

## شناسایی گونه‌های کاندیدای جدا شده از بیماران دارای کاندیدی بستی در چند بیمارستان تهران با استفاده از برش آنزیمی ناحیه ITS-rDNA

دکتر محمد قهری<sup>۱</sup>، دکتر سید حسین میرهندي<sup>۲</sup>، دکتر عباسعلی ایمانی فولادی<sup>۳</sup>، صدیقه بیرقی<sup>۴</sup>

### چکیده

**مقدمه:** کاندیدی، عفونتی بسیار مهم از نظر ابتلا و مرگ و میر است که توسط گونه‌های متعددی از جنس کاندیدا ایجاد می‌شود و باید به سرعت تشخیص داده و درمان شود. با وجود این که هنوز کاندیدا آلیکنس شایع‌ترین عامل کاندیدی است ولی بروز عفونت‌های خونی ناشی از عوامل غیر آلیکنس در سال‌های اخیر رو به فزونی گذارده است. تعیین گونه‌های عامل از حیث پایش مستمر تغییرات اپیدمیولوژیک بیماری و نیز از جنبه‌ی حساسیت یا مقاومت گونه‌های مختلف نسبت به داروهای ضد قارچی، ضروری است.

**روش‌ها:** در مطالعه‌ی حاضر، ۴۸ جدایه‌ی مخمری که طی ۱۵ ماه از کشت نمونه‌های خون ۳۲ بیمار مبتلا به کاندیدی واجد زمینه‌های ایمونولوژیک بستری در بعضی از بیمارستان‌های تهران به دست آمده بود، با استفاده از مجموعه‌ای از آزمون‌های PCR-RFLP (Polymerase chain reaction- restriction fragment length polymorphism) به طور دقیق تعیین گونه شدند.

**یافته‌ها:** بیشترین وفور گونه‌ای در مخمرهای جدا شده از خون بیماران مربوط به کاندیدا پاراپسیلوزیس و پس از آن به ترتیب کاندیدا گلابراتا، کاندیدا آلیکنس، کاندیدا تروپیکالیس و کاندیدا کفیر بود.

**نتیجه‌گیری:** طبق یافته‌های این پژوهش، کاندیدا پاراپسیلوزیس شایع‌ترین عامل کاندیدی در بیماران مطالعه شده بود. این یافته، کمی غیر منتظره بود و باید مورد توجه قرار گیرد؛ چرا که اغلب کاندیدا آلیکنس شایع‌ترین عامل نه تنها در کاندیدی بلکه در سایر اشکال بالینی کاندیدیازیس بوده است. در حالی که در بین جدایه‌های این پژوهش تنها مقام سوم را از لحاظ وفور دارا بود. با توجه به تعداد کم جدایه‌های مورد بررسی، به نظر می‌رسد که مطالعه‌ی وسیع‌تری برای تأیید این مسأله مورد نیاز است.

**واژگان کلیدی:** کاندیدی، شناسایی، PCR-RFLP، ایران

### مقدمه

بیش از یک صد گونه مخمر بیماری‌زا شناسایی شده‌اند که ۶ تا ۱۰ گونه‌ی آن‌ها از عوامل شایع عفونت‌های سطحی یا عمقی انسان هستند و بقیه به ندرت از انسان یا حیوان جدا می‌شوند. مهم‌ترین مخمرهای بیماری‌زا برای انسان شامل جنس‌های کاندیدا، کریپتوکوکوس، مالاسزیا و ترایکوسپورون می‌باشند. در بین همه‌ی مخمرها، کاندیداها از همه شایع‌تر هستند و با وجود این که اغلب اعضای

میکروفلورای طبیعی دهان، دستگاه گوارش، واژن و پوست انسان هستند، اما می‌توانند به صورت فرصت‌طلب کاندیدیازیس پوست، ناخن و مخاط را ایجاد کنند و در شرایطی که سیستم دفاع طبیعی بیمار دچار آسیب جدی شده باشد، در اعضای عمقی‌تر بدن ایجاد عفونت‌های مهاجم خطرناک نمایند. واژه‌های مختلفی برای توصیف و تقسیم انواع متنوع کاندیدیازیس سیستمیک ذکر شده است، ولی در مجموع همه‌ی آن‌ها را در ۳ گروه کلی می‌توان

<sup>۱</sup> استادیار، گروه زیست شناسی، دانشکده‌ی علوم پایه، دانشگاه جامع امام حسین(ع)، تهران، ایران

<sup>۲</sup> دانشیار، گروه انگل شناسی و قارچ شناسی پزشکی، دانشکده‌ی بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

<sup>۳</sup> استادیار، گروه میکرب شناسی، مرکز تحقیقات میکروبیولوژی کاربردی، دانشگاه علوم پزشکی بقیه ا... (عج)، تهران، ایران

<sup>۴</sup> دانشجوی کارشناسی علوم آزمایشگاهی، دانشکده‌ی پیراپزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

طبقه‌بندی کرد: کاندیدی (وجود کاندیدا در خون)، کاندیدیازیس منتشره‌ی خونی حاد یا مزمن، عفونت یک اندام عمقی منفرد ایجاد شده توسط انتشار خونی یا تلقیح مستقیم (۱).

اغلب موارد کاندیدیازیس مهاجم ناشی از ورود اولیه‌ی کاندیدا به خون و آن‌گاه انتشار خونی آن به اندام‌های داخلی بدن می‌باشد. کاندیدی به عنوان حداقل یک بار جداسازی گونه‌های کاندیدا از خون با یا بدون علائم بالینی نظیر تب، لرز و سندرم سپسیس تعریف شده است (۱). کاندیدی به تنهایی و از این جهت که منجر به انتشار عفونت خونی به یک یا چند ارگان می‌شود، حایز اهمیت است. علاوه بر این، از آن‌جا که اغلب یک عفونت بیمارستانی است و در دهه‌های اخیر بروز آن روند رو به افزایشی داشته است، از لحاظ اپیدمیولوژیک نیز مورد توجه متخصصین عفونی قرار گرفته است. شیوع کاندیدی به عنوان عامل سپسیس به اندازه‌ی شیوع باسیل‌های گرم منفی می‌باشد (۳-۲). مهم‌ترین عوامل خطر مستعد کننده‌ی وقوع کاندیدی در بیماران بستری در بیمارستان، نوتروپنی، انجام عمل جراحی به ویژه جراحی شکم و استفاده‌ی طولانی از لوله‌های داخل وریدی ذکر شده است (۵-۴).

کاندیدی و عفونت‌های مهاجم کاندیدیایی توسط گونه‌های متعددی از کاندیدا ایجاد می‌شوند که کاندیدا آلبیکنس، کاندیدا تروپیکالیس، کاندیدا گلابراتا، کاندیدا کروزه‌ای و کاندیدا پاراپسیلوزیس مهم‌ترین و شایع‌ترین آن‌ها هستند (۶).

در تشخیص کاندیدی دو چالش مهم وجود دارد یکی ردیابی و اثبات وجود کاندیدا در خون؛ به طوری که حداکثر موارد کاندیدی به دقت کشف شود و دیگری تشخیص گونه‌ی مخمری عامل کاندیدی. تشخیص گونه‌ی عامل از چندین نظر اهمیت دارد.

