

مقاله پژوهشی

تعیین میزان آلودگی قارچی و بررسی فاکتورهای مؤثر بر آن در استخرهای شنای عمومی سرپوشیده در شیراز، جنوب ایران

فاطمه قاسمی^۱، فروزنده زرآور^۲، پریسا بدیعی^{۳*}

۱- گروه میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شیراز، شیراز، ایران

۲- دانشکده پیراپزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز، شیراز، ایران

۳- مرکز تحقیقات میکروب شناسی بالینی استاد البرزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز، شیراز، ایران

تاریخ پذیرش مقاله: ۱۳۹۷/۰۴/۲۳

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۹۶/۰۸/۱۵

چکیده

زمینه و هدف: استخرهای شنای عمومی مکان مناسبی جهت انتشار و انتقال قارچ‌های بیماری‌زا محسوب می‌شوند. هدف این مطالعه تعیین میزان آلودگی قارچی محیط و آب استخرهای شنای عمومی سرپوشیده شهر شیراز و ارتباط آن با میزان کلر، دما، اسیدیته و کدورت آب به منظور ارتقاء سیستم بهداشت عمومی بود.

مواد و روش‌ها: نمونه آب از ۱۳ استخر عمومی سرپوشیده شیراز جمع‌آوری و فیلتر شد. دما، میزان کلر، اسیدیته و کدورت آب استخرها در محل اندازه‌گیری شد. نمونه‌ها از قسمت‌های مختلف استخرها با استفاده از موکت استریل ۴×۴ جمع‌آوری و روی محیط سابرود دکستروز آگار کشت داده شدند. شناسایی قارچ‌ها بر اساس خصوصیات ماکروسکوپی، میکروسکوپی و تست‌های تکمیلی انجام گردید. تعیین نوع درماتوفیت‌ها به روش PCR-RFLP انجام شد.

نتایج: میانگین میزان اسیدیته، کلر و دمای آب استخرها به ترتیب ۷/۶، ۱/۵ میلی گرم بر لیتر و ۳۱/۲ درجه سانتی‌گراد بود. کدورتی در نمونه‌های آب مشاهده نشد. در کل ۲۹ گونه قارچ از محیط و آب استخرهای شنا، شناسایی شدند. میزان کلر آب با جداسازی قارچ از آن ارتباط داشت. گونه‌های مختلف قارچ‌های رشته‌ای شفاف (آسپرژیلوس، پنی سیلیوم)، قارچ رشته‌ای رنگی (آلترناریا، پی کوکوم، کلادوسپوریوم) و مخمر (کاندیدا، رودتورولا) جدا شدند. رختکن و محل تعویض کفش آلوده‌ترین قسمت‌های استخرها بودند.

نتیجه‌گیری: با توجه به جداسازی گونه‌های مختلف خانواده قارچ‌ها از محیط و آب استخرهای شنا، تمیز کردن محیط استخر، بخصوص رختکن و محل تعویض کفش و کنترل میزان کلر آب، نقش مهمی در کاهش آلودگی قارچی و انتقال آن دارد.

کلمات کلیدی: استخرهای شنا، قارچ‌های ساپروفیت، قارچ‌های درماتوفیت، کلر، کلادوسپوریوم

مقدمه

افراد زیادی با سنین مختلف و سطوح فرهنگی و اقتصادی متفاوت، از استخرهای شنا برای فعالیت‌های تفریحی، ورزشی یا درمانی استفاده می‌کنند. آب و محیط اطراف استخرهای شنا منبع انتقال بسیاری از بیماری‌های عفونی به شمار می‌آیند. استخرهای شنا به دلیل رطوبت نسبی و دمای بالا دارای پتانسیل زیادی برای انتقال عفونت‌های قارچی بخصوص درماتوفیت‌ها می‌باشند (۱-۳). جلوگیری از انتقال بیماری‌های عفونی در

استخرهای شنا با اندازه‌گیری عواملی مانند کدورت، میزان ماده ضدعفونی‌کننده مصرفی، اسیدیته، دمای آب استخرها و انجام آزمایش‌های میکروبیولوژی آب و محیط اطراف آن به صورت متوالی انجام می‌شود (۴، ۵). گونه‌های مختلف کاندیدا، آسپرژیلوس (آ)، آلترناریا، کلادوسپوریوم، فوزاریوم، پنی سیلیوم، فوما، تریکوفایتون (ت)، اپیدرموفایتون (ا) و قارچ‌های سیاه از آب و سطوح اطراف استخرهای شنا جدا شده است (۸-۴). این قارچ‌ها عوامل ایجادکننده بیماری‌های سیستمیک و تنفسی، بیماری‌های پوستی مانند عفونت‌های کچلی پوست و مو و ناخن (درماتوفیتوزیس)، گوش (اتومایکوزیس) و چشم (کراتیتیس)

*نویسنده مسئول: پریسا بدیعی، مرکز تحقیقات میکروب‌شناسی بالینی استاد البرزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز، شیراز، ایران
Email: badieep@yahoo.com
https://orcid.org/0000-0003-4221-2995

شهر در فصول بهار و تابستان سال ۹۴ مورد بررسی قرار گرفتند. نمونه‌گیری در ساعات ۷/۵-۹/۵ صبح (قبل از شروع کار استخرها) انجام شد. از سطوح خشک با تکه موکت‌های استریل (۴×۴ سانتی‌متری) نمونه‌گیری گردید. در هر استخر از اتاق تعویض کفش و سبدهای دمپایی، رختکن‌های عمومی و خصوصی، دوش‌های استخر، اطراف حوضچه آب، سونای بخار و جکوزی نمونه‌گیری شد (۵، ۶). در صورت جدا بودن دوش و رختکن سونا و جکوزی نمونه‌گیری از این مکان‌ها نیز صورت گرفت. از هر استخر ۸ لیتر آب از عمق‌های مختلف جمع‌آوری شد. در محل استخرها دمای آب با دماسنج و میزان اسیدیته و کلر آب با کیت اندازه‌گیری کننده کلر و اسیدیته آب استخر (لوویوند، آلمان) اندازه‌گیری شد (۲۰، ۲۱). اطلاعات مربوط به هر استخر شامل: طریقه شستشوی محیط استخر، برنامه عوض شدن آب استخر، راه‌های ضد عفونی کردن آب در پرسشنامه ثبت و جمع‌آوری گردید.

