

بررسی اثرات ضدپمپ افلاکسی عصاره گیاه بابونه (*Anthemis atropatana*) در سویه‌های بالینی استافیلوكوکوس اورئوس مقاوم به سپروفلوکسازین با استفاده از روش Real Time PCR

شیما عزتی^۱، امیر میرزاچی^{۲*}، مسعود زندی^۳

۱- کارشناس ارشد، گروه زیست‌شناسی، واحد همدان، دانشگاه آزاد اسلامی، همدان، ایران

۲- استادیار، گروه زیست‌شناسی، واحد رودهن، دانشگاه آزاد اسلامی، رودهن، ایران

۳- مریم، گروه زیست‌شناسی، واحد همدان، دانشگاه آزاد اسلامی، همدان، ایران

*آدرس مکاتبه: رودهن، مجتمع دانشگاهی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد رودهن، کد پستی: ۳۹۷۳۱۸۹۸۱
تلفن و نمایر: (۰۲۱) ۷۶۵۰۵۰۱۵

پست الکترونیک: A.mirzaie@riau.ac.ir

تاریخ تصویب: ۹۶/۷/۱۰

تاریخ دریافت: ۹۶/۱/۱۹

چکیده

مقدمه: سویه‌های مقاوم به دارو استافیلوكوکوس اورئوس یکی از مهم‌ترین عوامل ایجاد‌کننده عفونت‌های بیمارستانی می‌باشند، به طوری که پمپ افلاکس norB در این باکتری نقش بسزایی در ایجاد مقاومت‌های دارویی دارد.

هدف: هدف از این مطالعه بررسی ترکیبات فیتوشیمیایی عصاره گیاه بومی بابونه (*Anthemis atropatana*) و اثرات ضدپمپ افلاکسی norB آن بر روی ایزوله‌های بالینی استافیلوكوکوس اورئوس می‌باشد.

روش بررسی: در این مطالعه تجربی، ابتدا عصاره گیاه بابونه با استفاده از روش ماسرسایون تهیه و ترکیبات فیتوشیمیایی آن با استفاده از روش GC/MS تعیین شد. به دنبال آن وجود پمپ افلاکس norB در ۵۰ سویه بالینی استافیلوكوکوس اورئوس مقاوم به دارو به روش فنوتیپی کارت ویل و ژنوتیپی PCR بررسی شد. در انتها، پس از تیمار سویه‌ها با غلظت زیرحدکشندگی عصاره (SubMIC)، اثرات ضدپمپ افلاکسی norB آن با روش Real Time PCR (SubMIC) ارزیابی شد.

نتایج: آنالیز فیتوشیمیایی عصاره با استفاده از روش GC/MS نشان داد که بیشترین ترکیبات تشکیل‌دهنده عصاره مربوط به Tridecane (۴/۶٪) و Dodecane (۸/۹٪) می‌باشد. همچنین نتایج روش کارت ویل و PCR نشان داد که از میان ۵۰ سویه بالینی، ۱۰ سویه دارای پمپ افلاکس norB هستند. درنهایت به دنبال تیمار سویه‌ها با غلظت SubMIC عصاره، نتایج Real Time PCR کاهش بیان ژن پمپ افلاکس norB را در سویه‌ها نشان داد.

نتیجه‌گیری: با توجه به نتایج به دست آمده در این مطالعه، به نظر می‌رسد این گیاه می‌تواند به عنوان یک منع طبیعی دارویی پتانسیل استفاده در صنایع دارویی را داشته باشد.

گل واژگان: گیاه بابونه، استافیلوكوکوس اورئوس، پمپ افلاکس norB، Real Time PCR



مقدمه

پمپ‌های افلاکس باکتریایی بر اساس ترادف و شباهت اسیدهای آمینه در پنج گروه اصلی قرار می‌گیرند [۱۲]. پمپ‌های افلاکس از نظر بالینی به طور مؤثری در ارتباط با گروه Major Facilitator (RND) یا Nodulation Division (RND) (MFS) می‌باشند که با آزادسازی انژوئی نیترو (MFS) محركه پروتون در خارج کردن آنتی‌بیوتیک نقش دارند [۱۳]. سیستم افلاکس MFS یکی از سیستم‌های مهم افلاکس در باکتری استافیلولکرکوس اورئوس می‌باشد که پمپ افلاکس norB یکی از پمپ‌های مهم این خانواده است و مطالعات نشان می‌دهد که norB می‌تواند ترکیبات مختلفی مانند فلئوروکینولون‌های هیدروفوب (از قبیل نورفلوکسازین، سیپروفلوکسازین)، بیوسایدها، ایدیوم بروماید و تتراسایلکلن Truong-Bolduc QC و همکارانش در سال ۲۰۱۲ نشان دادند که پمپ افلاکس norB نقش مهمی در مقاومت به سیپروفلوکسازین و بیماری زایی در مدل‌های موشی دارد، به طوری که افزایش بیان ژن norB نقش مهمی در ایجاد مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌ها از قبیل سیپروفلوکسازین دارد [۱۶]. امروزه بسیاری از محققان در تلاش هستند از راهکارهای جایگزین جهت درمان این باکتری‌ها بخصوص مهار پمپ‌های افلاکس استفاده کنند، به طوری که عصاره‌های گیاهی یکی از انتخاب‌های محققین جهت بررسی اثرات ضدپمپ افلاکسی می‌باشد [۱۷]. به طور کلی، با مهار پمپ‌های افلاکس یا کاهش بیان آنها در باکتری‌ها می‌توان فرایند درمان را بهبود بخشید. مطالعات مختلفی در زمینه بررسی اثرات ضدپمپ افلاکسی عصاره‌های گیاهی در سویه‌های بالینی استافیلولکرکوس اورئوس انجام شده است. شریفی و همکارانش در سال ۱۳۹۵ با بررسی بر روی عصاره گیاه آویشن بیان داشتند که عصاره این گیاه بر روی پمپ افلاکس باکتری استافیلولکرکوس اورئوس خاصیت مهاری دارد و پیشنهاد کردند که عصاره این گیاه را می‌توان به همراه آنتی‌بیوتیک سیپروفلوکسازین جهت اهداف درمانی به کار برد [۱۸]. در این مطالعه، ما برای اولین بار یکی از گیاهان بومی ایران به نام بابونه (*Anthemis atropatana*) را از نقطه نظر فیتوشیمیایی و بیولوژیکی مورد مطالعه قرار دادیم. جنس

