

## **Antibiofilm Activity of Fluconazole/Terbinafine Combination in *Candida albicans* HWPI Gene Expression**

Alireza Khodavandi<sup>1</sup>, Fahimeh Alizadeh<sup>2\*</sup>, Nedasadat Marashi<sup>3</sup>

1. Assistant Professor, Department of Biology, Gachsaran Branch, Islamic Azad University, Gachsaran, Iran.

2. Assistant Professor, Department of Microbiology, Yasooj Branch, Islamic Azad University, Yasooj, Iran.

3. MSc, Department of Microbiology, Yasooj Branch, Islamic Azad University, Yasooj, Iran.

Received: 26 Jul 2017, Accepted: 27 Dec 2017

### **Abstract**

**Background:** Biofilm formation represents one of the major virulence factors of *Candida albicans*. However, the number of antifungal drugs is limited for the treatment of candidiasis. Combination therapy is one of the most frequently used techniques to alleviate this problem. In this study, we aimed to evaluate the antifungal activity of fluconazole and terbinafine alone and in combination on *C. albicans* biofilm inhibition.

**Materials and Methods:** In this cross-sectional study, 10 clinical isolates of *C. albicans* were identified from the immunocompromised patients. Antifungal susceptibilities were performed using the CLSI standard reference method. The crystal violet colorimetric method, direct microscopic observation and expression of *HWPI* gene at different concentrations based on MICs were carried out to investigate inhibition of biofilm formation in *C. albicans* treated alone and in combination with fluconazole and terbinafine.

**Results:** The data indicated that combination of fluconazole with terbinafine exerted synergistic effects with fractional inhibitory concentration index ranged from 0.375 to 1.5. The combination of fluconazole with terbinafine reduced the number of yeast form and inhibited the biofilm formation. Finally, the expression level of *HWPI* was down regulated ( $p < 0.05$ ).

**Conclusion:** These results suggest the possibility of fluconazole/terbinafine to treat candidiasis with a higher efficiency. In addition, *HWPI* gene could be probable target in synergistic interaction of fluconazole/terbinafine against *C. albicans* biofilm.

**Keywords:** *Candida albicans*, Fluconazole/terbinafine, *HWPI*

\*Corresponding Author:

Address: Department of Microbiology, Yasooj Branch, Islamic Azad University, Yasooj, Iran.

Email: mnalizadeh@yahoo.com

## تأثیر ضد بیوفیلمی ترکیب دارویی فلوکونازول/تربینافین در بیان ژن *HWP1* کاندیدا آلبیکانس

علیرضا خداوندی<sup>۱</sup>، فهیمه علیزاده<sup>۲\*</sup>، نداالسادات مرعی<sup>۳</sup>

۱. استادیار، گروه زیست شناسی، واحد گچساران، دانشگاه آزاد اسلامی، گچساران، ایران

۲. استادیار، گروه میکروبیولوژی، واحد یاسوج، دانشگاه آزاد اسلامی، یاسوج، ایران

۳. کارشناس ارشد، گروه میکروبیولوژی، واحد یاسوج، دانشگاه آزاد اسلامی، یاسوج، ایران

تاریخ دریافت: ۹۶/۵/۴، تاریخ پذیرش: ۹۶/۱۰/۶

### چکیده

**زمینه و هدف:** یکی از عوامل بیماری‌زای ضروری کاندیدا آلبیکانس تشکیل بیوفیلیم می‌باشد. علاوه بر این، تعداد عوامل ضد قارچی برای درمان کاندیدیازیس محدود است. افزایش میزان مقاومت دارویی باعث شده است که استفاده از ترکیب عوامل ضد قارچی مورد توجه بیشتری قرار گیرد. هدف از مطالعه حاضر، ارزیابی تأثیر ضد قارچی فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/تربینافین در مهار تشکیل بیوفیلیم کاندیدا آلبیکانس بوده است.

**مواد و روش‌ها:** در این مطالعه مقطعی، ۱۰ جدایه کاندیدا آلبیکانس از بیماران دچار ضعف سیستم ایمنی جدا و شناسایی گردید. آزمون حساسیت سنجی ضد قارچی با استفاده از روش میکرودا بلوشن موسسه استاندارد آزمایشگاهی و بالینی تعیین شد. سنجش رنگ سنجی کریستال ویولت، مشاهده میکروسکوپی و ارزیابی میزان بیان ژن *HWP1* در غلظت‌های مختلف بر اساس MIC با هدف بررسی تأثیر ممانعت از تشکیل بیوفیلیم کاندیدا آلبیکانس تحت تیمار با عوامل ضد قارچی فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/تربینافین انجام شده است.

**یافته‌ها:** نتایج بیان‌گر تأثیر هم‌افزایی در ترکیب فلوکونازول/تربینافین با طیف شاخص غلظت‌های نسبی ۰/۳۷۵-۱/۵ بود. ترکیب فلوکونازول/تربینافین موجب کاهش سلول‌های مخمری و ممانعت از تشکیل بیوفیلیم شد. در نهایت، بیان ژن *HWP1* به طور معناداری کاهش پیدا کرد ( $p < 0/05$ ).

**نتیجه‌گیری:** نتایج حاصل از آزمایش نشان داد که فلوکونازول/تربینافین می‌تواند برای درمان عفونت‌های کاندیدیازیس موثرتر باشد. هم‌چنین، ژن *HWP1* را می‌توان به عنوان ژن هدف در تعامل هم‌افزایی فلوکونازول/تربینافین علیه بیوفیلیم کاندیدا آلبیکانس معرفی نمود.

**واژگان کلیدی:** کاندیدا آلبیکانس، فلوکونازول/تربینافین، *HWP1*

نویسنده مسئول: ایران، یاسوج، دانشگاه آزاد اسلامی واحد یاسوج، دانشکده علوم پایه، گروه میکروبیولوژی

Email: mnalizadeh@yahoo.com

## مقدمه

یکی از حالت های رشد غالب بسیاری از میکروارگانیسم ها، بیوفیلیم می باشد. به طور کلی، بیوفیلیم مجموعه ای از سلول های چسبیده است که از سلول های آزاد شناور متمایز هستند. اگرچه اغلب بیوفیلیم به سطوح جامد متصل می گردد، ولی در محیط های دیگر مانند سطح تماس مایع- هوا ایجاد می شود. یکی از ویژگی های عمومی بیوفیلیم مقاومت بیشتر سلول های آن به عوامل شیمیایی و فیزیکی است. *کاندیدا آلبیکانس* نیز توانایی تبدیل سلول های مخمری به ریشه حقیقی، ریشه کاذب و هم چنین تولید بیوفیلیم را دارا می باشد. شروع تشکیل بیوفیلیم با چسبندگی سلول ها به سطوح می باشد. چسبندگی منجر به استقرار، تولید لوله زایا و گسترش شبکه های ریشه ای همراه با شکل گیری ماده زمینه ای می گردد (۱-۴).

