

تمایز سوش‌های چندگانه ترایکوفایتون مانتاگروفاوتیس در بیماران مبتلا به درماتوفیتوزیس با استفاده از روش تکثیر تصادفی پلی‌مورفیسم DNA (RAPD) در مراکز پوست وابسته به بیمارستان‌های دانشگاه علوم پزشکی ایران

چکیده

زمینه و هدف: درماتوفیت‌ها، گروهی از قارچ‌های کراتین دوست هستند که گروه وسیعی از بیماری‌های پوست و ضمایم آن مانند ناخن و مو را ایجاد می‌کنند. در بین عوامل قارچی، جنس ترایکوفایتون که عامل عمدۀ کچی پا در سرتاسر دنیا می‌باشد، از اهمیت خاصی برخوردار است و تا به حال در حدود ۲۴ گونه آن شناسایی شده است. علاوه بر آن بررسی‌های مولکولی بر روی تمایز انواع گونه ترایکوفایتون مانتاگروفاوتیس در نمونه‌های جمع آوری شده در خصایع یکسان از بیماران مختلف مبتلا به درماتوفیتوزیس، نشان دهنده وجود چندین گونه مقاومت در این ضایعات بوده است. هدف از انجام این پژوهش تعیین گونه و نوع ترایکوفایتون‌ها جهت جلوگیری از گسترش عفونت است که از نقطه نظر اپیدمیولوژیک سیاست‌گذاری حائز اهمیت می‌باشد.

*دکتر سید امیر یزدان پرست

II حمزه رحیمی

III میترا فرنودیان

روش بررسی: این مطالعه از نوع توصیفی تحلیلی است. نمونه‌های پوست از ۱۰۰ بیمار مختلف مبتلا به درماتوفیتوزیس در اثر ترایکوفایتون مانتاگروفاوتیس کشته شدند و پلیت‌های کشته که بارای ۵ کلنی بودند، انتخاب شدند. آن‌ها به طور جداگانه استخراج و نتایج با توجه به مراحل مختلف روش مولکولی واکنش زنجیره‌ای پلیمراز و بر اساس خصوصیت اختلاف در تعداد تکرار ژن‌های تولید کننده اسیدریبونوکلئیک ریبوزومی منطقه غیریمنی تجزیه و تحلیل شد. قابل ذکر است نتایج داده شده با آزمون‌های آماری انحراف معیار (SD) و Chi-square ±student مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند.

یافته‌ها: از میان ۱۰۰ نمونه ترایکوفایتون مانتاگروفاوتیس تنها در ۲۰ نمونه، تعداد ۲ نوع مختلف یا بیشتر در یک واریته از گونه ترایکوفایتون مانتاگروفاوتیس مشاهده گردید.

نتیجه گیری: براساس یافته‌های این پژوهش پیش‌بینی می‌شود که در تعداد زیادی از عفونت‌های قارچی پوست که توسط ترایکوفایتون مانتاگروفاوتیس ایجاد شده‌اند، گونه‌های زیادی وجود داشته باشد. وجود چنین مستثنی‌ای (Multiple strain) در مطالعات اپیدمیولوژیک مربوط به بیماری‌های قارچی، نحوه درمان و مشخص کردن مقاومت دارویی از اهمیت خاصی برخوردار می‌باشد.

کلیدواژه‌ها: ۱- ترایکوفایتون مانتاگروفاوتیس ۲- درماتوفیتوزیس ۳- تمایز مولکولی استرین‌ها ۴- تکثیر تصادفی پلی‌مورفیسم DNA (RAPD)

تاریخ دریافت: ۸۷/۹/۱۱، تاریخ پذیرش: ۸۷/۹/۲۳

مقدمه

یکی از نتایج تشکیل این کلنی‌های درماتوفیتی واکنش میزبان با متابولیت‌های قارچ است که شدت بیماری براساس استرین یا گونه درماتوفیت و حساسیت میزبان به قارچ خاص متفاوت می‌باشد. به طور کلی، واکنش میزبان تحت تاثیر ایمنی میزبان و گونه‌ها و زیر گونه‌های قارچ بوده و حساسیت نسبت به درماتوفیت‌ها می‌تواند

