

شناسایی گونه‌های مالاسزیای جدا شده از بیماران مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر با استفاده از روش PCR-RFLP

زمینه و هدف: مالاسزیا قارچ دوشکلی و چربی دوست است که دارای گونه‌های مختلفی می‌باشد. بعضی از آن‌ها به صورت فلور طبیعی روی پوست وجود دارند و در شرایطی ایجاد بیماری می‌کنند. گونه‌های مالاسزیای در موارد پیتیریازیس ورسیکالر با استفاده از روش مولکولی تعیین گردید.

روش اجرا: از در این مطالعه‌ی توصیفی ۶۰ ایزوله‌ی بالینی از ضایعه‌های پوستی مبتلایان به پیتیریازیس ورسیکالر مورد مطالعه قرار گرفت. شناسایی ایزوله‌ها با استفاده از روش مولکولی PCR-RFLP صورت گرفت. در این روش ناحیه‌ی Internal Transcribed Spacer 2 (ITS2) توسط پرایمرهای ITS 3 و ITS 4 تکثیر شد و توسط سه اندونوکلاز تحدیدی AluI، MspAI و BanI قطعات مشخصی برای هر گونه‌ی مالاسزیای به دست آمد.

یافته‌ها: گونه‌های جدا شده از بیماران به ترتیب مالاسزیای فورفور (۳۶/۶۷٪)، مالاسزیای گلوبوزا (۳۰/۱۰٪)، مالاسزیای سیمپودیالیس (۲۰/۱۰٪)، مالاسزیای اسلوفیسی (۸/۳۳٪)، مالاسزیای رستریکتا (۳/۳۳٪) و مالاسزیای آبتوسا (۱/۶۷٪) بودند. در ضمن هیچ موردی از مالاسزیای جاپونیکا، مالاسزیای یکی‌درماتیس، مالاسزیای درماتیس، مالاسزیای نانا و مالاسزیای یاماتوتنسیس مشاهده نشد. گونه‌ی مالاسزیای سیمپودیالیس در گروه زنان بیشتر از گروه مردان مشاهده شد ($P=0/02$).

نتیجه‌گیری: شایع‌ترین گونه‌ی جدا شده از ضایعه‌های پیتیریازیس ورسیکالر، مالاسزیای فورفور و پس از آن مالاسزیای گلوبوزا بود.

کلیدواژه‌ها: مالاسزیای پیتیریازیس ورسیکالر، PCR-RFLP

دریافت مقاله: ۸۹/۱۱/۳۰ پذیرش مقاله: ۹۰/۳/۳۱
پوست و زیبایی؛ تابستان ۱۳۹۰، دوره‌ی ۲ (۲): ۱۱۴-۱۰۶

دکتر مهناز محمودی‌راد^۱
اکرم میرامین محمدی^۲
دکتر پرویز طوسی^۱
دکتر علی خامسی پور^۲
دکتر امیر هوشنگ احسانی^۳
سیدابراهیم اسکندری^۲
نیکی محمودی‌راد^۱
یاسمن میردامادی^۱
زینب قاسمی^۳
محسن گرامی‌شعار^۴
شیمایونس پور^۱

۱. مرکز تحقیقات پوست، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران.
 ۲. مرکز آموزش و پژوهش بیماری‌های پوست و جذام، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران.
 ۳. گروه پوست، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران.
 ۴. گروه انگل‌شناسی و قارچ‌شناسی، دانشکده‌ی بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران.
- نویسنده‌ی مسئول:

دکتر اکرم میرامین محمدی
تهران، خیابان طالقانی غربی، شماره‌ی ۴۱۵،
کدپستی: ۱۴۱۶۶۱۳۶۷۵، پست الکترونیک:
miramin48@yahoo.com

تعارض منافع: اعلام نشده است.

مقدمه

آن‌ها در پوست به حداکثر می‌رسد دیده می‌شود. بنابراین در بچه‌ها کم‌بودن میزان چربی موجب کاهش میزان وقوع آن می‌گردد. این بیماری دارای انتشار جهانی بوده و در نواحی گرمسیر شیوع بیشتری دارد.^۱ در ایران پیتیریازیس ورسیکالر در مناطق گرم و

پیتیریازیس ورسیکالر بیماری قارچی مزمن طبقه‌ی شاخی پوست است که با ایجاد ضایعاتی به رنگ‌های مختلف در پوست مشخص می‌شود. بیماری اغلب در سن بلوغ و میانسالی که مقدار ترشحات چربی و غلظت

مالاسزیا افزوده شده است و ارتباط آن‌ها با بیماری‌های پوستی در دست بررسی می‌باشد.^۶

روش‌هایی که برای طبقه‌بندی مولکولی گونه مالاسزیا به کار گرفته شده‌اند را می‌توان به دو دسته تقسیم کرد: روش‌هایی که اختلافات سکانس استرین‌ها را شناسایی می‌کنند و روش‌هایی که مارکرهای DNA پلی‌مرفیک را برای افتراق زیرتایپ‌های گونه‌های مالاسزیا تکثیر می‌کنند.

