

## بررسی اثر عصاره آبی و الکی سیر بر میزان بیان ژن‌های الاستاز و آگزوتوکسین A در سودوموناس آئروژینوزا سویه استاندارد PAOI

### چکیده

دریافت: ۱۳۹۵/۰۴/۲۱ ویرایش: ۱۳۹۵/۰۸/۲۳ پذیرش: ۱۳۹۵/۰۸/۲۹ آنلاین: ۱۳۹۵/۰۸/۳۰

**زمینه و هدف:** امروزه باکتری‌های مقاوم به دارو مشکلات عمده‌ای را در زمینه طراحی و ساخت داروهای شیمیایی ایجاد کرده‌اند. از انواع باکتری‌های مقاوم به درمان‌های آنتی‌بیوتیکی می‌توان سودوموناس آئروژینوزا را نام برد که تاکنون مشکلات فراوانی را در زمینه درمان با انواع آنتی‌بیوتیک‌ها ایجاد کرده است، همچنین می‌توان آن را یکی از عوامل مهم عفونت‌های بیمارستانی به حساب آورد. گیاهان دارویی هزاران سال است که به منظور پیشگیری و یا درمان بیماری‌های عفونی مورد توجه بوده‌اند. امروزه نیز داروسازان علاقه زیادی دارند که با استفاده از گیاهان دارویی ترکیبات ضد میکروبی جدید تهیه کنند. از این‌رو هدف از این مطالعه میزان بیان ژن‌های کد کننده الاستاز و آگزوتوکسین A در باکتری سودوموناس آئروژینوزا سویه PAOI در حضور گیاه دارویی سیر بود.

**روش بررسی:** مطالعه پیش رو که از انواع مطالعات تجربی بود، در سال ۹۵-۱۳۹۴ در دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی همدان انجام گرفت. در ابتدا کمترین غلظتی از عصاره که مهار کننده رشد باکتری و همچنین باعث مرگ باکتری می‌شود، تعیین و سپس در غلظت‌های پایین‌تر از کمترین غلظت کشندگی میزان بیان ژن‌های مورد مطالعه با روش Real-Time PCR بررسی شدند.

**یافته‌ها:** بر اساس نتایج به دست آمده در این مطالعه، عصاره آبی سیر تاثیر بهتری بر کاهش میزان بیان ژن‌های الاستاز و آگزوتوکسین A داشته به طوری که در غلظت‌های ۸ و ۶۴ mg/ml، بیان هر دو ژن بیماری‌زا کاهش یافت. همچنین میزان بیان ژن الاستاز بیشتر تحت تاثیر گیاه سیر قرار گرفت.

**نتیجه‌گیری:** نتایج حاصل از این مطالعه بیان‌کننده این بود که عصاره‌های آبی و الکی سیر دارای ترکیبات مناسبی برای مهار تولید فاکتورهای بیماری‌زا در سودوموناس آئروژینوزا بودند.

**کلمات کلیدی:** سیر، الاستاز، آگزوتوکسین A، سودوموناس آئروژینوزا.

بتول کاویانی<sup>۱</sup>، محمد یوسف

علیخانی<sup>۱\*</sup>، محمدرضا عربستانی<sup>۱</sup>

شیرین مرادخانی<sup>۲</sup>

محمد طاهری<sup>۳</sup>

۱- گروه میکروبی‌شناسی، دانشکده پزشکی،

دانشگاه علوم پزشکی همدان، همدان، ایران.

۲- گروه فارماگنوزی، دانشکده داروسازی،

دانشگاه علوم پزشکی همدان، همدان، ایران.

۳- گروه ژنتیک پزشکی، دانشکده پزشکی

دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران.

\* نویسنده مسئول: همدان، بلوار شهید فهمیده، دانشگاه علوم پزشکی همدان، دانشکده پزشکی، گروه میکروبی‌شناسی

تلفن: ۰۸۱-۳۸۳۸۰۷۵۵

E-mail: alikhani@umsha.ac.ir

### مقدمه

است.<sup>۱،۲</sup> از انواع باکتری‌های مقاوم به درمان‌های آنتی‌بیوتیکی می‌توان باکتری سودوموناس آئروژینوزا را نام برد که تاکنون مشکلات فراوانی را در درمان با انواع آنتی‌بیوتیک‌ها ایجاد کرده است. این باکتری یک باکتری میله‌ای، گرم منفی و هوازی است و در همه محیط‌ها از جمله محیط‌های بیمارستانی یافت می‌شوند، همچنین به دلیل قدرت سازگارپذیری بالا توانایی رشد بر روی اکثر سطوح مانند مواد غذایی،

امروزه باکتری‌های مقاوم به دارو مشکلات عمده‌ای را در زمینه طراحی و ساخت داروهای شیمیایی ایجاد کرده‌اند. این باکتری‌ها به سرعت به انواع مختلفی از آنتی‌بیوتیک‌ها مقاوم می‌شوند، در نتیجه روند درمان عفونت‌های حاصله از این باکتری‌ها با مشکل مواجه شده