نمونه‌ها سریعاً به آزمایشگاه قارچ‌شناسی مرکز تحقیقات میکروب‌شناسی بالینی استاد البرزی منتقل شدند. در آزمایشگاه میزان کدورت آب هر استخر با دستگاه اسپکتروفتومتر (بیو ویو، انگلستان) اندازه‌گیری شد. آب‌های جمع‌آوری‌شده جداگانه زیر هود قارچ‌شناسی (نورو، آلمان) با دستگاه فیلتراسیون (سارتوریوس، آلمان) و با استفاده از فیلترهای سلولزی با منافذ ۰/۲ میکرومتری (سارتوریوس، آلمان) فیلتر شدند. فیلترها و مواد جمع شده از محیط استخرها به وسیله موکت به محیط کشت سابورد دکستروز آگار ۴٪ (مرک، آلمان) حاوی کلرامفنیکل (مرک، آلمان) منتقل شدند. پلیت‌ها در دمای اتاق به مدت ۲۰ روز نگهداری و هر روز از بابت رشد گونه‌های مختلف قارچی مورد بررسی قرار گرفتند. گونه‌های قارچی با توجه به مشخصات ماکروسکوپی و ویژگی‌های میکروسکوپی با استفاده از لاکتوفنل کاتن بلو تشخیص داده شدند. جهت تشخیص گونه‌های مشکوک به درماتوفیت‌ها از محیط‌های اختصاصی درماتوفیت مدیوم تست (بکتون، آمریکا)، اوت میل آگار (فلوکا، چین)، تریکوفایتون آگار (کیو لب، اسپانیا)، اوره (استاف بیلون، آلمان)، برنج، از آزمایش‌های کشت روی لام و آزمایش مولکولی به روش PCR-RFLP استفاده شد (۲۲، ۲۳).

استخراج DNA بر اساس روش فنل کلروفرم انجام شد (۱۸). (۱۰^۵ CFU) کلنی تازه و جوان قارچی با ۵۰۰ میکرولیتر بافر استخراج (لیتیوم استات + SDS) مخلوط و به کمک دستگاه

می‌باشند که این عفونت‌ها در افراد با نقص سیستم ایمنی به صورت حاد بروز می‌کنند (۹-۱۱). اسپرژیلوزیس، کاندیدیازیس، موکورمایکوزیس از جمله شایع‌ترین این عفونت‌ها می‌باشند. باوجود استفاده از داروهای ضد قارچی عفونت‌های قارچی مهاجم اغلب مرگ‌ومیر بالای ۵۰٪ دارند (۱۱، ۱۲). وجود مقاومت به داروهای ضد قارچی معالجه بیماران را دشوارتر و اهمیت بیماری را مشخص‌تر می‌نماید (۱۳، ۱۴).

درماتوفیتوزیس (عفونت با گونه‌های مختلف درماتوفیتی) یک بیماری مسری است و از مهم‌ترین و شایع‌ترین علل بیماری‌های قارچی جلدی در جهان است که می‌تواند از طریق تماس فرد به فرد یا تماس فیزیکی با سطوح آلوده منتقل شود. شیوع این عفونت‌ها با توجه به سن، جنس، منطقه جغرافیایی و شرایط بهداشتی و اقتصادی متفاوت است. در کودکان کچلی سر و در بزرگسالان کچلی بدن از جمله شایع‌ترین فرم‌های درماتوفیتوزیس می‌باشند. گونه‌های مختلف تریکوفایتون اغلب ت. منتاگروفایتیس و ت. روبروم و میکروسپوروم (م) کانیس معمول‌ترین درماتوفیت‌های ایجادکننده این عفونت‌ها می‌باشند (۹، ۱۵). تشخیص آزمایشگاهی درماتوفیت‌ها بر اساس بررسی مستقیم، کشت و آزمایش‌های بیوشیمیایی انجام می‌شود. تنوع فنوتیپی بین گونه‌های مختلف امکان تشخیص دقیق را مشکل می‌کند. به کارگیری تکنیک‌های مولکولی در آزمایشگاه‌های کلینیکی برای شناسایی و تشخیص عوامل قارچی به علت اختصاصیت بالا و سرعت آن رو به افزایش است (۱۶، ۱۷). یکی از روش‌های مولکولی مناسب جهت تشخیص گونه‌های درماتوفیت PCR-RFLP است. در این روش با استفاده از آنزیم‌های مخصوص، محصول PCR شکسته شده و تولید الگوهای با باند مشخص بر روی ژل آگارز می‌نماید که منجر به شناسایی قارچ در سطح گونه می‌شود (۱۸، ۱۹).

هدف از انجام این تحقیق، بررسی فراوانی قارچ‌های آلوده‌کننده محیط و آب استخرهای شنای عمومی سرپوشیده شهر شیراز و بررسی ارتباط بین میزان کلر، دما، اسیدیته و کدورت آب استخرها بر میزان آلودگی قارچی آب بود. در این مطالعه تعیین گونه‌های مختلف درماتوفیتی با روش مولکولی PCR-RFLP انجام گرفت.

مواد و روش‌ها

در این مطالعه توصیفی - مقطعی، استخرهای دولتی شهر شیراز (۱۳ استخر شنای عمومی سرپوشیده) در نقاط مختلف

از مرحله هضم آنزیمی، گونه‌های مختلف درماتوفیتی شناسایی شدند (۲۳). باندهای حاصل از شکست با آنزیم HaeIII، HinfI و MvaI برای گونه‌های موردبررسی به ترتیب شامل موارد زیر است: *منتاگروفاپتیس* ۳۷۰-۱۶۰، ۴۰۰-۱۰۰ و ۲۵۰-۱۶۰-۳۶۰-۴۰۰، برای *ت. روبروم* ۱۵۰-۳۸۰، ۱۰۰-۳۲۰ و ۱۶۰-۳۷۰-۴۰۰، *تونسورنس* ۱۶۰-۳۸۰، ۱۰۰-۴۰۰ و ۲۵۰-۳۶۰-۴۰۰، *وروکوزوم* ۱۵۰-۳۸۰-۳۰۰، ۱۰۰-۳۲۰ - ۴۰۰ و ۴۵۰-۳۵۰-۲۰۰، *فلوکوزوم* ۱۵۰-۱۸۰-۲۵۰، ۱۴۰-۴۵۰ و ۱۷۰-۲۳۰-۳۵۰-۴۰۰. کانیس برای HaeIII ۳۷۰-۱۰۰ گزارش شده است (۲۳).

نتایج داده‌ها در (SPSS, version 18) وارد شد. این مطالعه در کمیته اخلاق مرکز تحقیقات میکروب‌شناسی بالینی استاد البرزی وابسته به دانشگاه علوم پزشکی شیراز تأیید شده است.

نتایج

بر اساس اظهارات مسئولین استخرها، از ۱۳ استخر شنا مورد مطالعه، آب ۱۱ استخر (۸۴/۶٪) یک‌بار، ۱ استخر دو بار و ۱ استخر چهار بار در سال تعویض کامل می‌شد. در طول سال از روش فیلتر کردن (Back washing) جهت تمیز کردن آب استخرها استفاده می‌شد. برای ضدعفونی کردن آب تمامی استخرها از کلر استفاده می‌شد. علاوه بر آن در ۵ استخر (استخرهای ۲، ۳، ۱۰، ۱۲، ۱۳) از ازن و در ۱ استخر (استخر ۷) از کاتکبود به صورت هم‌زمان با کلر استفاده می‌شد.

میانگین دما، اسیدیته و غلظت کلر آب استخرها به ترتیب ۳۱/۲ (۲۹-۳۴) درجه سانتی‌گراد، ۷/۶ (۷/۲-۷/۸) و ۱/۵ (۰-۳) میلی‌گرم بر لیتر بود. کدروت آب استخرها NTU (۰/۱) (Nephrometric Turbidity Unit) بود و هیچ‌گونه کدورتی در آب استخرها مشاهده نشد. قارچ‌های ساپروفیت شامل: *آ. فلووس*، *آ. نایجر*، یک گونه *آسپرژیلوس*، *کلادوسپوریوم*، *پنی سیلیوم* از آب برخی استخرهای شنا جدا شدند.

