

## شناسایی گونه‌های کاندیدا در بیماران مبتلا به ولووازینیت کاندیدایی در شهر کاشان با استفاده از روش PCR-RFLP

دکتر رسول محمدی<sup>۱</sup>، مهدی ناظری<sup>۲</sup>، دکتر الهه مصدقی نیا<sup>۳</sup>، دکتر سید حسین میرهندی<sup>۴</sup>

### چکیده

**مقدمه:** ولووازینیت کاندیدایی (VVC) یا Vulvovaginal candidiasis عفونت واژینال رایجی است که در حدود ۷۵ درصد زنانی که در سنین باوری قرار دارند، دیده می‌شود و در ۵ درصد از آن‌ها به صورت عود یابنده مشاهده می‌شود. کاندیدا آلبیکنس عامل اصلی بیماری با شیوع تقریبی ۸۰-۹۰ درصد است و گونه‌های غیر آلبیکنس (غلب کاندیدا گلابراتا) در درجهٔ بعدی قرار دارند. تشخیص دقیق گونه‌های عامل این عفونت برای اهداف اپیدمیولوژیک ضروری و برای درمان مناسب مفید می‌باشد.

**روش‌ها:** در خلال سال‌های ۱۳۸۶-۱۳۸۸، تعداد ۱۳۳ جدایی مخمری از کلینیک تخصصی زنان وابسته به دانشگاه علوم پزشکی کاشان جداسازی شد. ژنومی مخمرهای جدا شده از بیماران، با استفاده از فیلترهای FTA از کشت تازه استخراج گردید و سپس، نامیه‌ی ITS1-ITS2 آن با روش PCR (Polymerase chain reaction) تکثیر و با آنزیم HpaII پرش داده شد. محصولات (Restriction fragment length polymorphism) RFLP روز ۷ آگاروز، الکتروفورز و گونه‌ی مخمر بر حسب تفاوت الگوی باندهای به دست آمده شناسایی گردید.

**یافته‌ها:** گونه‌ی غالب جدا شده از نمونه‌های بالینی کاندیدا آلبیکنس شامل ۱۱۶ مورد (۸۷/۲ درصد) و به دنبال آن دو گونه‌ی گلابراتا ۱۶ مورد (۱۲ درصد) و کفیر یک مورد (۷ درصد) بود. گروه سنی ۳۱-۴۰ سال پیشترین و گروه سنی ۱۱-۲۰ سال کمترین موارد ابتلاء را به خود اختصاص دادند.

**نتیجه‌گیری:** همانند اکثر مطالعات انجام شده در این زمینه، در مطالعه‌ی حاضر نیز کاندیدا آلبیکنس گونه‌ی غالب جداسازی شده از ولووازینیت کاندیدایی بود. با توجه به دقت و سرعت روش‌های مولکولی و این که تا به حال هیچ گونه مطالعه‌ای با روش PCR-RFLP برای تشخیص دقیق عوامل علیتی VVC در ایران انجام نشده است، استفاده از این روش در بررسی‌های اپیدمیولوژیک در سایر مطالعات توصیه می‌شود.

**واژگان کلیدی:** کاندیدا، ولووازینیت، PCR-RFLP.

پیچیده تقسیم‌بندی می‌شود (۲). هر چقدر عالیم شدیدتر و گونه‌های عامل بیماری بیشتر باشد، بیماری به نوع پیچیده سوق پیدا می‌کند. حدود ۱۰-۲۰ درصد زنان به نوع پیچیده‌ی بیماری مبتلا می‌شوند (۲-۳). تشخیص و طبقه‌بندی انواع VVC برای درمان مناسب می‌تواند بسیار مفید باشد (۴-۵). کاندیدا آلبیکنس عامل اصلی بیماری با شیوع تقریبی ۸۰-۹۰ درصد است و گونه‌های غیر آلبیکنس (به طور عمدۀ کاندیدا

### مقدمه

ولوهازینیت کاندیدایی (Vulvovaginal candidiasis)، عفونت واژینال رایجی است که در حدود ۷۵ درصد زنانی که در سنین باوری قرار دارند، دیده می‌شود. در ۵ درصد افرادی که مبتلا می‌شوند، عفونت به صورت عود شونده مشاهده می‌شود (۱). بر مبنای شدت علایم، فراوانی، عوامل ایجاد کننده‌ی بیماری و عوامل وابسته به میزان، VVC به دو گروه ساده و