منظور بررسی اثر خاصیت آنتی‌باکتریال گیاه سیر بر میزان بیان فاکتورهای ویروالانس باکتری سودوموناس آئروژینوزا در سال ۹۵-۱۳۹۴ در دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی همدان انجام گرفت. در این مطالعه از سویه استاندارد باکتری *Pseudomonas aeruginosa* PAO1 ATCC (27853) استفاده شد که از بانک میکروبی واقع در آزمایشگاه میکروبی‌شناسی دانشگاه علوم پزشکی همدان تهیه گردید. باکتری بر روی محیط‌های کشت Muller Hinton Agar (MHA) & Muller Hinton Broth (MHB) (Merck, Darmstadt, Germany) کشت داده شد و در دمای  $37^{\circ}\text{C}$  به مدت یک شبانه روز انکوبه گردید و جهت ارزیابی‌های بعدی مورد استفاده قرار گرفت.

گیاه تازه سیر از بازار محلی واقع در مرکز شهر همدان خریداری شد. عصاره‌های آبی و الکلی سیر در آزمایشگاه داروسازی دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی همدان تهیه گردیدند. عصاره‌گیری به طور خلاصه به این صورت انجام شد که، در ابتدا ۱۲۵ g از سیر تازه له شده با ۲ lit حلال (آب مقطر استریل برای عصاره آبی و متانول ۷۰ درجه برای عصاره الکلی) به مدت ۴۸ ساعت در دمای آزمایشگاه قرار داده شد. پس از آن برای جداسازی ناخالصی‌های حاصل از گیاه له شده محلول به‌دست آمده با استفاده از فیلترهای Whatman filter paper, pore size 0.1  $\mu\text{m}$  (Whatman plc, Maidstone, UK) فیلتر شد و به منظور خالص‌سازی عصاره، حلال اضافی آن با کمک دستگاه Rotary Evaporator, Laborota 4003 (Heidolph GmbH, Schwabach, Germany) گرفته شد. لازم به یادآوری است، برای حل شدن عصاره آبی از آب و برای حل کردن عصاره الکلی، از ۴۰٪ Dimethyl sulfoxide (DMSO) به‌عنوان حلال استفاده گردید.

به منظور بررسی خواص آنتی‌باکتریال عصاره آبی و الکلی سیر بر پایه روش میکروداپلوشن عمل شد. در این روش کمترین غلظت مهارکنندگی (MIC) و کمترین غلظت کشندگی (MBC) عصاره تعیین شد. این مرحله بر اساس روش Nuriyastushi و همکاران البته با کمی تغییر انجام گرفت.<sup>۱۱</sup> برای تهیه سوسپانسیون باکتریایی یک کلنی از کشت ۲۴ ساعته از باکتری در محیط MHA برداشته و به محیط MHB اضافه کردیم، پس از آن میزان جذب نوری سوسپانسیون تهیه شده، در طول موج ۶۲۵ nm معادل غلظت نیم مک فارلند (0.08-0.10)

وسایلی مانند کاتر، لوله‌های تراکتوستومی، محیط‌هایی با کمترین میزان مواد مغذی مانند آب مقطر و حتی محلول‌های دزافکتانت را دارد.<sup>۳</sup> پس با توجه به موارد گفته شده می‌توان گفت باکتری سودوموناس آئروژینوزا یکی از دلایل اصلی عفونت‌های بیمارستانی به‌ویژه در افراد دچار نقص سیستم ایمنی و سوختگی‌های شدید، به حساب آمده و قدرت این را دارد که در تمامی بافت‌های بدن ایجاد عفونت نماید، به نوعی این باکتری مسئول عفونت‌های درمان‌ناپذیر است.<sup>۴</sup> بنابراین در سال‌های اخیر، استفاده از روش‌های دیگر درمانی از جمله گیاهان دارویی به‌عنوان عوامل ضد میکروبی جدید به جای استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها اهمیت ویژه‌ای پیدا کرده است.<sup>۵</sup> سیر از جمله این گیاهانی به حساب می‌آید که حدود ۳۰۰۰ سال است در انواع درمان‌های پزشکی به شکل سنتی استفاده می‌گردد و خاصیت آنتی‌بیوتیکی، ضدقارچی و ضدباکتریایی خود را به اثبات رسانده است.<sup>۶</sup> الاستاز یکی از فاکتورهای بیماری‌زای باکتری به شمار می‌رود که با از بین بردن اتصالات محکم اپی‌تلیوم بافت، باعث افزایش نفوذپذیری آن، فراخوانی بیشتر نوتروفیل‌ها، سایتوکین‌ها و کموکاین‌ها (IL-6 و IL-8) در محل، به راه‌اندازی واکنش‌های التهابی و در نهایت ایجاد عفونت می‌گردد.<sup>۷</sup> همچنین، الاستاز می‌تواند باعث افزایش نفوذپذیری در فیبروبلاست بافت پارانیشم ریه گردد، چنین پاسخ‌هایی در بافت‌هایی مانند ریه می‌تواند باعث جراحات‌های حاد در این بافت شود.<sup>۹،۸</sup>