گیاهان دارویی از دیرباز در علم پزشکی جهت از بین بردن باکتری‌ها و بیماری‌های ناشی از آن مورد استفاده قرار می‌گرفتند و تحقیقات وسیعی برای یافتن ترکیبات موجود در گیاهان دارویی، فراورده‌ها و مواد دارویی گیاهی از زمان‌های قدیم انجام شده است. نکته حائز اهمیت این است که در صد کمی از گونه‌های گیاهی به عنوان منبع ترکیبات دارویی جهت درمان بیماری‌های میکروبی مورد استفاده قرار گرفته‌اند [۱]. یکی از باکتری‌های بیماری‌زای بیمارستانی که به اغلب درمان‌ها مقاوم شده است، باکتری استافیلولکرکوس اورئوس است. استافیلولکرکوس اورئوس یک باکتری گرم مثبت بیهوای اختیاری بوده که به عنوان یکی از عوامل مهم ایجادکننده عفونت‌های بیمارستانی در نظر گرفته می‌شود [۲-۴]. سویه‌های استافیلولکرکوس اورئوس دارای مقاومت‌های چندگانه دارویی مشکلات عدیدهای را در درمان ایجاد کرده‌اند، به طوری که یکی از دلایل مقاومت‌های آنتی‌بیوتیکی در این باکتری استفاده بی‌رویه از آنتی‌بیوتیک‌ها است [۵]. سویه‌های مقاوم به متی سیلین استافیلولکرکوس اورئوس از جمله مهم‌ترین سویه‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک می‌باشند که به تدریج به تمامی آنتی‌بیوتیک‌ها در حال مقاوم شدن هستند [۷]. آنتی‌بیوتیک‌های فلئوروکینولون مانند سیپروفلوکسازین یکی از داروهای مناسب و جایگزین برای درمان سویه‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک استافیلولکرکوس اورئوس می‌باشد [۸]. با این وجود، به دنبال تجویز سیپروفلوکسازین جهت درمان عفونت ناشی از این باکتری، مقاومت به این آنتی‌بیوتیک نیز رخ داده است، به طوری که در برخی از موارد میزان مقاومت به ۱۰۰ درصد رسیده است [۹].

به طور کلی مکانیسم‌های مختلفی جهت مقاوم شدن سویه‌های استافیلولکرکوس اورئوس به آنتی‌بیوتیک وجود دارد که یکی از مکانیسم‌ها ممانعت از تجمع دارو درون سلول بوسیله سیستم‌های افلاکس می‌باشد [۱۰]. پمپ‌های افلاکس مواد سمی مانند آنتی‌بیوتیک‌ها را به محیط خارج پمپ می‌کنند و دارا بودن پمپ‌های افلاکس یکی از توانایی‌های این باکتری برای مقاوم شدن به آنتی‌بیوتیک‌ها است [۱۱]. به طور کلی



گرفت. گاز حامل هلیوم ۹۹/۹۹ درصد و مقدار تزریق ۱ میکرولیتر و سرعت جریان گاز ۱۵ میلی لیتر در دقیقه تنظیم شده بود. حجم ۱ میکرولیتر از عصاره گیاه به دستگاه GC/MS تزریق شد و سپس نتایج به دست آمده از دستگاه بر اساس اندیس کواتس و مراجعه به فرهنگ طبیعی ترکیبات طبیعی مورد شناسایی قرار گرفت.

شناسایی ترکیبات گیاهی

تفسیر طیف‌های GC-MS با استفاده از دیتایس‌های National Institute Standard and Technology (NIST) که بیش از ۶۲۰۰۰ الگو دارد، انجام شد. طیف‌های جرمی ناشناخته با طیف‌های شناخته شده موجود در کتابخانه NIST مقایسه شد. نام، وزن مولکولی و ساختار ترکیب مواد جداسازی شده، تأیید شد.

نمونه‌گیری، کشت و تشخیص ایزوله‌های باکتریایی استافیلوکوکوس اورئوس در این مطالعه در فاصله حدوداً ۶ ماه در مجموع تعداد ۲۰۰ نمونه بالینی مختلف نظیر زخم، خلط، ادرار، مایع نخاعی و مایع مفصل از بیمارستان‌های مختلف شهر تهران به روش تصادفی جمع‌آوری شد. ایزوله‌های استافیلوکوکوس اورئوس با استفاده از آزمایش‌های کاتالاز، رنگ‌آمیزی گرم، کواگولاز، تخمیر مانیتول و DNase تشخص قطعی داده شدند. در نهایت از تمامی سویه‌ها در محیط نوترینت برات حاوی ۱۵ درصد گلیسرول کشت ذخیره تهیه و در دمای -۸۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شد.

بررسی حساسیت آنتی‌بیوتیکی ایزوله‌های جداسازی شده پس از شناسایی و تأیید سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس، حساسیت سویه‌ها نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های مختلف با روش دیسک دیفیوژن بر اساس استاندارد CLSI (Clinical and Laboratory Standards Institute) گرفت [۱۹]. حساسیت ایزوله‌های استافیلوکوکوس اورئوس نسبت به دیسک‌های آنتی‌بیوتیکی سفوکسیتین (۱۰ میکروگرم)،

Anthemis گونه از خانواده آستراسه است که حدود ۱۳۰ گونه از جنس آن در کل جهان انتشار دارد. این جنس در ایران ۳۹ گونه دارد که Anthemis atropatana یکی از گیاهان این خانواده است. از نقطه نظر طب سنتی، این گیاه دارای اثرات ضدغفونی کشنده‌گی، ترمیم‌کشنده‌گی زخم‌ها و درمان عفونت‌های میکروبی است. با توجه به اینکه تاکنون مطالعه‌ای در زمینه شناسایی ترکیبات شیمیایی عصاره گیاه باشونه و اثرات ضدپیمپ افلاکسی آن انجام نشده است، هدف از این مطالعه بررسی ترکیبات فیتوشیمیایی عصاره گیاه Anthemis atropatana و ارزیابی اثرات ضدپیمپ افلاکسی norB آن در سویه‌های بالینی استافیلوکوکوس اورئوس است.

