

# بررسی ژن مقاومت دارویی در تریکوموناس واژینالیس به روش واکنش زنجیره‌ای پلیمراز

صفروی طالاری<sup>۱\*</sup>، بهرام کاظمی<sup>۲</sup>، حسین هوشیار<sup>۳</sup>، فائقه کاظمی<sup>۴</sup>، محسن اربابی<sup>۵</sup>، محمدرضا طالاری<sup>۶</sup>، حمید رضا نیک یار<sup>۷</sup>، احمد سبحانی<sup>۸</sup>، بینا زرعی کار<sup>۹</sup>، اکبر طبیبیان<sup>۱۰</sup>، رقیه علیزاده<sup>۱۱</sup>، مژگان بنده پور

## خلاصه:

سابقه و هدف: با توجه به اهمیت تریکومونیازیس و تناقضاتی که در مورد شیوع مقاومت دارویی آن در دسترس می‌باشد، این مطالعه به منظور تعیین میزان شیوع ژن مقاوم به داروی مترونیدازول در تریکوموناس واژینالیس به روش PCR-RFLP در شهرهای تهران و کاشان صورت گرفت.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه توصیفی ۱۴۰ نمونه از ترشحات واژن جمع‌آوری شده و پس از جداسازی انگل با استفاده از محیط کشت دورسه و استخراج DNA واکنش PCR انجام گرفت. موتابیون‌های احتمالی با تعیین تراالف و همچنین انجام RFLP (Restriction Fragment Length Polymorphism) مورد بررسی قرار گرفتند.

نتایج: تعداد ۱۳۳ نفر (۹۵ درصد) از افراد مورد مطالعه با روش PCR مثبت شدند. ۶۲ نمونه (۴۴/۴ درصد) با هر سه روش لام مستقیم، کشت و PCR ۱۲ نمونه (۸/۵ درصد) تنها به دو روش دید مستقیم و PCR ۵۶ نمونه (۴۰ درصد) به دو روش کشت و PCR و ۳ نمونه (۲/۱ درصد) نیز تنها به روش PCR مثبت تشخیص داده شدند. در نهایت ۲ مورد (۱/۵ درصد) موتابیون در ژن rRNA 18S از نمونه‌های تهران تشخیص داده شد.

نتیجه گیری: بررسی حاضر نشان می‌دهد که تریکوموناس واژینالیس در تهران در برابر مترونیدازول مقاوم است. با توجه به اینکه مترونیدازول داروی انتخابی در درمان این بیماری می‌باشد، توصیه می‌شود مطالعات بیشتری برای تعیین مکانیسم‌های مقاومت دارویی و راههای کنترل آن صورت پذیرد.

**واژگان کلیدی:** مقاومت دارویی، واکنش زنجیره‌ای پلیمراز، تریکوموناس واژینالیس

فصلنامه علمی - پژوهشی فیض، دوره پانزدهم، شماره ۱، بهار ۱۳۹۰، صفحات ۴۷-۵۲

## مقدمه

تریکومونیازیس یکی از شایع‌ترین بیماری‌های مقاربی در دنیا به شمار می‌آید که به‌وسیله تک یاخته تریکوموناس واژینالیس ایجاد می‌شود [۲، ۱]. برخی مطالعات نشان داده‌اند که وقوع آن در دنیا سالیانه ۱۷۰ میلیون مورد می‌باشد [۳].