درماتوفیت‌ها، گروهی از قارچ‌های کراتین دوست هستند که در سه دسته اپیدرموفایتون، میکروسپوروم و ترایکوفایتون قرار می‌گیرند و شایع ترین ظاهر آن‌ها کچلی پا (پای ورزشکاران)، کچلی ناخن و کچلی تنہ و سرمه باشد.^(۱) عل عمده کچلی پا در سرتاسر دنیا ترایکوفایتون مانتاگروفاوتیس و ترایکوفایتون روبروم گزارش شده است.^(۲)

این مطالعه تحت حمایت مالی دانشگاه علوم پزشکی ایران انجام شده است (کد پروژه ۱۶۰۳).

I) دانشیار و متخصص قارچ شناسی، بخش قارچ شناسی، دانشکده پردازشکی، تقاطع برگرهای شهید همت و چمران، دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی- درمانی ایران، تهران، ایران (*مؤلف مسؤول)

II) دانشجوی دوره دکتری تخصصی بیوتکنولوژی پزشکی، اینسیتیو پاستور ایران، تهران، ایران

III) کارشناسی ارشد رشته قارچ شناسی، دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی- درمانی ایران، تهران، ایران

خاص و دقت فراوان در آزمایشگاه دارند.^(۵)

روش‌های مولکولی تیپ‌بندی جهت مطالعه گونه‌های درماتوفیت با موفقیت زیادی همراه نبوده است. روش آنالیز آنزیمی محدودکننده (Restriction Enzyme Analysis) DNA (Restriction Enzyme Analysis) میتوکندری ایزوله‌های ترایکوفایتون مانتاگروفاوایتیس از نواحی مختلف جغرافیایی توانسته تفاوت بین گونه‌ای (Intraspecies) (Intraspecies) را معلوم کند.^(۶) در حالی که روش تکثیر اتفاقی DNA (Random Amplified Polymorphic DNA- پلی‌مورفیک RAPD) هتروژنیستی موجود بین ایزوله‌های ترایکوفایتون (فرم انسان دوست) و ترایکوفایتون مانتاگروفاوایتیس واریته مانتاگروفاوایتیس (فرم حیوان دوست). واریته مانتاگروفاوایتیس معمولاً باعث ضایعات التهابی کچلی سر، کچلی بدن و کچلی کشاله ران می‌شود، در حالی که واریته انسان دوست (اینتردیجیتال) اکثرآ باعث کچلی مزمن پا، کچلی ناخن و کچلی نواحی چین دار می‌شود.

در این مطالعه که در مقطع زمانی یک ساله (۱۳۸۶-۱۳۸۵) انجام شد، نشان داد که عامل جدا شده ترایکوفایتون مانتاگروفاوایتیس از ضایعات پوست در یک بیمار مشخص، ممکن است که دارای چندین استرین مختلف باشد که این مسئله در مطالعات اپیدمیولوژیکی از اهمیت بسیار بالایی برخوردار می‌باشد.

هدف از انجام این پژوهش تعیین واریته واسترین ترایکوفایتون‌ها جهت جلوگیری از گسترش عفونت است که می‌تواند نقش بسزایی در بررسی چگونگی الگوی مقاومت و نحوه درمان این بیماری داشته باشد.

روش بررسی

جمع آوری نمونه‌ها

ایزوله‌های ترایکوفایتون مانتاگروفاوایتیس از ضایعات پوستی درماتوفیتی در دست، پا، سینه، پشت

از نوع فوری یا تاخیری باشد که به طور معمول حساسیت فوری در اثر کربوهیدرات قارچ و حساسیت تاخیری در اثر وجود پروتئین قارچ ایجاد می‌گردد.^(۳) ترایکوفایتون مانتاگروفاوایتیس دارای انواع متفاوتی است، اما اغلب تنها دو نوع آن از ضایعات انسانی جدا شده است: ترایکوفایتون مانتاگروفاوایتیس واریته اینتردیجیتال (فرم انسان دوست) و ترایکوفایتون مانتاگروفاوایتیس واریته مانتاگروفاوایتیس (فرم حیوان دوست). واریته مانتاگروفاوایتیس معمولاً باعث ضایعات التهابی کچلی سر، کچلی بدن و کچلی کشاله ران می‌شود، در حالی که واریته انسان دوست (اینتردیجیتال) اکثرآ باعث کچلی مزمن پا، کچلی ناخن و کچلی نواحی چین دار می‌شود.