در سال‌های گذشته روش‌های گوناگون تایپینگ مولکولی بر اساس PCR یک قطعه‌ی مشخص و به‌دنبال آن جست‌وجوی موتاسیون‌ها در آن قطعه انجام شده است^{۱۳-۶}.

در آینده‌ی نزدیک، تایپینگ مولکولی بهترین وسیله برای مطالعات اپیدمیولوژیک خواهد بود و توسط این روش‌ها می‌توان پاتوبیولوژی گونه‌های مالاسزیا را در ارتباط با بیماری‌های پوستی توضیح داد.^۶

در حال حاضر تمام گونه‌های مالاسزیا توسط خصوصیات میکروسکوپی، شکل ظاهری کلونی و آزمایش‌های پیچیده و وقت‌گیر جذب چربی قابل‌شناسایی هستند. نتایج این تست‌ها را می‌توان با روش‌های دقیق اما پرهزینه‌ای نظیر pulsed field gel electrophoresis، recombina nt RNA sequencing و مقایسه‌ی DNA هسته تأیید کرد. تست‌هایی نیز وجود دارند که با هزینه‌ی کمتر و با سرعت بیشتر قادر به شناسایی گونه‌های کانیدها می‌باشند از آن جمله PCR-RAPD که در مطالعات اپیدمیولوژیک بسیار استفاده شده است. در سال ۲۰۰۲، Gaitanis و همکارانش یک روش مستقیم و مقرون به صرفه را برای جداسازی و شناسایی گونه‌های مالاسزیا در مطالعات اپیدمیولوژیکی معرفی نمودند. جداسازی مستقیم DNA مالاسزیا از پوسته‌ی بیماران تا آن موقع صورت نگرفته بود و آن‌ها از دو پرایمر که

مرطوب جنوبی شیوع فراوان دارد. استرس، عفونت‌های مزمن، فقر بهداشتی، عرق کردن فراوان، سوء‌تغذیه، زمین‌های ژنتیکی، استفاده‌ی طولانی‌مدت از آنتی‌بیوتیک‌های با محدودی اثر وسیع، پوشش‌های تنگ نایلونی و استفاده از استروئیدها از جمله عوامل مستعدکننده‌ی ابتلا به این بیماری هستند.^۲ تاکنون ۱۱ گونه از مالاسزیا از جمله مالاسزیا فورفور، مالاسزیا اسلوفیعی، مالاسزیا گلوبوزا، مالاسزیا سیمپودیالیس، مالاسزیا پاک‌درماتیس، مالاسزیا رستریکتا و مالاسزیا آبتوسا با روش‌های مختلف بیوشیمیایی و مولکولی شناخته شده که در نواحی مختلف جهان درصدهای متفاوتی از آن‌ها گزارش گردیده است.^۳

مالاسزیا مخمری دو شکلی است که به صورت فلور طبیعی روی پوست بدن وجود دارد. این قارچ فرصت‌طلب بوده و می‌تواند به صورت تهاجمی در میزبان مستعد، بیماری پیتیریازیس و رسیکالر ایجاد کند.^۴ این ارگانسیم اغلب در قسمت‌هایی از بدن که غدد سباسه فعال تر هستند دیده می‌شود. گونه‌های مالاسزیا تمایل دارند که از چربی‌ها به عنوان سوبسترا استفاده کنند و اغلب گونه‌ها نیاز مطلق خود را از آن‌ها به‌دست می‌آورند. در محیط‌های کشت آزمایشگاهی به‌ندرت جدا می‌شوند به جز در مواردی که نیازهای تغذیه‌ای خاص آن‌ها در محیط‌های اختصاصی فراهم شود.^۵

در سال‌های گذشته هفت گونه از مالاسزیا شامل مالاسزیا فورفور، مالاسزیا اسلوفیعی، مالاسزیا گلوبوزا، مالاسزیا سیمپودیالیس، مالاسزیا پاک‌درماتیس، مالاسزیا رستریکتا و مالاسزیا آبتوسا با روش‌های مختلف بیوشیمیایی و مولکولی شناخته شده که در نواحی مختلف جهان میزان شیوع متفاوتی از آن‌ها گزارش گردیده است^{۳،۶}. اخیراً چهار گونه‌ی دیگر شامل مالاسزیا درماتیس، مالاسزیا جاپونیکا، مالاسزیا نانا و مالاسزیا یاماتونسس به گونه‌های جنس