میزان آلدگی به آن از مجموع مبتلایان به گنوره، سیفلیس و کلامپیدیا بیشتر است و در انتقال ویروس ایدز نقش موثری دارد [۴]. شیوع آلدگی به این انگل در نقاط مختلف ایران متفاوت است [۱، ۵]؛ میزان آلدگی در تبریز ۴/۶۷ درصد، در ساری ۲۲/۵ درصد، در گرگان ۲ درصد و در تهران ۳/۶ درصد گزارش شده است [۷-۱۰]. این بیماری علاوه بر ایجاد علایم در دستگاه تناسلی زنان ممکن است موجب زایمان نارس و تولد نوزاد با وزن کم و نیز افزایش مرگ و میر در کودکان شود [۱۱]. در درمان مبتلایان به تریکوموناس واژینالیس از داروهای خانواده ۵-نیترو ایمیدازول مثل مترونیدازول، تینیدازول و اورنیدازول استفاده می‌شود [۱۲] که مترونیدازول شایع‌ترین داروی مورد استفاده با میزان بهبودی ۹۵ درصد می‌باشد [۲]. بررسی Schmid و همکارانش در سال ۲۰۰۱ در آمریکا نشان داد که مقاومت دارویی در مبتلایان به تریکوموناس واژینالیس نسبت به مترونیدازول ۵ درصد می‌باشد [۱۳]. برخی مطالعات مقاومت دارویی ای نیبماری در استرالیا را بین ۵ تا ۱۰ درصد گزارش نموده‌اند [۱۴، ۱۱]. بیان شده است که ژن مربوط به مقاومت دارویی در تریکوموناس واژینالیس نسبت به مترونیدازول، Internal Transcribed Spacer (ITS) در rDNA قرار دارد. تعداد نوکلوتیدهای این ژن 276bp

<sup>۱</sup> استاد، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

<sup>۲</sup> استاد، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

<sup>۳</sup> دانشیار، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

<sup>۴</sup> دانشجوی کارشناس ارشد، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

<sup>۵</sup> مریبی، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

<sup>۶</sup> کارشناس ارشد، گروه میکروبیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد قم

<sup>۷</sup> استادیار، گروه روانشناسی بالینی، دانشکده پزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد نجف آباد

<sup>۸</sup> استادیار، گروه داخلی، دانشکده پزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد نجف آباد

<sup>۹</sup> مریبی، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تبریز

<sup>۱۰</sup> استادیار، گروه میکروبیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد نجف آباد

<sup>۱۱</sup> استادیار، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

\* نشانی نویسنده مسئول؛

کاشان، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی

تلفن: ۰۳۶۱ ۵۵۱۱۱۲ - ۰۹۱۳ ۱۱۳۰۳۷۱

پست الکترونیک: Talariali@yahoo.com

تاریخ پذیرش نهایی: ۸۹/۱۰/۲۹

تاریخ دریافت: ۸۹/۳/۸

گرفت [۲۵]. آزمایش PCR با استفاده از یک جفت پرایمر از ناحیه ۱ IST محافظت شده ژن ریبوزومی 18S به شرح زیر استفاده گردید.

TVITS F: 5-ACACCGCCCGTCGCTCTAAC-3'  
TVITS R: 5-AATTTCGATTCAAAGATTAAC-3'  
این پرایمرها تعداد ۳۱۳ نوکلوتید از ناحیه ۱ ITS ژن ریبوزومال RNA انگل را تقویت می‌کنند. واکنش PCR با شرطیت زیر انجام گرفت: برای دنا توراسیون اولیه DNA هدف، محلوت واکنش برای PCR ۵ دقیقه در دمای ۹۴ درجه قرارداده شد، سپس مراحل (دنا توراسیون در ۹۴ درجه به مدت ۳۰ ثانیه، اتصال پرایمرها درجه به مدت ۳۰ ثانیه و تکثیر در ۷۲ درجه به مدت ۳۰ ثانیه) ۳۰ سیکل تکرار شدند و در نهایت یک سیکل به مدت ۵ دقیقه واکنش در ۷۲ درجه قرارداده شد. واکنش در دستگاه ترموسایکلر (Corber Research) انجام شد. براساس مطالعات قبلی [۱۲، ۱۱، ۳] که در این زمینه انجام شده است، موتابسیون در ناحیه ITS ۱ ژن ریبوزومal RNA تریکوموناس و اژینالیس با مقاومت انگل در برابر مترونیدازول همراه می‌باشد. در این تحقیق برای تشخیص موتابسیون از روش RFLP با آنزیم MspI استفاده شد

[۲۵]