نخست آن که کاندیدی پدیده‌ای بسیار مهم از نظر ابتلا و مرگ و میر است و باید هر چه سریع‌تر درمان شود. دیگر این که، گرچه هنوز کاندیدا آلبیکنس شایع‌ترین عامل کاندیدی است ولی بروز عفونت‌های خونی ناشی از گونه‌های غیر آلبیکنس نظیر کاندیدا گلابراتا، کاندیدا تروپیکالیس، کاندیدا کروزه‌ای، کاندیدا دابلینینسیس، کاندیدا لوزیتانیا، کاندیدا گیلرموندی، کاندیدا کفیر و کاندیدا روگوزا در سال‌های اخیر رو به فزونی گذارده است. نظر به افزایش مقاومت برخی از گونه‌های مذکور به داروهای گروه آزول، تشخیص دقیق این عوامل حایز اهمیت است. بالاخره این که تشخیص گونه‌ها از حیث پایش مستمر تغییرات اپیدمیولوژیک بیماری نیز ضروری می‌باشد (۱۳-۷).

متأسفانه در کشور ما به این موضوع توجه کافی نشده است و اغلب موارد کاندیدی چه از لحاظ تشخیص بیماری و چه از نظر شناسایی عوامل علیتی آن‌ها ناشناخته و پنهان باقی می‌ماند. در مطالعه‌ی حاضر، تعداد قابل توجهی از موارد کاندیدی که در بعضی از بیمارستان‌های تهران اتفاق افتاده است، مورد بررسی قرار گرفتند. مخمرهای به دست آمده از کشت خون بیماران با استفاده از یک سری آزمون‌های PCR-RFLP (Polymerase chain reaction- restriction fragment length polymorphism) به طور دقیق تعیین گونه شدند (۱۴). این پژوهش در نوع خود اولین کار در ایران است و می‌تواند مقدمه‌ی مناسبی برای مطالعات گسترده‌تر و حل معضلات بالینی اپیدمیولوژیک در زمینه‌ی عفونت‌های سیستمیک مخمری در کشور باشد.

## روش‌ها

این پژوهش یک مطالعه‌ی توصیفی به منظور شناسایی

(کلامیدوسپور)، جدایه‌ی مورد بررسی به عنوان کاندیدا آلبیکنس و در غیر این صورت به عنوان گونه‌ی مجهول قلمداد شد.

تست ایجاد لوله‌ی زایا: مخمر به لوله‌ی حاوی سرم تازهی انسان منتقل و ۳-۲ ساعت در حرارت ۳۷ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شد. در صورت ایجاد لوله‌ی زایا، جدایه‌ی مورد نظر به عنوان کاندیدا آلبیکنس و در غیر این صورت به عنوان مخمر مجهول ثبت گردید.

کشت روی محیط رنگ‌زا (کروموژنیک): مخمرها به صورت خطی روی پلیت‌های حاوی محیط تجاری CHROMagar Candida (CHROMagar France) منتقل و ۴۸ ساعت در حرارت ۳۵ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شدند. آن گاه رنگ یک کلنی منفرد مورد مطالعه قرار گرفت. کلنی‌های واجد رنگ سبز یا سبز-آبی به عنوان کاندیدا آلبیکنس، صورتی کم رنگ تا ارغوانی به عنوان کاندیدا کروزه‌ای، آبی تیره تا آبی خاکستری به عنوان کاندیدا تروپیکالیس، ارغوانی تا صورتی تیره به عنوان کاندیدا گلابراتا، کرم روشن مشکوک به کاندیدا پاراپسیلوزیس و کلنی‌های واجد سایر رنگ‌ها به عنوان گونه‌ی مجهول در نظر گرفته شدند.

#### ب. آزمون‌های مولکولی

استخراج و نگهداری DNA: برای استخراج و نگهداری طولانی مدت DNAهای مخمری، از سیستم FTA-Card (Whatman USA) استفاده شد. برای این کار، یک کلنی از جدایه‌ی مورد نظر به ۱۰۰ میکرولیتر آب مقطر استریل اضافه شد و ۵ میکرولیتر از سوسپانسیون حاصل به کاغذهای ویژه‌ی FTA که به قطعاتی به قطر ۳ میلی‌متر پانچ شده بود، افزوده گردید و اجازه داده شد تا حداقل به مدت سه ساعت در دمای اتاق خشک شود. یکی از این قطعات در ۵۰۰

و تعیین گونه‌ی دقیق عوامل مخمری جدا شده از کشت خون بیماران مبتلا به کاندیدی بستی در چند بیمارستان تخصصی تهران بوده است. طی یک دوره‌ی ۱۵ ماهه (شهریور ۱۳۸۷ تا آذر ۱۳۸۸)، تعداد ۳۲ نمونه‌ی مثبت کشت خون (از بین ۵۱۴۱ نمونه‌ی کشت خون) از لحاظ رشد مخمرها جمع‌آوری و مورد مطالعه قرار گرفتند. نمونه‌های خون جهت رشد عوامل عفونی در بطری‌های واجد محیط دو فاز کشت داده شد و آن گروه از کشت‌هایی که مشکوک به رشد مخمری بودند، به محیط سابورو (گلوکز ۴ درصد، پپتون ۱ درصد و آگار ۱/۵ درصد) منتقل و به مدت ۳-۲ روز در حرارت ۳۷ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری گردید و در صورت رشد، تعداد قابل ملاحظه‌ای کلنی با ظاهر یکسان به عنوان عامل عفونت خونی تلقی شد. آن گاه یک لوپ باکتریولوژیک از کلنی به آب مقطر استریل حاوی ۳۰ درصد گلیسرول منتقل و تا موقع لازم در برودت ۲۰- درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری گردید. با توجه به نمونه‌گیری مکرر از بعضی از بیماران، در مجموع ۴۸ ایزوله‌ی مخمری متعلق به ۳۲ بیمار جمع‌آوری شد. جدول ۱، اطلاعات مربوط به این ایزوله‌ها را نشان می‌دهد.

جهت تعیین گونه‌ی جدایه‌های مخمری، دو گروه آزمون تشخیصی شامل آزمون‌های فنوتایپی و آزمون‌های مولکولی روی جدایه‌ها انجام شد.

#### الف: آزمون‌های فنوتایپی

آزمون تولید کلامیدوسپور: مخمرها با ایجاد خراش یا شیار در سطح محیط کورن میل آگار حاوی ۱ درصد توین ۸۰، تلقیح و بعد از ۴۸ یا ۷۲ ساعت با عدسی‌های ۱۰ و ۴۰ تحت مشاهده‌ی میکروسکوپی قرار گرفتند. در صورت رشد سلول‌های گرد درشت دارای جدار ضخیم در انتهای رشته‌های کاذب

محصولات PCR با ۱/۵ میکرولیتر بافر آنزیم و ۰/۵ میکرولیتر آنزیم MspI و ۳ میکرولیتر آب مقطر استریل مخلوط شد و به مدت ۲ تا ۳ ساعت در دمای ۳۷ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شد. علاوه بر MspI، آنزیم ClaI برای اطمینان از صحت تشخیص جدایه‌های تشخیص داده شده به عنوان کاندیدا پاراپسیلوزیس و آنزیم MboI برای تأیید قطعی جدایه‌های کاندیدا آلبیکنس (به منظور افتراق از کاندیدا دابلیننسیس) در آزمون‌های RFLP جداگانه مورد استفاده قرار گرفتند.