مطالعات نشان داده که صدها ژن در تشکیل بیوفیلیم دخالت دارند که شامل ژن های تنظیمی و غیر تنظیمی می باشند. ژن تنظیمی اصلی دخیل در تشکیل و توسعه بیوفیلیم شامل *Brg1* می باشد. علاوه بر این، پروتئین- های دیواره سلولی *Als1*، *Als3* و *Hwp1* در چسبندگی و در تنظیم بیوفیلیم نقش دارند (۴-۷).

مقاومت *کاندیدا آلبیکانس* به عوامل ضد قارچی و شکست در درمان عفونت های ناشی از بیوفیلیم، به عنوان یک مشکل بالینی مهم شناخته شده است (۱، ۶). استراتژی های مختلفی برای توسعه درمان به کار گرفته شده است که عبارت اند از: درمان کلاسیک ضد قارچی قفل کاتتر، درمان ترکیبی و استفاده از ترکیبات طبیعی و ایمنی درمانی (۳).

از عوامل ضد قارچی رایج مورد استفاده در درمان عفونت های ناشی از مخمر بیماری زای *کاندیدا آلبیکانس*، فلوکونازول می باشد که از بیوسنتز ارگوسترول جلوگیری می کند و به طور کلی توانایی توقف رشد قارچ را دارد (۸). هم چنین، عوامل ضد قارچی آیلامینی تربینافین از آنزیم اسکوالن اپوکسیداز ممانعت می نماید (۹). مطالعات نشان داده است که درمان ترکیبی فلوکونازول/ تربینافین در ممانعت از رشد *کاندیدا* موثر بوده است (۹-۱۱). در مطالعه

خداوندی و همکاران (۹)، یکی از اهداف مولکولی احتمالی تاثیر ترکیب فلوکونازول/ تربینافین علیه *کاندیدا آلبیکانس* ژن های دخیل در بیوسنتز ارگوسترول معرفی گردید. با توجه به تاثیر هم افزایی فلوکونازول/ تربینافین علیه *کاندیدا آلبیکانس*، در مطالعه حاضر، هدف مولکولی احتمالی تاثیر فلوکونازول/ تربینافین علیه بیوفیلیم *کاندیدا آلبیکانس* از طریق آنالیز میزان بیان ژن *HWP1* مورد سنجش قرار گرفت.

## مواد و روش ها

جدایه های *کاندیدا آلبیکانس*

در این مطالعه مقطعی، ۱۰ جدایه بالینی *کاندیدا آلبیکانس* از افراد دچار ضعف سیستم ایمنی بدن شامل افراد مبتلا به سرطان خون و لنف، دریافت کننده پیوند و دیابت با استفاده از روش های مورفولوژی و بیوشیمیایی استاندارد از قبیل مورفولوژی میکروسکوپی و ماکروسکوپی، تولید لوله زایا، هیدرولیز اوره و کشت بر روی محیط کشت کروم آگار *کاندیدا* (CHROMagar Company, France) شناسایی گردید. علاوه بر این، سویه استاندارد *کاندیدا آلبیکانس* ATCC 14053 به عنوان کنترل کیفیت مورد استفاده قرار گرفت. همه جدایه ها در سابورو دکستروز مایع (SDB, Merck, Germany) حاوی ۳۰۰ میکروگرم/میلی لیتر کلرامفنیکل در دمای منهای ۸۰ درجه سلیسیوس ذخیره شدند. برای هر مطالعه دو کلنی از *کاندیدا آلبیکانس* بر روی محیط کشت تازه سابورو دکستروز آگار (SDA, Merck, Germany) حاوی کلرامفنیکل دو بار کشت مجدد داده و در دمای ۳۵ درجه سلیسیوس به مدت ۲۴ ساعت گرمخانه گذاری نموده تا از رشد در فاز لگاریتمی مخمر اطمینان حاصل شود. سپس سوسپانسیون قارچی با انتقال ۵ کلنی به قطر تقریبی یک میلی متر به سرم فیزیولوژی استریل اضافه نموده و با استفاده از اسپکتروفتومتر (Chroma, Iran) در طول موج ۵۳۰ نانومتر تراکم سلول ها در حدود  $10^6 \times 1-5$  سلول مخمری در میلی لیتر برای دستیابی به کدورت معادل ۰/۵ مک فارلند تنظیم گردید. سوسپانسیون تهیه شده معادل ۰/۵ مک فارلند

به میزان ۱:۱۰۰ با سرم فیزیولوژی و ۱:۲۰ در محیط کشت استریل RPMI-1640 حاوی ۲ درصد گلوکز و اسید آمینه ال-گلوتامین و حاوی فنل رد، فاقد بی کربنات سدیم (Sigma-Aldrich, St. Louis, MO, USA) رقیق گردید و در نهایت سوسپانسیون حاصل دارای  $10^3 \times 2/5 - 0/5$  سلول مخمر در میلی لیتر بود که با استفاده از روش ویبل کانت تایید گردید.

#### عوامل ضد قارچی

پودر عوامل ضد قارچی فلوکونازول و ترینافین از شرکت سیگما (St. Louis, MO, Germany) خریداری و در دی‌متیل سولفواکسید حل شد. طیف رقت فلوکونازول مطابق دستورالعمل موسسه استاندارد آزمایشگاهی و بالینی (CLSI; M27-A3)، ۰/۰۳۱۲۵ - ۶۴ تهیه گردید.

طیف رقت ترینافین نیز ۰/۰۳۱۳ - ۱۶ تهیه شد. در تیمارهای ترکیبی از فلوکونازول/ترینافین به نسبت ۱:۱ استفاده شد. برای استریل نمودن عوامل ضد قارچی از میلی پور فیلتر (۰/۲۲μm durapore, Millipore) استفاده گردید.

#### حساسیت سنجی ضد قارچی

مطابق دستورالعمل CLSI برای مخمرها (۱۲) با اندکی تغییر از روش میکرودايلوشن براث استفاده گردید. ۱۰۰ میکرولیتر از هر عوامل ضد قارچی در محیط کشت RPMI-1640 به ۱۰۰ میکرولیتر سوسپانسیون میکروبی در چاهک میکروپلیت های ۹۶ چاهکی اضافه و به خوبی مخلوط شد. سپس درب پلیت ها بسته و به مدت ۲ ساعت در دمای یخچال نگهداری شد. سپس به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۵ درجه سلیسیوس گرمخانه گذاری شد. از محیط کشت بدون عوامل ضد قارچی و سوسپانسیون میکروبی به عنوان کنترل مثبت و برای کنترل منفی فقط عوامل ضد قارچی و محیط کشت استفاده گردید. پس از ۲۴ ساعت گرمخانه گذاری، محتویات هر چاهک توسط میکروپیت به خوبی مخلوط گردید و میزان جذب نوری چاهک ها توسط الیزا ریدر در طول موج ۵۴۵ نانومتر اندازه گیری گردید. نقطه پایانی برای تاثیر عوامل ضد قارچی بر مخمر به عنوان کمترین رقت هر ترکیب ضد قارچی که از ۵۰ و ۹۰ درصد رشد در مقایسه با کنترل ممانعت نماید، تعریف شد (۴، ۷).