داروهای موضعی ضد قارچ گروه آزول از موثرترین داروها جهت درمان درماتوفیتها هستند. درمان درماتوفیتوزیس و انکومایکوزیس ناشی از درماتوفیتها با تربینافین (Terbinafine) در ۸۵٪ موارد موفقیت‌آمیز بوده است. از دلایل عدم موفقیت درمان (۱۵٪) می‌توان به عواملی مانند عدم نفوذ دارو به بافت‌های عمقی، مقاومت به داروهای ضد قارچی، عدم تشخیص صحیح عوامل قارچی در آزمایشگاه، انواع گونه‌ها، واریته‌ها و استرین‌های قارچی، عوامل سیستمیک و پاسخ‌های میزبان و مهمتر از همه ساختمان پیچیده و مقاوم آرتروکونیدیا اشاره کرد که تمام آن‌ها می‌توانند سبب عود مجدد شوند.

عود بیماری به ویژه در عفونت‌های ناشی از ترایکوفایتون روبروم به طور مکرر مشاهده شده است.^(۴) از نظر رشد اپیدمیولوژیک (Dysgonic)، تعیین واریته و استرین ترایکوفایتون‌ها و طبقه‌بندی آن‌ها برای جلوگیری از گسترش عفونت از اهمیت زیادی برخوردار است.

در حال حاضر تشخیص آزمایشگاهی گونه‌ها و واریته‌های ترایکوفایتون براساس آزمایش‌های میکروسکوپی و کشت‌های آزمایشگاهی و تست‌هایی مانند سوراخ کردن مو و تعدادی از تست‌های فیزیولوژیکی صورت می‌گیرد که اغلب این تست‌ها بسیار وقت‌گیر بوده و نیاز به مهارت‌های

و ۲ نوبت شستشو رسوب DNA با اتانول سرد ۷۰٪، می‌توان رسوب را روی کاغذهای مخصوص خشک و بعداً در ۲۰۰ میکرولیتر از آب مقطر استریل به صورت معلق در لوله اپندورف میکروسانتریفیوژ حل کرد.

تکثیر DNA با استفاده از روش RAPD

جهت تکثیر منطقه غیرژنی بین محل (RAH1-NTS region of *T.rubrum*) TRS1- از پرایمرهای (5-ATGGATCCGG-3 و 5-GTGACGTAGG-3 (RAH2) (شرکت سیناژن، ایران) در واکنش‌های جداگانه استفاده شد. DNA با استفاده از دستگاه ترموسایکلر Palam Cycler (شرکت آرمن طب، ایران) در حجم ۱۰ μl انجام شد. هر واکنش حاوی ۵۰-۵۰ میکروگرم(μg) از DNA قارچی، ۵۰ پیکومول (pmol) از هر یک از دی‌اکسی نوکلئوزید تری فسفات‌ها، ۱۰ mmol Tris-HCL pH=8.3)، ۱۵۰ mmol/l MgCl₂-KCl ۰/۵ mmol/l با سرعت ۱۵۰ rpm ۱۰۰ pmol ۰/۵ mmol/l (Sabouraud broth) در دستگاه شیکر انکوباتور ۲۷ درجه سانتی‌گراد (°C) در داخل دستگاه شیکر انکوباتور با سرعت ۱۵۰ rpm کشت داده شدند. جرم زیستی حاصل، پس از ۲ نوبت شستشو با آب مقطر استریل و صاف کردن از صافی مخصوص جمع‌آوری و در دمای ۷۰-درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. به ۲-۳ گرم از جرم زیستی شده در داخل یک هاون چینی سرد، نیتروژن مایع اضافه گردید و با استفاده از دسته هاون چینی آسیاب و به پودر تبدیل گردید. سپس به ۲۰۰ میلی‌گرم از این پودر مقدار ۶۰۰ میکرولیتر (μl) ۴۰۰ mM Tris-HCl, pH 8.0; 60 mM EDTA; (150 mM NaCl; 1% [SDS]; 40 mg/ml proteinase K اضافه گردید.