آگزوتوکسین A نیز یکی از مهمترین توکسین‌های باکتری است و توسط اکثر باکتری‌های سودوموناس آئروژینوزا تولید می‌شود و نقش اصلی را در بیماری‌زایی آن ایفا می‌کند. این ترکیب از طریق سیستم ترشحی تیپ II به فضای خارج سلولی ترشح می‌گردد و تولید فاکتور طول‌سازی پروتیین (EF-2) را مهار می‌کند در نتیجه پروتیین‌سازی سلول متوقف شده و منجر به مرگ سلولی می‌گردد.<sup>۱۱</sup> هدف از انجام این پژوهش بررسی میزان بیان ژن‌های کد کننده فاکتورهای ویروالانس الاستاز و آگزوتوکسین A در باکتری سودوموناس آئروژینوزا سویه PAO1 در حضور گیاه سیر بود.

## روش بررسی

این مطالعه از نوع مطالعات پایه‌ای (Experimental) بود که به

Biosystems, Foster City, CA, USA) استفاده شد. پرایمرهای استفاده شده در این مطالعه به ترتیب زیر می‌باشند:

پرایمر مربوط به ژن الاستاز (lasB)<sup>۱۱</sup>:  
 F: 5'-  
 R: 5'- AATGACAAAGTGGAACTGGTGATCC-3'  
 .GTAGGTGACTTGCCGATCTTCTGG-3'

پرایمر مربوط به ژن آگزوتوکسین A (toxA):  
 F: 5'-  
 R: 5'- و GGTAGTTGGTCGCTGAAC-3'  
 .CAGGTGGCGTAGGTGGAGAA-3'

پرایمر مربوط به ژن رفرانس (rpoD)<sup>۱۲</sup>:  
 F: 5'-  
 R: 5'- و GGGCGAAGAAGGAAATGGTC-3'  
 CAGGTGGCGTAGGTGGAGAA-3' می‌باشد. پرایمر مربوط به

ژن toxA با استفاده از نرم افزار AlleleID® software, Version 7.0 (PREMIER Biosoft, Palo Alto, CA, USA) در این مطالعه طراحی شد.

برنامه دمایی برای انجام آزمون qPCR در ادامه آورده شده است: دمای دناتوراسیون اولیه: C ۹۵ به مدت ۱۰ دقیقه، دمای دناتوراسیون ثانویه: C ۹۵ به مدت ۳۰ ثانیه و دمای اتصال C ۶۲ به مدت یک دقیقه. این آزمون در ۴۵ چرخه تکرار شد. در نهایت درستی محصولات تکثیر شده طی واکنش qPCR با استفاده از تعیین توالی (Bioneer, Daejeon, Korea) و منحنی‌های ذوب تایید شدند. هر آزمایش سه مرتبه تکرار شد.

آنالیز داده‌ها با کمک REST 2008, Version 2.0.13 (Technical University of Munich, Germany) انجام گرفت. اساس مدل ریاضی این نرم‌افزار بر بازده PCR و میانگین انحراف سیکل آستانه (CT) بین گروه‌های نمونه و گروه کنترل استوار بوده است و به کمک آزمون تصادفی‌سازی میزان بیان بین نمونه‌ها و گروه کنترل تعیین گردید.<sup>۱۴</sup>

## یافته‌ها

میزان حساسیت باکتری *P. aeruginosa* PAO1 نسبت به عصاره‌های آبی و الکلی سیر به صورت کمی و با کمک روش MIC و تعیین شد. بر اساس نتایج به دست آمده کمترین غلظتی از عصاره آبی و الکلی سیر که باعث رشد باکتری شد، به ترتیب غلظتی برابر با ۳۲ و ۶۴ mg/ml و کمترین غلظتی که باعث مرگ

cells/ml تنظیم گردید. سپس سوسپانسیون تهیه شده معادل غلظت نیم مک فارلند در ابتدا تا حدود ۱:۲۰ و سپس ۱:۱۰ رقیق گردید. در نهایت از سوسپانسیونی با رقت ۱:۱۰ (5×10<sup>5</sup> cells/ml) به هر یک از چاهک‌های پلیت میکروتیتر به میزان ۱۰۰ μl اضافه شد. به منظور تهیه عصاره، میزان ۲۵۶ mg از پودر عصاره سیر را در ۱ ml آب مقطر استریل حل و به منظور حذف آلودگی‌های احتمالی محلول حاصله از فیلترهای ۰/۲ عبور داده شد.