تعیین میزان شاخص غلظت مهاري نسبي

میزان شاخص غلظت مهاري نسبي (FIC) عوامل

ضد قارچی طبق فرمول زیر مورد بررسی قرار گرفت:

$$FIC\ index = FICx + FICy$$

$$FIC\ index = \frac{MIC\ of\ drug\ x,\ in\ combination}{MIC\ of\ drug\ x,\ tested\ alone} + \frac{MIC\ of\ drug\ y,\ in\ combination}{MIC\ of\ drug\ y,\ tested\ alone}$$

سنجش کریستال ویولت: ۱۰۰ میکرولیتر سوسپانسیون میکروبی حاوی  $10^6 \times 5 - 1$  سلول مخمری در میلی لیتر در محیط کشت RPMI-1640 به اضافه ۱۰۰ میکرولیتر فلوکونازول و ترینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/ترینافین در رقت های مختلف بر اساس نتیجه MIC، از رقت های معادل دو برابر MIC، MIC، نصف MIC و یک چهارم MIC در چاهک های میکروپلیت ۹۶ چاهکی مخلوط شد. در میکروپلیت ها بسته و به مدت ۹۰ دقیقه در انکوباتور بدون شیک در دمای ۳۵ درجه سلیسیوس

اگر FIC کمتر یا مساوی نیم باشد، ترکیب عوامل ضد قارچی مورد مطالعه تاثیر هم افزایی داشته است. اگر FIC بیشتر از نیم و کمتر از یک باشد، هم افزایی جزئی و اگر FIC مساوی یک باشد، ترکیب عوامل ضد قارچی اثر افزایشی داشته است. اگر FIC بیشتر از یک باشد، ترکیب عوامل ضد قارچی بی تاثیر بوده و اگر FIC بیشتر از یک و کمتر از چهار باشد، ترکیب عوامل ضد قارچی مورد نظر تاثیر آنتاگونیسمی داشته است (۱۳).

سنجش تاثیر عوامل ضد قارچی بر تشکیل بیوفیلم

استخراج RNA استفاده شد. پس از شستشوی کاور اسلیپ با سرم فیزیولوژی با استفاده از میکروسکوپ نوری مشاهده گردید (۴).

#### آنالیز بیان ژن *HWPI*

محلول رویی حاوی سوسپانسیون مخمری جمع آوری شده از مرحله تشکیل بیوفیلم به مدت ۱۰ دقیقه در دور ۳۰۰۰ rpm سانتریفیوژ و پلیت حاصل سه بار با سرم فیزیولوژی شستشو داده شد. RNA کل با استفاده از کیت RNeasy Mini مخصوص سلول های مخمری (Qiagen, Hilden, Germany) مطابق دستورالعمل شرکت سازنده استخراج شد. برای از بین بردن احتمال آلودگی DNA، از تیمار با آنزیم RNase free (Qiagen) DNase set استفاده شد. پس از تایید کیفیت و کمیت RNA کل استخراج شده با روش اسپکتروفتومتری و ژل آگاروز با استفاده از کیت رونویسی معکوس (شرکت فرمنتاس) USA به cDNA تبدیل شد. بیان ژن *HWPI* کاندیدا/آلیکانس با استفاده از پرایمر طراحی شده توسط خداوندی و همکاران (۴) از cDNA سنتز شده تکثیر شد. برای نرمال کردن نمونه های mRNA از ژن اکتین استفاده شد (جدول ۱).

گرمخانه گذاری شد. سپس در انکوباتور شیکردار در دمای ۳۵ درجه سلیسیوس به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شد. در نهایت، برای سنجش تاثیر فلوکونازول و ترینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/ترینافین بر بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس با روش سنجش کریستال ویولت، چاهک های میکروپلیت با سرم فیزیولوژی شستشو داده شد و ۱۰۰ میکرولیتر متانول ۹۹ درصد به هر چاهک اضافه گردید. پس از فیکس کردن به مدت ۱۵ دقیقه، محلول رویی دور ریخته و چاهک های میکروپلیت در مجاورت هوا خشک شد. ۱۰۰ میکرولیتر کریستال ویولت به میزان ۱:۵۰ استوک اولیه (Sigma) به هر چاهک اضافه، ۲۰ دقیقه در دمای اتاق گرمخانه گذاری و با آب مقطر شستشو داده شد. ۱۵۰ میکرولیتر اسید استیک ۳۳ درصد (Sigma) به چاهک ها اضافه شد و میزان جذب نوری در طول موج ۵۴۵ نانومتر دستگاه الیزا ریدر اندازه گیری گردید. برای کنترل مثبت از محیط کشت و سوسپانسیون میکروب استفاده گردید (۴). مشاهده میکروسکوپی: تشکیل بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس تحت تیمار فلوکونازول و ترینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/ترینافین در پلیت ۶ چاهکی که در کف پلیت کاور اسلیپ استریل قرار داده شد، انجام گرفت. از محلول رویی برای

#### جدول ۱. پرایمرهای اولیگونوکلئوتید ژن های مورد مطالعه

منبع	اندازه محصول (pb)	سکونس پرایمر	ژن
(۴)	۲۸۳	F: 5' GG TAGACGGTCAAGGTGAAACA 3' R: 5' AGGTGGATTGTCGCAAGGTT 3'	<i>HWPI</i>
(۴)	۵۱۶	F: 5' ACCGAAGCTCCAATGAATCCAAAATCC 3' R: 5' GTTTGGTCAATACCAGCAGCTTCCAAA 3'	<i>ACT</i>

افزار Quantity One 1-D Analysis (Bio-Rad, USA, version 4.6) بر اساس حجم باند های ایجاد شده توسط الکتروفورز روی ژل آگارز ۱/۵ درصد با استفاده از فرمول ذیل محاسبه گردید:

تغییر در بیان ژن = میزان بیان ژن هدف/میزان بیان ژن رفرنس در نمونه های تیمار شده/میزان بیان ژن هدف/میزان بیان ژن رفرنس در نمونه کنترل  
پس از محاسبات آماری ژن هایی که میزان تغییر در بیان آن ها  $\leq 2$  و یا  $\geq 0.5$  بود، به ترتیب به عنوان افزایش

برنامه دمایی - زمانی تکثیر برای ۲۶ سیکل شامل: چرخه ۱ (۱X)؛ مرحله ۱، دمای ۹۴ درجه سلیسیوس به مدت ۵ دقیقه؛ چرخه ۲ (۲۶X)؛ مرحله ۱، دمای ۹۴ درجه سلیسیوس به مدت ۳۰ ثانیه؛ مرحله ۲، دمای ۵۶ درجه سلیسیوس به مدت ۴۵ ثانیه؛ مرحله ۳، دمای ۷۲ درجه سلیسیوس به مدت ۴۵ ثانیه و چرخه ۳ (۱X)؛ مرحله ۱، دمای ۷۲ درجه سلیسیوس به مدت ۷ دقیقه انجام گرفت. برای هر نمونه کنترل منفی داخلی بدون آنزیم ترانس کریپتاز معکوس تهیه شد. میزان بیان ژن با استفاده از نرم

هیدرولیز اوهره، تولید کلنی سبز رنگ بر روی محیط کشت کروم آگار کاندیدا بودند.