<sup>۱</sup> گروه فارج شناسی پزشکی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

<sup>۲</sup> کارشناس ارشد، گروه انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

<sup>۳</sup> استادیار، گروه زنان، دانشکده پزشکی و مرکز تحقیقات ترومما، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

<sup>۴</sup> دانشیار، گروه انگل شناسی و فارج شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

نویسنده‌ی مسؤول: دکتر سید حسین میرهندی

کلنجهای هر مخمر، به محلول آب-گلیسرول ۲۰ درصد انتقال یافت و نمونه‌ها در ۲۰-درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شدند. در صورت نیاز به هر نمونه یا به منظور تکرار هر مرحله از آزمایش، از نمونه‌های ذخیره شده در محلول آب-گلیسرول ۲۰ درصد استفاده شد. جدایه‌های مشکوک با استفاده از محلول لاکتوفنل کاتن بلو، زیر میکروسکوپ بررسی شدند.

در مطالعه‌ی حاضر از سیستم FTA-Card (Whatman USA) برای استخراج DNA استفاده شد (۱۳-۱۵). بدین منظور در ابتدا با استفاده از پانچر، دیسک‌هایی به قطر ۲ میلی‌متر از FTA-cardها جدا شد و مقدار ۴ میکرولیتر از سوسپانسیون غلیظ سلول‌های تازه‌ی مخمری به دیسک‌ها منتقل و حداقل ۳-۴ ساعت در دمای آزمایشگاه انکوبه شد تا به طور کامل خشک شوند. سپس هر دیسک به مدت چند ثانیه در ۵۰۰ میکرولیتر آب مقطر استریل شستشو داده شد و به تیوب‌های حاوی ۳۰ میکرولیتر آب مقطر درجه‌ی مولکولی منتقل و به مدت ۲۰ دقیقه در دمای ۹۵ درجه‌ی سانتی‌گراد در دستگاه Thermal cycler قرار داده شد. تیوب‌ها به مدت چند ثانیه میکروفیوز شدند. دیسک‌های FTA خارج و مایع داخل تیوب به عنوان DNA تا مصارف بعدی در ۲۰-درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شد.

با استفاده از پرایمرهای یونیورسال ITS1 و ITS4 ناحیه‌ی ITS1-5.8S-ITS2 از rDNA از PCR (ریبوزومال) تکثیر شد (شکل ۱). واکنش Polymerase chain reaction (PCR) شامل ۲/۵ میکرولیتر بافر X 10 بدون منیزیوم، ۱/۵ میلی‌مولار MgCl<sub>2</sub>، ۰/۵ میکرومولار پرایمر رفت: ITS1 (5'-TCC GTA GGT GAA CCT GCG G-3')

گلابراتا) درصد باقی‌مانده را به خود اختصاص می‌دهند (۶-۷). علایم بیماری شامل خارش، زخم، تغییر در ترشحات واژن و مقاومت دردنگ می‌باشد (۸). شواهدی وجود دارد که نشان می‌دهد شاید این بیماری از طریق جنسی قابل انتقال باشد، اما در زنانی که از لحاظ جنسی فعال نیستند نیز مشاهده می‌شود (۹). عوامل مستعد کننده‌ی بیماری شامل استروژن‌ها، دیابت ملیتوس، مصرف آنتی‌بیوتیک‌ها و ضعیف شدن سیستم ایمنی می‌باشد (۱۰).

شناسایی گونه‌های کاندیدا با استفاده از روش‌های مرسوم و سنتی از قبیل مشاهده‌ی میکروسکوپی مستقیم، کشت، جذب و تخمیر قندها وقت گیر و هزینه‌بر است، ضمن آن که تشخیص با این روش‌ها کاری مشکل و گاه غیر ممکن است (۱۱-۱۲). هدف از مطالعه‌ی حاضر، شناسایی و تعیین وفور گونه‌های مختلف مخمری در بیماران مبتلا به ولوواژینیت کاندیدایی در شهر کاشان با استفاده از یک روش دقیق مولکولی بود. برای این منظور از ناحیه‌ی ITS1-5.8S-ITS2 موجود در کمپلکس ژنی PCR-RFLP و از روش Ribosomal DNA نتایج به دست آمده می‌تواند سرآغازی برای مطالعات جامع‌تر باشد و داده‌هایی مفید برای مسؤولین بهداشتی، درمانی و آزمایشگاهی فراهم آورد.

