک الایزا کوپرو آنتی ژن، دارای حساسیت ۹۷/۳ درصد، ویژگی ۸۲/۶ درصد، ارزش اخباری مثبت ۸۰/۴ درصد و ارزش اخباری منفی ۹۷/۷ درصد است^(۸). Vidal و همکاران در سال ۲۰۰۵ نیز روش کوپرو آنتی ژن الایزا را با روش های معمول در تشخیص ژیاردیا بر Selim روی ۱۴۲ نمونه مدفوع مقایسه کردند که نتایجی مشابه به دست آورده^(۱۲). Hamshary و همکاران در سال ۲۰۰۴، روش میکروسکوپی را با روش کوپرو آنتی ژن الایزا در تشخیص آمبیاز روده ای مقایسه نمودند. از ۹۳ نمونه مدفوع، ۵۱ مورد (۵۴/۸٪) با روش میکروسکوپی و ۴۹ مورد (۵۲/۷٪) با روش کوپرو آنتی ژن الایزا مثبت شد و حساسیت آن ۸۸/۲۴

نتایج متفاوت روش الایزای کوپروآنتی ژن آنتمویاهیستولیتیکا با دیگر مطالعات ممکن است در نوع تولید کارخانه ها متفاوت باشد و اساساً روش الایزا یک روش Operator-depended مطالعه از کیت الایزا assay Generic استفاده شده است. روش آزمایش های مدفع انتخاب شده است. این روش با روش های جستجوی ژن و آنتی بادی در مدفع و خون بیماران مبتلا به انگل های ژیاردیا و آمیب هیستولیتیکا مورد مقایسه قرار گرفته و به علت هم خوانی اعلام می دارد، ضرورتی جهت انجام آزمایش آنتی ژن و آنتی بادی در مورد دو انگل مزبور نمی باشد و همچنان روش فرمالین دترجنت می تواند به عنوان روش مرجع در آزمایشگاه های تشخیص طبی به کار رود. بنابراین از نظر توجیه اقتصادی و علمی، روش جستجوی میکروسکوپیک مدفع برای شناسایی تک یاختگان روده ای کفایت و کاربری لازم دارد. یاد آور می گردد روش جستجوی آنتی بادی در خون فقط برای جستجوی آمیساز خارج روده ای کاربری دارد.

نتیجه گیری

از آن جایی که تفاوت چندانی بین روش های سرولوژیک خون و مدفع و روش برتر جستجوی انگل در مدفع مشاهده نمی شود، با توجه به جنبه های اقتصادی و در دسترس بودن تکنیک های ساده تر پیشنهاد می شود، روش استاندارد جستجوی میکروسکوپیک انگل در مدفع که همان روش فرمالین دترجنت است به عنوان روش مرجع مورد استفاده آزمایشگاه های تشخیص طبی قرار گیرد.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از مسئولین و همکاران محترم آزمایشگاه های نور تهران، فارابی تهران و مرکزی فردیس کرج به جهت مساعدت برای نمونه گیری و انجام آزمایش ها و از معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی تهران به جهت تصویب و تامین اعتبار این پروژه با کد ۱۲۷۷۱ کمال تشکر و قدردانی را دارد.