الکتروفورز: محصولات PCR و RFLP به ترتیب روی ژل آگارز ۱/۵ و ۲ درصد الکتروفورز گردید. بافر TBE (حاوی تریس ۰/۰۹ مولار، اسید بوریک ۰/۰۹ مولار و EDTA ۲ میلی‌مولار با pH ۸/۳) برای تهیه‌ی آگارز و پر کردن تانک الکتروفورز استفاده شد. الکتروفورز با جریان الکتریسیته‌ی مستقیم با اختلاف پتانسیل ۵ ولت به ازای هر سانتی‌متر طول ژل به مدت ۱ ساعت انجام شد. ژل آگارز در محلول ۰/۵ میکروگرم در میلی‌لیتر اتیدیوم بروماید رنگ‌آمیزی و با دستگاه ترانس ایلومیناتور بررسی گردید و از باندهای به دست آمده با دوربین دیجیتال، عکسبرداری به عمل آمد. تشخیص مخمرها بر حسب مقایسه‌ی پروفایل الکتروفورتیک RFLP به دست آمده برای هر نمونه با الگوهای الکتروفورتیک اختصاصی هر گونه (۱۴) انجام شد.

#### یافته‌ها

در مجموع ۴۹ جدایه‌ی مخمری از ۴۹ نمونه‌ی کشت خون، متعلق به ۳۲ بیمار جدا گردید (جدول ۱). از تعدادی از بیماران طی روزهای مختلف بستری در بیمارستان نمونه‌های خونی متعدد دریافت و به کرات

میکرولیتر آب مقطر به مدت چند ثانیه غوطه‌ور و سپس به میکروتیوب دیگر حاوی ۳۰ میکرولیتر آب مقطر استریل منتقل و به مدت ۲۰ دقیقه در حرارت ۹۵ درجه‌ی سانتی‌گراد انکوبه شد. تیوب مورد نظر به مدت ۱ دقیقه با سرعت ۲۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ و مایع رویی به عنوان DNA الگو در PCR استفاده گردید.

واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR): برای تکثیر قطعه‌ی ITS1-5.8S-ITS2 موجود در کمپلکس ژنی DNA ریپوزومی (rDNA)، پرایمرهای همگانی ITS1 (5'-TCCGTAGGTGAACCTGCGG-3') و ITS4 (5'-TCCTCCGCTTATTGATATGC-3') به غلظت ۰/۴ میکرومولار به کار رفت. علاوه بر پرایمرها، بافر PCR با غلظت ده برابر به مقدار ۲/۵ میکرولیتر، ۴۰۰ میکرو مولار مخلوط dNTP، ۱/۵ میلی‌مولار کلورور منیزیم، ۱/۲۵ واحد آنزیم Taq DNA Polymerase، یک میکرولیتر DNA مورد استخراج شده از مخمرها و بالاخره آب مقطر تا رسیدن حجم واکنش به ۲۵ میکرولیتر در واکنش PCR مورد استفاده قرار گرفت. برای اجرای PCR مواد فوق در دستگاه Thermal cycler (مدل AB ۲۷۰۰) تحت برنامه‌ی حرارتی ۹۵ درجه به مدت ۶ دقیقه در یک چرخه، حرارت‌های ۹۴ درجه به مدت ۳۰ ثانیه، ۵۶ درجه به مدت ۴۵ ثانیه و ۷۲ درجه به مدت ۱ دقیقه در سی چرخه‌ی متوالی و در نهایت، حرارت ۷۲ درجه به مدت ۷ دقیقه برای یک چرخه قرار گرفتند.

هضم محصولات با آنزیم‌های اندونوکلاز (RFLP) یا Restriction fragment length polymorphism): برای ایجاد برش آنزیماتیک در رشته‌های تکثیر یافته‌ی DNA و تولید الگوهای متفاوت در مخمرهای مختلف برای تشخیص آنها، ۱۰ میکرولیتر از

جدایه معادل ۷۰/۸ درصد کل نمونه‌ها در سطح گونه شناسایی شدند.

تقویت نواحی ITS-rDNA در مورد تمام جدایه‌ها با موفقیت انجام شد. شکل ۱- الف، نمونه‌ای از الکتروفورز محصولات PCR چند جدایه‌ی مخمری را نشان می‌دهد. چنانچه ملاحظه می‌شود، وزن DNAهای محصول PCR در جدایه‌های مختلف حدود ۴۰۰ الی ۹۰۰ جفت باز است که با آن چه از بررسی توالی گونه‌های مخمری مختلف به دست آمده بود، مطابقت داشت. شکل ۱- ب نمونه‌ای از الکتروفورز محصولات ITS-RFLP با آنزیم MspI و الگوهای برش آنزیمی حاصله را نشان می‌دهد. پس از مقایسه الگوی الکتروفوریک به دست آمده برای جدایه‌ها با الگوهای برشی در گونه‌های شناخته شده، معلوم شد که گونه‌ی عامل عفونت خون در ۱۱ بیمار (۳۳/۳ درصد) کاندیدا پاراپسیلوزیس، ۹ بیمار (۳۰ درصد) کاندیدا گلابراتا، ۸ بیمار (۲۶/۶ درصد) کاندیدا آلیکنس، ۲ بیمار (۶/۷ درصد) کاندیدا تروپیکالیس و در یک بیمار (۳/۳ درصد) نیز کاندیدا کفیر بود.

محصولات PCR آن گروه از جدایه‌ها که به عنوان کاندیدا آلیکنس تشخیص داده شده بودند، دوباره با آنزیم MboI که قادر به افتراق دو گونه‌ی کاندیدا آلیکنس و کاندیدا دابلینینسیس می‌باشد (۱۵)، تحت عمل هضم آنزیم قرار گرفتند. تمام نمونه‌ها دارای الگوی یکسان و اختصاصی کاندیدا آلیکنس بودند و لذا هیچ موردی از کاندیدا دابلینینسیس در جدایه‌های خون یافت نشد (شکل ۱- ج). همچنین، نظر به این که کاندیدا پاراپسیلوزیس در الگوی به دست آمده از ITS-RFLP با MspI فاقد محل برش بود، برای

نمونه‌های مخمری جدا شد. اغلب نمونه‌ها از بیمارستان بقیه ... و تعدادی نیز از سایر بیمارستان‌ها دریافت گردید. یکی از ایزوله‌ها (به شماره‌ی ۴۷۰) از بین رفت و از مطالعه حذف گردید و تعداد جدایه‌ها به ۴۸ عدد رسید. ۲۰ نفر (۶۲/۵ درصد) از بیماران مرد و ۱۲ نفر (۳۷/۵ درصد) زن بودند. از لحاظ سنی، ۴ نفر از بیماران (۱۴/۳ درصد) زیر ۵ سال، ۶ نفر (۲۱/۴ درصد) بین ۱۵ تا ۴۵ سال و بقیه بالای ۴۵ سال داشتند.