تعداد نمونه‌های جمع‌آوری شده از محل دمپایی، رختکن، دوش، حاشیه استخر، سونا، جکوزی، و دوش سونا به ترتیب ۸۴، ۱۷۲، ۱۵۵، ۲۳۶، ۶۲، ۴۲ و ۴۰ بود. طبق پرسشنامه‌های تکمیل‌شده شستشوی محیط ۱۳ استخر شنا به طور روزانه انجام می‌شد. پس از کشت نمونه‌ها ۲۲۰۰ قارچ شناسایی شدند که در کل شامل ۲۹ گونه بودند. *آسپرژیلوس*، *کلادوسپوریوم*، *موکور*، *آلترناریا*، *رودوتورولا*، *پنی سیلیوم*، *فوما* و *فوزاریوم* به ترتیب شایع‌ترین قارچ‌های ساپروفیت بودند که از محیط استخرهای شنا

اولتراسوند (دکتر هیلشر، آلمان) دیواره قارچ خرد شد. ۱۵ دقیقه در ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد قرار داده شده و سانترفیوژ گردید. به محلول رویی استات سدیم اضافه و پس از سانترفیوژ، فنل کلروفرم ایزوامیل الکل (۱:۲۴:۲۵) اضافه شد. رسوب حاصل از سانترفیوژ با اتانول سرد ۷۰٪ شستشو شد. با خارج کردن الکل و بعد از خشک شدن کامل آن ۵۰ میکرولیتر آب مقطر استریل به رسوب حاوی DNA اضافه شده و با دستگاه اسپکتروفتومتر (نانو دراپ، آمریکا) غلظت DNA خوانده شد.

برای واکنش PCR از یک جفت پرایمر یونیورسال قارچ با توالی (ITS1: 5'-TCCGTAGGTGAACCTGCGG-3') و (ITS4: 5'-TCCTCCGCTTATTGATATGC-3') به عنوان پرایمر رفت و برگشت استفاده شد (۱۸). با استفاده از ۵ میکرولیتر بافر ۱۰× (سیناژن، ایران)، ۱/۵ میکرولیتر کلرید منیزیم ۵۰ میلی‌مول، ۲ میکرولیتر dNTPs (۱۰ میلی‌مول)، ۰/۵ میکرولیتر آنزیم Taq (۵ یونیت بر میکرولیتر)، ۳ میکرولیتر از هرکدام از پرایمرها (۱۰ پیکومول بر میکرولیتر) و ۳ میکرولیتر DNA با آب مقطر استریل به حجم نهایی ۵۰ میکرولیتر رسانده شد و در دستگاه ترمال سیکلر (اپندورف، آلمان) قرار داده شد. برنامه حرارتی دستگاه به صورت ۵ دقیقه در ۹۴ درجه، ۳۵ بار (۳۰ ثانیه در ۹۴ درجه، ۴۵ ثانیه در ۵۵ درجه، ۱ دقیقه در ۷۲ درجه) و ۷ دقیقه در ۷۲ درجه تنظیم شد. محصولات PCR با استفاده از رنگ (نوول جویس، تایوان) و ژل آگار ۲٪، رنگ‌آمیزی و الکتروفورز شد. باندهای حاصل از PCR گونه‌های *ت. روبروم* ۶۸۰-۸۰۰ و *ت. منتاگروفاپتیس* و *تونسورنس* ۶۸۰ bp برای *ت. وروکوزوم* ۵۵۰-۶۸۰ bp برای *فلوکوزوم* و *م. کانیس* به ترتیب ۷۸۰ bp، ۷۲۰ bp طبق تحقیق انجام‌شده توسط میرزا حسینی و همکاران در نظر گرفته شد (۲۳).

جهت هضم اندونوکلازی محصولات PCR و تعیین گونه‌های درماتوفیتی آنزیم‌های HaeIII، HinfI و MvaI (درمو، آمریکا) در نظر گرفته شد (۲۳، ۲۴). برای هر محصول PCR به‌طور جداگانه از هر ۳ عدد آنزیم استفاده شد. برای هر آنزیم طبق دستور کار شرکت سازنده، ۱۰ میکرولیتر محصول PCR، ۱۸ میکرولیتر آب مقطر استریل، ۲ میکرولیتر بافر، ۱/۵ میکرولیتر آنزیم باهم مخلوط و ۱۶ ساعت در ۳۷ درجه سانتی‌گراد درون دستگاه ترمال سیکلر قرار داده شد. محصولات مرحله هضم آنزیمی روی ژل آگار ۲٪ برده شد. باندهای به‌دست‌آمده در این مرحله با جدول مربوطه مقایسه و با توجه به اندازه باندهای حاصل

جدا شدند. قارچ‌های ساپروفیت جدا شده از محیط استخرها با محل تعویض کفش، اطراف حوضچه آب و محل دوش‌ها به ترتیب ذکر شماره استخر در جدول ۱ آورده شده است. محل رختکن،

جدول ۱- قارچ‌های ساپروفیت جدا شده از محیط استخرهای شنای عمومی سرپوشیده شهر شیراز به تفکیک شماره استخر

ردیف	شماره استخرها قارچ‌های جدا شده	۱	۲	۳	۴	۵	۶	۷	۸	۹	۱۰	۱۱	۱۲	۱۳
۱	آسپرژیلوس فلاووس	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
۲	آسپرژیلوس نایجر	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
۳	آسپرژیلوس فومیگاتوس	+	+	-	+	+	+	-	+	+	+	-	+	+
۴	آسپرژیلوس گونه‌های دیگر	-	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
۵	آسپرژیلوس گلوکوس	-	-	-	+	+	-	+	-	-	-	+	-	+
۶	آسپرژیلوس ترئوس	-	-	+	-	-	+	-	+	-	-	+	-	-
۷	کلادوسپوریوم	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
۸	موکور	+	+	+	+	+	+	+	+	-	+	+	+	+
۹	آلترناریا	+	+	-	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
۱۰	رودوتورولا	+	+	-	+	-	+	+	+	+	+	+	+	+
۱۱	پنیسیلیوم	-	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
۱۲	پنیسیلیوم مارنغه ئی	+	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-	-
۱۳	پسیلوما یسس	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	+
۱۴	فوما	+	-	-	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
۱۵	فوزاریوم	+	+	-	+	+	+	+	-	+	+	+	+	+
۱۶	استمفیلیوم	-	+	-	+	-	-	+	+	+	+	+	+	+
۱۷	اورئوبازیدیوم	-	+	+	-	+	-	+	-	+	-	-	-	-
۱۸	ایی کوکوم	-	-	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	-
۱۹	درکسلرا	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-
۲۰	چاتومیوم	-	-	-	-	-	-	+	+	+	-	+	+	+
۲۱	^۱ قارچ سیاه (هایف)	+	+	-	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
۲۲	^۲ مخمر سیاه	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-
۲۳	اسکوپولا ریوپسیس	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-
۲۴	ترایکوتشیوم	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
۲۵	گلیوکلادیوم	+	-	+	+	+	+	+	-	+	-	-	+	+
۲۶	ورتیسیلیوم	-	-	-	+	-	+	-	-	-	-	-	+	-
۲۷	رایزوپوس	+	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
۲۸	کاندیدا غیر آلیکنس	+	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	-
۲۹	کاندیدا	+	+	+	+	-	+	+	+	+	+	+	+	-

