

فعالیت ضدقارچی اسانس *Cinnamomum zeylanicum* علیه جدایه‌های بالینی اسپرژیلوس

رسول محمدی^{۱*}، محمدرضا شکوه امیری^۲، سیدمهدی موسوی^۲، اصغر سپه‌وند^۲، معصومه شمس قهفرخی^۳، محمدحسین یادگاری^۳، شهلا رودبارمحمدی^۳، شهلا شادزی^۴

۱- دانشجوی دکترای تخصصی، گروه فارچ‌شناسی پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس تهران، مدرس دانشگاه فلاورجان

۲- دانشجوی دکترای تخصصی، گروه فارچ‌شناسی پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس تهران، عضو هیات علمی دانشگاه علوم پزشکی لرستان

۳- استادیار، گروه فارچ‌شناسی پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس تهران، تهران

۴- استاد، گروه فارچ‌شناسی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان

*آدرس مکاتبه: اصفهان، خیابان رودکی، کوچه ارغوان، بن‌بست شریفی، ساختمان دریا، پلاک ۱۸۱، واحد ۸
تلفن: ۷۸۶۲۶۰۴ (۰۳۱۱)، نمابر: ۵۵۱۲۹۴۴ (۰۳۱۱)

پست الکترونیک: Dr.Rasoul_mohammadi@yahoo.com

تاریخ تصویب: ۸۸/۷/۱۹

تاریخ دریافت: ۸۷/۹/۲۳

چکیده

مقدمه: اسپرژیلوزیس عفونت قارچی فرصت‌طلبی است که به وسیله گونه‌های مختلف اسپرژیلوس ایجاد می‌شود. تظاهرات بالینی و شدت بیماری بستگی به شرایط فیزیولوژیک بدن میزبان، اندام‌های گرفتار شده و گونه‌های مختلف این قارچ دارد. *Cinnamomum zeylanicum* یک گیاه همیشه سبز ۱۵ - ۱۰ متری است که به خانواده *Lauraceae* تعلق دارد و بومی سریلانکا است. اسانس این گیاه دارای خواص ضد میکروبی است.

هدف: بررسی خواص ضدقارچی اسانس این گیاه علیه جدایه‌های بالینی اسپرژیلوس و تعیین MIC اسانس می‌باشد.

روش بررسی: در این مطالعه از روش *Broth microdilution* استفاده شد، به این ترتیب که اسانس گیاه با استفاده از دستگاه *Clevenger* استخراج و در گوده‌های میکرو پلیت بر جدایه‌ها اثر داده شد و سپس با توجه به کدورت ایجاد شده در گوده‌ها و انتقال به محیط آگار، MIC آنها محاسبه شد.

نتایج: تعداد جدایه‌ها بیست و هفت عدد بود که مقادیر MIC به این شرح محاسبه شد: هشت جدایه $1/18 \mu\text{g/ml}$ ، شش جدایه: $0/59 \mu\text{g/ml}$ ، چهار جدایه: $0/29 \mu\text{g/ml}$ ، پنج جدایه: $0/14 \mu\text{g/ml}$ و چهار جدایه: $0/07 \mu\text{g/ml}$.

نتیجه‌گیری: از آنجا که اسانس این گیاه بر تمامی جدایه‌های به کار رفته در این تحقیق موثر بود، لذا می‌توان آن را به عنوان اسانسی موثر با خاصیت ضدقارچی معرفی نموده و بررسی خواص ضدقارچی آن را در شرایط *In vivo* توصیه نمود.

کل واژگان: *Cinnamomum zeylanicum*، اسپرژیلوس، فعالیت ضدقارچی، اسانس



مقدمه

جهت گیری شده است. *Cinnamomum zeylanicum* یک گیاه همیشه سبز کوچک حدود ۱۵ - ۱۰ متری است که به خانواده *Lauraceae* تعلق دارد و بومی سریلانکا است. این گیاه دارای گل‌هایی به رنگ سفید بابویی معطر و مطبوع بوده و خاصیت ضدآلرژی دارد [۵]. همچنین خواص آنتی‌دیابتیک [۶] و ضد میکروبی آن نیز به اثبات رسیده است [۷]. هدف از این پژوهش، شناخت تأثیر اسانس *C. zeylanicum* بر ایزوله‌های بالینی قارچ آسپرژیلوس و بررسی یافته‌های آن است.