ارزیابی تأثیر ضد قارچی فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/تربینافین با توجه به دستورالعمل CLSI در برابر مخمرها نشان داد که ترکیب فلوکونازول/تربینافین اثرات هم افزایی جزئی و هم افزایی داشتند. نتایج نشان داد که فلوکونازول به تنهایی در برابر ۸۰ درصد جدایه های کاندیدا آلبيکانس با MIC ۶۴ میکروگرم/میلی لیتر مقاوم و ۲۰ درصد با MIC ۳۲ میکروگرم/میلی لیتر حساس وابسته به دوز بود. علاوه بر این، طیف MIC تاثیر تربینافین علیه جدایه های کاندیدا آلبيکانس ۴ تا ۸ میکروگرم بر میلی لیتر بود. نتایج حاصل از مطالعه حاضر نشان داد که فلوکونازول/تربینافین علیه جدایه های کاندیدا آلبيکانس به ترتیب ۱۰، ۶۰، ۱۰ و ۲۰ درصد تاثیر هم افزایی، هم افزایی جزئی، افزایشی و بی تاثیر بوده است. هم چنین ۷ جدایه از ۸ جدایه مقاوم به فلوکونازول، در تیمار با فلوکونازول/تربینافین تاثیر هم افزایی جزئی و هم افزایی نشان دادند. در یک مورد دیگر جدایه مقاوم به فلوکونازول کاندیدا آلبيکانس کاهش MIC در تیمار فلوکونازول/تربینافین مشاهده شد (جدول ۲).

بیان ژن و کاهش بیان ژن در نظر گرفته شدند. هویت محصولات PCR با روش توالی یابی DNA با استفاده از سرویس توالی یابی 1st BASE, Malaysia انجام شد. تشابه توالی با استفاده از نرم افزار BLAST نوکلئوتید در پایگاه داده بانک ژنی NCBI مورد تحلیل قرار گرفت (۴، ۱۴).

#### تحلیل آماری

این مطالعه مقطعی به صورت طرح کاملاً تصادفی و آزمایش ها به صورت ۲ تکرار ۳ تایی انجام گرفت. تحلیل آماری پس از نرمال نمودن داده ها با استفاده از آزمون تحلیل واریانس یک طرفه و به کمک نرم افزار آماری SPSS نسخه ۲۳ (SPSS Inc., Chicago, IL) انجام شد. اختلاف درون گروه ها با استفاده از آزمون تعقیبی توکی انجام گرفت. مقدار p کمتر از ۰/۰۵ به عنوان اختلاف معنی دار در نظر گرفته شد.

#### یافته ها

همه جدایه های بالینی کاندیدا آلبيکانس دارای مشخصات تولید کلنی ماهواره ای شکل کرم رنگ بر روی محیط کشت SDA، تولید لوله زایا و منفی بودن آزمایش

جدول ۲. میزان MIC نسبی و FIC فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/تربینافین علیه کاندیدا آلبيکانس

FIC فلوکونازول/تربینافین	MIC فلوکونازول/تربینافین (میکرو گرم/میلی لیتر)	MIC تربینافین (میکرو گرم/میلی لیتر)	MIC فلوکونازول (میکرو گرم/میلی لیتر)	MIC فلوکونازول (میکرو گرم/میلی لیتر)	جدایه های کاندیدا آلبيکانس
	MIC <sub>50</sub>	MIC <sub>90</sub>	MIC <sub>50</sub>	MIC <sub>90</sub>	
۱	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۲/۸	۰/۰۳۱۳	۴	کاندیدا آلبيکانس ATCC
۱/۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۴/۱۶	۰/۰۳۱۳	۴	جدایه ۱
۱/۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۸/۳۲	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۲
۰/۷۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۴/۱۶	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۳
۰/۷۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۴/۱۶	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۴
۱	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۴/۱۶	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۵
۰/۳۷۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۲/۸	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۶
۰/۷۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۴/۱۶	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۷
۰/۷۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۴/۱۶	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۸
۰/۷۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۴/۱۶	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۹
۰/۷۵	۰/۰۳۱۳/۰/۰۳۱۲	۴/۱۶	۰/۰۳۱۳	۸	جدایه ۱۰

دهنده تاثیر قابل ملاحظه ( $p \leq 0/005$ ) کاهش تعداد سلول های تشکیل دهنده بیوفلم بوده است (جدول ۳).

نتایج حاصل از تاثیر فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/ تربینافین بر تشکیل بیوفلم کاندیدا آلبیکانس به روش سنجش کریستال ویولت نشان

جدول ۳. میانگین و انحراف معیار جذب در طول موج ۵۴۵ نانومتر (میکروگرم/ میلی لیتر) حاصل از تاثیر فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/ تربینافین بر تشکیل بیوفلم کاندیدا آلبیکانس با روش سنجش کریستال ویولت در رقت های مختلف بر اساس MIC