واکنش در ۳۰ سیکل و با شرایط زیر انجام شد: ۹۴°C ۵ دقیقه یک سیکل، ۹۴°C ۱ دقیقه، ۶۰°C ۵۸ ۰/۵ دقیقه یک سیکل در هر آزمایش یک ثانیه، ۳۰ دقیقه در ۳۰ سیکل. در هر آزمایش یک لوله فاقد DNA به عنوان کنترل منفی استفاده شد. قطعات لوله برابر روی ژل آگاروز٪۲ (wt/vol) (شرکت سیناژن، ایران) به مدت یک ساعت در ولتاژ ۷۰ میلی‌آمپر با فافر لیز (Tris) ۱x ۸۹ mmol/l TBE ۱.۸۹.۲ mmol/l EDTA ۰/۵ mmol/l اسید و ۰/۵ میلی‌گرم اضافه شد. سپس با رنگ اتیدیوم بروماید (۰/۵ μg/ml) رنگ‌آمیزی انجام شد. در نهایت محصول PCR زیر نور فرابنتش مورد مشاهده و عکس برداری قرار گرفت. از مارکر ۱۰۰ bp (QiaGene, Germany) جهت تعیین اندازه باندها و به عنوان نشانگر مورد استفاده قرار گرفت. ذکر این نکته لازم است که با استفاده از کنترل‌های منفی DNA و PCR در تمام تست‌ها، هیچ گونه باندی مشاهده نشد.

و گردن ۱۰۰ بیمار مختلف که مبتلا به درماتوفیتوزیس بودند به طور تصادفی از بیمارستان حضرت رسول اکرم و آزمایشگاه قارچ شناسی دانشکده پیراپزشکی دانشگاه علوم پزشکی ایران به مدت ۶ ماه جمع آوری شده‌اند. سپس هر یک به طور جداگانه به روش آزمایش مستقیم مورد بررسی قرار گرفتند و روی محیط کشت سابورودکستروز آگار (SAB-agar) کشت داده شدند. ۶۰٪ نمونه‌ها در آزمایش مستقیم مثبت گزارش شدند و سپس از هر پلیت کشت، ۵ کلنی انتخاب گردید.

استخراج و تخلیص DNA از ایزوله‌های قارچی

ایزوله‌های قارچی ترایکووفایتون متابگروفایتیس به طور جداگانه در حجم ۵۰ میلی‌لیتر از محیط کشت آبگوشت Sabouraud (broth) به مدت ۷ روز در حرارت ۲۷ درجه سانتی‌گراد (°C) در داخل دستگاه شیکر انکوباتور با سرعت ۱۵۰ rpm کشت داده شدند. جرم زیستی حاصل، پس از ۲ نوبت شستشو با آب مقطر استریل و صاف کردن از صافی مخصوص جمع‌آوری و در دمای ۷۰-درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. به ۲-۳ گرم از جرم زیستی شده در داخل یک هاون چینی سرد، نیتروژن مایع اضافه گردید و با استفاده از دسته هاون چینی آسیاب و به پودر تبدیل گردید. سپس به ۲۰۰ میلی‌گرم از این پودر مقدار ۶۰۰ میکرولیتر (μl) ۴۰۰ mM Tris-HCl, pH 8.0; 60 mM EDTA; (150 mM NaCl; 1% [SDS]; 40 mg/ml proteinase K اضافه گردید.