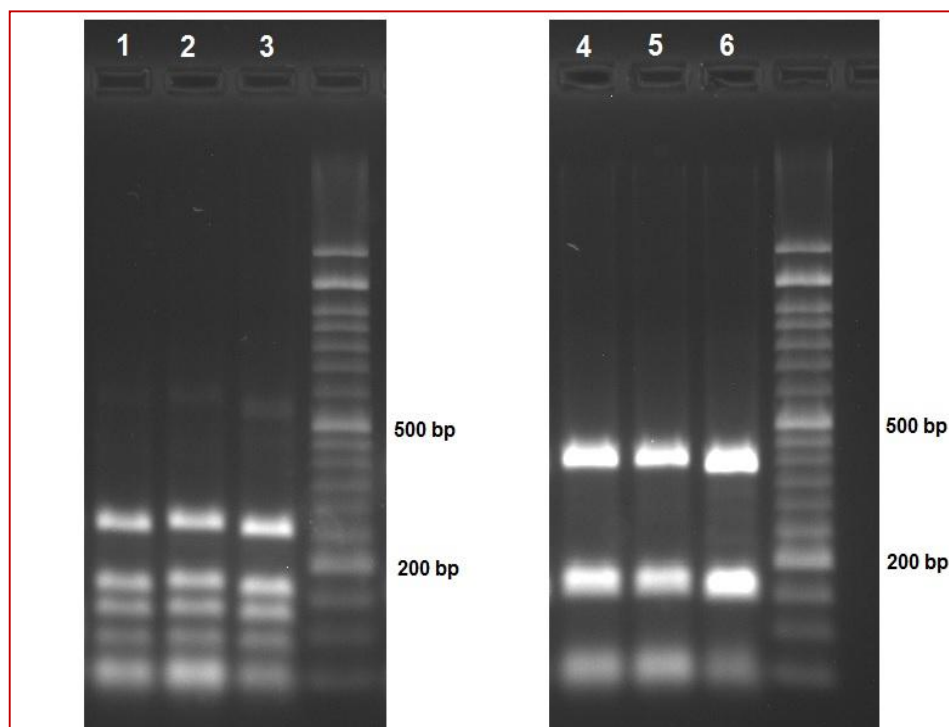
۱ و ۲: منظور هایفی و مخمرهایی است که با روش‌های معمولی نمی‌توان تعیین گونه شوند.

در جدول ۲ درماتوفیت‌های شناسایی شده از محیط استخرها همراه با محل جداسازی آن‌ها آورده شده است. روش مولکولی PCR-RFLP روی تمام گونه‌های مشکوک به درماتوفیت انجام شد. ۱۷ گونه درماتوفیت شناسایی شد که ۵ گونه فقط با روش

جدول ۲- محل جداسازی درماتوفیت‌ها از محیط استخرهای شنای عمومی سرپوشیده شیراز

شماره استخر	محل دمپایی	محل رختکن	محل دوش‌ها	حاشیه استخر	سونا یا بخار	جکوزی
۱	-	-	-	-	-	-
۲	-	-	-	-	-	-
۳	-	-	-	ت. * متاگروفایتیس	-	-
۴	-	-	-	ا. * فلوکوزوم	-	-
۵	-	ت. متاگروفایتیس	-	-	ا. فلوکوزوم	-
۶	ا. فلوکوزوم	-	-	-	-	-
۷	-	ا. فلوکوزوم	-	-	-	-
۸	ت. متاگروفایتیس	ت. تونسورنس	-	-	م. * کانیس	-
۹	-	ا. فلوکوزوم	-	-	-	-
۱۰	-	-	-	-	-	-
۱۱	-	-	ت. متاگروفایتیس	-	-	-
۱۲	-	-	-	ت. متاگروفایتیس	-	ت. وروکوزوم
۱۳	-	-	-	-	-	-

ت. * : تریکوفایتون، ا. * : اپیدرموفایتون، م. * : میکروسپوروم

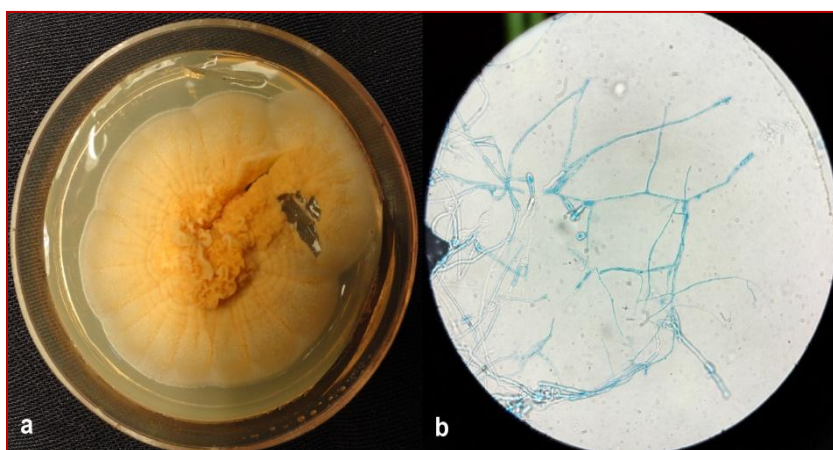


شکل ۱- الکتروفورز محصولات مرحله هضم آنزیمی سه گونه تریکوفایتون متاگروفایتیس جدا شده از استخرهای شنای عمومی سرپوشیده شیراز - شماره‌های ۱، ۲، ۳: باندهای حاصل از شکست با آنزیم MvaI و شماره‌های ۴، ۵، ۶: باندهای حاصل از شکست با آنزیم HinfI است.

استخرهای شنا بود. شکل ۲ تصویر ماکروسکوپی و میکروسکوپی گونه /فلوکوزوم را نشان می‌دهد.

در جدول ۳ عوامل فیزیکی و شیمیایی اندازه‌گیری شده در آب استخرهایی که گونه‌های مختلف قارچی از آن‌ها جدا شده همراه بانام گونه‌ها آورده شده است. از آب استخرهای شماره ۵ و ۶ که میزان کلر کمتری نسبت به بقیه استخرهای شنا داشتند، بیشترین تعداد قارچ‌های درماتوفیت و ساپروفیت جدا شدند. استخر شماره ۵ آلوده‌ترین استخر بود که از آب و محیط آن درماتوفیت جدا شد.