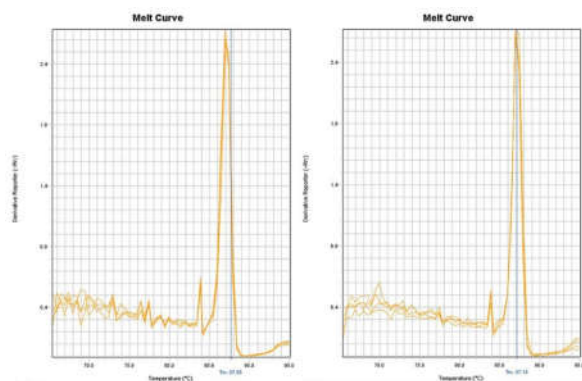
در نهایت، ۱۰۰ μl از محیط MHB به تمامی چاهک‌های پلیت میکروتیتر اضافه شد. ۱۰۰ μl نیز از محلول ۲۵۶ mg/ml عصاره به اولین چاهک اضافه و مخلوط گردید. ۱۰۰ μl از مخلوط چاهک اول را برداشته و به چاهک دوم اضافه شد، این عمل تا چاهک ۱۰ ادامه یافت، پس از آن ۱۰۰ μl سوسپانسیون با رقت ۱:۱۰ به تمامی چاهک‌ها اضافه گردید.

چاهک‌های ۱۱ و ۱۲ نیز به عنوان کنترل مثبت و منفی در نظر گرفته شد. چاهک ۱۱ فقط حاوی محیط کشت و چاهک ۱۲ فقط حاوی سوسپانسیون باکتری بود. پلیت به مدت ۲۴ ساعت در دمای C ۳۷ انکوبه گردید. روز بعد تمامی چاهک‌ها را بر روی محیط کشت MHA کشت داده و MBC و MIC را تعیین شدند. برای اطمینان بیشتر، تمامی آزمایشات سه مرتبه تکرار شدند.

استخراج RNA از غلظت‌های کمتر از MBC با استفاده از کیت مخصوص استخراج Cinnapure RNA extraction (SinaClon, RNA BioScience Co., Tehran, Iran) و سپس غلظت و میزان جذب نوری تمامی RNA های استخراج شده با کمک دستگاه Epoch™ Microplate Spectrophotometer (NanoDrop Technologies, Wilmington, DE, USA) اندازه‌گیری شد.

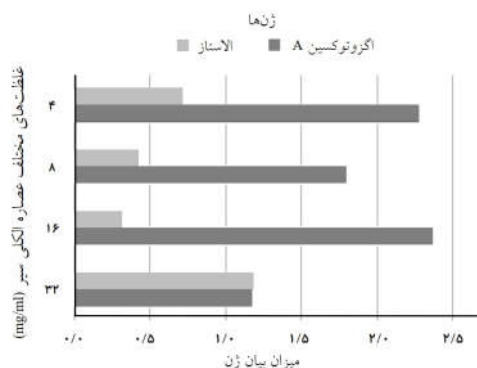
به منظور ساخت cDNA از RNA استخراج شده از کیت مخصوص سنتز cDNA (GeneAll Biotechnology Co. Ltd, Korea) استفاده و مطابق با آن عمل شد. برای حذف آلودگی‌های احتمالی RNA استخراج شده با DNA ژنومی، پیش از سنتز cDNA، از کیت DNaseI (Fermentase, Waltham, USA) استفاده گردید و مراحل بر اساس کار دستور شرکت سازنده صورت پذیرفت.

آزمون Real-time PCR با روش SYBR Green و بر اساس کار دستور شرکت AMPLIQON، انجام گرفت. جهت انجام آزمون qPCR از دستگاه Step-One Plus real-time PCR system (Applied

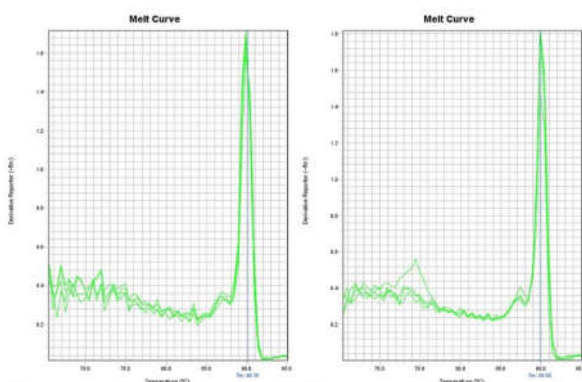


الف ب

نمودار ۳: منحنی ذوب ژن اگزوتوکسین A، الف: عصاره آبی- ب: عصاره الکلی

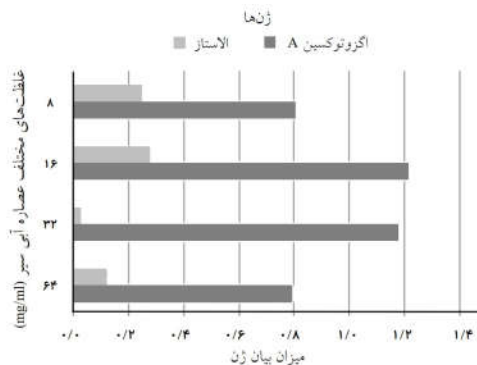


نمودار ۱: میزان بیان ژن اگزوتوکسین A و ژن الاستاز در حضور غلظت‌های مختلف عصاره الکلی سیر