## روش‌ها

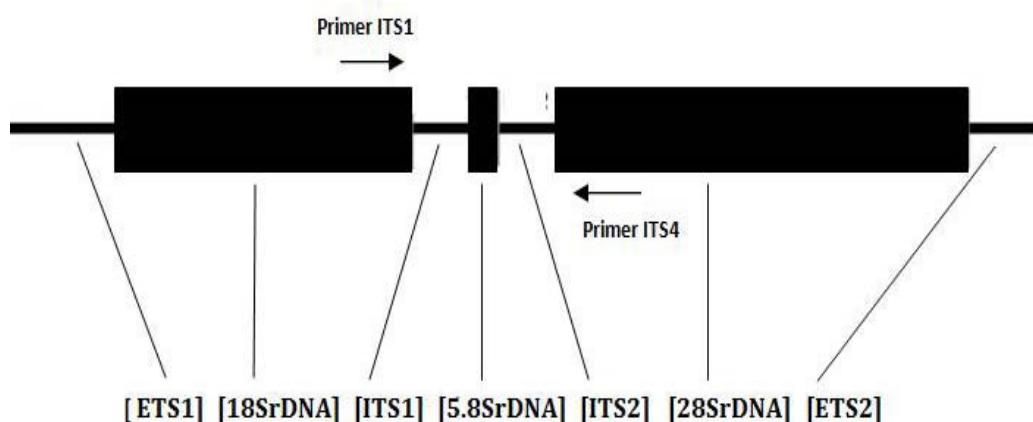
در سال‌های ۱۳۸۶-۸۸، تعداد ۱۳۳ جدایه‌ی مخمری از مراجعه کنندگان به کلینیک تخصصی زنان وابسته به دانشگاه علوم پزشکی کاشان جداسازی شد. در ابتدا، جدایه‌ها بر روی محیط سایبورو دکستروز آگار (SDA) منتقل و در حرارت ۳۲ درجه‌ی سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت انکوبه شدند. سپس از کشت تازه و تک

بود که ۱۰ میکرولیتر محصول PCR به آن اضافه و به مدت ۲۰ دقیقه در ۳۷ درجه‌ی سانتی‌گراد انکوبه گردید. برای محصولات PCR ژل آگارز ۱/۵ درصد و برای محصولات RFLP ژل آگارز ۲ درصد تهیه شد. ژل‌ها در تانک الکتروفورز حاوی بافر TBE شامل ۹۰ میکرومولار تریس، ۹۰ میکرومولار بوریک اسید و ۲ میکرومولار EDTA قرار داده شد. سپس ۵ میکرولیتر از DNA تکثیر شده در واکنش PCR یا ۷ میکرولیتر از Hضم شده در واکنش RFLP به ترتیب بر روی ژل‌های ۱/۵ یا ۲ درصد بارگذاری گردید. از اتیدیوم برماید به میزان ۰/۵ میکروگرم به ازای هر میلی لیتر ژل برای رنگ‌آمیزی باندهای DNA استفاده شد. در نهایت با قرار دادن ژل‌ها در دستگاه Uvidoc و با استفاده از اشعه‌ی ماورای بنسن باندها مشاهده و از آن‌ها عکس برداری شد.