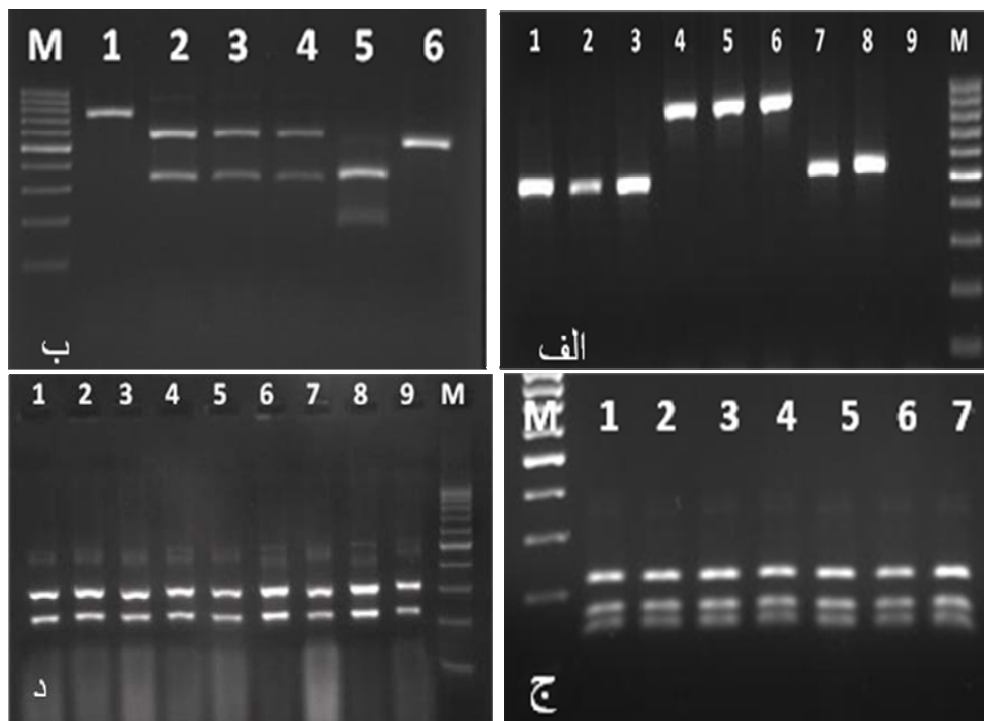
جراحی در ۱۵ مورد، بدخیمی‌های هماتولوژیک در ۴ مورد، تومورهای توپر در ۶ مورد، درمان با آنتی‌بیوتیک در ۷ مورد، دیابت در ۳ مورد، نارسایی کلیه و همودیالیز هر کدام در ۲ مورد و نوزاد نارس در ۱ مورد زمینه‌های مستعد کننده‌ی ایمنولوژیک در بیماران بودند.

از ۲۲ بیمار طی یک نوبت، ۵ بیمار دو نوبت، ۳ بیمار ۳ نوبت و از ۲ بیمار نیز طی ۴ نوبت کشت خون انجام شد.

آزمون ایجاد لوله‌ی زایا برای ۹ نمونه مثبت بود و به عنوان کاندیدا آلیکنس شناسایی شد و بقیه همچنان به عنوان گونه‌ی مخمری مجهول باقی ماندند. ۹ جدایه نیز در محیط کورن میل آگار حاوی توپین ۸۰ کلامیدوسپور تولید کردند و بنابراین به عنوان کاندیدا آلیکنس شناخته شدند و هویت ۳۰ جدایه‌ی باقی‌مانده نامعلوم باقی ماند. در آزمون رنگ‌زایی در محیط کروم آگار کاندیدا، ۹ جدایه به عنوان کاندیدا آلیکنس، ۱۴ جدایه به عنوان کاندیدا پاراپسیلوزیس، ۹ جدایه به عنوان کاندیدا گلابراتا و ۲ جدایه نیز به عنوان کاندیدا تروپیکالیس شناسایی شدند و بقیه‌ی جدایه‌ها ناشناخته باقی ماندند (جدول ۱). به این ترتیب با روش‌های فنوتایپی انجام شده ۳۴

پاراپسیلوزیس قطعی گردید (شکل ۱-د). جدول ۱ خلاصه‌ی نتایج تشخیص جدایه‌های مخمری خونی با استفاده از آزمون‌های فنوتایپی و ملکولی را نشان می‌دهد. از بین ۴۸ جدایه‌ی مورد بررسی در این پژوهش، همگی (۱۰۰ درصد) توسط

حصول اطمینان از صحت شناسایی جدایه‌های مشکوک به این گونه، همگی آن‌ها دوباره با آنزیم *ClaI* برش داده شدند و مشخص گردید که تمام نمونه‌ها دارای الگوی برشی اختصاصی و مورد انتظار با این آنزیم بودند و تعیین گونه‌ی آن‌ها به عنوان کاندیدا



شکل ۱. شناسایی جدایه‌های خونی با PCR-RFLP

الف: الکتروفورز محصولات PCR تعدادی از جدایه‌ها با پرایمرهای ITS-ITS4. چاهک‌های ۱ تا ۸ به ترتیب مربوط به نمونه‌های شماره‌ی ۳۰۵، ۴۶۲، ۴۷۱، ۴۶۸، ۴۶۹، ۶۴۵، ۷۳۶، ۷۴۴ و به ترتیب شامل گونه‌های کاندیدا تروپیکالیس، کاندیدا پاراپسیلوزیس، کاندیدا پاراپسیلوزیس، کاندیدا گلابراتا، کاندیدا گلابراتا، کاندیدا گلابراتا، کاندیدا پاراپسیلوزیس و کاندیدا آلیکنس می‌باشد. چاهک شماره‌ی ۹ کنترل منفی است.

ب: الکتروفورز محصولات ITS-RFLP با آنزیم *MspI* تعدادی از جدایه‌ها: چاهک‌های ۱ تا ۶ به ترتیب مربوط به نمونه‌های شماره‌ی ۲۲۹، ۴۶۷، ۴۷۲، ۴۷۳، ۷۶۷ و ۷۵۹ به ترتیب شامل گونه‌های کاندیدا کفیر، کاندیدا گلابراتا، کاندیدا گلابراتا، کاندیدا گلابراتا، کاندیدا تروپیکالیس و کاندیدا پاراپسیلوزیس می‌باشد (شماره‌های ۴۶۷، ۴۷۲ و ۴۷۳ از سه کشت خون مختلف، متعلق به یک بیمار جدا شدند).

ج: پروفایل‌های الکتروفوریک ITS-RFLP پس از هضم آنزیمی با *MboI* در تعدادی از جدایه‌ها. چاهک‌های ۱ تا ۷ به ترتیب مربوط به نمونه‌های شماره ۲۳۶، ۴۹۷، ۷۳۷، ۷۳۸، ۷۳۹، ۷۴۴ و ۷۴۶ می‌باشد. با توجه به الگوی به دست آمده، تمام جدایه‌ها متعلق به گونه‌ی کاندیدا آلیکنس هستند.

د: الکتروفورز محصولات ITS-RFLP با آنزیم *ClaI* مربوط به تعدادی از جدایه‌ها. تمام نمونه‌ها دارای الگوی الکتروفوریک یکسان و ویژه کاندیدا پاراپسیلوزیس می‌باشند. در تمام شکل‌ها M مارکر ملکولی ۱۰۰ جفت بازی می‌باشد.

آزمون‌های ملکولی ITS-RFLP تشخیص داده شدند، آگار تعداد ۹ جدایه (۱۸/۷۵ درصد) و به وسیله‌ی آزمون تولید لوله‌ی زایا نیز تنها ۹ مورد (۱۸/۷۵ درصد) از کل جدایه‌ها شناسایی شدند.