الف ب

نمودار ۴: منحنی ذوب ژن الاستاز، الف: عصاره آبی- ب: عصاره الکلی



نمودار ۲: میزان بیان ژن اگزوتوکسین A و ژن الاستاز در حضور غلظت‌های مختلف عصاره آبی سیر

کنترل تفاوت چندانی نداشته و به عبارتی معنادار نبوده است. میزان بیان ژن اگزوتوکسین A در غلظت‌های ۸ و ۱۶ mg/ml عصاره آبی سیر، در مقایسه با نمونه کنترل، تفاوت معناداری نداشت ولی در غلظت‌های ۳۲ و ۶۴ mg/ml نتایج معنادار و به ترتیب به صورت افزایش و کاهش بیان ژن مشاهده شد (نمودار ۱ و ۳).

میزان بیان ژن الاستاز در غلظت ۳۲ mg/ml عصاره الکلی سیر، در مقایسه با نمونه کنترل، معنادار و به صورت کاهش بیان ژن مشاهده

بakterی به وسیله عصاره آبی و الکلی سیر گردید، به ترتیب غلظتی برابر با ۶۴ و ۱۲۸ mg/ml بوده است.

میزان بیان ژن اگزوتوکسین A در غلظت‌های مختلف عصاره الکلی سیر، در مقایسه با نمونه کنترل (سویه مجاور نشده با عصاره)، در تمامی غلظت‌ها به غیر از غلظت ۶۴ mg/ml، معنادار بوده و در این غلظت‌ها میزان بیان ژن افزایش یافته است، ولی در غلظت ۳۲ mg/ml عصاره الکلی سیر میزان بیان نمونه‌ها در مقایسه با نمونه

به تنهایی تاثیر کمی در از بین بردن باکتری‌های موجود در محیط بیوفیلمی دارد از این رو مصرف آن همراه با آلیسین می‌تواند در از بین بردن هرچه بیشتر این جامعه میکروبی تاثیر به‌سزایی داشته باشد.<sup>۲۹</sup> در مطالعه‌ای که توسط Harjai و همکارانش صورت گرفت مشخص شد، ماده موثر گیاه سیر (آلیسین) می‌تواند با کاهش قدرت کسب آهن، کاهش تولید همولیزین توسط باکتری *Sordomonas آئروژینوزا* و حساس شدن آن به همولیزین سلول میزبان باعث کاهش و همچنین مهار عفونت شود.<sup>۲۵</sup> در مطالعه انجام گرفته توسط Cai و همکارانش گزارش شد، آلیسین به تنهایی اثر کمی بر علیه باکتری *Sordomonas آئروژینوزا* دارد ( $MCI\ 90 > 512\ \mu g/ml$ ) ولی ترکیب این ماده با آنتی‌بیوتیک‌هایی از قبیل بتالاکتام‌ها می‌تواند باعث تاثیر بیشتر بر مهار سنتز دیواره سلولی باکتری شود، در حالی که این باکتری به بتالاکتام‌ها به تنهایی مقاوم می‌باشد.<sup>۲۶</sup>

در مطالعه صورت گرفته توسط Lihua و همکارانش، مشخص شد، ترکیب آلیسین می‌تواند در غلظت  $128\ \mu g/ml$  باعث کاهش بیان ژن کد کننده فاکتورهای بیماری‌زای الاستاز و آگزوتوکسین A در باکتری *Sordomonas آئروژینوزا* گردد، همچنین، از تولید ترکیباتی مانند پیوریدین که در جذب آهن توسط باکتری و رامنولپید که در گسترش بیوفیلم نقش دارد، جلوگیری می‌کند در نتیجه آلیسین با مهار تولید بیوفیلم که نقش موثری در بیماری‌زایی این باکتری دارد، می‌تواند گزینه مناسبی در درمان عفونت‌های حاصل از این باکتری باشد.<sup>۳۰</sup> نتایج به‌دست آمده در مطالعه حاضر نیز مطابق با مطالعات ذکر شده، عصاره آبی و الکلی سیر بدون اینکه بر روی رشد باکتری اثرگذار باشد قادر هستند بیان فاکتورهای ویروانس باکتری را کاهش داده و از قدرت بیماری‌زایی آن بکاهد. این موضوع نشان‌گر این است که در آینده احتمال مقاومت باکتری نسبت به این ترکیب پایین خواهد بود.