## نتایج

در این پژوهش از ۳۵۰۰ نفر مورد مطالعه تعداد ۱۴۰ نفر (۴ درصد) مبتلا به تریکوموناس و اژینالیس بودند که ۱۱۰ نفر (۴/۴ درصد) مبتلا به تریکوموناس و اژینالیس بودند که درمانگاه بیمارستان مریم تهران و ۳۰ نفر (۳ درصد) از مراجعه کنندگان به مرکز بهداشت گلابچی کاشان بودند. تقریباً ۲۹/۲ درصد افراد مبتلا در گروه ۲۹-۲۰ سال، ۴۰ درصد در گروه ۳۹-۳۰ سال، ۲۵ درصد در گروه ۴۹-۴۰ سال و ۵/۸ درصد افراد در گروه ۵۰ سال و بیشتر از آن قرار داشتند. در این مطالعه ۶۲ نمونه (۴۴/۴ درصد) با هر سه روش، ۱۲ نمونه (۸/۵ درصد) تنها به روش تشخیص کلینیکی و PCR، ۵۶ نمونه (۴۰ درصد) به دو روش کشت و PCR و ۳ نمونه (۲/۱ درصد) نیز تنها به روش تشخیص کلینیکی و PCR مثبت بوده و با دو روش لام مستقیم و کشت منفی تشخیص داده شدند. از ۱۴۰ نمونه لام مستقیم و کشت مثبت، تعداد ۱۳۳ نمونه (۹۵ درصد) جهت آزمایش PCR تکثیر گردیده و از این تعداد ۱۵ نفر (۱/۵ درصد) دارای مقاومت دارویی بودند؛ در این دو نمونه ژن نوکلوتید C در موقعیت ۲۰۹ ناحیه ۱ TSI به نوکلوتید T تبدیل شده بود. ژن‌های مذکور در مرکز اطلاعات بیوتکنولوژی آمریکا (NCBI) به شماره Trichomonas vaginalis و Accession No. EU308571

موتابسیون آن از نوع نقطه‌ای بوده و علت مقاومت انگل کاهش فرودوکسین داخل سلولی و کاهش فعالیت آنزیم آن و در نتیجه ایجاد تغییر در شکل هیدروژنوزوم است [۱۱-۱۷، ۱۵]. مترونیدازول از طریق انتشار از غشاء دو لایه تریکوموناس وارد سیتوپلاسم آن شده، ضمن عبور از غشاء دو لایه هیدروژنوزوم به عنوان یک پیش دارو با آنزیم هیدروژنаз برای گرفتن الکترون از فرودوکسین رقابت می‌کند. فعالیت دارو زمانی آغاز می‌شود که گروه نیترو مترونیدازول احیاء شده و تولید رادیکال آزاد کند. رادیکال آزاد شده موجب تخریب DNA و در نهایت موجب مرگ سلول می‌شود [۱۸، ۱۹]. حضور دارو در داخل هیدروژنوم موجب تغییر پروتئین‌های پیرووات فرودوکسین، اکسیدو رودکتاز، فرودوکسین، آنزیم مالیک و هیدروژناز می‌شود و در گونه‌های مقاوم موجب کاهش آنها می‌شود [۲۰-۲۴]. با توجه به شیوع و عوارض مختلف ناشی از ابتلا به تریکوموناس و اژینالیس و ضرورت درمان آن و نیز تنافضاتی که در میزان شیوع و مقاومت دارویی نسبت به مصرف مترونیدازول در دسترس می‌باشد، این مطالعه به منظور تعیین مقاومت دارویی و تشخیص ژن مربوطه با استفاده از تکنیک PCR صورت گرفت.