مولکولی تعیین گونه شدند. شکل ۱ مرحله هضم آنزیمی گونه ت. متاگروفاپتیس با آنزیم‌های MvaI و HinfI است. از ۱۷ گونه درماتوفیت شناسایی شده ۱۳ گونه از محیط و ۴ گونه از آب استخرهای شنا بودند. از بررسی آب استخرهای ۵ و ۶ گونه‌های /فلوکوزوم و ت. وروکوزوم جدا شدند. از محیط استخرهای شنای شیراز /فلوکوزوم (۵/۱۷، ۲۹/۴٪)، ت. متاگروفاپتیس (۵/۱۷، ۲۹/۴٪)، ت. وروکوزوم (۱/۱۷، ۵/۸٪)، ت. تونسورنس (۱/۱۷، ۵/۸٪) و م. کانیس (۱/۱۷، ۵/۸٪) جدا گردید. اپیدرموفایتون فلوکوزوم بیشترین گونه درماتوفیت جدا شده از آب و محیط



شکل ۲- a: تصویر ماکروسکوپی و b: تصویر میکروسکوپی /اپیدرموفایتون فلوکوزوم جدا شده از استخرهای شنای عمومی سرپوشیده شهر شیراز است.

جدول ۳- عوامل فیزیکی و شیمیایی اندازه‌گیری شده و قارچ‌های جدا شده از آب استخرهای شنای عمومی سرپوشیده شهر شیراز

شماره استخر	طریقه شستشوی محیط استخر	برنامه تعویض آب	ضد عفونی کننده غیر از کلر	میزان pH آب	میزان کلر آب (mg/l)	میزان دمای آب (°C)	میزان کدورت آب (NTU)	ساپروفیت های جدا شده از آب	درماتوفیت های جدا شده از آب
۱	روزانه	سالی یک بار	-	۷/۸	۱	۳۳	۰	آ. فلاووس آ. نایجر	-
۲	روزانه	سالی یک بار	ازن	۷/۸	۲	۳۱	۰	کلادوسپوریوم	-
۵	روزانه	۳ ماه یک بار	-	۷/۶	۰/۱	۳۴	۰	گونه آسپرژیلوس	ت. وروکوزوم ۱. فلوکوزوم
۶	روزانه	سالی یک بار	-	۷/۶	۰/۱	۳۲	۰	آ. فلاووس پنیسیلیوم	ت. وروکوزوم ۱. فلوکوزوم

ت. تریکوفایتون-۱؛ اپیدرموفایتون-آ؛ آسپرژیلوس

بحث و نتیجه گیری

عدم رعایت بهداشت، استخرهای شنا را به یک کانون انتشار بیماری تبدیل می نماید. میانگین دمای آب ۱۳ استخر شنای عمومی سرپوشیده شیراز $31/2^{\circ}\text{C}$ درجه سانتی گراد بود و دمای آب ۱۱ استخر ($11/13^{\circ}\text{C}$ ، $86/4^{\circ}\text{C}$) از محدوده استاندارد ایران و WHO کمی بالاتر بود و طبق استانداردهای آمریکا دمای ایده آلی نبود. دمای آب ۲ استخر از ۱۳ استخر بررسی شده شیراز ($15/3^{\circ}\text{C}$) با استانداردهای ایران مطابقت داشت. بر اساس استانداردهای WHO دمای آب استخر باید $26-30^{\circ}\text{C}$ درجه سانتی گراد در طول مدت شنا حفظ شود (۲). طبق استانداردهای ایران دمای آب استخرها نباید از 29°C درجه سانتی گراد بیشتر باشد و دمای 27°C درجه را برای استفاده عموم دمای مناسب می داند (۲۰). طبق استانداردهای آمریکا دمای ایده آل آب استخرها $26-28^{\circ}\text{C}$ درجه سانتی گراد است (۲۱). همچنین میزان دمای آب از جمله عوامل مؤثر بر حفظ عمل ضدعفونی کنندگی کلر است؛ بنابراین اندازه گیری دمای آب استخرها ضرورت دارد (۲). میانگین دمای آب استخرهای عمومی سرپوشیده کاشان، همدان و شهرکرد و آوریو (Owerri) نیجریه به ترتیب $30/6^{\circ}\text{C}$ ، $29/3^{\circ}\text{C}$ و $25/6^{\circ}\text{C}$ و $26/3^{\circ}\text{C}$ درجه سانتی گراد گزارش شده است (۶، $27-25^{\circ}\text{C}$). درحالی که دمای آب استخرهای عمومی جردن عمان ($48/8^{\circ}\text{C}$) با استانداردهای جردن همخوانی داشته است (۲۸). دمای آب استخرهای شیراز نیاز به توجه بیشتر دارد. دمای نامناسب آب استخرها می تواند برای شناگران مخصوصاً افراد با مشکلات پزشکی، زنان باردار و کودکان خطرناک باشد. دمای بالا موجب خواب آلودگی و از دست دادن هوشیاری شده و ممکن است به سکته و مرگ منجر شود. درجه حرارت پایین آب در استخر، می تواند سبب کند شدن ضربان قلب، هیپوترمی، از دست دادن کنترل تنفس و گرفتگی عضلانی شود (۲، ۲۰).

میانگین میزان اسیدیته آب ۱۳ استخر عمومی سرپوشیده شیراز $7/6$ بود که در محدوده استانداردهای ایران، آمریکا و WHO قرار داشت. برحسب استانداردهای ایران، آمریکا و WHO، میزان مناسب اسیدیته آب استخرهای شنا برای حفظ عملکرد ضدعفونی کنندگی کلر و جلوگیری از انتقال بیماری ها از طریق آب، $7/2-7/8$ است. البته بهترین اسیدیته $7/5$ است ولی میزان $7/2-8$ هم قابل قبول است (۲، ۲۰، ۲۱). همچنین میزان اسیدیته خارج از محدوده، خطر آسیب به پوست و چشم را برای شناگران دارد (۲، ۲۰). میانگین اسیدیته آب استخرهای عمومی

سرپوشیده تهران، کرج، کاشان، همدان، برخی شهرهای استان گلستان و آوریو نیجریه به ترتیب $7/6$ ، $7/5$ ، $7/7$ ، $7/3$ ، $7/8$ و $7/4$ گزارش شده که در محدوده استاندارد بوده است (۶، ۲۵، ۲۷، ۲۹-۳۱). محدوده میزان اسیدیته آب استخرهای عمومی سرپوشیده شیراز ($7/2-7/8$) بود. درحالی که اسیدیته آب استخرهای عمومی سرپوشیده شهرهای یزد، اهواز و شهرکرد به ترتیب ($7/8-7/2$)، ($7/29-6/33$) و ($8/08-7/85$) گزارش شده است (۵، ۲۶، ۳۲)؛ اما میزان اسیدیته آب استخرهای عمومی جردن عمان و میلان ایتالیا به ترتیب ($8/7/7$) و ($7/2/3$) با استانداردهای ملی کشور خودشان همخوانی داشت (۲۸، ۳۳). میزان اسیدیته آب ۱۲ استخر ($12/13$ ، $92/3$) از استخرهای بررسی شده در محدوده استاندارد قرار داشت.