جدول ۱. مشخصات بیماران و نتایج شناسایی مخمرهای جدا شده از موارد کاندیدی توسط آزمونهای فنوتایی و ملکولی

شماره‌ی جدایه	نام بیمارستان	سن	عوامل خطر	لوله‌ی زایا	آزمون‌های فنوتایی			آزمون‌های ملکولی PCR-RFLP			نتیجه‌ی نهایی جدایه
					کروم آگار	CMA+ TW80	آلیکنس	Mspi	Mbol	Clal	
۲۲۹	کودکان مفید	۳/۵	؟	-	کاندیدا	؟	کفیر	انجام نشد	انجام نشد	کفیر	
۲۳۶	شهید لواسانی	۷۱	جراحی GABG، آنتیبیوتراپی سرطان معده،	+	آلیکنس	+	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس	
۲۴۶	بقیه ...	۳۴	آنتی‌بیوتراپی، کاندیدوز دهانی	-	کاندیدا	-	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس	
۳۰۵	شهید لواسانی	۶۲	جراحی GABG، آنتیبیوتراپی	-	کاندیدا	-	تروپیکالیس	تروپیکالیس	انجام نشد	تروپیکالیس	
۴۶۲	آزمایشگاه بهار	۸۲	؟	-	کاندیدا	-	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس	
۴۶۷	بقیه ...	؟	؟	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
۴۷۲	بقیه ...	؟	؟	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
۴۷۳	بقیه ...	؟	؟	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
			سرطان متاستاتیک								
۴۶۸	بقیه ...	۶۸	کیسه‌ی صفر، لاپاراتومی	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
۴۶۹	بقیه ...	۶۸	لاپاراتومی، اسپلنکتومی	-	مخمر	-	؟	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
۴۷۰	بقیه ...	۲۸	لاپاراتومی، اسپلنکتومی	-						نمونه از بین رفته بود	
۴۷۱	بقیه ...	۴۸	جراحی GABG، جراحی میترال	-	کاندیدا	-	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس	
۴۹۲	بقیه ...	؟	سرطان مغزی، شانت گذاری	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
۴۹۳	بقیه ...	؟	سرطان مغزی، شانت گذاری	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
۴۹۴	بقیه ...	"	؟	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
۴۹۵	بقیه ...	؟	سرطان مغزی، شانت گذاری	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	
۴۹۶	؟	؟	سرطان مغزی، شانت گذاری	-	مخمر	-	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا	

جدول ۱. مشخصات بیماران و نتایج شناسایی مخمرهای جدا شده از موارد کاندیدی توسط آزمونهای فنوتایپی و ملکولی (ادامه)

شماره‌ی جدايه	نام بیمارستان	سن	عوامل خطر	آزمون‌های فنوتایپی				نتیجه‌ی نهایی جدايه	
				لوله‌ی CMA+ TW80	کروم آگار	MspI	Mbol		Clal
			جراحی GABG،						
۴۹۷	شهید لواسانی	۶۵	آنتی‌بیوتراپی، سابقه‌ی خلط مثبت از نظر کاندیدا	+	آلیکنس	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس
۴۹۸	بقیه ...	۷۳	نارسایی کلیه، زخم ژنیتال کشاله‌ی ران و ساکروم	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۵۸۳	آزمایشگاه بهار	؟	؟	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۶۴۵	بقیه ...	۶۸	سرطان پانکراس، همودیالیز	-	مخمر	گلایبراتا	گلایبراتا	انجام نشد	گلایبراتا
۷۳۶	دکتر شریعتی	۲۹	لوسمی حاد	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۳۷	بقیه ...	۴۶	سل استخوان، جراحی ستون فقرات، دیابت	+	آلیکنس	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس
۷۳۸	بقیه ...	۴۷	پانکراتیت عفونی نکروزان، لا پاراتومی	+	آلیکنس	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس
۷۳۹	بقیه ...	۴۷	پانکراتیت عفونی نکروزان، لا پاراتومی	+	آلیکنس	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس
۷۴۰	بقیه ...	۷۵	؟	-	مخمر	گلایبراتا	گلایبراتا	انجام نشد	گلایبراتا
۷۴۱	بقیه ...	"	؟	-	کاندیدا	تروپیکالیس	تروپیکالیس	انجام نشد	تروپیکالیس
۷۴۲	بقیه ...	"	؟	-	مخمر	گلایبراتا	گلایبراتا	انجام نشد	گلایبراتا
۷۴۳	بقیه ...	"	؟	-	مخمر	گلایبراتا	گلایبراتا	انجام نشد	گلایبراتا
۷۴۴	دکتر شریعتی	۷۰	جراحی قلب	+	آلیکنس	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس
۷۴۶	بقیه ...	۴۴	دیابت، پیوند کلیه، دیالیز	+	آلیکنس	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس
۷۴۹	بقیه ...	۵۰	سرطان متاستاتیک پستان، جراحی گردن	-	مخمر	گلایبراتا	گلایبراتا	انجام نشد	گلایبراتا
۷۵۰	بقیه ...	"۶۶"	سرطان متاستاتیک کولون، پلورال افیوژن وسیع	-	مخمر	گلایبراتا	گلایبراتا	انجام نشد	گلایبراتا
۷۵۱	بقیه ...	۳	لوسمی حاد، آنتی‌بیوتراپی	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۵۲	بقیه ...	۳	لوسمی حاد، آنتی‌بیوتراپی	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۵۳	بقیه ...	۳	لوسمی حاد، آنتی‌بیوتراپی	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۵۴	بقیه ...	۳	لوسمی حاد، آنتی‌بیوتراپی	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۵۵	دکتر شریعتی	۲۱	لوسمی حاد، پیوند مغز استخوان	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۵۶	دکتر شریعتی	۲۱	لوسمی حاد، پیوند مغز استخوان	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۵۷	بقیه ...	۶۹	دیابت، کولسیستکتومی	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس



جدول ۱. مشخصات بیماران و نتایج شناسایی مخمرهای جدا شده از موارد کاندیدی توسط آزمونهای فنوتایی و ملکولی (ادامه)

شماره جدایه	نام بیمارستان	سن	عوامل خطر	آزمون‌های فنوتایی		آزمون‌های ملکولی PCR-RFLP			نتیجه‌ی نهایی جدایه
				لوله‌ی زایا	CMA+ TW80	کروم آگار	MspI	Mbol	
۷۵۸	بقیه ...	۶۹	دیابت، کولیسیتکتومی	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۵۹	بقیه ...	۶۹	دیابت، کولیسیتکتومی	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۶۰	بقیه ...	۳	لوسمی حاد	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۶۱	بقیه ...	۲۱	کاتتر داخل وریدی، رینوپلاستی	-	کاندیدا	پاراپسیلوزیس	پاراپسیلوزیس	انجام نشد	پاراپسیلوزیس
۷۶۲	بقیه ...	۷۲	؟	+	آلیکنس	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس
۷۶۴	بقیه ...	۶۹	جراحی فمور، آنتی بیوترابی، نارسایی کلیه	-	مخمر	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا
۷۶۵	بقیه ...	۶۹	؟	-	مخمر	گلابراتا	گلابراتا	انجام نشد	گلابراتا
۷۶۶	بقیه ...	۱ ماه	نوزاد نارس	+	آلیکنس	آلیکنس	آلیکنس	انجام نشد	آلیکنس
۷۶۷	بقیه ...	۷۳	؟	-	کاندیدا	تروپیکالیس	تروپیکالیس	انجام نشد	تروپیکالیس

## بحث

جهت افتراق دامنه‌ی نامحدودی از مخمرها کاربرد دارند. بهترین مثال از این دست، آزمون‌های جذب و تخمیر قندها می‌باشند که در گذشته با عنوان روش Wickerham یا تست‌های آگزانوگرافی مورد استفاده قرار می‌گرفتند و به تازگی به شکل بهتری تحت عناوین تجاری نظیر کیت‌های API یا سیستم اتوماتیک Vitek عرضه شده‌اند.