## مواد و روش‌ها

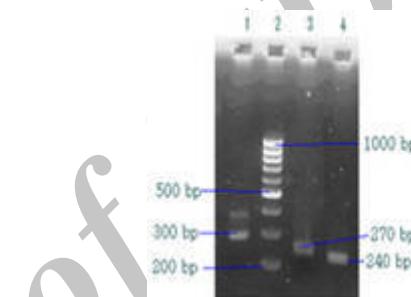
این مطالعه توصیفی بر روی ۳۵۰۰ نفر زن در گروه‌های سنی ۲۰ تا ۵۵ سال شامل ۲۰۰۰ نفر مراجعت کننده به درمانگاه بیمارستان مریم تهران و ۱۵۰۰ نفر مراجعت کننده به مرکز بهداشت گلابچی کاشان به روش سرشماری با در نظر گرفتن خصوصیات سن و مصرف دارو در طی سال‌های ۱۳۸۵ تا ۱۳۸۶ صورت پذیرفت. انگل‌های تریکوموناس و اژینالیس از ترشحات واژن جمع‌آوری شده و با روش گسترش مرتبط، کشت و PCR مورد بررسی قرار گرفتند. نمونه‌ها در محیط کشت دورسه و دیاموند در حرارت ۳۷ درجه سانتی‌گراد تکثیر شدند. انگل‌ها پس از ۱۰ روز کشت، با ۵۰۰۰ دور به مدت ۵ دقیقه سانتریفیوژ شده و پس از جدا کردن و سه بار شستشو با PBS تا مراحل بعد در فریزر -۲۰ کردند و سه بار شستشو با PBS تا مراحل بعد در فریزر -۲۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. بر روی تمام نمونه‌ها آزمایش PCR انجام گردید. برای استخراج DNA ابتدا انگل‌ها را سه بار با روش Freze and Tawa له کرده [۲۵]. نمونه‌ها سانتریفیوژ شده، رسوب حاصل از آن در بافر لیز ریخته شده و در ۱۰ میکرولیتر آنزیم پروتئیناز K در دمای ۵۶ درجه به مدت ۳۰ دقیقه قرار داده شدند. سپس با استفاده از روش فل کلروفرم DNA حاصل در اتانول رسوب داده شده و در بافر TE نگهداری شد. استخراج DNA مطابق روشی که قبل انجام شده است، صورت

کلینیک زنان گرگان، ۲ درصد، مرکز بهداشتی تبریز، ۶۷/۴ درصد [۷] و در مراجعه کنندگان به مراکز تنظیم خانواده در تهران، ۳/۶ درصد [۱۰] است. در مطالعه ما شیوع آلودگی در کاشان کمتر از تهران بود و هر دو شهر در مقایسه با دیگر شهرها شیوع کمتری داشتند که نشان‌دهنده وضعیت بهداشتی مناسب‌تر آنها می‌باشد. یکی از یافته‌های تحقیق حاضر شیوع ۱/۵ درصد مقاومت دارویی در بیماران مورد مطالعه می‌باشد. بررسی‌های انجام شده در نقاط مختلف دنیا نشان‌دهنده عدم پاسخ‌گویی مبتلایان به تریکوموناس نسبت به مترونیدازول است [۱۲]. مرکز کنترل و پیشگیری بیماری (Central for Disease Control and prevention; CDC) آمریکا در سال ۱۹۹۳ مقاومت دارویی ۵/۴ درصد نسبت به مترونیدازول را نشان داده است [۲۶]. همچنین، در مطالعه Cudmore و همکارانش در سال ۲۰۰۴ در کانادا میزان مقاومت دارویی در زنان مراجعه کننده به کلینیک زنان، ۵ درصد گزارش شده است [۱] که با مطالعه ما هم خوانی دارد. در بررسی مشابهی که توسط Snipes و همکاران در سال ۲۰۰۰ انجام شده موتاسیون ژن مقاومت دارویی ۱۳ درصد گزارش گردیده است [۱۵]. Dibyarupa و همکارانش مقاومت دارویی در بیماران مبتلا به تریکوموناس نسبت به مترونیدازول را بیشتر از ۷ درصد گزارش دادند [۲۷] که میزان بالاتری نسبت به مطالعه ما را نشان می‌دهد. با توجه به این که مترونیدازول یکی از شایع‌ترین داروهای مورد استفاده در درمان مبتلایان به تریکوموناس واژینالیس با اثر درمانی پیشتر از ۹۵ درصد می‌باشد [۲۹، ۲۸، ۲] و نتایج حاصل از مطالعات دیگران در خصوص موتاسیون ژن مقاوم به مترونیدازول گزارش گردیده است، مصرف بی‌رویه و غیر استاندارد آن در بیماران موجب افزایش مقاومت دارویی در جامعه می‌گردد. بنابراین جهت کاهش ایجاد مشکلات درمان و جلوگیری از انتقال انگل به شریک جنسی فرد مبتلا و همچنین تشخیص حامل بون علامت انگل و جلوگیری از انتقال ویروس‌هایی مثل HIV لازم است که یک روش دقیق مانند PCR برای شناسایی این انگل مورد استفاده قرار گیرد.