نمونه‌ها به مدت ۱ ساعت در حرارت ۶۰ درجه سانتی‌گراد انکوبه شدند و سپس ۱۰۰ میکرولیتر از سدیم پرکلرات اضافه و به مدت ۱۵ دقیقه در حرارت ۶۰ درجه سانتی‌گراد انکوبه گردید. پس از قرار دادن لوله‌ها بر روی یخ، ۵۰۰ میکرولیتر از کلروفرم ایزوآمیل (1:24:24) و میکرولیتر از فل کلروفرم ایزوآمیل (1:1) در نهایت ۵۰۰ میکرولیتر کلروفرم افزوده شد. سپس با اضافه کردن ۱۰۰۰ میکرولیتر اتانول سرد

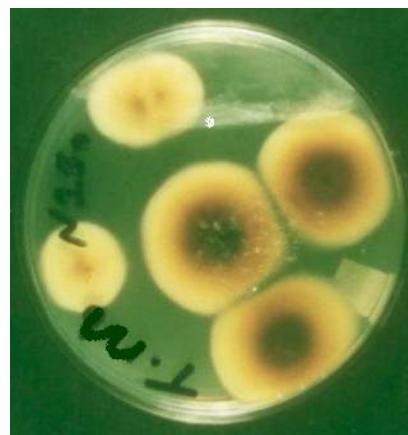
یافته‌ها

در این مطالعه که با روش RAPD انجام شد، تعداد ۱۰۰ ایزوله ترایکوفایتون منتاگروفاوایتیس به دست آمده از ضایعات یکسان پوست که هر یک متعلق به بیمار مشخصی بود، بر روی محیط SAB کشت داده شدند و از هر پلیت کشت، ۵ عدد کلنی انتخاب گردید (شکل شماره ۱). استخراج شده از کلون‌های مذکور جهت تکثیر با روش RAPD مورد آزمایش قرار گرفتند که نشان داد بیش از یک استرین در نمونه‌ها وجود دارد (اشکال شماره ۲ و ۳).

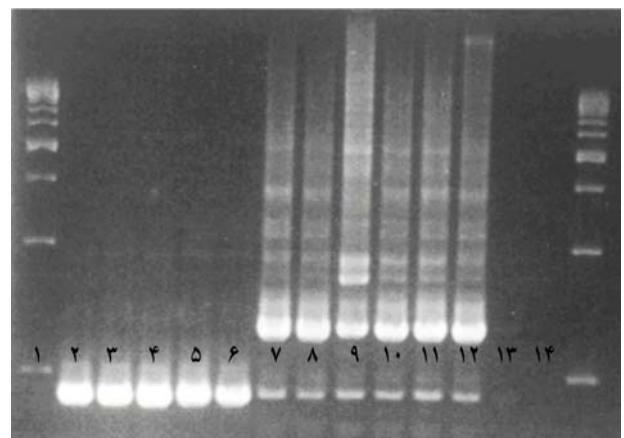
شکل شماره ۳- تمایز استرین‌های ترایکوفایتون منتاگروفاوایتیس و تعیین نوع مربوطه در ۵ کلنی مربوط به هر بیمار از نمونه‌های پوست در ۲ بیمار مختلف مبتلا به درماتوفیتوزیس با روش PCR، ۵: ت. منتاگروفاوایتیس) بیمار شماره ۶، نوع ۱- نشان وزن مولکولی، - باند- ۱: mx: ۱۰: (+C): ت. م(بیمار شماره ۷. (نوع ۲، - باند ۱۱ - باند ۶، (DNA) کنترل منفی) استخراج: (C-) کنترل مثبت، نوع ۲، - باند ۱۲، LM101(PCR) کنترل منفی: - (xc) باند ۱۳

تصویف انواع، براساس روش دکتر جکسون^(۹) انجام شد. بدین ترتیب که نوع ۱ بیان کننده یک باند منفرد به اندازه bp ۴۳۴ و نوع ۲ به اندازه bp ۲۰۰ bp بزرگ‌تر یعنی bp ۶۳۴ می‌باشد و نوع ۳، تولید باندی به اندازه bp ۸۳۴ می‌نماید. همچنین، ایزوله ترایکوفایتون منتاگروفاوایتیس نوع ۲ که به عنوان کنترل مثبت DNA در تست‌ها استفاده شد، اهدایی دکتر سی جکسون بوده است.