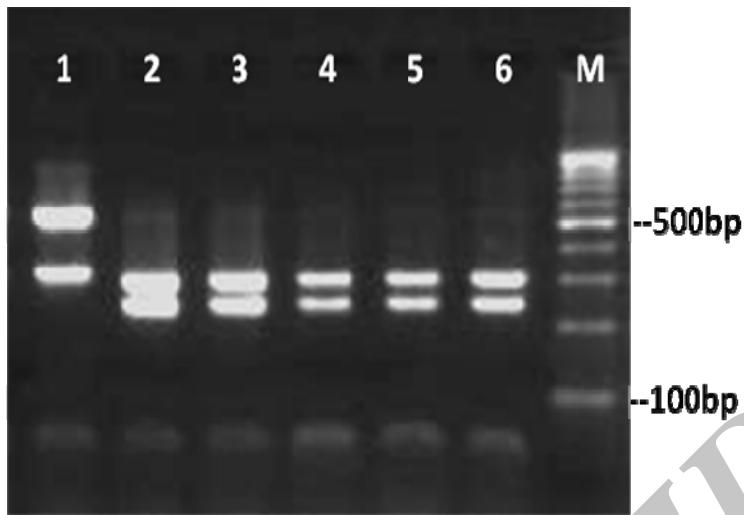
بر حسب الگوی اندازه‌ی DNA ای بریده شده پس از RFLP، گونه‌ی مخمری مورد آزمون تعیین شد.

۰/۵ میکرومولار پرایمیر برگشت: ITS4 (5'-TCC TCC GCT TAT TGA TAT GC-3') ۴۰۰ میکرومولار مخلوط دزوکسی نوکلئوزید تری فسفات (dNTPs) و ۱/۲۵ واحد آنزیم Taq DNA polymerase بود. در واکنش ۲۵ میکرولیتری ۲۳ میکرولیتر از مخلوط اصلی مذکور و ۲ میکرولیتر DNA استخراج شده از هر قارچ اضافه شد. تیوب‌ها در دستگاه Thermal cycler قرار داده شد و مراحل PCR شامل ۵ دقیقه در ۹۵ درجه به منظور جدا شدن دو رشته‌ی DNA، ۳۰ سیکل شامل ۴۵ ثانیه در ۹۴ درجه‌ی سانتی‌گراد، ۱ دقیقه در ۵۵ درجه‌ی سانتی‌گراد و ۱ دقیقه در ۷۲ درجه‌ی سانتی‌گراد و در نهایت ۷ دقیقه در ۷۲ درجه‌ی سانتی‌گراد انجام شد.

حجم کلی واکنش Hضم اندونوکلازی محصولات (Restriction fragment length polymorphism) PCR(RFLP) ۱۵ میکرولیتر حاوی ۲/۵ میکرولیتر آب مقطر، ۱/۵ میکرولیتر بافر و ۱ میکرولیتر (۵ واحد آنزیم (Fast digest, fermentas lithuania) HpaII



شکل ۱: نقشه‌ی شماتیک کمپلکس DNA ریبوزومی در مطالعه‌ی حاضر نواحی ITS1 و ITS2-ITS4. بین آن‌ها با استفاده از پرایمرهای یونیورسال ITS1 و ITS4 نکثیر (ETS = External Transcribed Spacer, ITS = Internal Transcribed Spacer, rDNA = Ribosomal DNA).



شکل ۲. الکتروفورز محصولات RFLP (Restriction fragment length polymorphism) برخی از نمونه‌های کاندیدایی جدا شده در مطالعهٔ حاضر. ردیف ۱، کاندیدا گلابرата، ردیف‌های ۲-۶ کاندیدا آلبیکنس، و ردیف ۷ مارکر ۱۰۰ جفت بازی (bp) می‌باشد.

ایزوله به عنوان کاندیدا آلبیکنس تشخیص داده شد که این تعداد ۸۷/۲ درصد از نمونه‌ها را تشکیل می‌داد. همچنین تعداد ۱۶ نمونه (۱۲ درصد) کاندیدا گلابرата و یک جدایه (۰/۷ درصد) از کل نمونه‌ها کاندیدا کفیر (سلوتروپیکالیس) بود. بنابراین کاندیدا آلبیکنس گونه‌ی غالب جدا شده از نمونه‌های بالینی بود. شکل ۲ الکتروفورز محصولات RFLP برخی از نمونه‌های مورد آزمون در مطالعهٔ حاضر را نشان می‌دهد.

در بیماران مورد مطالعه گروه سنی ۴۰-۳۱ سال بیشترین و گروه سنی ۲۰-۱۱ سال کمترین موارد ابتلا را به خود اختصاص دادند (جدول ۱).