### نتیجه‌گیری

با در نظر گرفتن نتایج حاصل از این پژوهش و تشخیص تریکوموناس‌های مقاوم به مترونیدازول در تعدادی از نمونه‌ها، توصیه می‌شود با توجه این که مترونیدازول داروی انتخابی در درمان این بیماری می‌باشد و بروز مقاومت دارویی در آن آهمیت ویژه‌ای دارد، تحقیقات بیشتری جهت شناسایی مقاومت دارویی در مناطق مختلف ایران انجام پذیرد.

Accession No. EU308572 مصرف داروی مترونیدازول، در مجموع ۳۰ نفر (۲۱ درصد) از افراد از دارو استفاده کرده بودند و ۱۱۰ نفر (۷۹ درصد) باقی‌مانده سابقه مصرف داروی مترونیدازول را نداشتند، همچنین، دو نمونه دارای موتاسیون سابقه مصرف دارو را نداشتند. برای اطمینان از وجود موتاسیون در ژن با استفاده از روش RFLP تمام نمونه‌ها مورد بررسی قرار گرفتند. در این آزمایش محصول PCR تحت تاثیر آنزیم MSPI قرار گرفت. این آنزیم در نمونه‌های دارای موتاسیون دو جایگاه شناسایی دارد و یک قطعه 240pb روی ژل مشاهده می‌شود ولی در نمونه‌های فاقد موتاسیون، یک قطعه 270pb ۲۷۰pb شناسائی و در نتیجه روی ژل مشاهده می‌شود (شکل شماره ۱)



شکل شماره ۱- الکترو فورز هضم آنزیمی محصول PCR تریکوموناس واژینالیس با آنزیم MSPI در ژل آگارز ۳ درصد ستون ۱- محصول PCR تریکوموناس واژینالیس (bp۳۱۳)  
ستون ۲- مارک وزنی (DNA 100 bp)  
ستون ۳- محصول PCR هضم شده با آنزیم MSPI. تریکوموناس واژینالیس فاقد موتاسیون (270 bp)  
ستون ۴- محصول PCR هضم شده با آنزیم MSPI. تریکوموناس واژینالیس دارای موتاسیون (240 bp). در این ژن نوکلوتید C در موقعیت ۲۰۹ ناحیه TSI ۱ به نوکلوتید T تبدیل شده است (C209T).

### بحث

در جامعه مورد مطالعه شیوع تریکومونیازیس ۴ درصد تعیین گردید که این میزان در مراجعین به درمانگاه بیمارستان مریم تهران، ۴/۴ درصد و در افراد مراجعه کننده به مرکز بهداشت گلابیچی کاشان ۳ درصد بود. از ۱۴۰ نفر مبتلا بیشترین موارد در گروه سنی ۳۰-۳۹ سال و کمترین موارد در گروه سنی بالای ۵۰ سال تشخیص داده شد. تریکومونیازیس یکی از بیماری‌های مقاومت جنسی شایع در سراسر دنیا بوده [۲] و میزان شیوع آن در جوامع مختلف متفاوت است؛ در ایران شیوع آلودگی در گروه‌های مختلف بین ۰/۵ الی ۳۰ درصد گزارش گردیده است [۵-۷]. مطالعات مختلف نشان داده‌اند که میزان آلودگی در مراجعه کنندگان به مرکز بهداشتی درمانی شهر ساری، ۲۲/۵ درصد [۸]

که هزینه‌های این طرح تحقیقاتی را تامین نمودند تشکر و قدردانی می‌شود.