مواد و روش‌ها

جمع‌آوری گیاه و عصاره گیاهی

این مطالعه تجربی از فروردین تا شهریورماه ۱۳۹۵ با حمایت دانشگاه آزاد اسلامی انجام گفت. گیاه A. atropatana از مرکز ذخایر زیستی ایران با شماره هریاریومی ۱۰۰۵۸۲۸ P تهیه شد. مواد گیاهی جمع‌آوری شده پس از تمیز نمودن، در سایه خشک شده و توسط آسیاب پودر شد و در شرایط بهینه و مناسب نگهداری شد. برای تهیه عصاره اتانولی، میزان ۴۰ گرم از گیاه را به ۱۰۰ میلی لیتر از اتانول اضافه نموده و به مدت ۱۵ دقیقه جوشانده شد. عصاره به دست آمده توسط کاغذ صافی فیلتر شده و وارد دستگاه روتاری شد.

آنالیز GC/MS عصاره گیاه

آنالیز گاز کروماتوگرافی متصل به طیف نگار جرمی Agilent (GC-MS) عصاره گیاه A. atropatana با دستگاه 6890 (ساخت کشور آمریکا) انجام گرفت. نوع ستون DB-5 طول ستون ۳۰ متر و قطر داخلی ۰/۲۵ میلی‌متر بود و برای ردیابی از سامانه پونیزاسیون الکترونی با انرژی ۷۰ eV شد. برنامه‌ریزی حرارتی ستون از ۵۰ تا ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد با سرعت افزایش دمای ۶ درجه سانتی‌گراد در دقیقه انجام

تشکیل شود. سپس با دور 1300rpm به مدت ۵ دقیقه سانتریفیوژ کرده و فاز بالایی (فاز آبی) را به لولهای جدید منتقل می‌کیم. این مرحله دوبار تکرار شده و به منظور رسوب DNA، هم حجم فاز آبی اتانول سرد و خالص به همراه ۰/۱ میکرولیتر استات سدیم (IM) اضافه می‌کنیم و آن را به مدت ۲ ساعت در دمای ۲۰- درجه سانتی گراد قرار می‌دهیم. بعد از آن، لوله مورد را سانتریفیوژ ۵ دقیقه ۱۳۰۰۰ دور به عنوان DNA مورد استفاده قرار کردن و حل کردن در بافر به عنوان DNA مورد استفاده قرار می‌دهیم و درنهایت برای تأیید صحت استخراج ژنوم از الکتروفورز ژل آگاروز ۱٪ استفاده شد.

سپرروفلوکسائین (۵ میکروگرم)، پنیسیلین (۱۰ واحد)، اریتروماسین (۱۵ میکروگرم)، تری متیپریم (۲۵ میکروگرم)، آمپیسیلین (۱۵ میکروگرم)، آمپیسیلین (۱۰ میکروگرم)، و نکوماسین (۱۰ میکروگرم)، جنتاماسین (۱۰ میکروگرم)، آموکسیسیلین (۱۰ میکروگرم)، کلرامفینیکل (۳۰ میکروگرم) و کلینداماسین (۲ میکروگرم) (MAST, UK) در محیط کشت استافیلیکوکوس اورئوس ATCC 25923 به عنوان کنترل مثبت مقاوم به سپرروفلوکسائین (حاوی ژن norB) استفاده شد.

واکنش PCR برای ژن پمپ افلاکس norB

واکنش PCR به منظور وجود ژن پمپ افلاکس norB در ایزولهای مقاوم به سپرروفلوکسائین استافیلیکوکوس اورئوس ۲۵ انجام گرفت، به طوری که واکنش PCR در حجم نهایی ۰/۵ میکرولیتر شامل ۱ میکرولیتر از DNA استخراج شده به عنوان الگو، ۰/۵ میکرولیتر از پرایمر رفت، ۰/۵ میکرولیتر از پرایمر برگشت (۱۰ پیکومول)، ۱۲/۵ میکرولیتر از مستر میکس (سیناژن، ایران)، ۱۰/۵ میکرولیتر آب از مقطر دو بار تقطیر انجام گرفت. جهت تکثیر ژن norB، واکنش PCR در حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر شامل ۱۲/۵ میکرولیتر مستر میکس (سیناژن، ایران)، ۱۰۰ نانوگرم از DNA استخراج شده به عنوان الگو، ۵ پیکومول از پرایمر رفت و برگشت، ۱۰/۵ میکرولیتر PCR آب از مقطر دو بار تقطیر انجام گرفت. در ادامه واکنش برای ژن norB با استفاده از پرایمرهای رفت ۳' AGCGCGTTGCTATCTTCC ۵' و برگشت ۳' GCAGGTGGTCTGCTGATAA ۵' با برنامه دمایی و اسرشتگی اولیه (Initial denaturation) در دمای ۹۴ درجه سانتی گراد به مدت ۴ دقیقه و اسرشتگی (Denaturation) در دمای ۹۵ درجه به مدت ۵۰ ثانیه، اتصال پرایمرها به DNA در دمای (Annealing) در دمای ۵۳ درجه سانتی گراد به مدت ۷۲ ثانیه، طویل شدن رشته الگو (Extension) در دمای ۶۰ درجه سانتی گراد به مدت ۶۰ ثانیه و طویل شدن نهایی (Final

بررسی فنتیبی وجود پمپ افلاکس norB با روش کارت ویل به منظور بررسی فنتیبی وجود پمپ افلاکس در ایزولهای استافیلیکوکوس اورئوس، از روش آگار حاوی اتیدیوم بروماید (روش کارت ویل) استفاده شد. در ابتدا سویه‌های مقاوم به سپرروفلوکسائین استافیلیکوکوس اورئوس روی پلیت‌های نوتربینت آگار حاوی غلظت‌های متفاوت اتیدیوم بروماید (از ۰/۲۵ تا ۲/۵ میلی‌گرم بر لیتر) به صورت یک خط از مرکز محیط کشت به سمت کنار کشت داده شدند. پلیت‌ها به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد انکوبه شدند و در نهایت میزان فلورسنت هر ایزوله با استفاده از دستگاه ژل داک اندازه‌گیری شد. سویه‌هایی که خاصیت فلورسنت ندارند، دارای پمپ افلاکس بودند [۲۰].