نتایج تمایزسازی استرین‌های چندگانه ترایکوفایتون منتاگروفاوایتیس در بیماران مبتلا به درماتوفیتوزیس با استفاده از روش RAPD در جدول شماره ۱ آورده شده است. ۲۰ بیمار دارای عفونت همزمان با بیشتر از یک استرین از ترایکوفایتون منتاگروفاوایتیس بودند. نمونه‌هایی از این تمایزسازی و باندهای تشکیل شده یکسان یا هموزن و نامتجانس یا هتروژن در اشکال مشاهده می‌شود.



شکل شماره ۱- ۵ کلنی ترایکوفایتون منتاگروفاوایتیس



شکل شماره ۲- تمایز استرین‌های ترایکوفایتون منتاگروفاوایتیس و تعیین نوع مربوطه در ۵ کلنی مربوط به هر بیمار از نمونه‌های پوست در ۲ بیمار مختلف مبتلا به درماتوفیتوزیس با روش RAPD، باند شماره ۱ مارکر مولکولی BP 100، باند شماره ۲، ۴، ۵، ۶ و ۷ مربوط به کلنی‌های یک بیمار، باند شماره ۸ کنترل مثبت، باند شماره ۹، ۱۰، ۱۱ و ۱۲ مربوط به کلنی‌های بیمار شماره ۲، باند شماره ۱۳ و ۱۴ کنترل منفی می‌باشند.

مطالعه حاضر می‌باشد. به عنوان مثال، اکنون می‌توانیم تعیین کنیم که عود (Relapse) بیماری بعد از یک درمان موفقیت‌آمیز به علت (Reinfection) یعنی تکرار بیماری به Recrudescence علت یک استرین جدید است یا در اثر استرین، یعنی تکرار عفونت در اثر یا به علت همان استرین قبلی می‌باشد.

یکی از مهم‌ترین تحقیقات اپیدمیولوژی که انجام شدن آن ضروری به نظر می‌رسد این مطلب است که آیا عفونتها در اثر یک استرین یکسان به وجود آمده‌اند یا در اثر چند استرین مختلف؟ این پژوهش جهت مطالعات آتی بسیار با اهمیت به نظر می‌رسد. تمایز کردن استرین‌های قارچی از طریق روش‌های مولکولی در مورد درماتوفیت‌های انسانی تنها توسط یکی از محققان گزارش شده است.^(۱۰) از جمله در مورد ترایکوفایتون منتگروفاوایتیس^(۸) یا ترایکوفایتون روبروم یکی از محققان تنها تمایز بسیار ناچیزی را در بین استرین‌های مختلف گزارش نمود و نتیجه‌گیری کرد که ترایکوفایتون روبروم نشان‌دهنده یک گونه کلونال است (Clonal species).

کاک و همکاران در سال ۱۹۹۹، مطالعه‌هایی را در زمینه مقایسه ترایکوفایتون روبروم و ترایکوفایتون منتگروفاوایتیس انجام دادند^(۱۱) و با استفاده از روش مولکولی تکثیر شناسایی مناطق تغییر یافته و پرایمر اتفاقی یا روش DNA-(Random amplified polymorphic RAPD) دریافتند که از نظر مولکولی ۲ ایزوله ترایکوفایتون منتگروفاوایتیس جدا شده از ۲ بیمار مبتلا تفاوتی با هم نداشتند. در حالی که نکته قابل توجه این بود که ۲ ایزوله جمع‌آوری شده از این بیماران که در یک مکان نیز زندگی می‌کردند، از نظر ظاهری با هم تفاوت داشتند.

هر چند که مقایسه این مطالعه با مطالعه دکتر کاک و همکاران مشکل به نظر می‌رسد، اما می‌توان چنین پیشنهاد کرد که شاید استرین‌های عفونتها مربوط به ترایکوفایتون منتگروفاوایتیس نسبت به ترایکوفایتون روبروم از نزدیکی (Less heterogeneity) بیشتری برخوردار باشند.