مواد و روش‌ها

گیاه *C. zeylanicum* از شرکت داروسازی گل‌داروی اصفهان تهیه و اسانس آن با استفاده از دستگاه Clevenger در دانشکده پزشکی دانشگاه تربیت مدرس تهران استخراج شد. بدین صورت که ۱۰۰ گرم برگ پودر شده گیاه را که از Sieve شماره ۱۶ رد شده بود با ۳۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر و چند عدد پرل شیشه‌ای در فلاسک دستگاه ریخته و بر روی Hot plate به مدت ۴ - ۳ ساعت قرار دادیم. پس از این مدت اسانس استخراج شده در لوله‌های جمع‌آوری کننده اسانس دستگاه و بر روی سدیم کلراید اشباع جمع‌آوری شد [۸].

جدایه‌های بالینی از بیمارستان امام خمینی تهران و آزمایشگاه تشخیص طبی قارچ شناسی شفای اصفهان جمع‌آوری شدند. سپس جدایه‌ها شناسایی شدند که برای شناسایی آنها از دو روش آزمایش مستقیم میکروسکوپی و کشت به طور همزمان استفاده کردیم، زیرا گونه‌های آسپرژیلوس به صورت ساپروفیت در محیط وجود داشته و می‌توانند محیط‌های کشت را آلوده نموده و جواب مثبت کاذب دهند. نمونه‌ها را در محیط سابور دکستروز آگار^۱ حاوی آنتی‌بیوتیک آنتی‌باکتریال و فاقد سیکلو هگزاماید (چون این گروه از قارچ‌ها، به این آنتی‌بیوتیک حساس‌اند) با pH معادل ۶.۲ کشت داده و در حرارت‌های ۳۷ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۵ - ۳ روز انکوبه نمودیم [۹] و پس از این مدت انکوباسیون، جدایه‌ها با توجه به خصوصیات رشد شناسایی شدند (جدول شماره ۱).

آسپرژیلوزیس طیف وسیعی از بیماری‌های قارچی است که توسط اعضای جنس آسپرژیلوس ایجاد می‌شود. بیماری ممکن است در اثر مسمومیت غذایی، آلرژی به علت استنشاق کونیدی‌های قارچ رخ داده یا به صورت آسپرژیلوما، بیماری مهاجم التهابی گرانولوماتوز و نکروز دهنده ریه و سایر اعضا و به ندرت بیماری کشنده منتشر احشایی مشاهده شود [۱].

نوع و شدت بیماری به شرایط موضعی و حالت عمومی بدن بیمار بستگی دارد زیرا عوامل ایجادکننده بیماری در همه جا موجود بوده و می‌توانند به صورت فرصت طلب میزبان را درگیر سازند.

این عوامل قارچی در حیوانات نیز بیماری‌هایی چون سقط جنین، عفونت ریوی و مسمومیت غذایی به وجود می‌آورند. آسپرژیلوزیس اولیه نادر و در مردان بالغ شایع‌تر می‌باشد. در حالی که آسپرژیلوزیس ثانویه در بیماران ضعیف و ناتوان مشاهده شده، به سن یا جنس بستگی نداشته و همراه با استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها، استروئیدها، سایتوتوکسین‌ها و نیز به دنبال سرطان‌ها، بیماری‌های خونی مانند لوسمی، پیوند کلیه، انتروکولیت، پنومونی، الکلیسم، سل، دیالیز و... مشاهده می‌شود [۱،۲].