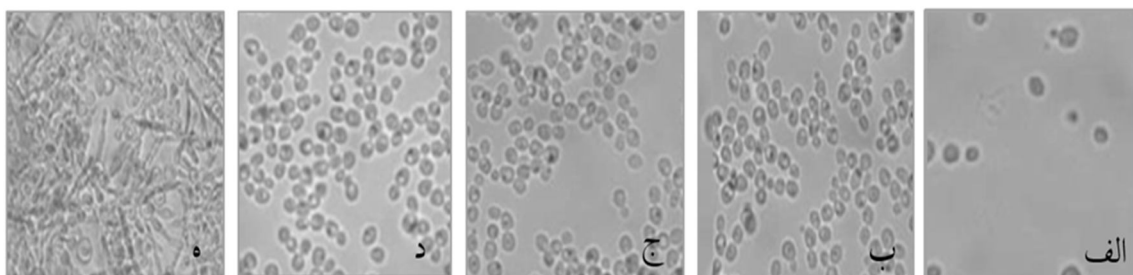
جدایه های کاندیدا آلبیکانس/ ATCC	جدایه ۱	جدایه ۲	جدایه ۳	جدایه ۴	جدایه ۵	جدایه ۶	جدایه ۷	جدایه ۸	جدایه ۹	جدایه ۱۰
غلظت عوامل ضد قارچی فلوکونازول	۰/۳۲±	۰/۲۱±	۰/۲۲±	۰/۲۱±	۰/۲۱±	۰/۲۳±	۰/۲۴±	۰/۲۳±	۰/۲۱±	۰/۲۱±
دو برابر MIC	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۲
MIC	۰/۳۹±	۰/۳۸±	۰/۳۷±	۰/۳۸±	۰/۳۹±	۰/۳۹±	۰/۳۸±	۰/۳۸±	۰/۳۹±	۰/۴۰±
۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۲	۰/۰۰۵	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۵
MIC نصف	۰/۵۲±	۰/۵۴±	۰/۵۲±	۰/۵۲±	۰/۵۴±	۰/۵۴±	۰/۵۵±	۰/۵۶±	۰/۵۴±	۰/۵۵±
۰/۰۰۲	۰/۰۰۲	۰/۰۰۵	۰/۰۰۱	۰/۰۰۲	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۰۵	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۴
یک چهارم MIC	۰/۶۲±	۰/۶۳±	۰/۶۴±	۰/۶۴±	۰/۶۷±	۰/۶۶±	۰/۶۶±	۰/۶۴±	۰/۶۶±	۰/۶۷±
۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۴	۰/۰۰۴	۰/۰۰۴	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲
بدون تیمار	۲/۱۴±	۱/۹۸±	۲/۱۴±	۱/۹۷±	۱/۹۷±	۱/۸۹±	۲/۱۵±	۱/۹۳±	۱/۹۲±	۱/۹۹±
۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۱	۰/۰۰۱	۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳
تربینافین	۰/۲۰±	۰/۲۰±	۰/۱۸±	۰/۲۰±	۰/۱۹±	۰/۱۸±	۰/۱۸±	۰/۱۹±	۰/۱۹±	۰/۱۸±
دو برابر MIC	۰/۰۰۳	۰/۰۰۴	۰/۰۰۵	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۴	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱
MIC	۰/۳۱±	۰/۳۲±	۰/۳۲±	۰/۳۳±	۰/۳۳±	۰/۳۴±	۰/۳۳±	۰/۳۲±	۰/۳۳±	۰/۳۳±
۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۰۵	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۴
MIC نصف	۰/۵۰±	۰/۴۸±	۰/۵۰±	۰/۴۷±	۰/۴۸±	۰/۴۷±	۰/۴۸±	۰/۴۴±	۰/۴۶±	۰/۴۸±
۰/۰۰۱	۰/۰۰۲	۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۴
یک چهارم MIC	۰/۵۲±	۰/۵۳±	۰/۵۲±	۰/۵۴±	۰/۵۵±	۰/۵۴±	۰/۵۳±	۰/۵۵±	۰/۵۴±	۰/۵۴±
۰/۰۰۱	۰/۰۰۲	۰/۰۰۴	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۵	۰/۰۰۳
بدون تیمار	۲/۱۳±	۱/۹۹±	۲/۱۲±	۱/۹۸±	۱/۹۶±	۱/۸۸±	۲/۱۲±	۱/۹۴±	۱/۹۲±	۱/۹۸±
۰/۰۰۴	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۵	۰/۰۰۱	۰/۰۰۴	۰/۰۰۲	۰/۰۰۱
فلوکونازول/ تربینافین	۰/۱۳±	۰/۱۴±	۰/۱۴±	۰/۱۵±	۰/۱۳±	۰/۱۳±	۰/۱۳±	۰/۱۳±	۰/۱۳±	۰/۱۳±
دو برابر MIC	۰/۰۰۴	۰/۰۰۴	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۴	۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۵	۰/۰۰۲
MIC	۰/۲۸±	۰/۲۸±	۰/۲۹±	۰/۲۷±	۰/۲۹±	۰/۳۰±	۰/۲۸±	۰/۲۷±	۰/۳۰±	۰/۲۹±
۰/۰۰۵	۰/۰۰۱	۰/۰۰۱	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۴	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳
MIC نصف	۰/۴۱±	۰/۴۲±	۰/۴۳±	۰/۴۲±	۰/۴۱±	۰/۴۱±	۰/۴۱±	۰/۴۳±	۰/۴۴±	۰/۴۱±
۰/۰۰۱	۰/۰۰۴	۰/۰۰۳	۰/۰۰۱	۰/۰۰۲	۰/۰۰۱	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۰۴
یک چهارم MIC	۰/۴۸±	۰/۴۸±	۰/۴۹±	۰/۵۰±	۰/۴۷±	۰/۴۸±	۰/۴۸±	۰/۴۸±	۰/۴۹±	۰/۴۷±
۰/۰۰۴	۰/۰۰۲	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۴	۰/۰۰۱	۰/۰۰۲
بدون تیمار	۲/۱۳±	۱/۹۹±	۲/۱۳±	۱/۹۸±	۱/۹۷±	۱/۸۹±	۱/۹۴±	۱/۹۴±	۱/۹۲±	۱/۹۸±
۰/۰۰۱	۰/۰۰۳	۰/۰۰۴	۰/۰۰۵	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۳	۰/۰۰۲	۰/۰۰۴	۰/۰۰۳	۰/۰۰۴

کاهش تبدیل سلول های مخمری به ریشه و تولید بیوفلم در جدایه های کاندیدا آلبیکانس با عوامل ضد قارچی

نتایج حاصل از مشاهدات میکروسکوپی نشان دهنده کاهش قابل ملاحظه تعداد سلول های مخمری،

بیوفیلیم رشد کرده متشکل از چندین لایه فشرده از سلول های مخمری و ریشه است. شکل ۱ نتایج حاصل از مشاهدات میکروسکوپی تاثیر تربینافین در رقت های معادل دو برابر MIC، MIC، نصف MIC، و یک چهارم MIC علیه بیوفیلیم *کاندیدا آلبیکانس* ATCC نمایش داده است.

فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/تربینافین در رقت های معادل دو برابر MIC، MIC، نصف MIC و یک چهارم MIC بوده است. هر چه رقت عوامل ضد قارچی بیشتر شود تعداد سلول ها کمتر شده، در حالی که در نمونه های کنترل بدون تیمار تغییری مشاهده نشده و



شکل ۱. نتایج حاصل از مشاهدات میکروسکوپی تاثیر تربینافین علیه بیوفیلیم *کاندیدا آلبیکانس* ATCC در رقت های مختلف بر اساس MIC. الف: دو برابر MIC، ب: MIC، ج: نصف MIC، د: یک چهارم MIC، ه: کنترل بدون تیمار. بزرگنمایی  $\times 40$ ،  $50 \mu\text{m}$  Bar.

نصف MIC و یک چهارم MIC در تیمار با فلوکونازول به ترتیب  $0.14 \pm 0.002$ ،  $0.15 \pm 0.003$ ،  $0.16 \pm 0.002$  و  $0.19 \pm 0.002$  بوده است.