استخراج DNA

استخراج DNA به روش دستی (فنل کلروفرم) انجام شد. به طور خلاصه، به رسوب تهیه شده از کشت باکتری‌های مقاوم به سپرروفلوکسائین، به ترتیب ۶۰۰ میکرولیتر بافر لیز (Denaturation), Tris-HCl, pH7.4; EDTA 50mM) دودسیل سولفات (SDS 25%), ۳ میکرولیتر پروتئیناز K (20mg/ml) (اضافه نموده و آن را در دمای ۶۰ درجه سانتی گراد به مدت یک ساعت قرار می‌دهیم. به دنبال آن ۶۰۰ میکرولیتر محلول فنل - کلروفرم - ایزوآمیل الکل (به نسبت ۱:۲۴:۲۵ می‌افزاییم تا یک فاز شیری رنگ یکنواخت



گراد بود که در ۴۰ سیکل انجام شد. همچنین ژن *gmk* (گوانیلات کیناز) به عنوان کنترل داخلی مورد استفاده قرار گرفت [۲۲]. در انها بیان نسیجی ژن *norB* توسط روش $\Delta\Delta CT$ محاسبه شد. لازم به ذکر است پرایمرهای مورد استفاده در این قسمت *norB* F ۵'- norB 3'- GCTACACCATCAACAGATACAGCAA R-5'- ACTCAATGCGACGCCAA-3' GMK-5'- TATCAGGACCATCTGGAGTAGG-3' GMK- R 5'- CATCAACTTCACCTTCACGC-3' بود.

تجزیه و تحلیل آماری

محاسبه آماری این مطالعه با استفاده از نرمافزار SPSS نسخه ۲۱ انجام شد و داده‌های Real Time PCR با آنالیز واریانس یک طرفه (One way ANOVA) مورد بررسی قرار گرفت $P < 0.05$ از نظر آماری معنی دار در نظر قرار گرفته شد.

نتایج

آنالیز ترکیبات شیمیایی موجود در عصاره گیاه

A. atropatana

آنالیز کروماتوگرام GC-MS عصاره گیاه *A. atropatana* با استفاده از کیت Quanti Tect Reverse Transcriptase kit (آلمان) انجام شد. نتایج نشان دهنده وجود ترکیبات فیتوشیمیایی موجود در گیاه می‌باشد (شکل شماره ۱). با مقایسه طیف‌ها با اطلاعات کتابخانه NIST، ۲۰ ترکیب شیمیایی شناسایی شد (جدول شماره ۱). از میان ترکیبات - Dodecane شناسایی شده بیشترین میزان آن مربوط بود به ۹/۸ درصد) و Tridecane (۶/۴ درصد) و همچنین کمترین آن مربوط به Octadecane, 6-methyl (۰/۲ درصد) بود. در میان ترکیبات شناسایی شده به نظر می‌رسد ترکیبات دارای - گروه‌های عاملی و دارای ساختمان‌های حلقوی می‌توانند خاصیت ضد باکتریایی و ضد پمپ افلاکسی داشته باشند.

جداسازی و تشخیص سویه‌های استافیلوكوکوس اورئوس از نمونه‌های بالینی

در این مطالعه طی ۶ ماه، در مجموع ۲۰۰ نمونه بالینی

(extension) به مدت ۷ دقیقه در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد در طی ۳۰ سیکل انجام شد [۲۱].

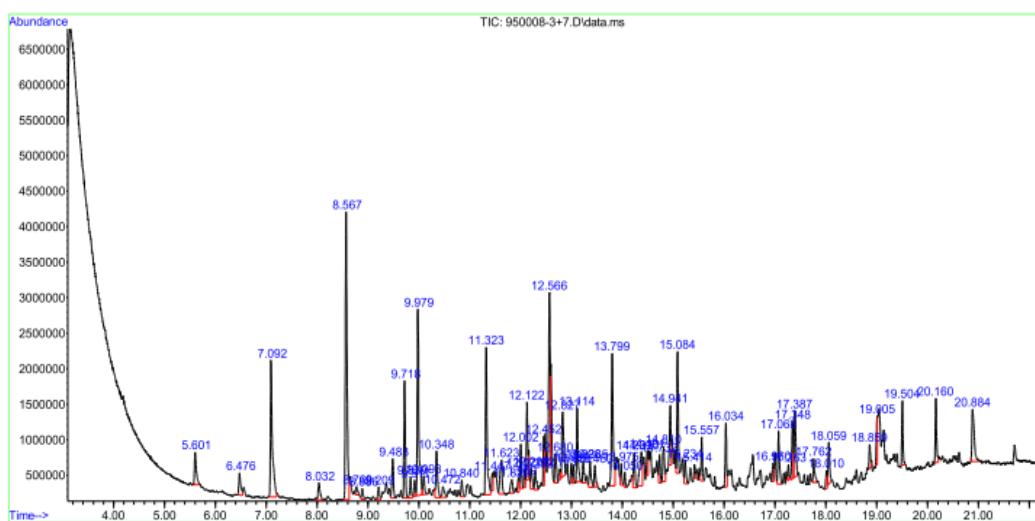
تعیین حداقل غلظت مهاری (MIC) برای عصاره

به دنبال تعیین سویه‌های مقاوم به سپرروفلوکسازین، این سویه‌ها جهت تست MIC (Minimum Inhibitory Concentration) عصاره مورد مطالعه قرار گرفتند. آزمایش MIC بر اساس استاندارد CLSI به روش رقیق‌سازی در میکروپلیت انجام گرفت. تست MIC به صورت سه بار تکرار با استفاده از روش میکرودایلوشن در پلیت‌های ۹۶ خانه‌ای انجام شد. به طوری که میزان MIC عصاره در غلظت‌های ۶۲۵-۴۰۰۰ $\mu\text{g}/\text{ml}$ انجام شد [۱۸].