DNA استخراج شده، به هر میکروتیوب کیت PCR، میزان دو میکرولیتر از DNA استخراج شده و چهار میکرولیتر از مخلوط آماده شده از دو پرایمر یونیورسال با سکانس‌های زیر افزوده می‌شد:

ITS3 (5'-GCATCGATCAAGAACGCAGC-3')

ITS4 (5'-TCCTCCGCTTATTGATATGC-3')

حجم مخلوط واکنشی بعد از افزودن پرایمرها و DNA نمونه‌ها با آب دیونیزه به ۲۰ لاندرا رسانده می‌شد و میکروتیوب‌ها برای تکثیر DNA در داخل دستگاه Eppendorf Mastercycler Gradient قرار داده می‌شدند. تنظیم دستگاه برای انجام یک سیکل ۳ دقیقه‌ای با دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به منظور دناتوراسیون اولیه، ۳۵ سیکل شامل: ۱ دقیقه با دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد برای دناتوراسیون، ۱ دقیقه در دمای ۵۵ درجه سانتی‌گراد برای اتصال پرایمرها و ۱ دقیقه و ۳۰ ثانیه در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد برای پلیمریزاسیون توسط Taq پلیمرز و در نهایت یک سیکل ۵ دقیقه‌ای با دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد برای پلیمریزاسیون نهایی صورت می‌گرفت.

محصول PCR بر روی یک ژل آگاروز ۰.۴٪ بعد از رنگ‌آمیزی با اتیدیوم بروماید قابل مشاهده بود. با انجام RFLP توسط سه اندونوکلاز تحدیدی *AluI*، *BanI* و *MspAI* قطعات مشخصی برای هر یک از گونه‌های مالاسزیا توسط ژل الکتروفورزیس محصول هضم شده توسط آنزیم‌ها به دست آمد که بعد از رنگ‌آمیزی با اتیدیوم بروماید این قطعات قابل مشاهده بود.

یافته‌ها

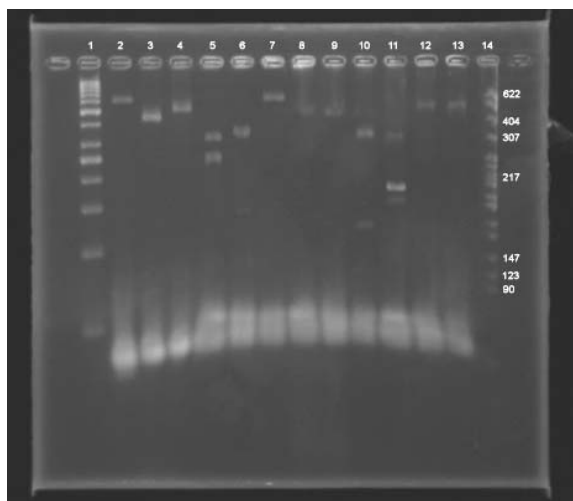
از ۶۵ بیمار تحت مطالعه، ۵ بیمار (۷.۷٪) از نظر مالاسزیا منفی بودند و از مطالعه کنار گذاشته شدند. از ۶۰ بیمار مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر، ۴۰ بیمار (۶۶.۷٪) مرد بودند. میانگین و انحراف معیار سن بیماران به ترتیب ۳۱/۲۲ و ۱۱/۷۱ سال (دامنه‌ی سنی ۶۰-۱۲ سال) بود.

ناحیه‌ی 5.8S و بخشی از ناحیه‌ی 28S را در rDNA تکثیر می‌کرد همراه با سه آنزیم اندونوکلاز تحدیدی *HinfI*، *AluI* و *MspI* جهت انجام PCR-RFLP استفاده نمودند. این روش برای شناسایی ۷ گونه‌ی مالاسزیا که تا آن زمان شناخته شده بود در شناسایی گونه‌های مالاسزیا در نمونه‌های پوسته‌ی بیماران مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر و درماتیت سبورئیک به کار گرفته شد^{۱۴}. در سال ۲۰۰۶ همین محققین بعد از شناسایی ۴ گونه‌ی دیگر مالاسزیا، با تغییر برخی از اندونوکلازها روش شناسایی گونه‌ها با PCR-RFLP را برای هر ۱۱ گونه تعمیم دادند^{۱۵}.

در مطالعه‌ی حاضر از این روش PCR-RFLP برای شناسایی و مقایسه‌ی گونه‌های مالاسزیا در پوسته‌های جدا شده از بیماران مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر استفاده شده است.