این قارچ‌ها در بیماران با ضعف سیستم ایمنی، پنومونی نکروز دهنده ایجاد کرده به عروق خونی مهاجم نموده و منجر به آمبولی، ایسکمی و نکروز پارانشیم ریه می‌شوند.

جنس آسپرژیلوس تقریباً شامل ۹۰۰ گونه بوده که آسپرژیلوس فومیگاتوس و آسپرژیلوس فلاووس در رأس عوامل جدا شده از بیماران قرار دارند [۲].

درمان این عفونت قارچی بستگی به نوع بیماری و حال عمومی بیمار دارد به عنوان مثال آسپرژیلوزیس آلرژیک در اکثر موارد خوش‌خیم بوده و با داروهای چون پردنیزولون قابل درمان است درحالی‌که آسپرژیلوزیس مهاجم بیماری شدیدی است و احتیاج به درمان سریع دارد که بدین منظور از داروهای چون آمفوتریسین B و فلوسیتوزین استفاده می‌شود. از آنجا که این داروها به طور نسبی دارای اثرات جانبی فراوان بر سلول‌های بدن انسان هستند و مصرف آنها نیازمند رعایت ملاحظات متعددی می‌باشد [۳،۴] از اینرو تحقیق حاضر برای یافتن ترکیبات ضدقارچی با منشای طبیعی و اثرات جانبی کمتر

¹ SDA



جدول شماره ۱- مقایسه حداقل غلظت مهارکنندگی جدایه‌های به دست آمده از بیماران مبتلا به اسپرژیلوزیس

نمونه بالینی	ناخن	ریه	سینوس	پوست
گونه قارچ تعداد جدایه (عدد)	آ.نیدولانس و فومیگاتوس ۲۱	آ.فومیگاتوس و فلاووس ۲	آ. فومیگاتوس ۳	آ. نیجر ۱
	۰/۰۷ (چهار جدایه) ۰/۱۴ (سه جدایه) ۰/۲۹ (یک جدایه) ۰/۵۹ (شش جدایه) ۱/۱۸ (هفت جدایه)	فلاووس (۰/۲۹) فومیگاتوس (۰/۱۴)	۰/۲۹ (دو جدایه) ۰/۱۴ (یک جدایه)	۱/۱۸
MIC μ g/ml				

نتایج

تعداد جدایه‌ها بیست و هفت عدد بود. یک جدایه اسپرژیلوس نیجر مربوط به یک بیمار مبتلا به اتومیکوزیس، سه جدایه اسپرژیلوس فومیگاتوس مربوط به سه بیمار مبتلا به سینوزیت آلرژیک، دو جدایه اسپرژیلوس فومیگاتوس و اسپرژیلوس فلاووس مربوط به دو بیمار مبتلا به عفونت ریه و نوزده جدایه اسپرژیلوس فومیگاتوس و دو جدایه اسپرژیلوس نیدولانس مربوط به اونیکومیکوز بودند.

مقادیر MIC به شرح ذیل محاسبه شد:

هشت جدایه: $1/18 \mu\text{g/ml}$ ، شش جدایه: $0/59 \mu\text{g/ml}$ ،
چهار جدایه: $0/29 \mu\text{g/ml}$ ، پنج جدایه: $0/14 \mu\text{g/ml}$ ،
چهار جدایه: $0/07 \mu\text{g/ml}$

حساس‌ترین جدایه‌ها چهار جدایه اسپرژیلوس فومیگاتوس بود که چهار جدایه مربوط به اونیکومیکوز بود. مقاوم‌ترین جدایه‌ها یک جدایه اسپرژیلوس نیجر مربوط به یک بیمار مبتلا به اتومیکوزیس، یک جدایه اسپرژیلوس نیدولانس مربوط به اونیکومیکوز و شش جدایه اسپرژیلوس فومیگاتوس مربوط به اونیکومیکوز بودند (جدول شماره ۱).