استخراج RNA، ستز cDNA و آنالیز ژن *norB* توسط

Quantitative Real-Time-PCR (qRT-PCR) روش

جهت استخراج RNA، ابتدا سویه‌های مقاوم به سپرروفلوکسازین با غلظت‌های زیر حدشندگی (SubMIC) عصاره به مدت ۲۴ ساعت در محیط کشت مولر هیتون براث در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد کشت داده شدند. به دنبال آن، استخراج RNA با استفاده از کیت استخراج RNA (کیاژن، امریکا) بر طبق دستورالعمل انجام گرفت. در ادامه، ستز cDNA با استفاده از کیت Quanti Tect Reverse Transcriptase kit (کیاژن، امریکا) انجام گرفت. در انتها، غلظت cDNA های استخراج توسط نانودراب تعیین شدند. به منظور بررسی ارزیابی بیان ژن پمپ افلاکس norB از روش Quantitative Real Time PCR کمی (Real Time PCR (qRT-PCR)) با استفاده مستر میکس حاوی سایبرگرین (Applied Biosystem، انگلستان) انجام گرفت. مواد مورد استفاده در حجم ۲۰ میکرولیتر مستر میکس شامل ۲ میکرولیتر از cDNA، ۱۰ پیکومول از پرایمرهای رفت و برگشت، ۱۰ میکرولیتر از مستر میکس حاوی سایبرگرین بود که در دستگاه Pioneer بزرگ نگرفت برنامه دمایی مورد استفاده در qPCR شامل ۹۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۰ دقیقه، ۹۵ درجه سانتی‌گراد ۱۵ ثانیه، ۱ دقیقه دمای ۶۰ درجه سانتی



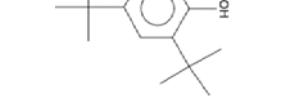
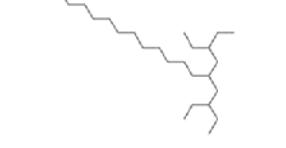
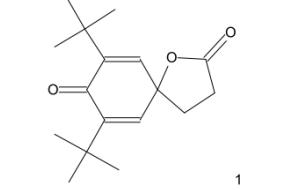
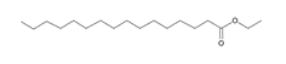
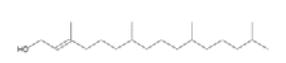
شکل شماره ۱- کروماتوگرام عصاره گیاه *A. atropatana* پیک‌های موجود در کروماتوگرام تعداد ترکیبات موجود در گیاه را نشان می‌دهد.

جدول شماره ۱- آنالیز کروماتوگرام GC-MS عصاره گیاه *A. atropatana*

No.	Compound identified	Molecular formula	MW	RT (min)	Peak area (%)	Structure
1	Decane	C ₁₀ H ₂₂	142	5.601	1.243	
2	Decane, 2,4,6-trimethyl	C ₁₃ H ₂₈	184	6.476	0.851	
3	Undecane	C ₁₁ H ₂₄	156	7.092	5.565	
4	Silane, cyclohexyldimethoxymethyl	C ₉ H ₂₀ O ₂ Si	188	8.032	0.713	
5	Dodecane	C ₁₂ H ₂₆	170	8.567	9.831	
6	Octadecane, 6-methyl	C ₁₉ H ₄₀	268	8.769	0.299	
7	Tetradecane, 2,6,10-trimethyl	C ₁₇ H ₃₆	240	8.886	0.355	
8	Dodecane, 2,6,11-trimethyl	C ₁₅ H ₃₂	212	9.718	3.310	
9	Tridecane	C ₁₃ H ₂₈	184	9.979	6.486	



ادامه جدول شماره ۱

No.	Compound identified	Molecular formula	MW	RT (min)	Peak area (%)	Structure
10	Heptadecane, 2,6,10,15-tetramethyl	C ₂₁ H ₄₄	296	10.348	1.633	
11	Tetradecane	C ₁₄ H ₃₀	198	11.323	4.792	
12	Phenol, 2,4-bis(1,1-dimethylethyl)	C ₁₄ H ₂₂ O	206	12.827	2.594	
13	Hexadecane	C ₁₆ H ₃₄	226	13.799	4.545	
14	Octadecane, 3-ethyl-5-(2-ethylbutyl)	C ₂₆ H ₅₄	366	14.050	0.360	
15	Heptacosane	C ₂₇ H ₅₆	380	14.491	0.686	
16	tert-Hexadecanethiol	C ₁₆ H ₃₄ S	258	15.414	0.352	
17	Octadecane	C ₁₈ H ₃₈	254	16.034	1.804	
18	7,9-Di-tert-butyl-1-oxaspiro(4,5)deca-6,9-diene-2,8-dione	C ₁₇ H ₂₄ O ₃	276	17.387	2.254	
19	Hexadecanoic acid, ethyl ester	C ₁₈ H ₃₆ O ₂	284	18.010	0.492	
20	Phytol	C ₂₀ H ₄₀ O	296	19.005	0.914	

نتایج آزمایش دیسک دیفیوژن

در این مطالعه، ارزیابی الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی سویه‌های استافیلکوکوس اورئوس نشان داد که بیشترین مقاومت نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های پنی‌سیلین (۹۸ درصد)،

ادرار، پوست، زخم و خون از آزمایشگاه‌ها و بیمارستان‌های شهر تهران جمع‌آوری شد. در ابتدا با استفاده از تست‌های میکروبی رنگ‌آمیزی گرم، محیط مانیتوول سالت‌آگار، محیط بردپارکر، تست کاتالاز، تست کواگولار، تست DNase ۵۰ نمونه استافیلکوکوس اورئوس جداسازی شد.