روش اجرا

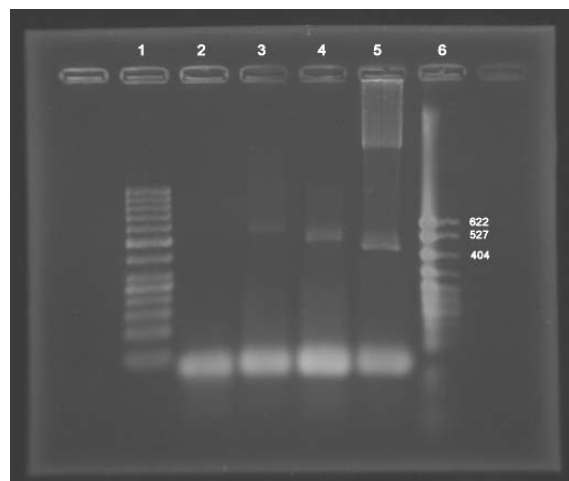
این مطالعه از دی‌ماه ۱۳۸۷ به مدت یک سال روی ۶۵ بیمار مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر مراجعه کننده به درمانگاه پوست بیمارستان شهدای دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، مرکز آموزش و پژوهش بیماری‌های پوست و جذام، و بیمارستان رازی دانشگاه علوم پزشکی تهران انجام شد. از این افراد توسط اسکالپل استریل نمونه‌ی پوسته تهیه، و در پاکت‌های سیاه جمع‌آوری شد. هم‌چنین سه سویه‌ی مالاسزیا فورفور (CBS9577)، مالاسزیا سیمپودیالیسی (CBS7222) و مالاسزیا گلوبوزا (CBS7874) به عنوان شاهد در این تحقیق مورد بررسی قرار گرفتند. از بیماران بعد از تأیید رضایت‌نامه، نمونه گرفته می‌شد و نیز پرسش‌نامه‌ای برای کسب اطلاعات بیشتر در مورد بیماری تکمیل می‌گردید. برای استخراج DNA از نمونه‌ها، از کیت استخراج DNA ژنومی (AccuPrp® Genomic DNA Extraction Kit, Bioneer Corporation) استفاده شد. برای تکثیر



تصویر ۲: چند نمونه مالاسزیای جدا شده از بیماران قبل و بعد از هضم آنزیمی محصولات PCR توسط ۳ اندونوکلاز تحدیدی *AluI*، *BanI* و *MspAI* در کنار دو مارکر مشاهده می‌شوند. ردیف ۱ مارکر ۵۰bp، ردیف ۲ مالاسزی فورفور، ردیف ۳ مالاسزی سیمپودیالیس، ردیف ۴ مالاسزی گلوبوزا، ردیف ۵ مالاسزی فورفور *AluI*، ردیف ۶ مالاسزی فورفور *BanI*، ردیف ۷ مالاسزی فورفور *MspAI*، ردیف ۸ مالاسزی سیمپودیالیس *AluI*، ردیف ۹ مالاسزی سیمپودیالیس *BanI*، ردیف ۱۰ مالاسزی سیمپودیالیس *MspAI*، ردیف ۱۱ مالاسزی گلوبوزا *AluI*، ردیف ۱۲ مالاسزی گلوبوزا *BanI*، ردیف ۱۳ مالاسزی گلوبوزا *MspAI* و ردیف ۱۴ مارکر *pBR322 MspI digest* است.

هم‌چنین در مورد مالاسزی فورفور قطعه‌ی ۵۵۷ جفت بازی حاصل از PCR، به‌وسیله‌ی آنزیم *AluI* به دو قطعه‌ی ۳۰۶ و ۲۵۱ جفت بازی، توسط آنزیم *BanI* به دو قطعه‌ی ۳۸۹ و ۱۶۸ جفت بازی و با آنزیم *MspAI* به دو قطعه‌ی ۵۲۵ و ۳۲ جفت بازی تقسیم شده است.^۶

قطعه‌ی ۴۷۷ جفت بازی PCR شده‌ی مالاسزی گلوبوزا توسط به‌وسیله‌ی آنزیم *AluI* به سه قطعه‌ی ۲۴۰، ۲۲۱ و ۱۶ جفت بازی، توسط آنزیم *BanI* هضم‌نشده و با آنزیم *MspAI* به دو قطعه‌ی ۴۴۷ و ۳۰ جفت بازی تقسیم شده است.^۶



تصویر ۱: نمونه‌های بیمار در کنار مارکر در ژل آگاروز الکتروفورز شده‌اند: ردیف ۱ مارکر ۵۰bp، ردیف ۲ کنترل منفی، ردیف ۳ مالاسزی فورفور (جدا شده از نمونه‌ی بالینی)، ردیف ۴ مالاسزی گلوبوزا (جدا شده از نمونه‌ی بالینی)، ردیف ۵ مالاسزی سیمپودیالیس (جدا شده از نمونه‌ی بالینی)، ردیف ۶ مارکر *pBR322 MspI digest*.