جدول شماره ۱ - تمایز استرین‌های ترایکوفایتون منتگروفاوایتیس در نمونه ضایعات پوست مبتلا به درماتوفیتوزیس

تاریخ (تعداد کلنی)	جنس	مدت زمان تخمینی شماره	سن (سال)	عفونت	بیمار
۱	مرد	۵۰-۰(۱) و ۱۲(۱)	یکسال		
۲	مرد	۴۲-۰(۲)	ناشناخته		
۳	زن	۳۲-۰(۲)	کمتر از ۱ سال		
۴	مرد	۶۱-۰(۱)	ناشناخته		
۵	زن	۴۷-۰(۲)	بیشتر از ۱ سال		
۶	مرد	۳۶-۰(۲)	کمتر از ۱ سال		
۷	زن	۶۷-۰(۴)	کمتر از ۱ سال		
۸	زن	۳۵-۰(۴)	کمتر از ۱ سال		
۹	مرد	۴۴-۰(۱)	ناشناخته		
۱۰	زن	۵۲-۰(۲)	بیشتر از ۱ سال		
۱۱	مرد	۲۵-۰(۳)	کمتر از ۱ سال		
۱۲	زن	۲۹-۰(۴)	کمتر از ۱ سال		
۱۳	زن	۳۴-۰(۲)	ناشناخته		
۱۴	مرد	۳۸-۰(۱)	کمتر از ۱ سال		
۱۵	زن	۴۳-۰(۳)	بیشتر از ۱ سال		
۱۶	مرد	۴۵-۰(۲)	کمتر از ۱ سال		
۱۷	زن	۵۱-۰(۲)	کمتر از ۱ سال		
۱۸	مرد	۲۸-۰(۴)	کمتر از ۱ سال		
۱۹	زن	۱۹-۰(۲)	ناشناخته		
۲۰	مرد	۲۶-۰(۲)	کمتر از ۱ سال		

بحث

این تحقیق نشان داد که بیماران مبتلا به درماتوفیتوزیس ممکن است در یک زمان مبتلا به چند استرین از یک واریته ترایکوفایتون منتگروفاوایتیس باشند. این مطلب شاید توضیحی برای عدم درمان کامل این عفونتها یا درمان طولانی مدت ضایعات درماتوفیتی و مزمن بودن طولانی مدت این بیماری‌ها باشد.

تاکنون چنین تصور می‌شد که عامل درماتوفیتی تنها یک استرین است و دارو جهت درمان بیماری تجویز می‌شد، در حالی که ممکن است استرین‌های مختلف این عامل قارچی، پاسخ‌های مختلفی به درمان دارویی بدeneند و از درجه حساسیت متفاوتی برخوردار باشند.

با پیشرفت تکنولوژی امروزه کاربردهای PCR بیشتر شده است که از جمله آن استفاده از روش RAPD در

مربوط به عدم موفقیت و نیز عود بیماری در درمان پس از درمان کامل (Relapse) پاسخ دهد.

تقدیر و تشکر

بدین وسیله نویسندهای مقاله از مساعدت مالی معاونت محترم پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی ایران جهت انجام این پژوهه تحقیقاتی کمال تشکر را دارند و نیز از همکاران محترم در دانشکده پیراپزشکی و مرکز تحقیقات سلولی-مولکولی و نیز دکتر سی جکسون به خاطر اهدای نمونه کنترل مثبت DNA از دانشگاه ابردین سپاسگزاری می‌نمایند.

نتیجه‌گیری

به نظر می‌رسد که مطالعه طرح احتمال چند استرین بودن گونه‌های مربوط به درماتوفیت‌ها (Multiple Strains) و عوامل دیگر عفونت‌های قارچی در مطالعات آینده ضروری باشد. توزیع و پراکندگی انواع به دست آمده از این آزمایش و نمونه‌های جمع آوری شده شباهت زیادی با مطالعات وسیع‌تر قبلی در منطقه انگلستان داشت.^(۴) از آن جا که ما هنوز از دستیابی به یک درمان سریع و مطمئن جهت عفونت‌های حاد اونیکومایکوزیس حتی پس از ماه‌ها درمان به دور هستیم، این روش، قادر است که به بسیاری از سوالات