هم چنین نتایج تغییرات بیان ژن HWP1 نسبت به نمونه کنترل بدون تیمار برای رقت های معادل دو برابر MIC، MIC، نصف MIC و یک چهارم MIC در تیمار با تربینافین به ترتیب  $0.32 \pm 0.002$ ،  $0.38 \pm 0.014$ ،  $0.43 \pm 0.005$  و  $0.64 \pm 0.001$  نشان داد.

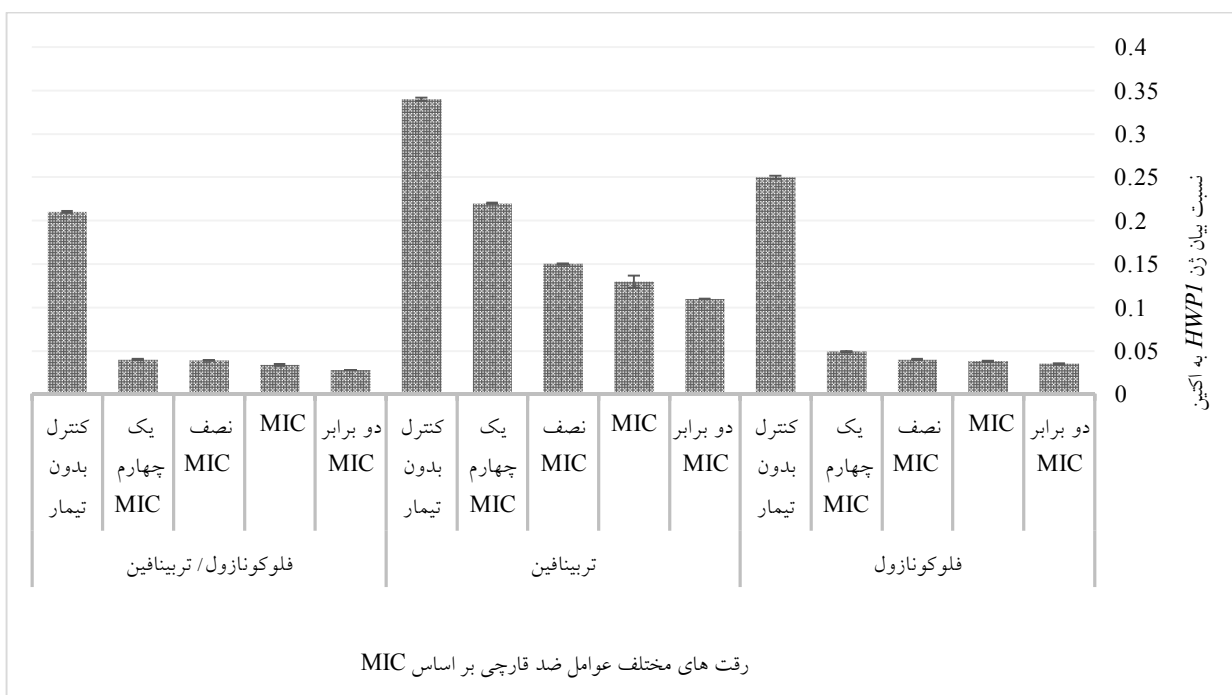
در نهایت *کاندیدا آلبیکانس* تحت تیمار با فلوکونازول/تربینافین، تغییرات بیان ژن HWP1 نسبت به نمونه کنترل بدون تیمار را برای رقت های معادل دو برابر MIC، MIC، نصف MIC و یک چهارم MIC به ترتیب  $0.14 \pm 0.002$ ،  $0.16 \pm 0.004$ ،  $0.18 \pm 0.001$  و  $0.19 \pm 0.004$  نشان داد.

هویت محصولات PCR با روش توالی یابی DNA تایید شد. تشابه توالی با استفاده از نرم افزار BLAST نوکلئوتید در پایگاه داده بانک ژنی NCBI تایید شد.

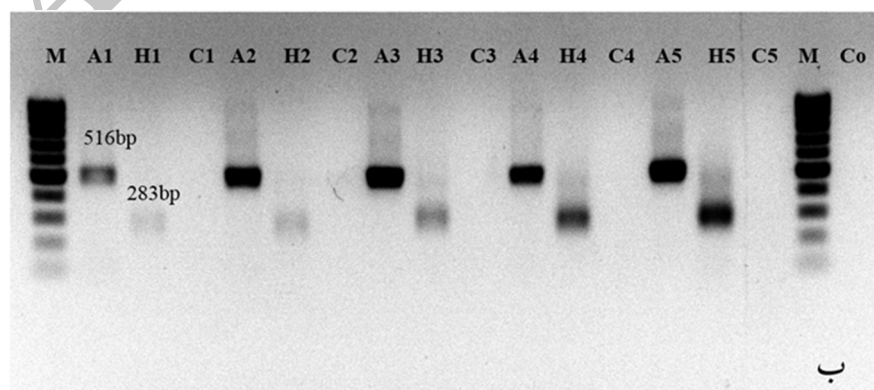
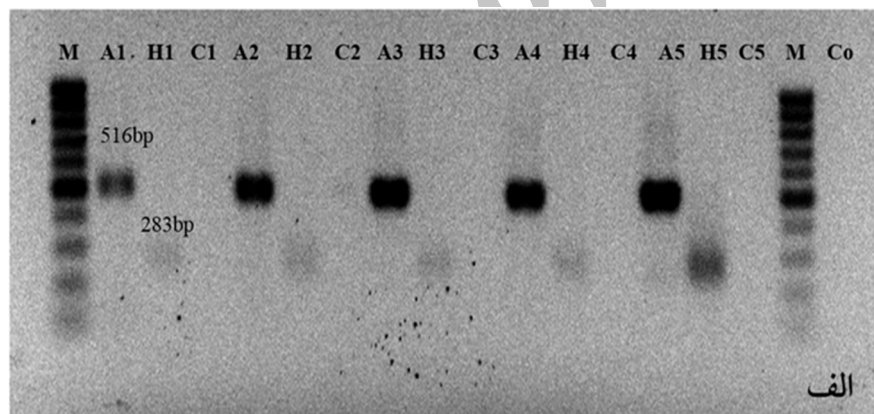
میزان بیان نسبی ژن HWP1 سویه استاندارد *کاندیدا آلبیکانس* در رقت های معادل دو برابر MIC، MIC، نصف MIC و یک چهارم MIC و در حالت تیمار با عوامل ضد قارچی فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/تربینافین در شکل ۲ و ۳ نشان داده شده است.