کلر به عنوان یکی از معمول ترین مواد ضدعفونی کننده شیمیایی آب استخرهای شنا به حساب می آید. میانگین کلر آب استخرهای عمومی سرپوشیده شیراز $1/5$ میلی گرم بر لیتر بود و در محدوده استانداردهای ایران، آمریکا و WHO قرار داشت. در استانداردهای ایران و WHO محدوده قابل قبول میزان کلر آزاد برای به حداقل رساندن آسیب به پوست و دستگاه تنفسی شناگران $1-3$ میلی گرم بر لیتر عنوان شده است و زمانی که همزمان از ازن نیز به عنوان ماده ضدعفونی کننده استفاده می شود این میزان می تواند تا حدود $0/5$ میلی گرم بر لیتر کاهش یابد (۲، ۲۰). استانداردهای آمریکا میزان کلر ایده آل برای استخرهای شنا را $1-4$ میلی گرم بر لیتر عنوان می کند (۲۱). میانگین کلر آب استخرهای عمومی سرپوشیده تهران، اهواز، کاشان و برخی شهرهای استان گلستان به ترتیب $1/2$ ، $1/7$ ، $1/5$ و $2/5$ میلی گرم بر لیتر بوده که در محدوده استانداردهای ایران قرار دارد (۵، ۲۵، ۳۰، ۳۱)؛ اما میانگین کلر آب استخرهای عمومی سرپوشیده یزد، شهرکرد و آوریو نیجریه به ترتیب $0/6$ و $0/9$ میلی گرم بر لیتر گزارش شده است (۲۶، ۲۷، ۳۲). کلر آب استخرهای عمومی جردن عمان و میلان ایتالیا به ترتیب ($94/4$) و ($72/3$) با استانداردهای ملی کشورشان مطابقت داشت (۲۸، ۳۳). غلظت کلر آب ($11/13$ ، $86/4$) از استخرهای شنای شیراز در محدوده استانداردهای ایران قرار داشت.

میزان کدورت آب، میزان مواد معلق در آب بوده و فقدان کدورت یک ضریب اطمینان نسبی برای عمل گندزدائی محسوب می شود و عملکرد صحیح فیلترها را نشان می دهد و طبق

درماتوفیت‌ها گروهی از قارچ‌ها می‌باشند که از عوامل قارچی دخیل در عفونت‌های سطحی پوست هستند و می‌توانند پوست، مو و ناخن را آلوده کنند. درماتوفیت‌ها با واکنش‌های دفاعی در افراد سالم محدود می‌شوند اما در میزبان‌های با نقص سیستم ایمنی پیشرفت کرده و ایجاد بیماری می‌کنند. گستردگی و تنوع فنوتیپی زیاد، ویژگی‌های میکروسکوپی مختلف مانند شکل ماکروکنیدی و میکروکنیدی، رشد و اسپورزایی آهسته، باعث شده تا تشخیص درماتوفیت‌ها مشکل و وقت‌گیر شود و نیاز به انجام تست‌های تکمیلی جهت افتراق بین گونه‌ها احساس شود. با ظهور تکنولوژی مولکولی و روش PCR به‌عنوان یک روش اختصاصی می‌توان از آن برای تشخیص اکثر بیماری‌های قارچی و حتی گونه‌های قارچی جدا شده از محیط استفاده نمود (۳۷).

در شیراز از آب استخرهای ۵ و ۶، فلوکوزوم و ت. وروکوزوم جدا شد. از آب استخرهای شنای عمومی سرپوشیده کاشان، اهواز و ارومیه هیچ درماتوفیتی جدا نشد (۵، ۲۵، ۳۸) و وضعیت بهتری نسبت به استخرهای شیراز داشتند. از آب استخرهای سرپوشیده بغداد عراق ۶ گونه *تریکوفایتون* و ۵ گونه میکروسپوروم جدا و گزارش گردید که آلودگی زیاد این استخرها را نشان می‌دهد (۸). از آب استخرهای یونان گونه‌های مختلف *تریکوفایتون* جدا و شناسایی شده است (۳۹).

گونه‌های ا. فلوکوزوم، ت. متاگروفایتیس، ت. وروکوزوم، ت. تونسورنس، م. کانیس از رختکن، اطراف استخرها، محل تعویض کفش و سونای استخرهای شنای شیراز جدا شدند. ت. متاگروفایتیس و ا. فلوکوزوم از نواحی رختکن، سونا و پاشویه استخرهای شنای یزد جدا شدند (۳۲). ت. متاگروفایتیس، ت. روبروم، ت. وروکوزوم و ا. فلوکوزوم از رختکن، اطراف استخرها و پاشویه استخرهای شنای اهواز جدا شدند (۵). *تریکوفایتون* متاگروفایتیس در رختکن استخرهای شنای ارومیه شناسایی شده است (۳۸). افراد مبتلا با پوسته‌ها و زوائد کراتینه خود استخرهای شنا را آلوده می‌کنند و جداسازی این درماتوفیت‌ها از استخرهای شنا خطر ابتلا به این بیماری در افرادی که از استخرهای شنا استفاده می‌کنند را نشان می‌دهد. این مطالعه، اولین مطالعه بر روی آلودگی قارچی استخرهای شنای سرپوشیده در شیراز بوده و توصیه می‌شود که در آینده مطالعه‌ای مشابه بر روی استخرهای شنای روباز، در همین منطقه انجام شود. بررسی مداوم خصوصیات قارچی، فیزیکی و شیمیایی آب استخرهای شنا حائز اهمیت است. در این مطالعه دمای آب

استانداردهای ایران، WHO و آمریکا میزان آن نباید از ۰/۵ NTU بیشتر باشد (۲، ۲۰، ۲۱). در تحقیق حاضر، هیچ کدورتی در آب استخرها مشاهده نشد. میانگین کدورت آب استخرهای سرپوشیده شهرکرد، کاشان و برخی شهرهای استان گلستان به ترتیب ۱/۴، ۰/۴۷، ۲/۱۷ NTU گزارش شده بود (۲۶، ۲۶، ۳۱). از آب ۱۳ استخر شنای سرپوشیده عمومی شیراز/اسپرژیلوس، کلادوسپوریوم و پنی سیلیوم جدا شد همان‌گونه که در مطالعات دیگر از آب استخرهای شنای عمومی کاشان، شهرکرد، اهواز و بغداد عراق نیز این قارچ‌ها جدا شده است (۵، ۸، ۲۵، ۲۶). *آسپرژیلوس*، *کلادوسپوریوم*، *موکور*، *آلترناریا*، *رودوتورولا*، *پنیسیلیوم*، *فوما* و *فوزاریوم* بیشترین ساپروفیت‌های جدا شده از محیط ۱۳ استخر شنای عمومی شیراز بودند. از محیط استخرهای عمومی سرپوشیده همدان، شهرکرد، اهواز، کاشان، کرج و ایتالیا نیز این قارچ‌های ساپروفیت جدا و گزارش شده است (۷-۵، ۲۶، ۲۹). شیوع گونه‌های مختلف قارچی در هر منطقه به خصوصیات آب و هوایی و جغرافیایی آن منطقه بستگی دارد.