طول باندهای به‌دست‌آمده برای گونه‌ی مالاسزی فورفور ۵۵۷، مالاسزی آبتوسا ۵۵۴، مالاسزی جاپونیکا ۵۲۸، مالاسزی گلوبوزا ۴۷۷، مالاسزی اسلوفیئی ۵۰۵، مالاسزی پکی‌درماتیس ۵۲۹، مالاسزی سیمپودیالیس ۴۲۰، مالاسزی یاماتونسسیس ۴۷۰، مالاسزی درماتیس ۴۱۶، مالاسزی رستریکتا ۴۶۳ و مالاسزی نانا ۴۲۸ جفت باز می‌باشد.^۶

تصاویر ۱ و ۲ نمونه‌هایی از باندهای به‌دست‌آمده از الکتروفورز محصولات PCR و سپس باندهای حاصل از هضم آنزیمی محصولات PCR توسط سه آنزیم به‌کار رفته در این تحقیق را نشان می‌دهد.

همان‌طور که در تصویر ۲ دیده می‌شود قطعه‌ی ۴۲۰ جفت بازی PCR شده‌ی مالاسزی سیمپودیالیس تنها به‌وسیله‌ی آنزیم *MspAI* به سه قطعه‌ی ۲۸۱، ۱۰۹ و ۳۰ جفت بازی تقسیم شده است و دو آنزیم دیگر ناحیه‌ای برای شکستن در قطعه‌ی PCR شده ندارند.^۶

(/۰.۵) مشاهده شد و در ۲۴ بیمار (۰.۴۰) هیچ یک از موارد فوق مشاهده نگردید.

با استفاده از آزمون مربع کای رابطه‌ی معنی‌داری بین نوع گونه‌ی مالاسزیا و سن مشاهده نشد ($P=۰.۲$). هم‌چنین ابتلا در ۳۲ بیمار (۰.۵۳۳) برای بار اول بوده و ۲۸ بیمار (۰.۴۶۷) عود داشته‌اند. گونه‌های *M. furfur* و *M. globosa* در گروه مردان بیشتر از گروه زنان و گونه‌ی *M. sympodialis* در گروه زنان بیشتر از گروه مردان مشاهده شد. در گروه زنان، بیشترین فراوانی گونه‌ها مربوط به گونه‌های *M. sympodialis* و *M. globosa* و در گروه مردان، بیشترین فراوانی مربوط به گونه‌های *M. furfur* و *M. globosa* بود. از آزمون مربع کای رابطه‌ی معنی‌داری بین نوع گونه‌ی مالاسزیا و جنس بیماران مشاهده شد (جدول ۲) ($P=۰.۰۲$).

بحث

نتایج نشان داد که روش PCR-RFLP برای شناسایی گونه‌های مالاسزیا بسیار ساده و مناسب می‌باشد.

از میان ۶۰ نمونه‌ی مثبت به‌دست آمده از بیماران مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر، حدود ۳۰٪ مالاسزیا گلوبوزا، ۳۶.۶۷٪ مالاسزیا فورفور و ۲۰٪ مالاسزیا سیمپودیالیس جداسازی شد. این نشان می‌دهد که برخلاف اکثر مطالعات اپیدمیولوژیکی در دنیا که مالاسزیا گلوبوزا گونه‌ی غالب در بیماران است^{۱۷-۱۵}، در این مطالعه‌ی مالاسزیا فورفور گونه‌ی غالب در

جدول ۱: توزیع فراوانی گونه‌های مالاسزیا در نمونه مبتلایان به پیتیریازیس ورسیکالر به روش PCR-RFLP

گونه‌های مالاسزیا	فراوانی	درصد
<i>M. furfur</i>	۲۲	۳۶.۶۷
<i>M. globosa</i>	۱۸	۳۰.۰۰
<i>M. sympodialis</i>	۱۲	۲۰.۰۰
<i>M. slooffiae</i>	۵	۸.۳۳
<i>M. restricta</i>	۲	۳.۳۳
<i>M. obtusa</i>	۱	۱.۶۷
کل	۶۰	۱۰۰

جدول ۱، توزیع فراوانی گونه‌های مالاسزیا در نمونه مبتلایان به پیتیریازیس ورسیکالر را نشان می‌دهد. در بیماران تحت مطالعه، گونه‌های *M. dermatidis*، *M. japonica*، *M. pachydermatidis*، *M. nana* و *M. yamatoensis* مشاهده نشد.

از ۵۷ بیماری که اطلاعات مربوط به فرم بالینی برای آن‌ها ثبت شده بود، فرم بالینی ۴۵ بیمار (۰.۷۹) به‌صورت هایپریپگمانته و در ۱۲ بیمار (۰.۲۱۰) به صورت هایپوپگمانته بود. با استفاده از آزمون مربع کای رابطه‌ی معنی‌داری بین نوع گونه‌ی مالاسزیا و فرم بالینی مشاهده نشد ($P=۰.۲$).