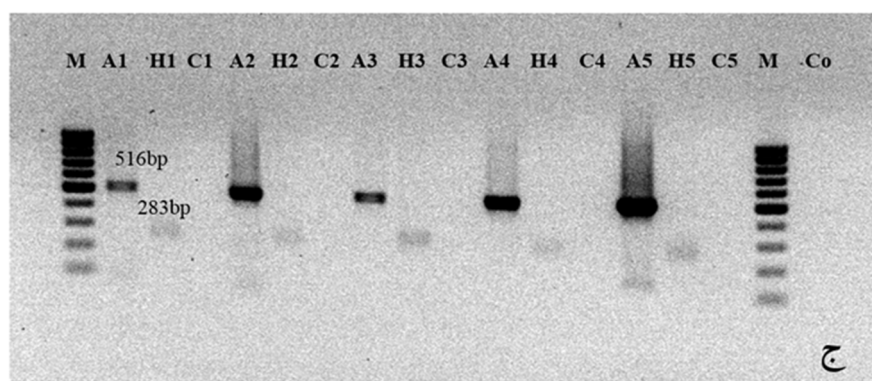
بیان نسبی ژن با روش نیمه کمی RT-PCR بیان گر تغییرات معنی داری  $p \leq 0.005$  در بیان ژن HWP1 بوده است. تغییرات بیان ژن HWP1 نسبت به نمونه کنترل بدون تیمار برای رقت های معادل دو برابر MIC، MIC،





شکل ۲. نسبت بیان ژن HWPI به اکتین در بیوفیلم کاندیدا/آلبیکاناس ATCC تحت تیمار با عوامل ضد قارچی فلوکونازول و تربینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/تربینافین در رقت های مختلف بر اساس MIC.





شکل ۳. نتایج حاصل از الکتروفورز ژن *HWPI* در بیوفیلیم *کاندیدا آلبیکانس* ATCC تحت تیمار با عوامل ضد قارچی فلوکونازول (الف)، تریبافین (ب) و ترکیب فلوکونازول/تریبافین (ج). M: مارکر، A1: اکتین در عوامل ضد قارچی دو برابر MIC، H1: *HWPI* در عوامل ضد قارچی دو برابر MIC، C1: کنترل داخلی واکنش زنجیره ای پلیمرز معکوس، A2: اکتین در عوامل ضد قارچی برابر MIC، H2: *HWPI* در عوامل ضد قارچی برابر MIC، C2: کنترل داخلی واکنش زنجیره ای پلیمرز معکوس، A3: اکتین در عوامل ضد قارچی نصف MIC، H3: *HWPI* در عوامل ضد قارچی نصف MIC، C3: کنترل داخلی واکنش زنجیره ای پلیمرز معکوس، A4: اکتین در عوامل ضد قارچی یک چهارم MIC، H4: *HWPI* در عوامل ضد قارچی یک چهارم MIC، C4: کنترل داخلی واکنش زنجیره ای پلیمرز معکوس، A5: اکتین در کنترل بدون تیمار، H5: *HWPI* در کنترل بدون تیمار، C5: کنترل داخلی واکنش زنجیره ای پلیمرز معکوس، M: مارکر، Co: کنترل واکنش زنجیره ای پلیمرز.

## بحث

نمایش تاثیر توقف رشد و تجمع سمی اسکوالن در داخل سلول قارچ و در نهایت باعث مرگ سلول قارچی می گردد. مطالعات نشان داده که مقاومت به فلوکونازول در عفونت های مخمری به وفور گزارش شده است. علاوه بر این، ترکیب فلوکونازول/تریبافین اثر هم افزایی علیه قارچ ها دارد (۱۶). از این رو، درمان ترکیبی به عنوان بهترین گزینه برای به حداقل رساندن خطر مقاومت و کاهش عوارض جانبی عوامل ضد قارچی قوی موجود برای ریشه کن کردن عفونت کاندیدایزیس می باشد.

در مطالعه حاضر، اثر ضد قارچی فلوکونازول و تریبافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/تریبافین در مهار بیوفیلیم *کاندیدا آلبیکانس* مورد بررسی قرار گرفت. داده های حاصل از آزمایش نشان داد که ۸۰ درصد جدایه ها به فلوکونازول مقاوم بودند، در حالی که همه جدایه ها به تریبافین به تنهایی حساسیت نشان دادند. جالب توجه است که ترکیب فلوکونازول/تریبافین در ۹۰ درصد جدایه های مقاوم به فلوکونازول تاثیر هم افزایی جزئی و هم افزایی نشان دادند. در مطالعه خداوندی و همکاران (۹)، تاثیر هم افزایی ترکیب فلوکونازول/تریبافین علیه *کاندیدا آلبیکانس* گزارش شده که با نتایج حاضر همخوانی دارد.

*کاندیدا آلبیکانس* شایع ترین عامل بیماری زایی عفونت های کاندیدایزیس است که طیف وسیعی از عفونت های مخاطی سطحی تا بیماری های تهدید کننده حیات را به خصوص در افراد مبتلا ضعف سیستم ایمنی ایجاد می نماید. دارا بودن فاکتورهای بیماری زایی متعدد و قوی برای ایجاد بیماری زایی ضروری است. *کاندیدا آلبیکانس* دارای فاکتورهای بیماری زایی متعدد و متنوعی بوده که موجب شده میکروارگانیسم را از زندگی همزیستی به بیماری زای فرصت طلب و کشنده تبدیل نماید. از فاکتورهایی که نقش مهمی در بیماری زایی و ایجاد مقاومت در برابر درمان دارد، توانایی تولید بیوفیلیم می باشد (۴-۱). پروتئین *Hwp1* نقش اساسی در تشکیل بیوفیلیم *کاندیدا آلبیکانس* دارد (۱۵).

مکانیسم اثر فلوکونازول ممانعت از آنزیم لانسترول ۱۴- $\alpha$  دمتیلاز وابسته به سیتوکروم P۴۵۰ است که موجب ایجاد اختلال در نفوذپذیری غشاء سیتوپلاسمی سلول قارچ و کاهش ارگوسترول و در نتیجه توقف رشد سلول ها می شود. تریبافین اثرات ضد قارچی خود را از طریق ممانعت از آنزیم اسکوالن اپوکسیداز اعمال می نماید. در نتیجه موجب کاهش ارگوسترول غشاء سلولی قارچ و

### نتیجه گیری

مطالعه مولکولی حاضر به همراه مطالعات قبلی انجام شده (۴، ۱۴، ۱۸) بر روی آنالیز بیان ژن HWP1 می تواند تایید کننده هدف مولکولی احتمالی ژن HWP1 برای تاثیر عوامل ضد کاندیدیایی در بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس باشد. این که آیا دقیقاً ژن HWP1 هدف موثر برای تاثیر عوامل ضد قارچی علیه بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس است، نیاز به بررسی بیشتر دارد. دانش گسترده از مکانیسم های مولکولی تاثیر عوامل ضد قارچی و شناسایی اهداف مولکولی مناسب می تواند به عنوان راهکار مفیدی در توسعه درمان جدید مورد استفاده قرار گیرد.