در مجموع، بر اساس نتایج به‌دست آمده در این مطالعه، می‌توان نتیجه‌گیری نمود که گیاه سیر دارای ترکیبات مناسبی برای مهار تولید فاکتورهای بیماری‌زا در *Sordomonas آئروژینوزا* می‌باشد.

سپاسگزاری: این تحقیق قسمتی از پایان‌نامه کارشناسی ارشد با شماره ۹۳۰۴۱۷۱۹۶۰ بوده و با پشتیبانی گروه میکروبی‌شناسی دانشکده پزشکی و معاونت تحقیقات دانشگاه علوم پزشکی همدان انجام پذیرفت.

شد، در حالی که در سایر غلظت‌ها نتایج نمونه‌ها، در مقایسه با نمونه کنترل، تفاوت چندانی نداشته و معنادار نبوده است. میزان بیان ژن الاستاز در غلظت‌های ۸، ۳۲ و  $64\ mg/ml$  عصاره آبی سیر، در مقایسه با نمونه کنترل، معنادار و به‌صورت کاهش بیان ژن ولی در غلظت  $16\ mg/ml$ ، میزان بیان ژن تفاوتی با نمونه کنترل نداشت و به عبارتی نتیجه معناداری به‌دست نیامد (نمودار ۲ و ۴).

## بحث

با توجه به گسترش روز افزون مقاومت‌های آنتی‌بیوتیکی در بین باکتری‌های بیماری‌زا به نظر می‌رسد امیدبخش‌ترین راهکار برای درمان عفونت‌های حاصله از این باکتری‌ها روی آوردن به مواد طبیعی از جمله گیاهان است. تاکنون مطالعات بسیاری در این زمینه و بر روی باکتری‌هایی مانند: *Staphylococcus P. aeruginosa, E.coli Helicobacter pylori, aureus* و بسیاری دیگر صورت گرفته و این موضوع به اثبات رسیده است که گیاهان دارویی از جمله دارچین، چای سبز، میخک، مرزه خوزستانی و بسیاری دیگر با ایجاد تغییرات در دیواره سلولی باکتری‌ها باعث مهار رشد آن‌ها می‌شوند.<sup>۱۵-۲۴</sup>

طی دو دهه گذشته مطالعات بسیاری بر روی این ماده به‌صورت *In-vitro* انجام شده است و همگی بیان‌کننده این مطلب هستند که آلیسین گزینه مناسبی برای درمان‌های ضد میکروبی می‌باشد و می‌تواند بر طیف وسیعی از باکتری‌ها به‌ویژه باکتری‌های مقاوم به درمان آنتی‌بیوتیکی و قارچ‌ها اثرگذار باشد،<sup>۲۵، ۲۶</sup> ولی با این وجود هنوز مطالعات به‌صورت *In-vivo* و گسترده در بالین انجام نشده است.<sup>۲۷</sup> مطالعاتی توسط Bjarnshlot و همکارانش بر روی عصاره سیر و تاثیر آن بر روی حیوانات آزمایشگاهی آلوده به عفونت‌های ریوی *Sordomonas* انجام گرفت، نتایج حاصل از این مطالعه به این صورت بود که موش‌هایی که به مدت هفت روز با عصاره سیر در تماس بودند کمتر به عفونت دچار شدند، یعنی سیر به‌نوعی خاصیت پیشگیری‌کننده داشته است، همچنین موش‌های آلوده به عفونت‌های ریوی در اثر درمان با این گیاه به سرعت بهبود یافتند.<sup>۲۸، ۲۹</sup> مطالعه انجام گرفته توسط Zhai و همکارانش، تاثیر سینرژسم آلیسین و آنتی‌بیوتیک نوویوسین در مهار تشکیل بیوفیلم در باکتری *استافیلوکوکوس/پیدرمیدیس* را گزارش کردند. آنتی‌بیوتیک نوویوسین