در این پژوهش، وجود عوامل مستعدکننده‌ی پیتیریازیس ورسیکالر از جمله تعریق زیاد، ابتلا به دیابت شیرین، بارداری، نقص ایمنی و مصرف استروئید بررسی گردید. تعریق زیاد در ۳۱ بیمار (۰.۵۱۶۷)، دیابت شیرین در ۳ بیمار (۰.۰۵)، بارداری در ۲ بیمار (۰.۰۳۳۳)، مصرف استروئید در ۳ بیمار

جدول ۲: توزیع فراوانی گونه‌های مالاسزیا براساس جنس بیماران

جنس	گونه‌های مالاسزیا				
	<i>M. globosa</i>	<i>M. furfur</i>	<i>M. slooffiae</i>	<i>M. sympodialis</i>	سایر گونه‌ها
زن	۵	۳	۳	۸	۱
مرد	۱۳	۱۹	۲	۴	۲
کل	۱۸	۲۲	۵	۱۲	۳

این بررسی نیز با مطالعه‌ی ما متفاوت بود و *مالاسزیا گلوبوزا* از شیوع بیشتری برخوردار بود. در تحقیقی که در سال ۲۰۰۹ در اندونزی بر روی ۹۸ بیمار مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر انجام گرفت بیشترین میزان شیوع را گونه‌ی *مالاسزیا فورفور* (۴۲/۹٪) تشکیل می‌داد^{۲۰} که مشابه نتایج ما بود.

از جمله مطالعات انجام شده برای تشخیص گونه‌های *مالاسزیا* به روش مولکولی، مطالعه‌ای است که در سال ۲۰۰۵ میرهندی و همکارانش برای شناسایی گونه‌های *مالاسزیا* از روش PCR-RFLP با دو آنزیم *Cfo1* و *BstF51* انجام دادند. این روش قادر به شناسایی ۱۱ گونه‌ی استاندارد *مالاسزیا* و هم ۱۳ مورد از نمونه‌های بالینی بود و آن‌ها نتیجه را با تعیین ترادف DNA نیز تأیید کردند.^{۲۱}

در سال ۲۰۰۶ Gaitanis و همکارانش از PCR-RFLP ناحیه‌ی ITS2 برای شناسایی ۱۱ گونه‌ی *مالاسزیا* استفاده کردند. این روش ساده، با ثبات و

تکرارپذیر بود و با DNA استخراج شده از پوسته قابل انجام بود.^{۲۲} در مطالعه‌ی حاضر از همین روش برای شناسایی گونه‌ها استفاده شد زیرا هزینه و زمان لازم برای شناسایی گونه‌های *مالاسزیا* با استفاده از آن کاهش می‌یابد.

در سال‌های اخیر توسعه‌ی روش‌های مولکولی پایه و اساس طبقه‌بندی جدید مخمرهای چربی‌دوست *مالاسزیا* را فراهم نموده است^{۲۳}. با وجود این روش‌های رایج و متداول قدیمی به عنوان خصوصیتی کلیدی در تشخیص اولیه‌ی گونه‌های *مالاسزیا* استفاده می‌شود.

تخریب دیواره‌ی سلولی، اصلی‌ترین مرحله‌ی استخراج DNA در مخمرهاست. از آن‌جا که جنس *مالاسزیا* دارای دیواره‌ی سلولی چند لایه‌ای است که به آن توانایی مقاومت بالا در برابر عوامل فیزیکی و