تر و سریع تر بوده است(۱۵). در این مطالعه ۱۰۲۵ نمونه مدفع از نظر کوپروآنتی بادی و کوپروآنتی ژن و آنتی بادی در خون بیماران مشکوک به ژیاردیازیس و آمیسازیس با روش الایزا مورد بررسی قرار گرفت. از ۱۰۲۵ نمونه مدفع ۷۶ مورد(۴/۷) ژیاردیا و ۱۹ مورد(۸/۱) آنتمویا هیستولیتیکا با روش میکروسکوپیک فرمالین دترجنت مثبت شدند. در روش سرولوژیک الایزا، کوپروآنتی بادی ژیاردیا ۸۱ مورد(۹/۷)، کوپروانتی بادی آنتمویا هیستولیتیکا ۲۴ مورد(۳/۲)، کوپر و آنتی ژن ژیاردیا ۷۸ مورد(۶/۷) و کوپروانتی ژن هیستولیتیکا ۵ مورد(۴/۰) شناسایی شده است. آنتی بادی خون در آنتمویا هیستولیتیکا در ۲۲ مورد(۱/۲) اندازه گیری شده است. بر اساس مطالعات، روش فرمالین دترجنت به عنوان روش معیار در نظر گرفته شد (۴). حساسیت و ویژگی روش کوپر و آنتی بادی الایزا به ترتیب ۹۷/۳ و ۹۳/۴ درصد و ارزش اخباری مثبت آن ۹۱/۳ درصد و ارزش اخباری منفی ۹۸ درصد محاسبه گردید و همچنین حساسیت روش کوپر و آنتی ژن الایزا ۹۶ درصد، ویژگی ۹۵/۲ درصد، درصد کارایی تشخیص این تست ۹۵/۵ درصد است به طوری که ارزش اخباری مثبت ۹۳/۵ درصد و ارزش اخباری منفی ۹۷ درصد بود. روش میکروسکوپی نسبت به روش های سرولوژیک جستجوی آنتی ژن و آنتی بادی در مدفع به روش الایزا بالاتر از ۹۰ درصد می باشد که تقریباً هم خوانی قابل قبولی بین نتایج، روش انگل شناسی (فرمالین دترجنت) و نتایج سنجش آنتی بادی و آنتی ژن در مدفع افراد ژیاردیابی دیده می شود. گو اینکه در مواردی نیز افرادی که از نظر جستجوی میکروسکوپی منفی هستند، نیز در روش های سنجش پادگن و پادتن های مدفع مثبت هستند. ضمن اینکه بین دو روش سنجش آنتی ژن و آنتی بادی تفاوت معنی داری وجود ندارد. این همخوانی در مورد بررسی آنتی بادی های خون و مدفع در مورد آنتمویا هیستولیتیکا وجود دارد، اما اندازه گیری آنتی ژن مدفع چندان قابل اعتماد نبوده و میزان آن بسیار کم تر از اندازه گیری پادتن ها در خون و مدفع بوده است. بنابراین اختلاف معنی داری است و جستجوی آنتی ژن در مدفع به روش الایزا توصیه نمی شود.

References

1. Coordinating Office of the National Survey on the Important Human Parasitic Diseases. *A national survey on current status of the important parasitic diseases in human population.* Zhongguo Ji Sheng Chong Xue Yu Ji Sheng Chong Bing Za Zhi. 2005; 23(5 Suppl): 332-40.
2. Gordis L. *Assessing the validity and reliability of diagnostic and screening test (ch.4), in epidemiology.* WB Saunders Company. 2nd ed. New York. 2002; 308.
3. World Health Organization. *Geneva: Geographical distribution and useful facts and stats.* 2006.
4. Gharavi MJ. *Textbook of Clinical Protozoology.* 4th ed. Iran: Mirmah. 2012; 304-330. [Persian]
5. Ashtiani M, Mahjob F, Kashi L. *Giardiasis and other parasitic infections in stool specimens, duodenal biopsy and duo-denial aspiration in children.* J Pediatric Infectious Disease. 2005; 14(1): 41-46.[Persian]
6. Gharavi MJ. *Clinical Parasitology Laboratory.* 2th ed. Iran: Temorzadeh novin. 2012; 9-65.[Persian]
7. Garcia LS. *Diagnostic Medical Parasitology.* 5th ed. Washington DC, ASM press. 2007; 707-708.
8. Selim S, Nassef N, Sharaf S, Badra G, Abdel-Atty D. *Copro-antigen detection versus direct methods for the diagnosis of Giardia lamblia in patients from the National Liver Institute.* J Egypt Soc Parasitol. 2009; 39(2): 575-83.
9. el-Hamshary EM, el-Shewy KA, Hegazy MM, Zakaria H. *Diagnostic potentials of copro-antigen detection based*
- Egypt Soc Parasitol. 2004; 34(2): 601-10.
10. Fotedar R, Stark D, Beebe N, Marriott D, Ellis J, Harkness J. *Laboratory Diagnostic Techniques for Entamoeba Species.* Clin Microbiol Rev. 2007; 20(3): 511-32.
11. Garcia LS, Shimizu RY. *Detection of Giardia lamblia and Cryptosporidium parvum Antigens in Human Fecal Specimens Using the ColorPAC Combination Rapid Solid-Phase Qualitative Immunochromatographic Assay.* J Clin Microbiol. 2000; 38(3): 1267-1268.
12. Vidal A, Catapani W. *Enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) immunoassaying versus microscopy: advantages and drawbacks for diagnosing giardiasis.* Sao Paulo Med J. 2005; 123(6): 282-5.
13. Kaya O, Oguzturk H, Turtay M, Daldal U. *Detection of Entamoeba histolytica with different methods admitted to the emergency department in diarrheic patients.* African Journal of Microbiology Research. 2011; 5(6): 731-733.
14. Ahmadi N, Ghachkar L, Pakdad K, Ahmadi O. *Wetmount + Formalin-ether , Formalin-aceton method for diagnosis of parasitic infection.* Trop Med. 2008; 12(38): 43-48.[Persian]
15. Fllahi S, Gharavi M, Qara-gozlou B, Sepahvand A, Mahouti F. *A Comparative Evaluation of Giardiasis Prevalence by Rutine Parasitical Assays and Antigen Detection in Elementary school children in Delfan Town, Iran.* Yafteh. 2008; 9(4): 45-49.