بیشترین قارچ‌های ساپروفیت شناسایی شده در استخرهای شنای عمومی سرپوشیده شیراز به ترتیب مربوط به رختکن، محل تعویض کفش، اطراف استخرها، دوش و آب استخرها بود. در شهرکرد بیشترین قارچ‌ها از دوش، رختکن، کف و آب استخرهای شنای عمومی سرپوشیده جدا شدند (۲۶). در کرج بیشترین قارچ‌های جدا شده به ترتیب مربوط به رختکن، دوش، پاشویه‌ها و آب استخرهای عمومی سرپوشیده بودند (۲۹). در همدان بیشترین آلودگی قارچی مربوط به رختکن، دوش‌ها، پاشویه و آب استخرهای شنای عمومی سرپوشیده بود (۶).

افرادی که به‌طور مداوم از استخرهای شنا استفاده می‌کنند در معرض خطر ابتلا به عفونت‌های قارچی ناخن می‌باشند. ساپروفیت‌هایی همچون *آسپرژیلوس*، *پنی سیلیوم*، *فوزاریوم* از جمله علل ایجاد عفونت قارچی ناخن می‌باشند (۳۴، ۳۵). *آسپرژیلوس*، *موکور*، قارچ‌های سیاه و *کاندیدا* از جمله قارچ‌های بیماری‌زای فرصت‌طلب بوده که در افراد با نقص سیستم ایمنی ایجاد بیماری‌های قارچی مهاجم کرده و در سال‌های اخیر مرگ‌ومیر بالایی داشته‌اند (۳۵، ۳۶). با توجه به افزایش بیماران مبتلا به نقص سیستم ایمنی مانند دیابت، ایدز، سرطان و پیوند اعضا توجه بیشتر به تمیز و ضدعفونی کردن محیط استخرهای شنا توصیه می‌گردد.



اخلاق پزشکی (۲۱-۹۳)، انجام شده در مرکز تحقیقات میکروب‌شناسی بالینی استاد البرزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز است. از سرکار خانم حدیث جعفریان کارشناس بخش قارچ‌شناسی مرکز تحقیقات میکروب‌شناسی بالینی استاد البرزی که در انجام این تحقیق همکاری داشته‌اند صمیمانه قدردانی می‌گردد.

تعارض منافع

نویسندگان هیچ‌گونه تعارض منافی را اعلام نکرده‌اند.

استخرهای شنا (۸۶/۴ درصد) بیشتر از مقدار استانداردهای پذیرفته شده بود. با توجه به جداسازی قارچ‌های ساپروفیت و درماتوفیت‌های انسان‌دوست از استخرهای شنا بهداشت فردی شناگران هنگام ورود به استخرها باید موردتوجه قرار گیرد. ضدعفونی کردن سطوح و کف استخرها با ضدعفونی‌کننده‌های ضد قارچ مناسب و همین‌طور کنترل هرروزه میزان کلر، میزان اسیدیته و دما، توجه به گندزدایی و کنترل کدورت آب استخرها، نقش مهمی در کنترل آلودگی‌های قارچی در استخرهای شنا دارد.

تشکر و قدردانی

این مقاله برگرفته از پایان‌نامه فاطمه قاسمی، با کد طرح و

References

1. El-Salam MMA. Assessment of water quality of some swimming pools: a case study in Alexandria, Egypt. *Enviro monit assess*. 2012; 184(12):7395-7406.
2. World Health O. Addendum to the WHO guidelines for safe recreational water environments. Volume 1, Coastal and fresh waters: list of agreed updates. 2009.
3. Pires CAA, Cruz NFSd, Lobato AM, Sousa POd, Carneiro FRO, Mendes AMD. Clinical, epidemiological, and therapeutic profile of dermatophytosis. *An bras dermatol*. 2014; 89(2):259-264.
4. Saberianpour S, Momtaz H, Ghanbari F, Mahmodi F. Assessment of bacterial and fungal contamination in public swimming pools in Shahrekord-IRAN. *J Trop Dis Public Health*. 2015; 4 (2):1-4.
5. Rafiei A, Amirrajab N. Fungal contamination of indoor public swimming pools, Ahwaz, South-west of Iran. *Iran j public health*. 2010; 39(3):124.
6. Hoseinzadeh E, Mohammady F, Shokouhi R, Ghiasian SA, Roshanaie G, Toolabi A, et al. Evaluation of biological and physico-chemical quality of public swimming pools, Hamadan (Iran). *Int J Env Health Eng*. 2013; 2(1):21.
7. Brandi G, Sisti M, Paparini A, Gianfranceschi G, Schiavano GF, De Santi M, et al. Swimming pools and fungi: an environmental epidemiology survey in Italian indoor swimming facilities. *Int j environ health res*. 2007; 17(3):197-206.
8. Habeb KA, Mohammad TH. Epidemiological Study of Keratinophilic Fungi in Baghdad Swimming Pools. *Baghdad Sci J*. 2014; 11(3):1122-1129.
9. Sh N, Salahi-Moghaddam A, Khoshdel A, M N, Ayatollahi mousavi Sa. Mapping fungal disease of Iran. *J Army Uni Med Sci*. 2014; 11(4): 357-374. /In Persian/
10. Badiie P, Alborzi A, Malekhosseini SA, Nikeghbalian S, Shakiba E. Determining the incidence of aspergillosis after liver transplant. *Exp Clin Transplant*. 2010; 8(3):220-223.
11. Chowdhary A, Agarwal K, Meis JF. Filamentous Fungi in Respiratory Infections. What Lies Beyond Aspergillosis and Mucormycosis? *PLoS pathogens*. 2016; 12(4):1-7.
12. Brown GD, Denning DW, Gow NAR, Levitz SM, Netea MG, White TC. Hidden killers: human fungal infections. *Sci trans med*. 2012; 4(165):165.
13. Arastefar A, Badiie P. A Review of Antifungals and their Mono-and Combination-therapy in the Treatment of Invasive Fungal Infections. *J K U M S*. 2016; 23(6):829-842.
14. Badiie P, Alborzi A, Shakiba E, Farshad S, Japoni A. Susceptibility of Candida species isolated from immunocompromised patients to antifungal agents/Sensibilité aux antifongiques des espèces de Candida isolées chez des patients immunodéprimés. *E M H J*. 2011; 17(5):425.
15. Nasrollahi Omran A, Hashemi SJ, Hashemi F. Epidemiology of superficial and cutaneous mycosis in 5500 suspected patients in Tehran. *T U M S*. 2010; 68(1):45-53.
16. Badiie P, Alborzi A, Shakiba E, Ziyaeyan M, Rasuli M. Molecular Identification and In-Vitro Susceptibility of Candida albicans and C. dubliniensis Isolated from Immu-nocompromised Patients. *I R C M J*. 2009; (4):391-397.
17. Alborzi A. Assessment of a real-time PCR method to detect human non-cryptococcal fungal meningitis. *Arch Iran med*. 2011; 14(6):381.