بیماران می‌باشد. در تحقیق Aspiroz در سال ۲۰۰۲ در اسپانیا بر روی ۷۹ بیمار مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر، *مالاسزیا گلوبوزا* و *سیمپودیالیس* بیشترین موارد جدا شده از بیماران بودند.^{۱۵} ناکابایاشی در سال ۲۰۰۲ برای شناسایی گونه‌های *مالاسزیا* در بیماران مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر و درماتیت سبورئیک از تست توئین استفاده نمود. در موارد درماتیت سبورئیک *مالاسزیا گلوبوزا* و *مالاسزیا فورفور* به ترتیب بیشترین گونه‌های جدا شده را تشکیل می‌دادند. در تعدادی از بیماران چند گونه‌ی *مالاسزیا* به‌طور هم‌زمان از ضایعات جدا گردید^{۱۶} که چنین حالتی در بیماران مورد مطالعه‌ی ما دیده نشد. در سال ۲۰۰۶ در یونان Gaitanis و همکارانش شیوع گونه‌های *مالاسزیا* را در دو بیماری پیتیریازیس ورسیکالر و درماتیت سبورئیک بررسی کردند. بیشترین گونه‌های جدا شده *مالاسزیا گلوبوزا* و *مالاسزیا رستریکتا* به ترتیب با ۷۷٪ و ۳۹٪ به تنهایی و ۱۳٪ و ۱۸٪ همراه با گونه‌های دیگر بودند.^{۱۳} در سال ۲۰۰۹ کاراکاس و همکارانش در آدانای ترکیه گونه‌های *مالاسزیا* را در ۹۷ بیمار مبتلا به پیتیریازیس ورسیکالر شناسایی کردند. از ۹۷ مورد پوسته‌ی کشت داده شده روی محیط تغییر یافته (modified) دیکسون، تنها ۴۴ مورد رشد داشتند. *مالاسزیا گلوبوزا* با ۴۷/۷٪ بیشترین موارد را تشکیل می‌داد و بعد از آن *مالاسزیا فورفور* (۳۶/۴٪) و *مالاسزیا اسلوفیئی* (۱۵/۹٪) قرار داشتند. در هیچ یک از موارد چند گونه‌ی *مالاسزیا* از یک بیمار جدا نگردید^{۱۸} که این حالت با مطالعه‌ی ما هم‌خوانی داشت. راثی در سال ۲۰۱۰ میزان شیوع گونه‌های *مالاسزیا* را در ضایعات پیتیریازیس ورسیکالر در تهران بررسی نمود. از ۱۶۶ شرکت‌کننده در تحقیق ۱۱۶ مورد کشت مثبت داشتند. *مالاسزیا گلوبوزا* در ۳۱/۳٪، *مالاسزیا فورفور* ۲۰/۵٪، *مالاسزیا پکی‌درماتیس* ۷/۲٪، *مالاسزیا رستریکتا* ۷/۲٪ و *مالاسزیا اسلوفیئی* در ۳/۶٪ موارد جدا شد^{۱۹}. نتایج

شیمیایی را می‌دهد، شکستن و تخریب دیواره‌ی سلولی مخمر به‌سادگی امکان‌پذیر نیست. از این رو در تحقیق حاضر مرحله‌ی تخریب دیواره‌ی سلولی طی زمان انکوباسیون طولانی سلول‌های مخمری در آنزیم و بافر لیزکننده، انجام گرفت و کیت استخراج DNA ژنومی (AccuPrp® Genomic DNA Extraction

Kit, Bioneer) برای این منظور کاملاً مناسب بود. در ضمن همان‌طور که در بررسی‌های گذشته ذکر شده، سه ناحیه‌ی ITS1، ITS2 و IGS1 بهترین پتانسیل را برای تایپینگ گونه‌های مالاسزیا دارند^۱ که در مطالعه‌ی ما ناحیه‌ی ITS2 مورد استفاده قرار گرفت.

References

1. Emami M, Kordbacheh P, Moghadami M, Zeini F, Medical Mycology. 4th ed. Tehran: 1999; pp. 97-9.
2. Dorn M, Roehnert K. Dimorphism of *Pityrosporum orbicular* in a defined culture medium. *J Invest Dermatol* 1977; 62: 244-8.
3. Gupta AK, Kohlt Y. Epidemiology of malassezia yeasts associated with pityriasis versicolor in Ontario, Canada. *Med Mycol* 2001; 39: 199-206.
4. Rippon JW. Medical mycology. 3rd Ed. Philadelphia. Saunders, 1988; P. 155.
5. Zeini F, Mahbod AA, Emami M. Medical Mycology. 1st Ed. Tehran. Tehran University of Medical Sciences Publications, 2001; P. 64.
6. Gaitanis G. Verifiable single nucleotide polymorphisms of the internal transcribed spacer 2 region for the identification of 11 *Malassezia* species. *J of Dermatol Sci* 2006; 43: 214-217.
7. Inamadar AC. The genus *Malassezia* and human disease. *Indian J Dermatol Venereol Leprol* 2003; 69: 265-70.
8. Gaitanis G, Bassukas ID, Velegraki A. The range of molecular methods for typing *Malassezia*. *Curr Opin Infect Dis* 2009; 22: 119-25.
9. Tajima M, Sugita T, Nishikawa A, Tsuboi R. Molecular analysis of *Malassezia* microflora in seborrheic dermatitis patients: comparison with other diseases and healthy subjects. *J Invest Dermatol* 2008; 128: 345-51.
10. Theelen B, Silvestri M, Gue'ho E, et al. Identification and typing of *Malassezia* yeasts using amplified fragment length polymorphism (AFLP), random amplified polymorphic DNA (RAPD) and denaturing gradient gel electrophoresis (DGGE). *FEMS Yeast Res* 2001; 1: 79-86.
11. Yamada Y, Makimura K, Ueda K, et al. DNA base alignment and taxonomic study of genus *Malassezia* based upon partial sequences of mitochondrial large subunit ribosomal RNA gene. *Microbiol Immunol* 2003; 47: 475-8.
12. Cafarchia C, Stefania Latrofa M, Testini G, et al. Molecular characterization of *Malassezia* isolates from dogs using three distinct genetic markers in nuclear DNA. *Mol Cell Probes* 2007; 21: 229-38.
13. Gaitanis G. Distribution of *Malassezia* species in pityriasis versicolor and seborrheic dermatitis in Greece. Typing of the major pityriasis versicolor isolate *M. globosa*. *British J of Dermatol* 2006; 154: 854-9.
14. Gaitanis G, Velegraki A, Frangoulis E, et al. Identification of *Malassezia* species from patient skin scales by PCR-RFLP. *Clin Microbiol Infect* 2002; 8: 162-73.