تنها ایزوله‌ای که در مطالعهٔ حاضر به عنوان کاندیدا کفیر شناسایی شد، مربوط به یک خانم ۲۸ ساله بود. در بین گونه‌های گلابرата، بیشترین تعداد شامل ۷ نفر (۴۳/۷ درصد)، مربوط به گروه سنی ۴۰-۳۱ و کمترین تعداد شامل ۱ نفر (۶/۲۵ درصد)، مربوط به گروه سنی ۵۱-۶۰ سال بود.

#### یافته‌ها

پس از هضم ناحیهٔ ITS در گونه‌های کاندیدا توسط آنزیم *Hpa*II در کاندیدا آلبیکنس و کاندیدا گلابرата هر کدام دو باند تشکیل شد، ولی در کاندیدا کفیر اندازه‌ی محصول PCR و RFLP یکسان بود و تنها یک باند تشکیل گردید. در حقیقت محصول PCR در گونه‌های اخیر توسط آنزیم *Hpa*II بریده نمی‌شود. اندازه‌ی DNA مربوط به ناحیه ITS1-ITS2 پس از هضم اندونوکلئازی توسط آنزیم *Hpa*II در گونه‌های مختلف به شرح زیر است: کاندیدا آلبیکنس ۲۹۷ و ۳۳۸ جفت باز، کاندیدا گلابرата ۳۱۴ و ۵۵۷ جفت باز، کاندیدا تروپیکالیس ۱۸۴ و ۳۴۰ جفت باز، کاندیدا کروزهای ۲۴۹ و ۲۶۱ جفت باز، کاندیدا گیلیرموندی ۸۲ و ۱۵۵ و ۳۷۱ جفت باز، کاندیدا پاراپسیلولوزیس ۵۲۰ جفت باز و کاندیدا کفیر ۷۲۲ جفت باز (۱۶).

در مجموع ۱۳۳ جدایه‌ی مخمری، جداسازی و شناسایی شد. پس از اجرای تست‌های PCR و RFLP و با توجه به الگوهای توضیح داده شده، تعداد ۱۱۶

جدول ۱. تعداد موارد ابتلا به ولووژینیت در گروههای سنی مختلف

محدوده‌ی سنی	کاندیدا آلبیکنس	کاندیدا گلابراتا	کاندیدا کفیر	تعداد (درصد)
۱۱-۲۰	۲	۰	۰	(۱/۵) ۲
۲۱-۳۰	۴۰	۴	۱	(۳۳/۸) ۴۵
۳۱-۴۰	۵۵	۷	۰	(۴۶/۶) ۶۲
۴۱-۵۰	۱۳	۴	۰	(۱۲/۷) ۱۷
۵۱-۶۰	۶	۱	۰	(۵/۲) ۷
تعداد کل (درصد)	(۸۷/۲) ۱۱۶	(۱۲) ۱۶	(۰/۲) ۱	(۱۰۰) ۱۳۳

گونه‌های آلبیکنس با فراوانی ۷۰/۱ درصد و گلابراتا با فراوانی ۱۴/۹ درصد دو گونه‌ی غالب بودند (۲۰). در مطالعه‌ی دیگری Singh و همکاران (۲۱)، ۱۲ زن مبتلا به واژینیت کاندیدایی را با عامل کاندیدا کروزه‌ای مورد بررسی قرار دادند. در این مطالعه محدوده‌ی سنی بیماران ۳۲-۶۳ سال بود، در حالی که این مقدار در مطالعه‌ی حاضر ۱۱-۶۰ سال می‌باشد. در بین این ۱۲ بیمار، یک بیمار به هر دو گونه‌ی کروزه‌ای و گلابراتا مبتلا بود. در بقیه‌ی بیماران علاوه بر گونه‌ی کروزه‌ای، گونه‌های آلبیکنس، تروپیکالیس، گلابراتا و گلیلیموندی شناسایی شدند. McClelland و همکاران، با روش تهیه‌ی لام و استفاده از پتاس (KOH)، میزان شیوع ولووژینیت را ۱۰/۳ درصد گزارش کردند و متوجه شدند که در بیماران مبتلا به واژینوز باکتریایی، میزان شیوع ولووژینیت کاندیدایی به وضوح کمتر است (۲۲).