## References

1. Hentzer M, Riedel K, Rasmussen TB, Heydorn A, Andersen JB, Parsek MR, et al. Inhibition of quorum sensing in *Pseudomonas aeruginosa* biofilm bacteria by a halogenated furanone compound. *Microbiology* 2002;148(Pt 1):87-102.
2. Safari M, Mozaffari Nejad AS, Bahador A, Jafari R, Alikhani MY. Prevalence of ESBL and MBL encoding genes in *Acinetobacter baumannii* strains isolated from patients of intensive care units (ICU). *Saudi J Biol Sci* 2015;22(4):424-9.
3. Njoroge J, Sperandio V. Jamming bacterial communication: new approaches for the treatment of infectious diseases. *EMBO Mol Med* 2009;1(4):201-10.
4. Bjarnsholt T, Givskov M. Quorum-sensing blockade as a strategy for enhancing host defences against bacterial pathogens. *Philos Trans R Soc Lond B Biol Sci* 2007;362(1483):1213-22.
5. Rasmussen TB, Givskov M. Quorum sensing inhibitors: a bargain of effects. *Microbiology* 2006;152(Pt 4):895-904.
6. Omar SH, Al-Wabel NA. Organosulfur compounds and possible mechanism of garlic in cancer. *Saudi Pharm J* 2010;18(1):51-8.
7. Guzzo J, Pages JM, Duong F, Lazdunski A, Murgier M. *Pseudomonas aeruginosa* alkaline protease: evidence for secretion genes and study of secretion mechanism. *J Bacteriol* 1991;173(17):5290-7.
8. Azghani AO, Neal K, Idell S, Amaro R, Baker JW, Omri A, et al. Mechanism of fibroblast inflammatory responses to *Pseudomonas aeruginosa* elastase. *Microbiology* 2014;160(Pt 3):547-55.
9. Kon Y, Tsukada H, Hasegawa T, Igarashi K, Wada K, Suzuki E, et al. The role of *Pseudomonas aeruginosa* elastase as a potent inflammatory factor in a rat air pouch inflammation model. *FEMS Immunol Med Microbiol* 1999;25(3):313-21.
10. Pavlovskis OR, Iglewski BH, Pollack M. Mechanism of action of *Pseudomonas aeruginosa* exotoxin A in experimental mouse infections: adenosine diphosphate ribosylation of elongation factor 2. *Infect Immun* 1978;19(1):29-33.
11. Nuryastuti T, van der Mei HC, Busscher HJ, Irvati S, Aman AT, Krom BP. Effect of cinnamon oil on *icaA* expression and biofilm formation by *Staphylococcus epidermidis*. *Appl Environ Microbiol* 2009;75(21):6850-5.
12. Vandeputte OM, Kiendrebeogo M, Rajaonson S, Diallo B, Mol A, El Jaziri M, et al. Identification of catechin as one of the flavonoids from *Combretum albiflorum* bark extract that reduces the production of quorum-sensing-controlled virulence factors in *Pseudomonas aeruginosa* PAO1. *Appl Environ Microbiol* 2010;76(1):243-53.
13. Schwartz T, Walter S, Marten SM, Kirschhöfer F, Nusser M, Obst U. Use of quantitative real-time RT-PCR to analyse the expression of some quorum-sensing regulated genes in *Pseudomonas aeruginosa*. *Anal Bioanal Chem* 2007;387(2):513-21.
14. Pfaffl MW, Horgan GW, Dempfle L. Relative expression software tool (REST) for group-wise comparison and statistical analysis of relative expression results in real-time PCR. *Nucleic Acids Res* 2002;30(9):e36.
15. Kim YG, Lee JH, Kim S II, Baek KH, Lee J. Cinnamon bark oil and its components inhibit biofilm formation and toxin production. *Int J Food Microbiol* 2015;195:30-9.
16. Aparna Y, Narayanan L, Sarada J. Quorum quenching ability of dietary spice *Cinnamomum verum* on pathogenic bacteria. *Int J Pharm Sci Res* 2014;5(12):5216.
17. Vasantha Packiavathy IAS, Agilandeeswari P, Musthafa KS, Karutha Pandian S, Veera Ravi A. Antibiofilm and quorum sensing inhibitory potential of *Cuminum cyminum* and its secondary metabolite methyl eugenol against Gram negative bacterial pathogens. *Food Res Int* 2012;45(1):85-92.
18. Muhammad JS, Zaidi SF, Shaharyar S, Refaat A, Usmanghani K, Saiki I, et al. Anti-inflammatory effect of cinnamaldehyde in *Helicobacter pylori* induced gastric inflammation. *Biol Pharm Bull* 2015;38(1):109-15.
19. Kalia M, Yadav VK, Singh PK, Sharma D, Pandey H, Narvi SS, et al. Effect of cinnamon oil on quorum sensing-controlled virulence factors and biofilm formation in *Pseudomonas aeruginosa*. *PLoS One* 2015;10(8):1-18.
20. Liu X, Li J, Wang Y, Li T, Zhao J, Zhang C. Green tea polyphenols function as prooxidants to inhibit *Pseudomonas aeruginosa* and induce the expression of oxidative stress-related genes. *Folia Microbiol* 2013;58(3):211-7.
21. Husain FM, Ahmad I, Asif M, Tahseen Q. Influence of clove oil on certain quorum-sensing-regulated functions and biofilm of *Pseudomonas aeruginosa* and *Aeromonas hydrophila*. *J Biosci* 2013;38(5):835-44.
22. Bahador A, Saghii H, Ataei R, Esmacili D. The study of inhibition effects *Satureja khuzestanica* essence against gene expression *bap* *acinetobacter baumannii* with real time PCR technique. *Iran J Med* 2015;9(1):42-9.
23. Silva NCC, Fernandes Júnior A. Biological properties of medicinal plants: a review of their antimicrobial activity. *J Venom Anim Toxins Incl Trop Dis* 2010;16(3):402-13.
24. Zhang Y, Liu X, Wang Y, Jiang P, Quek S. Antibacterial activity and mechanism of cinnamon essential oil against *Escherichia coli* and *Staphylococcus aureus*. *Food Control* 2015;59:282-9.
25. Harjai K, Kumar R, Singh S. Garlic blocks quorum sensing and attenuates the virulence of *Pseudomonas aeruginosa*. *FEMS Immunol Med Microbiol* 2010;58(2):161-8.
26. Cai Y, Wang R, Pei F, Liang B-B. Antibacterial activity of allicin alone and in combination with beta-lactams against *Staphylococcus* spp. and *Pseudomonas aeruginosa*. *J Antibiot* 2007;60(5):335-8.
27. Marchese A, Barbieri R, Sanches-Silva A, Daglia M, Nabavi SF, Jafari NJ, et al. Antifungal and antibacterial activities of allicin: A review. *Trends Food Sci Technol* 2016;52:49-56.
28. Bjarnsholt T, Jensen PØ, Rasmussen TB, Christophersen L, Calum H, Hentzer M, et al. Garlic blocks quorum sensing and promotes rapid clearing of pulmonary *Pseudomonas aeruginosa* infections. *Microbiology* 2005;151(12):3873-80.
29. Zhai H, Pan J, Pang E, Bai B. Lavage with allicin in combination with vancomycin inhibits biofilm formation by *Staphylococcus epidermidis* in a rabbit model of prosthetic joint infection. *PLoS One* 2014;9(7).
30. Lihua L, Jianhui W, Jialin Y, Yayin L, Guanxin L. Effects of allicin on the formation of *Pseudomonas aeruginosa* biofilm and the production of quorum-sensing controlled virulence factors. *Polish J Microbiol* 2013;62(3):243-51.