برخی از آزمون‌ها نیز برای افتراق دو یا چند گونه‌ی بسیار نزدیک و شبیه به هم مثل افتراق کاندیدا آلیکنس از کاندیدا دابلینینسیس (۱۴) و یا کاندیدا پاراپسیلوزیس از کاندیدا ارتوپسیلوزیس و کاندیدا متاپسیلوزیس (۱۷)، کاندیدا براکارنسیس و کاندیدا نیوارنسیس از کاندیدا گلابراتا (۱۸) و یا به منظور شناسایی سویه‌های مقاوم به دارو یا بیوتیپ‌های خاص طراحی شده‌اند. اغلب رویکردهای پیش گفته، بر پایه‌ی تفاوت‌های فیزیولوژیکی مخمرها با یکدیگر استوار هستند و محصولات تجاری متعددی نیز بر اساس آن‌ها عرضه شده است که هر کدام مزایا و محدودیت‌های خاص

شناسایی گونه‌های عامل از نقطه نظر اپیدمیولوژی میکروبی مهم است. روش‌های آزمایشگاهی متعددی برای شناسایی جدایه‌های مخمری به کار رفته است. برخی از این روش‌ها برای شناسایی به نسبت سریع کاندیداهای شایع طراحی شده است مانند تولید لوله‌ی زایا در سرم و یا تولید کلامیدوکونیدی در محیط کورن میل آگار جهت شناسایی کاندیدا آلیکنس، تست هیدرولیز سریع ترهالوز در حضور سیکلوهاگزامید برای شناسایی کاندیدا گلابراتا و رنگ آمیزی منفی با مرکب هندی یا فعالیت فنل اکسیدازی در محیط دانه‌ی سیاه یا تست اوره‌آز سریع برای کریپتوکوکوس نئوفرمس (۱۶). برخی روش‌ها برای شناسایی دامنه‌ی وسیع‌تری از کاندیداهای رایج طراحی شده‌اند مثل کشت روی محیط کروموزینیک کروم آگار کاندیدا که بر اساس فعالیت  $\beta$ -N-acetylhexosaminidase و آنزیم‌های فسفاتاز، جهت افتراق ۳ یا ۴ گونه‌ی شایع کاندیدا مفید است (۱۶). گروه دیگری از روش‌ها

شناسایی دقیق قرار گرفتند. ملکول هدف در این مطالعه، مجموع دو ناحیه‌ی ITS1 و ITS2 و قطعه‌ی ۵/۸S مابین این دو بود. ارزش تشخیصی این ملکول‌ها در شناسایی یا تاکسونومی مخمرها پیش از این طی تحقیقات متعددی به اثبات رسیده است (۱۹).

در این پژوهش، ۴۸ جدایه‌ی مخمری که طی ۱۵ ماه از نمونه‌های خون بیماران واجد زمینه‌های ایمنولوژیک بستری در برخی بیمارستان‌های تهران جدا شده بودند، توسط دو گروه آزمون‌های فنوتایپی و ملکولی مورد مطالعه قرار گرفت. در حالی که در بسیاری از کشورهای پیشرفته، پایش عوامل عفونت‌های خونی جزء وظایف روزمره‌ی آزمایشگاه‌های رفرانس و گاه بیمارستان‌ها می‌باشد ولی متأسفانه در کشور ما کاندیدی را می‌توان از جمله عفونت‌های "مورد غفلت واقع شده" (Neglected diseases) بر شمرد که تاکنون هیچ گزارش قابل اعتنایی دال بر وفور آن یا عوامل موجد آن منتشر نشده است. مطالعه‌ی حاضر، اولین کار از این دست در کشور بوده است. همچنین، در مطالعه‌ی حاضر از روش مبتنی بر PCR-RFLP برای شناسایی جدایه‌های خونی استفاده شد که در نوع خود روش دقیق‌تر و قابل اعتمادتری در مقایسه با روش‌های سنتی مرسوم است و با اطمینان بالا موفق به تعیین گونه‌ی تمام جدایه‌ها شد. نتایج این پژوهش نشان داد که بیشترین میزان وفور در بین جدایه‌های مخمری مربوط به کاندیدا پاراپسیلوزیس و پس از آن به ترتیب کاندیدا گلابراتا و کاندیدا آلیکنس بود. این یافته کمی غیر منتظره بود و باید مورد توجه قرار گیرد؛ چرا که در اغلب موارد کاندیدا آلیکنس شایع‌ترین عامل نه تنها در کاندیدی، که در تمام اشکال بالینی کاندیدیازیس بوده است (جدول ۲)، در حالی که گونه‌ی مذکور در میان

خود را دارا می‌باشند. پیشرفت‌های اخیر دانش بیولوژی ملکولی به خصوص در حیطه‌ی اسیدهای نوکلئیک (DNA و RNA)، ابزارهای نوینی را برای شناسایی میکروارگانیزم‌ها و از جمله مخمرها فراهم آورده‌اند. تکثیر قطعاتی از ملکول‌های DNA که دارای ارزش شناسایی و تاکسونومی هستند، توسط تکنولوژی واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) و آن‌گاه تعیین توالی (Sequencing) آن‌ها نقطه‌ی کمال این روش‌ها است. ولی با توجه به زمان بر بودن و هزینه‌های به نسبت بالای آماده سازی و تعیین توالی، روش‌های متعدد دیگری معرفی و استفاده شده‌اند که اغلب آن‌ها بر پایه‌ی PCR است مثل real-time PCR (۷)، PCR-EIA (۱۲)، Multiplex-PCR (۸)، Specific-PCR (۹)، Nested-PCR (۱۰)، AFLP (۱۱، ۱۶)، PCR-FSP (۱۴)، RAPD-PCR (۱۳) و PCR-RFLP (۱۴). همچنین سیستم‌های ملکولی غیر PCR نظیر DNA microarray، PNA-FISH، NASBA، DHPI PSCA و Flow cytometry نیز به تازگی معرفی شده‌اند (۱۶). اغلب روش‌های مذکور، تنها در مراکز تحقیقاتی به کار رفته‌اند و هنوز حتی در آزمایشگاه‌های تخصصی قارچ شناسی کاربرد و استفاده‌ی روزمره ندارند. علاوه بر تنوع در روش‌های ردیابی DNA، ملکول‌های متعددی نیز به عنوان هدف ردیابی (Target) مد نظر بوده‌اند. رایج‌ترین ملکول‌های مورد ردیابی در روش‌های ژنوتیپی، بخش‌های مختلف کمپلکس ژنی DNA ریپوزومی (rDNA) مانند ITS1، ITS2 یا مجموع این دو است و سایر ملکول‌ها کمتر به کار رفته‌اند. در پژوهش حاضر، تعداد قابل توجهی از مخمرهای جدا شده از کشت نمونه‌های خون به دست آمده از موارد کاندیدی مورد