در مطالعه‌ی Richter و همکاران بر روی ۵۹۳ جدایه‌ی به دست آمده از ولووژینیت، کاندیدا آلبیکنس در ۴۲۰ نمونه، گلابراتا در ۱۱۲ نمونه، پاراپسیلوزیس در ۳۰ نمونه، کروزه‌ای در ۱۲ نمونه، ساکارومیس در ۹ نمونه، تروپیکالیس در ۸ نمونه، لوزیتانيا در ۱ نمونه و تریکوپورون نیز در ۱ نمونه گزارش شد. در مطالعه‌ی آن‌ها نیز مشابه تحقیق حاضر، گونه‌های غالب جدا شده از ولووژینیت،

## بحث

در مطالعه‌ی حاضر گونه‌های مخمری عامل واژینیت و فراوانی هر کدام از آن‌ها در بیماران مشکوک به واژینیت کاندیدایی در شهر کاشان مورد بررسی قرار گرفت. مطابق با دیگر مطالعات انجام شده در سایر نقاط دنیا (۱۷-۱۸)، در این مطالعه نیز گونه‌ی غالب جدا شده از ولووژینیت، کاندیدا آلبیکنس بود. شیوع این گونه در بین بیماران مبتلا به ولووژینیت در مطالعات مختلف ۷۰-۹۰ درصد گزارش شده است. نتایج مطالعه‌ی Nyirjesy و همکاران فراوانی گلابراتا را ۵-۱۰ درصد، تروپیکالیس ۱۰-۵ درصد، پاراپسیلوزیس و کروزه‌ای ۲-۵ درصد نشان داد (۱۹). در مطالعه‌ی Chong و همکاران، با استفاده از روش RAPD-PCR، عوامل ایجاد کننده‌ی ولووژینیت را در ۷۱ بیمار مورد بررسی قرار دادند. آن‌ها بیماران خود را به سه گروه دارای سابقه‌ی ولووژینیت با بیش از یک گونه کاندیدا، دارای سابقه‌ی ولووژینیت با یک گونه کاندیدا و بیماران دارای سابقه‌ی یک ساله تقسیم کردند. در این مطالعه گونه‌های آلبیکنس، لوزیتانيا، گلابراتا، فاماٹا، کروزه‌ای و پاراپسیلوزیس از نمونه‌ها جداسازی شدند. نکته‌ی جالب توجه در این مطالعه، میزان وفور گونه‌های غیر آلبیکنسی در گروه اول (۵۰ درصد)، گروه دوم (۳۶ درصد) و گروه سوم (۱۸/۹ درصد) بود. در این مطالعه همانند مطالعه‌ی حاضر

دست آمده از ولووژینیت را کاندیدا آلبیکنس و مابقی را کاندیداهای گلابراتا، تروپیکالیس، کروزهای و پاراپسیلوژیس شناسایی کردند (۲۷).

با وجودی که هنوز کاندیدا آلبیکنس گونه‌ی غالب در بیماران ولووژینیت کاندیدایی است، افزایش گونه‌های غیر آلبیکنسی و مقاومت احتمالی بیشتر این گونه‌ها به ترکیبات ضد قارچی واقعیتی است که مطالعات بیشتر محققان این زمینه را می‌طلبند. روش‌های تشخیصی مولکولی سریع و دقیق هستند و روش PCR-RFLP به کار رفته در بررسی حاضر اولین گزارش تعیین هویت کاندیداهای در این گروه از بیماران در ایران است. استفاده از این روش در بررسی‌های اپیدمیولوژیک در سایر بیماران کاندیدایی و در دیگر نقاط کشور توصیه می‌شود.

### تشکر و قدردانی

از کلیه‌ی کارکنان کلینیک تخصصی زنان وایسته به دانشگاه علوم پزشکی کاشان و نیز پرسنل و مدیریت مؤسسه‌ی ملی تحقیقات سلامت واحد اصفهان آقای رضا جعفری که ما را در این تحقیق یاری دادند، صمیمانه سپاسگزاریم.