### تشکر و قدردانی

نویسندگان از مسئولین محترم دانشگاه آزاد اسلامی واحد یاسوج به دلیل همکاری صمیمانه در اجرای پایان نامه دانشجویی کارشناسی ارشد زیست شناسی- میکروبیولوژی با عنوان «ارزیابی اثرات ضد قارچی ترکیب دارویی فلوکونازول/ترینافین در مهار تولید بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس در شرایط آزمایشگاهی»، کمال امتنان را دارند.

### منابع

1. Nobile CJ, Johnson AD. *Candida albicans* biofilms and human disease. *Annu Rev Microbiol* 2015; 69: 71-92.
2. Tsui C, Kong EF, Jabra-Rizk MA. Pathogenesis of *Candida albicans* biofilm. *Pathog Dis* 2016; 74(4): ftw018.
3. Mathé L, Van Dijck P. Recent insights into *Candida albicans* biofilm resistance mechanisms. *Curr Genet*. 2013; 59(4): 251-64.
4. Khodavandi A, Harmal NS, Alizadeh F, Scully OJ, Sidik SHM, Othman F, et al. Comparison between allicin and fluconazole in *Candida albicans* biofilm inhibition and in suppression of *HWP1* gene expression. *Phytomedicine* 2011; 19: 56-63.
5. Inci M, Atalay MA, Ozer B, Evirgen O, Duran N, Koksaldi Motor V, et al. Investigations of *ALS1* and *HWP1* genes in clinical isolates of *Candida albicans*. *Turkish J Med Sci* 2013; 43: 125-30.

یافته های حاصل از مطالعه حاضر بر اساس تاثیر عوامل ضد قارچی بر مهار بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس به روش سنجش کریستال ویولت و مشاهدات میکروسکوپی نشان داد که فلوکونازول و ترینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/ترینافین موجب مهار بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس در رقت های مختلف بر اساس MIC شد.

نتایج نشان داد که با افزایش رقت عوامل ضد قارچی مهار بیوفیلم افزایش یافته است که با مشاهدات میکروسکوپی تایید گردید. از طرفی، ترکیب فلوکونازول/ترینافین تاثیر قابل ملاحظه تری در مقایسه با تیمار تکی عوامل ضد قارچی در مهار بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس نشان داده است که با نتایج مطالعات قبلی همخوانی داشته است (۷، ۹، ۱۴، ۱۷).

نتایج حاصل از مطالعه حاضر بیان گر کاهش بیان ژن HWP1 در کاندیدا/آلیکانس تیمار شده با فلوکونازول و ترینافین به تنهایی و ترکیب فلوکونازول/ترینافین بوده است. ترکیب فلوکونازول/ترینافین تاثیر قابل ملاحظه تری در مقایسه با تیمار تکی عوامل ضد قارچی در مهار بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس نشان داده است.

ژن HWP1 در مراحل ابتدای تشکیل بیوفیلم بیان می شود و معمولاً از شکل گیری بیوفیلم توسط لوله زایا پدیدار شده و با کمک پروتئین ها و فاکتورهای دیگر نقش مهمی در شکل گیری و توسعه بیوفیلم دارد (۷-۴).

در مطالعه انجام شده توسط خداوندی و همکاران (۴)، بیان ژن HWP1 در بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس تحت تیمار با آلیسین و فلوکونازول مورد ارزیابی گرفت. نتایج نشان دهنده کاهش بیان ژن HWP1 بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس تحت تیمار با آلیسین و فلوکونازول بوده است.

همچنین در مطالعه ای مشابه، کاهش بیان ژن HWP1 در بیوفیلم کاندیدا/آلیکانس تحت تیمار با عصاره هگزانی موسیر (۱۴) و عصاره آبی ریشه آویشن باغی (۱۸) نشان داده شد.

6. Finke JS, Mitchel AP. Genetic control of *Candida albicans* biofilm development. *Nat Rev Microbiol* 2011; 9: 109–18.
7. Sadri A, Khodavandi A, Alizadeh F. Quorum-sensing quenching compounds *Allium sativum*, *Allium hirtifolium* and *Allium cepa*: the probable quorum-sensing quenching compounds against *Candida albicans*. *Biosci Biotechnol Res Asia* 2016; 13(3): 1457-68.
8. Lass-Flörl C. Triazole antifungal agents in invasive fungal infections: A comparative review. *Drugs* 2011; 71(18): 2405-19.
9. Khodavandi A, Alizadeh F, Vanda NA, Karimi G, Chong PP. Possible mechanisms of the antifungal activity of fluconazole in combination with terbinafine against *Candida albicans*. *Pharm Biol* 2014; 52(12): 1505-9.
10. Barchiesi F, Falconi Di Francesco L, Scalise G. *In vitro* activities of terbinafine in combination with fluconazole and itraconazole against isolates of *Candida albicans* with reduced susceptibility to azoles. *Antimicrob Agents Chemother* 1997; 41(8): 1812-4.
11. Dolton MJ, Perera V, Pont LG, McLachlan AJ. Terbinafine in combination with other antifungal agents for treatment of resistant or refractory mycoses: investigating optimal dosing regimens using a physiologically based pharmacokinetic model. *Antimicrob Agents Chemother* 2014; 58(1): 48–54.
12. Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI), Reference Method for Broth Dilution Antifungal Susceptibility Testing of Yeasts; Approved Standard-Third Edition, CLSI M27-A3.
13. Khodavandi A, Alizadeh F, Aala F, Sekawi Z, Chong PP. *In vitro* investigation of antifungal activity of allicin alone and in combination with azoles against *Candida albicans* species. *Mycopathologia* 2010; 169(4): 287-95.
14. Khodavandi A, Alizadeh F, Namvar F, Rosfarizan M, Chong PP. Anti-*Candida* potential of *Allium ascalonicum* Linn: antibiofilm activity and biomolecular mechanism of action. *J Pure Appl Microbiol* 2014; 8(2): 349–56.
15. Fan Y, He H, Dang Y, Pan H. Hyphae-specific genes *HGCI*, *ALS3*, *HWPI*, and *ECE1* and relevant signaling pathways in *Candida albicans*. *Mycopathologia* 2013; 176: 329–35.
16. Khodavandi A, Alizadeh F. Antifungal agents and their mechanism of action. 1th ed. Islamic Azad University Publishers. 2017.
17. Rahimi G, Khodavandi A, Jannesar R, Alizadeh F, Yaghoobi R, Sadri A. Evaluation of antifungal effects of ethanolic and aqueous extracts of *Zataria multiflora* herb in the pathogenic yeast *Candida albicans* biofilm inhibition. *J Pure Appl Microbiol* 2014; 8(6): 4559–64.
18. Khodavandi A, Alizadeh F, Shahinipor M. Relative quantitation of hyphae-specific gene *HWPI* expression in inhibition of *Candida albicans* biofilm. *J MicrobWorld* 2016; 9(1): 22–33.