بحث

با توجه به اثرات جانبی زیادی که داروهای ضدقارچی شیمیایی بر سلول‌های بدن دارند و همچنین گران بودن این داروها، چندی است که پژوهشگران مجدداً به فکر استفاده از

در مرحله آخر حداقل غلظت مهارکنندگی رشد^۱ اسانس محاسبه شد. برای انجام این از میکروپلیت ۹۶ خانه‌ای استفاده شد، بدین شکل که در همه گوده‌های ردیف‌های افقی میکروپلیت، مقدار ۱۰۰ میکرولیتر محیط سابور و دکستروز برات^۲ ریختیم و سپس به گروه اول هر ردیف افقی ۱۰۰ میکرولیتر اسانس محلول در حلال دی‌متیل سولفوکساید^۳ اضافه نمودیم و با انتقال به گوده‌های بعدی سریال دیلوشن اسانس را تهیه کردیم. غلظت اسانس در گوده‌های میکرو پلیت به ترتیب ۰/۵، ۰/۲۵، ۰/۱۲۵، ۰/۰۶۲۵ بود.

حال به هر گوده تعداد ۱۰۰۰ اسپور از قارچ موردنظر که با لام نوبار شمارش شده بود تلقیح و ۲۴ ساعت در دمای ۳۰ - ۲۵ درجه سانتی‌گراد انکوبه شد. پس از این مدت، با توجه به کدورت ایجاد شده در اثر رشد میکروارگانیسم در گوده‌های میکرو پلیت و انتقال ۵۰ میکرولیتر از محتوای گوده‌های موردنظر به محیط SDA، مقدار MIC اسانس محاسبه شد به نحوی که گوده پیش از اولین گوده‌ای که کدورت رشد در آن مشاهده شد به عنوان گوده MIC در نظر گرفته می‌شود و با انتقال به محیط جامد، نتایج تایید می‌شود [۱۰، ۱۱، ۱۲].

لازم به یادآوری است که دو ردیف آخر میکرو پلیت مربوط به گروه‌های شاهد منفی و مثبت بود. شاهد مثبت حاوی محیط کشت و حلال DMSO و اسپور قارچ و شاهد منفی حاوی محیط کشت و حلال DMSO بدون اسپور قارچ بودند.

^۱ Minimum Inhibitory Concentration (MIC)

^۲ SDB

^۳ DMSO



در پژوهشی دیگر، کیوال^۱ و همکاران، اسانس این گیاه را برای درمان کاندیدیازیس دهانی در افراد ایدزی به مدت یک هفته به کار برده و آنها را درمان کردند [۲۴].

این مطالعه در راستای حل مشکلاتی چون اثرات جانبی داروهای ضدقارچی شیمیایی و جایگزینی آنها با داروهای ضدقارچی گیاهی جهت گیری شد. از آنجا که اسانس مورد آزمایش بر همه ایزوله‌های به کار رفته در این مطالعه اثر مهاری داشت، لذا می‌توان از آن به عنوان اسانسی موثر بر علیه این گروه از قارچ‌ها یاد کرد، اما بررسی خاصیت ضدقارچی این اسانس در شرایط *In vivo*، اثرات دما، pH و مواد داخل بدن موجود زنده بر روی آن و همچنین ایجاد مقاومت دارویی در برابر این اسانس، نیازمند بررسی‌ها و مطالعات بیشتری می‌باشد.

تشکر و قدردانی

در خاتمه از دانشکده پزشکی دانشگاه تربیت مدرس تهران، آزمایشگاه تشخیص طبی قارچ‌شناسی شفای اصفهان، شرکت داروسازی گلدا روی اصفهان و بیمارستان امام خمینی تهران، کمال تشکر و قدردانی را می‌نمائیم.

ترکیبات ضدقارچی با منشای طبیعی با اثرات جانبی کمتر افتاده‌اند. در این زمینه اثرات ضدقارچی گیاهان متعددی چون سیر، پیاز، کندر و ... به اثبات رسیده است [۱۵، ۱۴، ۱۳].