نتایج PCR ژن *norB* در سویه های مقاوم به سیپروفلوکساسین

به منظور بررسی وجود ژن پمپ افلاکس *norB* در سویه های استافیلکوکوس اورئوس جداسازی شده، از پرایمرهای اختصاصی این ژن استفاده شد و انتظار وجود باند ۱۱۷ جفت باز وجود داشت که شکل آن در ژل الکتروفورز مشاهده شد (شکل شماره ۲). ژن *norB* در تمامی سویه های مقاوم به سیپروفلوکساسین دیده شد (۱۰ نمونه) و ارتباط معناداری بین وجود ژن *norB* و مقاومت به سیپروفلوکساسین در بین سویه ها وجود داشت ($P < 0.05$).

نتایج MIC عصاره علیه سویه های مقاوم به سیپروفلوکساسین

سویه های مقاوم به سیپروفلوکساسین استافیلکوکوس اورئوس تحت تأثیر غلاظت های $5-4000 \mu\text{g/ml}$ از عصاره گیاه در مدت زمان ۲۴ ساعت قرار گرفتند. نتایج نشان داد که سویه های مختلف دارای محدوده ای از MIC $125-500 \mu\text{g/ml}$ بودند (جدول شماره ۳) و ارتباط معناداری بین میزان مقاومت به سیپروفلوکساسین و میزان MIC وجود نداشت ($P > 0.05$).

آمپیسیلین (۹۰ درصد)، آموکسیسیلین و تری متپریم (۸۶ درصد)، سفوکسیتین (۶۸ درصد) و کمترین مقاومت مربوط به آنتی بیوتیک ونکومایسین (۱۰۰ درصد حساس) و سیپروفلوکساسین (۷۸ درصد حساس) بودند. در مجموع میزان مقاومت آنتی بیوتیکی در سویه های جداسازی شده از نمونه های ادرار و زخم بیشتر از سایر سویه ها بود. همچنین مقاومت به ونکومایسین در هیچ یک از سویه ها مشاهده نشده بود. میزان مقاومت سویه ها به آنتی بیوتیک ها در جدول شماره ۲ آمده است.

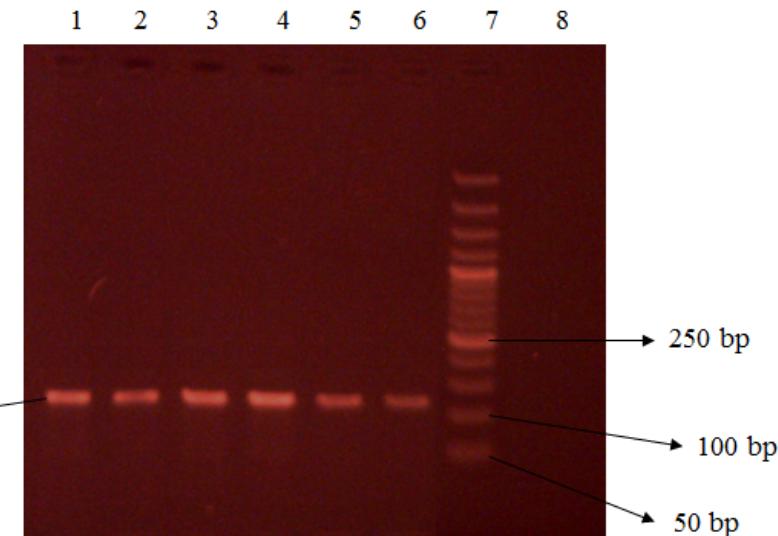
بررسی وجود پمپ افلاکس توسط تست کارت ویل

در این مطالعه ۲۰ درصد از سویه ها (۱۰ سویه) مقاوم به سیپروفلوکساسین بودند و این تعداد سویه ها جهت بررسی وجود پمپ افلاکس *norB* توسط تست روش کارت ویل مورد مطالعه قرار گرفتند. نتایج تست کارت ویل نشان داد که تمامی سویه های مقاوم به سیپروفلوکساسین دارای پمپ افلاکس *norB* هستند، به طوری که سویه های دارای پمپ افلاکس، اتیدیوم بروماید را به سمت بیرون پمپ می کنند ولی سویه های فاقد پمپ افلاکس این توانایی را ندارند و اتیدیوم بروماید در داخل سلول وارد می شود و از خود خاصیت فلورئوست دارند.

جدول شماره ۲- میزان مقاومت و حساسیت سویه های استافیلکوکوس اورئوس به آنتی بیوتیک های مختلف

آنتی بیوتیک	سویه های مقاوم			سویه های متوسط			سویه های حساس		
	تعداد	درصد	تعداد	درصد	تعداد	درصد	تعداد	درصد	
متی سیلین (سفوکسیتین)	۶۸	۳۴	۱۶	۳۲	۰	۰	۵۰	۱۰۰	
ونکومایسین	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۵۰	۱۰۰	
سیپروفلوکساسین	۲۰	۱۰	۲	۴	۱	۱	۳۹	۷۸	
بنی سیلین	۴۹	۲۶	۰	۰	۰	۰	۱	۲	
اریتروماسین	۲۸	۱۳	۹	۱۸	۱۸	۱۳	۱۳	۲۶	
تری متپریم	۴۳	۲۲	۳	۶	۶	۴	۴	۸	
آمیکاسین	۲۱	۱۰	۳	۶	۶	۴	۴	۸	
آمپیسیلین	۴۵	۲۲	۰	۰	۰	۵	۵	۱۰	
جنتامایسین	۲۰	۱۰	۳	۶	۶	۲۷	۲۷	۵۴	
آموکسیسیلین	۴۳	۲۲	۰	۰	۰	۷	۷	۱۴	
کلرامفینیکل	۴	۲	۷	۱۴	۱۴	۳۹	۳۹	۷۸	
کلیندامایسین	۲۳	۱۱	۶	۱۲	۱۲	۲۱	۲۱	۴۲	