## The effect of garlic extract on the expression of genes elastase and exotoxin A in *Pseudomonas aeruginosa*

Batoul Kavyani M.Sc.<sup>1</sup>  
Mohammad Yousef Alikhani  
Ph.D.<sup>1\*</sup>  
Mohammad Reza Arabestani  
Ph.D.<sup>1</sup>  
Shirin Moradkhani Ph.D.<sup>2</sup>  
Mohammad Taheri M.Sc.<sup>3</sup>

1- Department of Microbiology,  
Medical School, Hamadan  
University of Medical Sciences,  
Hamadan, Iran.

2- Department of Pharmacognosy,  
Pharmacy School, Hamadan  
University of Medical Sciences,  
Hamadan, Iran.

3- Department of Medical Genetics,  
Shahid Beheshti University of  
Medical Sciences, Tehran, Iran.

\* Corresponding author: Department of  
Microbiology, Faculty of Medicine,  
Hamadan University of Medical  
Sciences, Shahid Fahmide Blvd.,  
Hamadan, Iran.  
Tel: +98- 81- 38380755  
E-mail: alikhani@umsha.ac.ir

### Abstract

Received: 11 Jul. 2016 Revised: 13 Nov. 2016 Accepted: 19 Nov. 2016 Available online: 20 Nov. 2016

**Background:** Multidrug-resistant bacteria make many problems in clinical therapy, design and manufacture of synthetic drugs. *Pseudomonas aeruginosa* is one of the most important multidrug-resistance bacteria leads to variety infections in human especially in immunocompromised, patients with severe burns, and nosocomial infections. It Recent years, this organism makes a big challenge in clinical treatment of infections using a wide range of antibiotics. Medicinal herbs for thousands of years to prevent or treat infectious diseases were considered. Today, pharmacists have high interest of using medicinal herbs to prepare a new antimicrobial compounds. The goal of this study was to investigation the effect of aqueous and alcoholic extract of fresh garlic on the expression of genes encoding elastase and exotoxin A virulence factors, in *P. aeruginosa* PAO1 strain.

**Methods:** Present study was an experimental study and performed from 2015 to 2016 in Hamadan University of Medical Science, Iran. The minimal inhibitory concentration (MIC) and minimal bactericidal concentration (MBC) of aqueous and alcoholic extract of garlic was determined. Then in order to investigation the gene expression of elastase and exotoxin A genes, quantitative real-time polymerase chain reaction (qPCR) method was performed at sub-MBC concentrations.

**Results:** According to the results aqueous extracts of garlic had better impact in comparison with alcoholic alone. At concentration of 64 and 8 mg/ml of aqueous extract the expression of both elastase and exotoxin A genes were decreased. Although, the expression of elastase gene was most affected by garlic at different concentrations than exotoxin A.

**Conclusion:** The results suggested that the compositions of garlic extracts can inhibit the production of virulence factors in *P. aeruginosa*. So in order to treat infectious diseases in the near future, medicinal plants known as new antimicrobial drugs can be used alone or with antibiotic drugs against pathogenic bacteria.

**Keywords:** elastase, exotoxins, garlic, pseudomonas aeruginosa.