در این زمینه گند^۱ و همکاران در سال ۲۰۰۸، اسانس این گیاه را اسانسی موثر علیه *Paenibacillus larva* که عامل بیماری *American foul brood* است، معرفی نمودند [۱۶].

گیوردانی^۲ و همکاران در سال ۲۰۰۶ در تحقیقی که به روش *Broth macrodilution* انجام دادند، به اثرات ضدقارچی این اسانس علیه قارچ کاندیدا آلبیکنس پی بردند [۱۷].

در سال ۲۰۰۷، مورینا^۳ و همکاران در مطالعه‌ای اثرات مهاری این اسانس را بر روی برخی قارچ‌های گروه دیماتیاستوس از جمله آلترناریا، کلاوسپوریوم، کورولاریا و پیدراهورتای، نشان دادند [۱۸].

سنهاجی^۴ و همکاران در سال ۲۰۰۷، اثرات آنتی‌باکتریال این اسانس را علیه اشرشیا کولی نشان دادند [۱۹].

در سال ۲۰۰۶، شاهوردی^۵ و همکاران نشان دادند که حضور $20 \mu\text{g/ml}$ این اسانس، MIC کلیندامایسین را تا ۱۶ برابر کاهش می‌دهد [۲۰].

در این راستا، مسعود^۶ و همکاران در سال ۲۰۰۶ از عصاره آبی این گیاه علیه ۱۷۸ گونه باکتریایی متعلق به ۱۲ جنس استفاده کردند که اثر ضدباکتریایی آن حدود ۹۹/۴ درصد بود و به جز سالمونلا پاراتیفی B از رشد مابقی باکتری‌ها جلوگیری کرد [۲۱].

همچنین مُتس^۷ و کارواجال^۸ در تحقیقی که انجام دادند به این نتیجه رسیدند که این اسانس دارای اثر مهاری در برابر قارچ اسپرژیلوس فلاووس می‌باشد [۲۲].

در سال ۲۰۰۱، چانگ^۹ و همکاران با استخراج اسانس برگ این گیاه و اثر آن بر باکتری‌های اشرشیاکولی، سدوموناس، اتروکوکوس، استافیلوکوکوس آرتوس، سالمونلا و کلبسیلا مشاهده نمودند که رشد همه آنها توسط این اسانس مهار شد [۲۳].