جدول ۲. فراوانی عوامل کاندیدی در برخی از مطالعات مربوط به کشورهای دیگر

منبع	گونه‌های کاندیدی ناشی‌تر	شایع‌ترین عوامل کاندیدی	تعداد موارد کاندیدی مورد مطالعه
۲۰	گلابراتا، پاراپسیلوزیس، تروپیکالیس، کفیر	کاندیدا آلبیکنس (۷۳ درصد)	۲۶
۲۱	پاراپسیلوزیس، گلابراتا، تروپیکالیس، کروزی، لوزیتانیا، گیلرموندی	کاندیدا آلبیکنس (۶۸/۹ درصد)	۴۱۵
۲۲	گلابراتا، پاراپسیلوزیس، تروپیکالیس، کروزی	کاندیدا آلبیکنس (۴۵ درصد)	۴
۲۳	گلابراتا، پاراپسیلوزیس، تروپیکالیس	کاندیدا آلبیکنس (۵۲/۳ درصد)	۱۳۰
۲۱	تروپیکالیس، پاراپسیلوزیس	کاندیدا آلبیکنس (۴۱ درصد)	۷۱۲

؟: تعداد موارد کاندیدی در مقاله ذکر نشده بود.

عمل جراحی قلب یا دستگاه گوارش، در یک بیمار دیابت، در یک بیمار پیوند کلیه و بالاخره در یک مورد نیز نوزاد نارس به عنوان عوامل زمینه ساز عفونت ذکر شدند. عوامل زمینه‌ای مذکور در مطالعات انجام شده در سایر کشورها نیز اغلب به عنوان زمینه‌های مستعدساز عفونت خونی کاندیدایی مطرح بودند (۶، ۲-۱).

بیماران دارای کاندیدی با عامل کاندیدا گلابراتا، همگی در سنین بالای ۵۰ سال و اغلب بالاتر از ۶۶ سال بودند. در برخی مطالعات دیگر نیز نشان داده شد که کاندیدیازیس منتشره با عامل کاندیدا گلابراتا در افراد بالاتر از ۶۰ سال و مبتلایان به لوسمی بیشتر دیده می‌شود (۲۰). بیماران واجد کاندیدی ناشی از کاندیدا پاراپسیلوزیس در یک دامنه‌ی سنی گسترده از ۳ تا ۷۳ سال و به طور عمده کمتر از ۴۸ سال قرار داشتند و مبتلایان به کاندیدی ناشی از کاندیدا آلبیکنس را، افراد در سنین مختلف از نوزاد نارس تا ۷۲ سال و اغلب کمتر از ۵۰ سال تشکیل دادند. سرنوشت ۸ نفر از بیماران، معادل ۲۵/۸ درصد کل بیماران مطالعه با مرگ رقم خورد که شامل ۳ مورد کاندیدی با کاندیدا گلابراتا، ۳ مورد عفونت خون ناشی از کاندیدا آلبیکنس و ۲ مورد نیز کاندیدی با عامل کاندیدا پاراپسیلوزیس بود.

جدایه‌های این پژوهش، حایز رتبه‌ی سوم فراوانی بود. با این حال با توجه به تعداد به نسبت کم جدایه‌های مورد بررسی، به نظر می‌رسد که مطالعه‌ی بزرگ‌تری برای تأیید این یافته‌ها مورد نیاز است.

بیشترین زمینه‌ی مستعد کننده در مبتلایان به کاندیدی در این مطالعه شامل جراحی دستگاه گوارش یا قلب (۱۵ مورد) و پس از آن بدخیمی‌ها شامل بدخیمی‌های هماتولوژیک (۴ مورد) و تومورهای توپیر (۶ مورد) و درمان با آنتی‌بیوتیک (۷ مورد) بود. دیابت (۳ مورد)، نارسایی کلیه و همودیالیز (هر کدام ۲ مورد)، نوزاد نارس (یک مورد) نیز جزء سایر عوامل مستعد کننده بودند. در ۵ مورد از ۶ مورد کاندیدی ناشی از کاندیدا گلابراتا عامل زمینه‌ای ثبت شده برای بیماران، سرطان بافت سخت بود و در یک مورد دیگر سابقه‌ی جراحی استخوان فمور و نارسایی کلیه ذکر شد. در کاندیدی‌های ناشی از کاندیدا پاراپسیلوزیس در ۴ مورد لوسمی، یک مورد تومور بافت سخت، یک مورد نارسایی کلیه، یک مورد دیابت و جراحی شکم، یک مورد جراحی قلب باز و یک مورد جراحی و استفاده از کاتتر داخل وریدی به عنوان عوامل زمینه‌ای مستعد کننده‌ی عفونت عنوان شدند. در کاندیدی مربوط به کاندیدا آلبیکنس در ۴ بیمار، در یک بیمار

## نتیجه‌گیری

مطالعه‌ی حاضر داده‌های دست اول قابل اعتمادی را جمع به عوامل علیتی کاندیدی در ایران ارائه نموده است؛ اما از آن جایی که در مقیاس وسیع انجام نشده است، آگاهی و قضاوت بهتر در مورد میزان فراوانی کاندیدی، تنوع و فراوانی گونه‌های کاندیدیایی عامل عفونت و نیز بررسی شرایط و عوامل زمینه ساز عفونت‌های خونی کاندیدیایی در بیماران ایرانی مستلزم انجام پژوهشی فراگیرتر در این رابطه می‌باشد. همچنین با توجه به دقت، سهولت و سرعت انجام بالاتر روش RFLP-PCR، در قیاس با روش‌های مرسوم فنوتایپی، روش مذکور برای

استفاده در مقاصد تشخیصی و غربالگری اپیدمیولوژیکی توصیه می‌شود.

## تشکر و قدردانی

نویسندگان، مراتب سپاسگزاری خود را از آقای دکتر سلطان پور و سرکار خانم مجیدی که نمونه‌های کشت خون مورد درخواست را از بیمارستان بقیه ... (عج) فراهم نمودند و نیز از آقای دکتر سید احمد حسینی و آقای رضا داورزنی در آزمایشگاه تشخیص طبی رسالت که در فراهم آوردن امکانات آزمایشگاهی همکاری صمیمانه‌ای داشتند، و نیز خانم زینب محمودیان جهت کمک‌های کامپیوتری ابراز می‌دارند.