18. Mohammadi R, Abastabar M, Mirhendi H, Badali H, Shadzi S, Chadeganipour M, et al. Use of restriction fragment length polymorphism to rapidly identify dermatophyte species related to dermatophytosis. *Jundishapur j microbiol.* 2015; 8(6):1-6.
19. Kim JY, Choe YB, Ahn KJ, Lee YW. Identification of dermatophytes using multiplex polymerase chain reaction. *Ann dermatol.* 2011; 23(3):304-312.
20. Ministry of Health and Medical education Islamic Republic of Iran (MHM). A Guide to Monitoring of Swimming Pools and Coastal water (MSPC). 2013. *[In Persian]*
21. Apsp A. American National Standard for Water Quality in Public Pool and Spas. America: American National Standard Institute. 2009.
22. Zaini F, Mehbod A.S.A, Emami M. Comprehensive Medical Mycology. 4th ed. Tehran: University of Tehran Press 2413; 1390. *[In Persian]*
23. Mirzahoseini H, Omidinia E, Shams-Ghahfarokhi M, Sadeghi G, Razzaghi-Abyaneh M. Application of PCR-RFLP to rapid identification of the main pathogenic dermatophytes from clinical specimens. *Iran J Public Health.* 2009; 38(1):18-24.
24. Mochizuki T, Kawasaki M, Ishizaki H, Makimura K. Identification of several clinical isolates of dermatophytes based on the nucleotide sequence of internal transcribed spacer 1 (ITS 1) in nuclear ribosomal DNA. *J dermatol.* 1999; 26(5):276-281.
25. Sima R, MohammadAli A, Leila I, Mahmood S, HamidReza G, Mohammad P. Assessment of microbial contamination and physicochemical condition of public swimming pools in Kashan, Iran. *Jundishapur J Microbiol.* 2012; 5(3): 450-455.
26. Fadaei A, Amiri M. Comparison of chemical, biological and physical quality assessment of indoor swimming pools in Shahrekord City, Iran in 2013. *Global j health sci.* 2015; 7(3):240.
27. Esinulo AC, Ogbuagu DH. Quality Assessment of Selected Public Swimming Pools in Owerri Metropolis, Nigeria. *Int J Innovative Environ Studies Res.* 2016; 4(1):28.
28. Rabi A, Khader Y, Alkafajei A, Aqoulah AA. Sanitary conditions of public swimming pools in Amman, Jordan. *Int j Environ Res public health.* 2007; 4(4):301-306.
29. Asadi Shavaki M, Mahmoodi E, Valaei N. An Investigation of Bacterial and Fungal Pollution of Swimming Pools in Karaj city and Effect of Some Environmental Factors on it. *Iran J Res Environ Health.* 2015; 1 (2):134-144.
30. Dehghani MH, Azam K, Mohammadi K. An Investigation of the Physicochemical and Microbiological Quality of Public Swimming pools in Tehran City, Iran. *Iran J Res Environ Health.* 2015;1(1):29-35. *[In Persian]*
31. Yazdanbakhsh AR, Bay A, Sadeghi M. The relationship between physicochemical and microbial indicators in Jacuzzi water and swimming pools in Golestan Province. *J Res Environ Health.* 2016; 2(1):71-80.
32. Ehrampoosh MH, Jafari AA, Rahimi S, Ghaneian MT, Khabiri F. Study of Dermatophytic Fungal Species in Covered Swimming Pools in Yazd, Iran. *J Health Sys Res.* 2011; 7(3):373-380. *[In Persian]*
33. Tesauro M, Bianchi A, Consonni M, Bollani M, Cesaria M, Trolli FR, et al. Hygienic profile of the water in Milan swimming pools: a three-year comparative study. *Ann d ig: medicina preventiva e di comunità. Ann ig.* 2010; 22(4):345-355.
34. Buot G, Toutous-Trellu L, Hennequin C. Swimming pool deck as environmental reservoir of *Fusarium*. *Med mycol.* 2010; 48(5):780-784.
35. Ghasemi Z, Falahati M, Sadri M, Farehyar S, Nami S, Nozari S, et al. Report of 34 cases of saprophytic fungi isolated from dystrophic nails of patients referred to Razi Hospital (2010-2011). *Razi J Med Sci.* 2012; 18(92):8-14.
36. Badi   P, Alborzi A, Vojdani R, Shakiba E, Rasouli M, Ravanfar P, et al. Early diagnosis of systemic candidiasis in bone marrow transplant recipients. *Exp Clin Transplant.* 2010; 8(2):98-103.
37. Diba K, Gheibi A, Deilami Z, Yekta Z, Hazrati K. Use of the molecular and conventional methods for the identification of human dermatophytosis in peripheral area of Uromia lake. *J North Khorasan Uni Med Sci.* 2014; 6(3):533-540.
38. Nanbakhsh H, Diba K, Hazarti K. Study of fungal contamination of indoor public swimming pools. *Iran J Public Health.* 2004; 33(1):60-65.
39. Papadopoulou C, Economou V, Sakkas H, Gousia P, Giannakopoulos X, Dontorou C, et al. Microbiological quality of indoor and outdoor swimming pools in Greece: investigation of the antibiotic resistance of the bacterial isolates. *Int j hyg environ health.* 2008; 211(3):385-397.



Original Article

Determining the Rate of Fungal Contamination and Investigating Effective Factors in Public Indoor Swimming Pools, Shiraz, Southern Iran

Ghasemi F¹, Zaravar F², Badiiee P^{3*}

1. Department of Microbiology, Shiraz Branch, Islamic Azad University, Shiraz, Iran

2. School of Paramedical Sciences, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran

3. Alborzi Clinical Microbiology Research Center, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran

Received: 06 Nov 2017

Accepted: 14 Jul 2018

Abstract

Background & Objective: Public swimming pools are susceptible places for the spread and transmission of pathogenic fungi. This study aims to determine fungal contamination in the environment and water of swimming pools and its relationship with the water chlorine level, temperature, pH and turbidity, to promote the public health system.

Materials & Methods: Water samples were collected from 13 indoor public swimming pools in Shiraz and filtered. Temperature, chlorine level, pH and turbidity of the pools were measured on site. Samples from different parts of the pools were collected using 4×4 sterile carpet and cultured on Sabouraud dextrose agar. Fungal identifications were performed by the macroscopic and microscopic characteristics, and complementary tests. The identification of dermatophyte species was done by PCR-RFLP method.

Results: The average pH, chlorine and temperature of the water in all studied pools were 7.6, 1.5 mg/L and 31.2 °C, respectively. Turbidity was not observed in any water samples. Totally, 29 fungal species were identified from water and the environment of the pools. Chlorine level was found to be associated with the fungi isolated. Different species of filamentous hyaline hyphomycete (*Aspergillus*, *Penicillium*), pheohyphomycete (*Alternaria*, *Epicoccum* and *Cladosporium*) and Yeast (*Candida*, *Rhodotorolla*) were isolated. The changing rooms and shoe racks were most contaminated parts of the pools.

Conclusion: Given the isolated different fungal species from water and environment of the swimming pools, cleaning the environment of the pools, especially changing rooms and shoe racks, and control of water chlorine level, play an important role in the reduction of fungal contamination and transmission.

Keywords: Swimming Pools, Saprophytic fungi, Dermatophytes, Chlorine, *Cladosporium*

*Corresponding Author: Parisa Badiiee, Alborzi Clinical Microbiology Research Center, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran.

Email: badiiep@yahoo.com

<https://orcid.org/0000-0003-4221-2995>