¹ Gende

³ Moreina

⁵ Shahverdi

⁷ Montes

⁹ Chang

² Giordani

⁴ Senhaji

⁶ Masood

⁸ Carvajal



1. Kwon – Chung KJ, Bennett JE. Medical mycology. 2nd ed. Lea & Febiger. Philadelphia 1992, pp: 201 - 10.
2. Zeini F, Basiri Jahromi S H. Study of fungal infections in patients with Leukemia. *Iran. J. Pub heal.* 1994; 1 (4): 89 - 103.
3. Arroyo J, Medoff G, Kobayashi G S. Therapy of murine *Aspergillosis* With amphotericin B in combination With rifampin of 5-fluorocytosine. *Antimicrob. Age. chemother.* 1977; 11 (1): 21 - 5.
4. Denning DW, Stevens D A. Antifungal and surgical treatment of invasive *Aspergillosis*: review of 121. Published cases. *Rev. Infect. Dis.* 1990; 12 (6): 1147 - 51.
5. Corren J, Lemay M, Lin Y, Rosa L, Rudolph R K. Clinical and biochemical effects of a combination botanical product for allergy. *Natu J.* 2008; 7 (20): 2891 - 5.
6. Subash P, Prabuseenivasan S, Ignacimuthu S, Cinnamaldehyde A. Potential antidiabetic agent. *Phytomed.* 2007; 14 (1): 15 - 22.
7. Quattara B, Simard RE, Holley RA, Pitte GJP, Begin A. Antibacterial activity of selected fatty acids and essential oils six meat spoilage organisms. *Inter. J. Food Microbe.* 1997; 37: 155 - 62.
8. British pharmacopoeia. Her majesty stationary office. London. 2003, pp: A243 - A249.
9. Zeini F, Mehbod A, Emami M. General Medical mycology. 2nd ed. Tehran University. Tehran. 2004, pp: 406 - 7.
10. Pfaller MA, Messer SA, Coffman S. Comparison of visual and spectrophotometric methods of MIC endpoint determinations by using broth microdilution methods to test five antifungal agents, including the new triazole DO870. *J. Clin. Microbiol.* 1995; 35 (5): 1094 - 7.
11. Galgiani JN, Rinadi MG, Polka AM. Standardization of antifungal Susceptibility testing. *J. Med & Vet myco.* 1992; 30 (1): 213 - 7.
12. Romington BA, Motley M, Warnock DW, Morrison CJ. Comparative evaluation of PASCO and national committee for clinical laboratory standards M27 – A broth micro dilution methods for antifungal drug susceptibility testing of yeasts. *J. Clin. Microbiol.* 2000; 38 (6): 2254 - 60.
13. Adetumbi MA, Lau BH. *Allium sativum* (garlic) – a natural antibiotic. *Med. Hypo.* 1983; 12 (3): 227 - 37.
14. Shams M, Razafsha M, Allameh A, Razzaghi M. Inhibitory effects of Aqueous onion and garlic extracts on growth and keratinase activity in *Trichophyton mentagrophytes*. *J. biom.* 2003; 73 (3): 113 - 8.
15. Adelakun EA, Finbar EA, Angina SE, Makinde AA. Antimicrobial activity of *Boswellia dalzielii* stems bark. *Fito.* 2001; 72 (7): 822 - 4.
16. Gende LB, Floris I, Fruit R, Eguaras MJ. Antimicrobial activity of *Cinnamomum zeylanicum* essential oil and its main components against *paenibacillus* larvae from Argentina. *Bulle. of insect.* 2008; 61 (1): 1 - 4.
17. Giordani R, Regli P, kaloustation J. Protentiation of antifungal activity of amphotericin B, by essential oil from *Cinnamomum cassia*. *Phyto. resea.* 2006; 20 (1): 58 - 61.
18. Moreina ACP, Lima EDO, Souza ELD, Van Din gene A, Trajano VN. Inhibitory effect of *Cinnamomum zeylanicum* Blume (Lauraceae) essential oil and Beta-piene on the growth of dimatiaceous moulds. *Braz. J Clin. Microbiol.* 2007; 38 (2): 111 - 5.
19. Senhaji O, Faid M, Kalalou I. Inactivation of *E. coli* (O157: H7) by essential oil from *Cinnamomum zeylanicum*. *Brazil. J. infect. Dis.* 2007; 234 - 6.
20. Shahverdi AR, Monsef HR, Tavasoli F, Zaheri A, Mirjani R. Cinnamaldehy from *Cinnamomum zeylanicum* bark essential oil reduces the Tran's clindamycin resistance of *Clostridium difficile* in vitro. *J. Food Sci.* 2006; 72: 155 - 8.
21. Masood N, Chaudhry A, Tarig P. Antimicrobial activity of *C. Cassia* against diverse



microbial flora whit its nutritional and medicinal impacts. *Park. J. Bot.* 2006; 38 (1): 169 - 74.

22. Montes R, Carvajal M. Control of *Aspergillus flavus* in maize with plant essential oil and their components. *J. Food Prot.* 1998; 61 (5): 616 - 9.

23. Chang ST, Chun PF, Chung SC. Antibacterial activity of leaf essential oils and their constituents

from *Cinnamomum osmophloeum*. *J. of ethno.* 2001; 77: 123 - 7.

24. Quale JM, Landman D, Zaman MM, Burney S, Sathe SS. Invitro activity of *Cinnamomum zeylanicum* against azol resistance and sensitive candida species and pilot study of cinnamon for oral Candidiasis. 1996; *AM. J. Chin. Med.* 24 (2): 103 - 9.