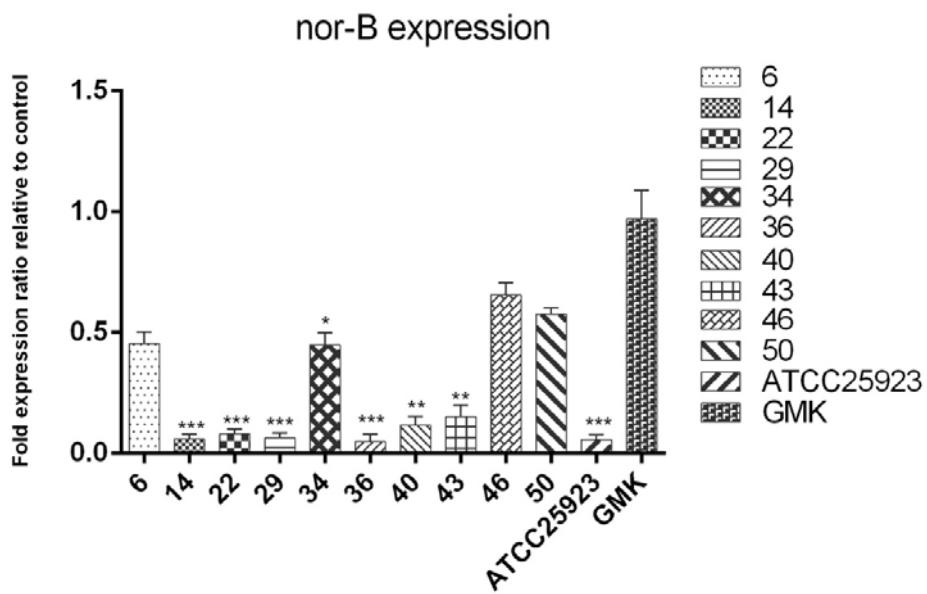
شکل شماره ۲- الکتروفورز محصول PCR ژن *norB* در سویه‌های مختلف. ستون ۱ تا ۵ نمونه‌های مثبت، ستون ۶ کنترل مثبت، ۷ مارکر DNA (50bp)، ۸ کنترل منفی

جدول شماره ۳- تعیین MIC عصاره گیاه در سویه‌های مختلف

شماره سویه	MIC ($\mu\text{g/ml}$)
۶	۲۵۰
۱۴	۶۲/۵
۲۲	۵۰۰
۲۹	۳۱/۲۵
۳۴	۱۲۵
۳۶	۱۲۵
۴۰	۲۵۰
۴۳	۶۲/۵
۴۶	۲۵۰
۵۰	۱۲۵
ATCC 25923	۵۰۰

غلاظت subMIC خود، تغییر بیان ژن *norB* را به همراه داشتند و از نظر آماری تفاوت معناداری بین بیان ژن *norB* با بیان ژن *gmk* وجود داشت ($P < 0.05$). در واقع پس از تیمار سویه‌ها با عصاره، میزان بیان ژن پمپ افلاکس *norB* کاهش یافته بود که نشان‌دهنده مهار پمپ افلاکس *norB* می‌باشد. نتایج حاصل از تغییر بیان ژن *norB* در سویه‌های مقاوم به سپرروفلوکسازین در نمودار شماره ۱ آمده است.

بررسی بیان ژن *norB* در سویه‌های مقاوم به سپرروفلوکسازین در غلاظت‌های subMIC از عصاره در این مطالعه، بیان نسبی‌تر پمپ افلاکس *norB* در ایزوله‌های مقاوم به سپرروفلوکسازین توسط روش qRT-PCR مورد مطالعه قرار گرفتند. تکثیر اختصاصی قطعات ژنی موردنظر، عدم جفت شدن آغازگرها و عدم تکثیر قطعات غیراختصاصی برای هر ژن با استفاده از منحنی ذوب تعیین شد. نتایج نشان داد که سویه‌های مختلف تحت تأثیر عصاره در



نمودار شماره ۱- نمودار بیان ژن *norB* در سویه‌های مختلف مقاوم به سپروفلوكسازین. اعداد محور عمودی میزان بیان ژن را نشان می‌دهند و اعداد محور افقی شماره سویه‌ها را نشان می‌دهد. به صورت چند برابر شدن بیان در مقایسه با ژن کنترل (GMK) بیان شده است. (*P<0.05; **P<0.01; ***P<0.001). (n=3).

مشاهده می‌شود که به نظر می‌رسد به دلیل داشتن ساختار حلقوی و گروه‌های عاملی بیشترین سهم اثرات ضدمیکروبی و ضد پمپ افلاکسی را به خود اختصاص می‌دهند. مطالعات مختلفی در زمینه بررسی ترکیبات فیتوشیمیایی گونه‌های مختلف جنس *Anthemis* Grace MH و همکارانش در سال ۲۰۰۲ ترکیبات فیتوشیمیایی عصاره گیاه *Anthemis melampodina* و همکارانش در سال ۲۰۱۷ ترکیبات شیمیایی *Anthemis arvensis* L. subsp. *Arvensis* مورد مطالعه قرار دادند. نتایج این مطالعه نشان داد که ترکیب *santolinatrien* (۰.۲۷/۳۳٪) و *Farnesol* (۰.۱۶/۵٪) بیشترین ماده تشکیل‌دهنده عصاره این گیاه می‌باشد [۲۴]. *Riccobono* ماده تشکیل‌دهنده عصاره این گیاه می‌باشد [۲۵]. با توجه به نتایج به نظر می‌رسد یکی از دلایل اختلاف در نوع ترکیبات شناسایی شده، نوع منطقه جغرافیایی، محل رشد و نوع کشت آن گونه گیاهی می‌باشد.