## تشکر و قدردانی

از معاونت محترم پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی کاشان

## References:

- [1] Cudmore SL, Delgaty KL, Hayward-McClell SF, Petrin DP, Garber GE. Treatment of Infections Caused by Metronidazole-Resistant *Trichomonas vaginalis*. *Clin Microbiol Rev* 2004; 17(4): 783-93.
- [2] Upcroft JA, Dunn LA, Wright JM, Benakli K, Upcroft P, Vanelle P. 5-Nitroimidazole Drugs Effective against Metronidazole-Resistant *Trichomonas vaginalis* and *Giardia duodenalis*. *Antimicrob Agents Chemother* 2006; 50(1): 344-7.
- [3] Mead JR, Fernandez M, Romagnoli PA, Secor WE. Use of *Trichomonas vaginalis* Clinical Isolates to Evaluate Correlation of Gene Expression and Metronidazole Resistance. *J Parasitol* 2006; 92(1): 196-9.
- [4] Evangelia T P, Marianna T, Michael M, Louisa B, Vassiliki P, Aris A, Athanassios T. Prevalence of *Trichomonas vaginalis* infection in women attending a major gynaecological hospital in Greece: a cross-sectional study. *J Clin Pathol* 2010; 63(3): 249-53.
- [5] Miller M, Liao Y, Gomez AM, Gaydos CA, 'Mellow D. Factors associated with the prevalence and incidence of *Trichomonas vaginalis* infection among African American women in New York City who use drugs. *J Infect Dis* 2008; 197(4): 503-9.
- [6] Rasti S. Survey of Trichomoniasis on the pregnant women in Kashan Shabih Khani Hospital. 4<sup>th</sup> National Iranian Congress of Parasitology and Parasitic Disease, 2001-2002, 13-16, kashan, Iran. [in Persian]
- [7] Jamali R, Zarikar B, Yosefi S, Gazanchahi A. Survey of sensitivity of wet smear and Dorset medium in comparison with Diamond medium for diagnosis of *Trichomonas vaginalis*. *Yafteh* 2006; 3(4): 79-84. [in Persian]
- [8] Rashidi S, Ziae H, Yaghobi T. Survey of Healthy work of Trichomoniasis women referring to health center of Sari. 2<sup>th</sup> Congress of Nursing Care 2002, 50, Kermanshah, Iran. [In Persian]
- [9] Bakhshandeh Nosrat S, Ghaemi E, Behnam Poor N, Rezaeyaei M. Determining the etiological agents in vaginal infections in women referring to Dezyani Women Hospital in Gorgan. *Asrar, Journal of Sabzevar School of Medical Sciences* 2003; 10(3): 58-65. [In Persian]
- [10] Farahmand M, Rezaeian M. Study of Trichomoniasis in women referring to gynecology centers of Tehran using direct and culture methods. *Teb va Tazkie* 1995; 31: 22-7. [in Persian]
- [11] Dunne RL, Dunn LA, Upcroft P, O'Donoghue PJ, Upcroft JA. Drug resistance in the sexually transmitted protozoan *Trichomonas vaginalis*. *Cell Res* 2003; 13(4): 239-49.
- [12] Crucitti T, Abdellati S, Van Dyck E, Buvé A. Molecular typing of the actin gene of *Trichomonas vaginalis* isolates by PCR-restriction fragment length polymorphism. *Clin Microbiol Infect* 2008; 14(9): 844-52.
- [13] Schimd G, Narcisi E, Mosure D, Secore WE, Higgins J, Moreno H. Prevalence of metronidazole-resistant *Trichomonas vaginalis* in a gynecology clinic. *J Reprod Med* 2001; 46(6): 545-9.
- [14] Upcroft P, Upcroft JA. Drug Targets and Mechanisms of Resistance in the Anaerobic Protozoa. *Clin Microbiol Rev* 2001; 14(1): 150-64.
- [15] Snipes LJ, Gamard PM, Narcisi EM, Beard CB, Lehmann T, Secor WE. Molecular Epidemiology of metronidazole resistance in a population of *Trichomonas vaginalis* clinical isolates. *J Clin Microbiol* 2000; 38(8): 3004-9.
- [16] Philippe H, Germot A. Phylogeny of eukaryotes based on ribosomal RNA: Long- branch attraction and models of sequence evolution. *Mol Biol Evol* 2000; 17(5): 830-4.
- [17] Wright JM, Webb RI, O'Donoghue P, Upcroft P, Upcroft JA. Hydrogenosomes of Laboratory-Induced Metronidazole-Resistant *Trichomonas vaginalis* Lines are downsized while those from clinically metronidazole-resistant isolates are not. *J Eukaryotic Microbiol* 2010; 57(2): 171- 6.
- [18] Carlton JM, Hirt RP, Silva JC, Delcher AL, Schatz M, Zhao Q, et al. Draft genome sequence of the sexually transmitted pathogen *Trichomonas vaginalis*. *Science* 2007; 315(5809): 207-12.
- [19] Voolmann T, Borehan P. Metronidazole resistant *Trichomonas vaginalis* in Brisbane. *Med J Aust* 1993; 159(7): 490.
- [20] Dunne RL, Dunn LA, Upcroft P, O'Donoghue PJ, Upcroft JA. Drug resistance in the sexually transmitted parasitic protozoan *Trichomonas vaginalis*. *Cell Res* 2003; 13(4): 239-49.
- [21] Upcroft JA, Delgadillo-Correia MG, Dunne RL, Sturm AW, Johnson PJ, Upcroft P. Genotyping *Trichomonas vaginalis*. *Int J Parasitol* 2006; 36(7): 821-8.
- [22] Malagoli M, Rossi T, Baggio A, Zandomeneghi G, Zanca A, Casolari C, et al. In vitro' study of chemotherapeutic activity of sulphimidazole on some sensitive and metronidazole resistant *Trichomonas vaginalis* strains. *Pharmacol Res* 2002; 46(5): 469-72.
- [23] Land KM, Clemens DL, Johnson PJ. Loss of Multiple Hydrogenosomal Proteins Associated with Organelle Metabolism and High-Level Drug Resistance in Trichomonads. *Exp Parasitol* 2001; 97(2): 102-10.