### References

1. Fan SR, Bai FY, Liao QP, Liu ZH, Li J, Liu XP. Genotype distribution of *Candida albicans* strains associated with different conditions of vulvovaginal candidiasis, as revealed by microsatellite typing. *Sex Transm Infect* 2008; 84(2): 103-6.
2. White DJ, Vanthuyne A. Vulvovaginal candidiasis. *Sex Transm Infect* 2006; 82(Suppl 4): iv28-iv30.
3. Sobel JD, Faro S, Force RW, Foxman B, Ledger WJ, Nyirjesy PR, et al. Vulvovaginal candidiasis: epidemiologic, diagnostic, and therapeutic considerations. *Am J Obstet Gynecol* 1998; 178(2): 203-11.
4. Sobel JD, Kapernick PS, Zervos M, Reed BD, Hooton T, Soper D, et al. Treatment of complicated *Candida* vaginitis: comparison of single and sequential doses of fluconazole. *Am J Obstet Gynecol* 2001; 185(2): 363-9.
5. White DJ, Habib AR, Vanthuyne A, Langford S, Symonds M. Combined topical flucytosine and amphotericin B for refractory vaginal *Candida glabrata* infections. *Sex Transm Infect* 2001; 77(3): 212-3.
6. Geiger AM, Foxman B, Sobel JD. Chronic vulvovaginal candidiasis: characteristics of women with *Candida albicans*, C glabrata and no candida. *Genitourin Med* 1995; 71(5): 304-7.
7. Sobel JD. Vulvovaginal candidosis. *Lancet* 2007; 369(9577): 1961-71.
8. Sobel JD. Vaginitis. *N Engl J Med* 1997; 337(26): 1896-903.
9. Lindua ST, Mendosa K, Surawska H, Jordan JA. Vaginal Swab Measurement of Candidiasis in Wave I of the National Social Life Health & Ag-

- ing Project. NSHAP Biomeasures Technical Report; 2008.
10. Sobel JD. Genital candidiasis. *Med* 2005; 33(10): 62-5.
  11. Kwok S, Higuchi R. Avoiding false positives with PCR. *Nature* 1989; 339(6221): 237-8.
  12. Elie CM, Lott TJ, Reiss E, Morrison CJ. Rapid identification of *Candida* species with species-specific DNA probes. *J Clin Microbiol* 1998; 36(11): 3260-5.
  13. Mohammadi R, Mirhendi SH, Yadegari MH, Shadzi S, Jalalizand N. Identification and frequency of *Candida* species in patients with different forms of Candidiasis in Isfahan, using PCR-RFLP method. *Journal of Isfahan Medical school* 2011; 29(133): 336-43.
  14. Mohammadi R, Mirhendi SH, Yadegari MH, Ghahri M, Shadzi S, Jalalizand N, et al. Evaluation of prevalence of the new *Candida* species (C. Orthopsilosis and C. Metapsilosis) among C. Parapsilosis group isolated from patients by PCR-RFLP of SADH Gene in Iran. *Journal of Isfahan Medical school* 2011; 29(134): 376-85.
  15. Borman AM, Linton CJ, Miles SJ, Campbell CK, Johnson EM. Ultra-rapid preparation of total genomic DNA from isolates of yeast and mould using Whatman FTA filter paper technology - a reusable DNA archiving system. *Med Mycol* 2006; 44(5): 389-98.
  16. 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.
  17. Darce BM, Gonzalez A, Barnabe C, Larrouy G. First characterization of *Candida albicans* by random amplified polymorphic DNA method in Nicaragua and comparison of the diagnosis methods for vaginal candidiasis in Nicaraguan women. *Mem Inst Oswaldo Cruz* 2002; 97(7): 985-9.
  18. Cheng G, Yeater KM, Hoyer LL. Cellular and molecular biology of *Candida albicans* estrogen response. *Eukaryot Cell* 2006; 5(1): 180-91.
  19. Nyirjesy P, Seeney SM, Grody MH, Jordan CA, Buckley HR. Chronic fungal vaginitis: the value of cultures. *Am J Obstet Gynecol* 1995; 173(3 Pt 1): 820-3.
  20. Chong PP, Lee YL, Tan BC, Ng KP. Genetic relatedness of *Candida* strains isolated from women with vaginal candidiasis in Malaysia. *J Med Microbiol* 2003; 52(Pt 8): 657-66.
  21. Singh S, Sobel JD, Bhargava P, Boikov D, Vazquez JA. Vaginitis due to *Candida krusei*: epidemiology, clinical aspects, and therapy. *Clin Infect Dis* 2002; 35(9): 1066-70.
  22. McClelland RS, Richardson BA, Hassan WM, Graham SM, Kiarie J, Baeten JM, et al. Prospective study of vaginal bacterial flora and other risk factors for vulvovaginal candidiasis. *J Infect Dis* 2009; 199(12): 1883-90.
  23. Richter SS, Galask RP, Messer SA, Hollis RJ, Diekema DJ, Pfaller MA. Antifungal susceptibilities of *Candida* species causing vulvovaginitis and epidemiology of recurrent cases. *J Clin Microbiol* 2005; 43(5): 2155-62.
  24. Marot-Leblond A, Nail-Billaud S, Pilon F, Beucher B, Poulain D, Robert R. Efficient diagnosis of vulvovaginal candidiasis by use of a new rapid immunochromatography test. *J Clin Microbiol* 2009; 47(12): 3821-5.
  25. Mahmoudi Rad M, Zafarghandi A, Abbasabadi B, Amiri Z, Shivayi M, Amel Zabihi M, et al. Identification and comparison of etiologic agents in vulvovaginal candidiasis and recurrent vulvovaginal candidiasis by a differential medium. *Pejouhesh* 2010; 33(3): 189-94.
  26. Jamilian M, Mashadi E, Sarmadi F, Banijamali M, Farhadi E, Ghanatpishe E. Frequency of vulvovaginal Candidiasis species in nonpregnant 15-50 years old women in spring 2005 in Arak. *Arak Medical University Journal* 2007; 10(2): 7-14.
  27. Aghamirian MR, Keshavarz D, Jahani Hashemi H, Sadeghi Qazvini M. Agents associated with candida vulvovaginitis in women referred to health centers in Qazvin. *The Journal of Qazvin Univ of Med Sci* 2007; 11(3): 35-9.