## References

1. Calderone RA. *Candida And Candidiasis*. Washington DC: ASM Press; 2002.
2. Abi-Said D, Anaissie E, Uzun O, Raad I, Pinzcowski H, Vartivarian S. The epidemiology of hematogenous candidiasis caused by different *Candida* species. *Clin Infect Dis* 1997; 24(6): 1122-8.
3. Beck-Sague C, Jarvis WR. Secular trends in the epidemiology of nosocomial fungal infections in the United States, 1980-1990. National Nosocomial Infections Surveillance System. *J Infect Dis* 1993; 167(5): 1247-51.
4. Kao AS, Brandt ME, Pruitt WR, Conn LA, Perkins BA, Stephens DS, et al. The epidemiology of candidemia in two United States cities: results of a population-based active surveillance. *Clin Infect Dis* 1999; 29(5): 1164-70.
5. Mirhendi H, Makimura K, Khoramizadeh M, Yamaguchi H. A one-enzyme PCR-RFLP assay for identification of six medically important *Candida* species. *Nihon Ishinkin Gakkai Zasshi* 2006; 47(3): 225-9.
6. Richardson MD, Warnock DW. *Fungal Infection: Diagnosis and Management*. 3<sup>rd</sup> ed. New York: Wiley-Blackwell; 2003.
7. Merz WG. *Candida lusitanae*: frequency of recovery, colonization, infection, and amphotericin B resistance. *J Clin Microbiol* 1984; 20(6): 1194-5.
8. Pfaller MA, Diekema DJ, Messer SA, Boyken L, Hollis RJ, Jones RN. In vitro activities of voriconazole, posaconazole, and four licensed systemic antifungal agents against *Candida* species infrequently isolated from blood. *J Clin Microbiol* 2003; 41(1): 78-83.
9. Walsh TJ, Melcher GP, Rinaldi MG, Lecciones J, McGough DA, Kelly P, et al. *Trichosporon beigelii*, an emerging pathogen resistant to amphotericin B. *J Clin Microbiol* 1990; 28(7): 1616-22.
10. Hitchcock CA, Pye GW, Troke PF, Johnson EM, Warnock DW. Fluconazole resistance in *Candida glabrata*. *Antimicrob Agents Chemother* 1993; 37(9): 1962-5.
11. Rex JH, Rinaldi MG, Pfaller MA. Resistance of *Candida* species to fluconazole. *Antimicrob Agents Chemother* 1995; 39(1): 1-8.
12. Moran GP, Sullivan DJ, Henman MC, McCreary CE, Harrington BJ, Shanley DB, et al. Antifungal drug susceptibilities of oral *Candida dubliniensis* isolates from human immunodeficiency virus (HIV)-infected and non-HIV-infected subjects and generation of stable fluconazole-resistant derivatives in vitro. *Antimicrob Agents Chemother* 1997; 41(3): 617-23.
13. Pfaller MA, Boyken L, Hollis RJ, Messer SA, Tendolkar S, Diekema DJ. In vitro activities of anidulafungin against more than 2,500 clinical isolates of *Candida* spp., including 315 isolates resistant to fluconazole. *J Clin Microbiol* 2005;

- 43(11): 5425-7.
14. Mirhendi H, Kordbacheh P, Pezeshki M, Khoramizadeh MR. Simple and rapid identification of most medically important *Candida* species by a PCR-restriction enzyme method. *Acta Medica Iranica* 2003; 41(2): 79-83.
  15. Pounder JI, Williams S, Hansen D, Healy M, Reece K, Woods GL. Repetitive-sequence-PCR-based DNA fingerprinting using the Diversilab system for identification of commonly encountered dermatophytes. *J Clin Microbiol* 2005; 43(5): 2141-7.
  16. Pincus DH, Orega S, Chatellier S. Yeast identification--past, present, and future methods. *Med Mycol* 2007; 45(2): 97-121.
  17. Mirhendi H, Bruun B, Schonheyder HC, Christensen JJ, Fuursted K, Gahrn-Hansen B, et al. Molecular screening for *Candida orthopsilosis* and *Candida metapsilosis* among Danish *Candida parapsilosis* group blood culture isolates: proposal of a new RFLP profile for differentiation. *J Med Microbiol* 2010; 59(Pt 4): 414-20.
  18. Mirhendi H, Bruun B, Schonheyder HC, Christensen JJ, Fuursted K, Gahrn-Hansen B, et al. Differentiation of *Candida glabrata*, *C. nivariensis* and *C. bracarensis* based on fragment length polymorphism of ITS1 and ITS2 and restriction fragment length polymorphism of ITS and D1/D2 regions in rDNA. *Eur J Clin Microbiol Infect Dis* 2011; 30(11): 1409-16.
  19. Iwen PC, Hinrichs SH, Rupp ME. Utilization of the internal transcribed spacer regions as molecular targets to detect and identify human fungal pathogens. *Med Mycol* 2002; 40(1): 87-109.
  20. Nieto-Rodriguez JA, Kusne S, Manez R, Irish W, Linden P, Magnone M, et al. Factors associated with the development of candidemia and candidemia-related death among liver transplant recipients. *Ann Surg* 1996; 223(1): 70-6.
  21. Yamamura DL, Rotstein C, Nicolle LE, Ioannou S. Candidemia at selected Canadian sites: results from the Fungal Disease Registry, 1992-1994. *Fungal Disease Registry of the Canadian Infectious Disease Society. CMAJ* 1999; 160(4): 493-9.
  22. Hajjeh RA, Sofair AN, Harrison LH, Lyon GM, Arthington-Skaggs BA, Mirza SA, et al. Incidence of bloodstream infections due to *Candida* species and in vitro susceptibilities of isolates collected from 1998 to 2000 in a population-based active surveillance program. *J Clin Microbiol* 2004; 42(4): 1519-27.
  23. Cheng MF, Yang YL, Yao TJ, Lin CY, Liu JS, Tang RB, et al. Risk factors for fatal candidemia caused by *Candida albicans* and non-*albicans* *Candida* species. *BMC Infect Dis* 2005; 5: 22.

## Species Identification of Candida Strains Isolated from Patients with Candidemia, Hospitalized in Tehran, by Enzymatic Digestion of ITS-rDNA

Mohammad Ghahri PhD<sup>1</sup>, Hossein Mirhendi PhD<sup>2</sup>, Abass-Ali Imani Fooladi PhD<sup>3</sup>,  
Sedigheh Beyraghi<sup>4</sup>

### Abstract

**Background:** Candidemia is a very important infection in terms of incidence and mortality. It can be caused by several species of the genus *Candida* and should be diagnosed and treated quickly. Although *Candida albicans* is still the most common causative agent of candidemia, the incidence of blood infections due to non-*albicans* *Candida* species has increased in the recent years. Species identification of the agents is necessary from the viewpoints of continuous epidemiological survey and susceptibility or resistance of different species to the antifungal drugs.

**Methods:** In this study, forty eight clinical isolates of *Candida* species obtained from blood specimen cultures belonging to 32 immunocompromised patients with candidemia who were hospitalized in some therapeutic centers in Tehran, Iran, were precisely identified at the species level by a set of PCR-RFLP assays.

**Findings:** *C. parapsilosis* was the most frequent agent of candidemia followed by *C. glabrata*, *C. albicans*, *C. tropicalis* and *C. kefyr*. These findings were unexpected and should be specifically mentioned because *C. albicans* is almost always the most common cause of candidemia and all other clinical forms of candidiasis, while among the isolates of the current study it only ranked third in terms of abundance.

**Conclusion:** We found that *C. parapsilosis* as the most common causative agent of candidemia in our samples. Considering the relatively low number of studied isolates, it seems that a larger study is needed to confirm these results.

**Keywords:** Candidemia, Candidiasis, Identification, PCR-RFLP, Iran.

<sup>1</sup> Assistant Professor, Department of Biology, School of Applied Sciences, Imam Hossein University, Tehran, Iran

<sup>2</sup> Associate Professor, Department of Medical Parasitology and Mycology, School of Public Health, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran

<sup>3</sup> Assistant Professor, Department of Microbiology, Applied Microbiology Research Center, Baqiyatallah University of Medical Sciences, Tehran, Iran

<sup>4</sup> Department of Medical Technology, School of Medicine, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran

**Corresponding Author:** Hossein Mirhendi PhD, Email: mirhendi@tums.ac.ir