فهرست منابع

- 1- Rippon JW. Medical mycology. 3rd ed. Philadelphia: Saunders; 1988.p.169-275.
- 2- Evans, EGV. Causative pathogens in onychomycosis and the possibility of treatment resistance; A review. JAAD 1988; 39(5) Part 3: S32.
- 3- Graham-Brown R. Burns T. Lecture notes on dermatology. 1st ed. Oxford: Black well scientific publications; 1990.p. 25.
- 4- Roberts DT, Evans EGV. Subfungal dermatophytoma complicating dermatophyte onychomycosis. British association of dermatologists.BJD 1998; 138: 189-203
- 5- Evans EGV, Richardson MD. Medical mycology, a practical approach. 1st ed. Oxford: IRL Press; 1989. p. 68-71.
- 6- Liu D, Coloe S, Pedersen J, Baird R. Use of arbitrarily primed PCR to differentiate trichophyton dermatophytes FEMS. Microbiol Lett 1996; 116(2): 147-50.
- 7- Soll DR. The ins and outs of DNA finger printing the infectious fungi. Clin Microbiol Rev 2000; 13(2): 332-70.
- 8- Bistis GN. Pleomorphism in the dermatophytes. Mycologia 1959; 51(1): 440-52.
- 9- Jackson CJ, Barton RC, Evans EGV. Species identification & strain differentiation of dermatophyte fungi by analysis of ribosomal-DNA spacer regions. JCM 1999; 37(4): 931-6.
- 10- Moor D , Novak Farzer LA. Why study the genome of fungi ? In: Essential fungal Genetics.. Moor D, editors. New York : 2002.,p.1-25
- 11- Kac G, Boughoux ME, Feuilhade De, Chauvin M, Sene S, Derouin F. Genetic diversity among *T. Mentagrophytes* isolates using random amplified polymorphic DNA method. BJD 1999; 140(5): 839-44.

Molecular Strain Typing of Trichophyton mentagrophytes Isolated from Patients with Dermatophytosis by Random Amplified Polymorphic DNA

*S.A. Yazdanparast, PhD^I H. Rahimi, MSc^{II}
M. Farnoodian, MSc^{III}

Abstract

Background and Aim: Dermatophytes are the group of keratinophilic fungi that can cause diseases and infection in skin and other keratinized parts such as nail and hairs. The most important genus among keratinophilic fungi is Trichophyton which can be the most probable cause of tinea pedis in the world. There are 24 recognized species of this genus. Additionally, molecular strain typing of Trichophyton mentagrophytes isolates within skin specimens from patients with dermatophytosis indicates involvement of multiple strains. The aim of this study was the determination of strains of Trichophyton mentagrophytes in order to prevent the dissemination of infection, which is very important epidemiologically.

Materials and Methods: The study was of descriptive – analytic type. Skin specimens from 100 patients who had dermatophytosis by Trichophyton mentagrophytes were cultured and plates which had 5 colonies were selected. Deoxyribonucleic acid (DNA) was extracted from the isolates. According to PCR-based typing method that analysed variations in the numbers of repeats in the non-transcribed spacer(NTS) region of the ribosomal ribonucleic acid(rRNA) gene repeats, data were described. All the results were analyzed by (\pm SD), Chi -square and t-student tests.

Results: In 20 out of 100 specimens of Trichophyton mentagrophytes , there were 2 or more strain types in a variety of Trichophyton mentagrophytes.

Conclusion: These results suggest that in the most cases of fungal infections caused by Trichophyton mentagrophytes, multiple strains are involved. These results have important implications in epidemiological studies, treatment and drug resistance in fungal infection.

Key Words: 1) **Trichophyton mentagrophytes** 2) **Dermatophytosis**
3) **Molecular strain typing** 4) **Random amplified polymorphic DNA**

This study has been conducted under the financial support of Iran University of Medical Sciences and Health Services.

I) Associate Professor of Mycology, Department of Mycology, Faculty of Paramedical Sciences, Crossing of Shaheed Hemmat and Chamran Expressways, Iran University of Medical Sciences and Health Services, Tehran , Iran (* Corresponding Author)

II) PhD student in Medical Biotechnology, Department of Medical Biotechnology, Biotechnology Research Center, Pasteur Institute of Iran, Tehran, Iran

III) MSc in Mycology, Department of Mycology, Iran University of Medical Sciences and Health Services, Tehran , Iran