- [24] Dunne RL, Dunn LA, Upcroft P, O'Donoghue PJ, Upcroft JA. Drug resistance in the sexually transmitted protozoan *Trichomonas vaginalis*. *Cell Res* 2003; 13(4): 239-49.
- [25] Mayta H, Gilman RH, Calderon MM, Gottlieb A, Soto G, Tuero I, et al. 18s ribosomal DNA-based PCR for diagnosis of *Trichomonas vaginalis*. *J Clin Microbiol* 2000; 38(7): 2683-7.
- [26] Upcroft JA, Delgadillo-Correa MG, Dunne RL, Sturm AW, Johnson PJ, Upcroft P. Genotyping *Trichomonas vaginalis*. *Int J Parasitol* 2006; 36(7): 821-8.
- [27] Pal D, Banerjee S, Cui J, Schwartz A, Ghosh SK, Samuelson J. *Giardia*, *Entamoeba*, and *Trichomonas* Enzymes Activate Metronidazole (Nitroreductases) and Inactivate Metronidazole (Nitroimidazole Reductases). *Antimicrob Agents Chemother* 2009; 53(2):458-64.
- [28] Upcroft JA, Upcroft P. Drug resistance in Giardia. *Parasitol Today* 1993; 9: 187-90.
- [29] Upcroft JA, Campbell RW, Benakli K, Upcroft P, Vanelle P. Efficacy of new 5-nitroimidazoles against metronidazole-susceptible and -resistant *Giardia*, *Trichomonas*, and *Entamoeba* spp. *Antimicrob Agents Chemother* 1999; 43: 73-6.

Archive of SID