## Identification of *Candida* Species among Patients with Vulvovaginal Candidiasis in Kashan by PCR-RFLP Method

Rasoul Mohammadi PhD<sup>1</sup>, Mehdi Nazeri MSc<sup>2</sup>, Elaheh Mesdaghinia MD<sup>3</sup>,  
Seyed Hossein Mirhendi PhD<sup>4</sup>

### Abstract

**Background:** Vulvovaginal candidiasis (VVC) is a common vaginal infection, affecting up to 75% of women in child-bearing age. Approximately 5% of patients may experience recurrent VVC. *Candida albicans* is the most common causative agent with a prevalence of approximately 70–90%. Non-albicans *Candida* species, predominantly *Candida glabrata*, are responsible for the remainder. Precise diagnosis of causative agents of VVC is necessary for epidemiological purposes and for effective treatment.

**Methods:** One hundred and thirty three yeast isolates were collected from a gynecology clinic affiliated to Kashan University, Iran, during 2007-2009. Genomic DNA of each isolate was extracted from fresh cultures using FTA-card. The ITS1-ITS2 region was amplified by polymerase chain reaction (PCR) assay and was digested by the restriction enzyme *HpaII*. The products of restriction fragment length polymorphism (RFLP) were electrophoresed on agarose gel and the yeast species were determined according to differences in their electrophoretic band patterns.

**Findings:** Prominent species isolated from clinical specimens were *Candida albicans* responsible for 116 cases (87.2%), followed by 16 cases of *C. glabrata* (12%) and 1 case of *C. kefyr* (0.7%). The age bracket of 31-40 years had the highest and the age bracket of 11-20 years had the lowest frequency of occurrence.

**Conclusion:** Like the majority of similar studies performed in this field, the present study found *Candida albicans* as predominant species isolated from vulvovaginal candidiasis. As molecular diagnostic methods are rapid and reliable and as there are no any other studies that used PCR-RFLP for diagnosis of etiologic agents of VVC in Iran, we recommend this approach for other similar epidemiological studies.

**Keywords:** *Candida*, Vulvovaginitis, PCR-RFLP.

<sup>1</sup> Department of Medical Mycology, School of Medicine, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran

<sup>2</sup> Department of Parasitology, School of Medicine, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

<sup>3</sup> Assistant Professor, Department of Obstetrics and Gynecology and Trauma Research Center, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

<sup>4</sup> Associate Professor, Department of Medical Parasitology and Mycology, School of Public Health and National Institute of Health Research, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran

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