Comparison of Routine Method with Antibody and Antigen Ones for Diagnosing Giardia-Entamoeba Histolytica in Stool and Blood

Gharavi, MJ. (PhD)

Professor of Medical Parasitology,
Paramedical Faculty, Iran
University of Medical Sciences,
Tehran, Iran

Roozbehani, M. (MSc)

PhD student in Medical
Parasitology, School of Medicine,
Iran University of Medical
Sciences, Tehran, Iran

Bakhshkar, H. (BSc)

BSc of Medical Laboratory
Sciences, Paramedical Faculty,
Iran University of Medical
Sciences, Tehran, Iran

Corresponding Author:

Roozbehani, M.

Email:

mona.roozbehani@yahoo.com

Received: 4 May 2014

Revised: 19 Jun 2014

Accepted: 21 Jun 2014

Abstract

Background and Objectives: Giardia lamblia and Entamoeba histolytica are the most prevalent human intestinal pathogenic protozoa, worldwide. The clinical features of Giardia infection are acute diarrhea, a chronic condition with continuous diarrhea and malabsorption. Entamoeba histolytica invade intestinal tract without any typical clinical indications, and it can involve liver and other organs too. Therefore, we aimed to study these protozoa by serological and parasitological methods.

Material and Methods: In this comparative study, the stool and blood specimens were collected from 1025 patients selected via simple random sampling in three different laboratories located in Tehran and Karaj, Iran (2012). Formalin Detergent test was performed on all samples. Both serum and stool positive samples of this method were analyzed for antigen and antibodies related to Giardia lamblia and Entamoeba histolytica, respectively.

Results: of 1025 stool specimens, 76 (4.7%) were positive for Giardia lamblia and 19 (1.8%) for Entamoeba histolytica using Formalin-detergent method. In ELISA, 81 (7.9%) coproantibodies to Giardia lamblia and 24 (2.3%) coproantibodies to Entamoeba histolytica, 78 (7.6%) coproantigen for Giardia lamblia, and 5 (0.4%) for Entamoeba histolytica were observed. circulatory antibodies to Entamoeba histolytica were detected in 22 cases (2.1%).

Conclusion: Sensitivity of microscopic method compared to serological methods is higher than 90%; therefore, Formalin-detergent method can be the best method for stool examination.

Key words: Giardia Lamblia and Entamoeba Histolytica, Coproantibody, Coproantigen, Blood Antibody