15. Aspiroz C. Isolation of *Malassezia globosa* and *M. sympodialis* from patients with pityriasis versicolor in Spain. *Mycopathologia* 2002; 154:111-7.
16. Nakabayashi A. Identification of causative species in *Malassezia*-associated dermatoses. *Nippon Ishinkin Gakkai Zasshi* 2002; 43:65-8.
17. Dutta S, Bajaj AK, Basu S, Dikshit A. Pityriasis versicolor: socioeconomic and clinico-mycological study in India. *Int J Dermatol* 2002; 41: 823-4.
18. Karakaş M, Turaç-Biçer A, Ilkit M, et al. Epidemiology of pityriasis versicolor in Adana, Turkey. *J Dermatol* 2009; 36: 377-82.
19. Rasi A, Naderi R, Behzadi AH, et al. *Malassezia* yeast species isolated from Iranian patients with pityriasis versicolor in a prospective study. *Mycoses* 2010; 53: 350-5.
20. Krisanty RI, Bramono K, Made Wisnu I. Identification of *Malassezia* species from pityriasis versicolor in Indonesia and its relationship with clinical characteristics. *Mycoses* 2009; 52: 257-62.
21. Mirhendi H. A simple PCR-RFLP method for identification and differentiation of 11 *Malassezia* species. *J Microbiol Methods* 2005; 61:281-4.
22. Mayser P, Haze P, Papavassilis C, et al. Differentiation of *Malassezia* species: Selectivity of cremophor EL, castor oil and ricinoleic acid for *M. furfur*. *Br J Dermatol* 1997; 137: 208-13.
23. Affes M, Salah SB, Makni F, et al. Molecular identification of *Malassezia* species isolated from dermatitis affections. *Mycoses* 2009; 52: 251-6.

Identification of *Malassezia* species associated with pityriasis versicolor using PCR-RFLP

Mahnaz Mahmoudi Rad, PhD¹
 Akram Miramin Mohammadi, MSc²
 Parviz Tousi, MD¹
 Ali Khamesipour, PhD¹
 Amirhoushang Ehsani, MD³
 Yasaman Mirdamadi¹
 Seyyed Ebrahim Eskandari, MSc²
 Niki Mahmoudi Rad, BSc¹
 Mohsen Gerami Shoar, MSc⁴
 Shima Younespour, MSc¹
 Zeinab Ghasemi, BSc³

1. Skin Research Center, Shaheed Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran.
2. Center for Research and Training in Skin Diseases and Leprosy, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran.
3. Razi Hospital, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran.
4. Department of Medical Mycology and Parasitology, School of Public Health and Institute of Public Health Research, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran.

Background and Aim: *Malassezia* is a lipophilic and dimorphic fungus which has different species. Some of them can be found as natural flora on skin and in some conditions may cause pityriasis versicolor. The aim of this study was to identify *Malassezia* species associated with pityriasis versicolor in Iranian patients, using PCR-RFLP.

Methods: In this study out of 65 patients with pityriasis versicolor to have pityriasis versicolor, isolates of 60 patients were positive. *Malassezia* species. using by PCR-RFLP. The Internal Transcribed Spacer 2 (ITS2) region was amplified by PCR employing the ITS3 and ITS4 primers and The restriction endonucleases *AluI*, *BanI* and *MspAI* were selected for producing distinct RFLP patterns.

Results: *M. furfur* (36.7%), *M. globosa* (30.0%), *M. sympodialis* (20.0%), *M. slooffiae* (8.3%), *M. restricta* (3.3%) and *M. obtusa* (1.7%) were the microorganisms responsible for the infection among participants. The *M. sympodialis* infection was strongly correlated with the female gender ($P=0.02$).

Conclusion: Our findings suggest that, the most common *Malassezia* species associated with pityriasis versicolor was *M. furfur*, followed by *M. globosa*.

Key words: *Malassezia*; pityriasis versicolor; PCR-RFLP

Received: Feb 12, 2011 Accepted: May 22, 2011

Dermatology and Cosmetic 2011; 2 (2): 106-114

Corresponding Author:

Akram MirAmin Mohammadi, MSc

No. 415, Taleqani Avenue, Tehran,
 14166-13675, Iran.

Email: miramin48@yahoo.com

Conflict of interest: None to declare