بحث

از نقطه نظر طب سنتی، استفاده از عصاره‌های گیاهی از زمان‌های قدیم جهت درمان بیماری‌های میکروبی توصیه شده است [۲۳]. در این مطالعه برای اولین بار عصاره گیاه بومی بابونه (*A. atropatana*) جهت مطالعات فیتوشیمیایی و میکروبی مورد مطالعه قرار گرفت. در این مطالعه پس از عصاره‌گیری با روش ماسرسایون، ترکیبات تشکیل‌دهنده عصاره این گیاه توسط روش GC/MS مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که بیشترین ترکیبات تشکیل‌دهنده عصاره این گیاه مربوط به *Dodecane* (۰.۹/۸٪) و *Tridecane* (۰.۶/۴٪) می‌باشد. *Dodecane* یک هیدروکربن آلکانی است که فرمول شیمیایی آن $C_{12}H_{26}$ است و به صورت مایعی شفاف و بی‌رنگ است. *Tridecane* نیز یک هیدروکربن آلکانی است که فرمول شیمیایی آن $C_{13}H_{28}$ است و به صورت خالص ماده‌ای بی‌رنگ است. در بین ترکیبات تشکیل‌دهنده عصاره این گیاه، ترکیباتی 7,9-Di-*tert*-butyl-1-oxaspiro(4,5)deca-6,9-diene-2,8-dione مانند (1,1-dimethylethyl) Phenol، 2,4-bis

بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد پس از تیمار سویه‌ها با غلظت Sub MIC عصاره، بیان ژن *norB* در مقایسه با ژن *gmk* به عنوان ژن مرجع کاهش بیان معناداری داشتند که نشان دهنده اثرات چشم‌گیر ضدپمپ افلاکسی عصاره می‌باشد. لازم به ذکر است میزان مهارکنندگی پمپ افلاکس توسط عصاره در سویه‌های مختلف متفاوت بود به این ترتیب که برخی از سویه‌ها نسبت به عصاره کاهش بیشتری در میزان بیان ژن *norB* داشتند و در واقع عصاره فعالیت پمپ افلاکس بیشتری داشت. به نظر می‌رسد ترکیبات دارای ساختار حلقوی و گروههای عاملی موجود در عصاره این گیاه دارای فعالیت ضدپمپ افلاکسی می‌باشند. مطالعات مختلفی در جهت بررسی تأثیر ترکیبات طبیعی ضدپمپ افلاکسی و اثر آن در بیان ژنهای پمپ افلاکس در باکتری استافیلکوکوس اورئوس به انجام رسیده است. Pourmand و همکارانش در سال ۲۰۱۴ وجود ژن پمپ افلاکس *norA* و بیان آن را در سویه‌های مقاوم به سپیروفلوکسازین با روش Real Time PCR مورد بررسی قرار دادند. نتایج این مطالعه نشان داد که ژن *norA* در تمامی سویه‌های مقاوم به سپیروفلوکسازین وجود دارد و بیان ژن آن در مجاورت بیوساید هگزاہیدروکوئینولون افزایش می‌یابد [۲۲]. در مطالعه دیگری، SK Roy و همکارانش در سال ۲۰۱۳ اثرات ضدپمپ افلاکسی ترکیب گیاهی کومارین را بر روی ایزووله‌های باکتریایی استافیلکوکوس اورئوس انجام دادند. نتایج این مطالعه نشان داد که اثر ضدپمپ افلاکسی کومارین وابسته به غلظت است و میزان MIC سویه‌ها در مجاورت با کومارین به اندازه ۲ برابر کاهش می‌یابد که این کاهش MIC به معنی مهار پمپ افلاکس می‌باشد [۲۶]. Kalia NP. سال ۲۰۱۲، اثر ضدپمپ افلاکسی ترکیب *capsaicin* را بر روی سویه‌های بیماری زای استافیلکوکوس اورئوس مورد مطالعه قرار دادند. نتایج این مطالعه نشان داد که این ترکیب نه تنها توانایی چشم‌گیری در مهار پمپ افلاکس دارد، بلکه میزان بیماری زایی این باکتری را نیز تحت تأثیر قرار می‌دهد [۲۷].

به صورت کلی، با مقایسه نتایج مطالعه ما و سایر محققان می‌توان به این نتیجه رسید که ترکیبات طبیعی مخصوصاً گیاهی توانایی بالقوه برای مهار پمپ‌های افلاکس دارند و پیشنهاد می-

باشد. یکی از محدودیت‌های این مطالعه دسترسی به انواع گیاهان بابونه با شرایط اقلیمی مختلف در سراسر دنیا بود که می‌توان به نوع ترکیبات شیمیایی گیاهان بومی کشور خود و سایر کشورها پرداخت.

یکی دیگر از اهداف این مطالعه بررسی اثرات ضدپمپ افلاکسی عصاره گیاه بابونه در سویه‌های بالینی استافیلکوکوس اورئوس مقاوم به سپیروفلوکسازین بود. همان‌طور که اشاره شد پمپ‌های افلاکس در سویه‌های استافیلکوکوس اورئوس یکی از مهم‌ترین دلایل مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌ها می‌باشد. در باکتری استافیلکوکوس اورئوس پمپ افلاکس *norB* در مقاومت به آنتی‌بیوتیک سپیروفلوکسازین که یک انتخاب درمانی برای سویه‌های استافیلکوکوس اورئوس مقاوم به متی سیلین می‌باشد، نقش قابل توجهی دارد [۱۶]. بیان زیاد، تخریب و حذف یک پمپ افلاکس ممکن است در میزان مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌های مختلف در این باکتری تأثیرگذار است. با تخلیص پروتئین‌های پمپ افلاکس و بررسی آزمایشگاهی اثر مهاری ترکیبات مختلف می‌تواند دقیقاً اثرات ضدپمپ افلاکسی را نشان دهد. امروزه محققان در تلاش برای یافتن ترکیبات با منشاء طبیعی برای مهار پمپ‌های افلاکس در باکتری‌ها هستند به طوری که عصاره‌های گیاهی یکی از انتخاب‌های طبیعی برای مهار پمپ‌های افلاکس می‌باشد [۱۷]. در این مطالعه ابتدا سویه‌های استافیلکوکوس اورئوس دارای پمپ افلاکس *norB* توسط روش فنوتیپی کارت ویل و ژنتیکی PCR تعیین شدند. در روش کارت ویل، سویه‌های دارای پمپ افلاکس *norB* سوبسترای مورد استفاده یعنی اتیدیوم بروماید را به سمت بیرون پمپ می‌کنند ولی سویه‌های فاقد پمپ افلاکس *norB* توانایی پمپ کردن اتیدیوم بروماید را به سمت بیرون نداشتند و به صورت فلورستن مشاهده می‌شوند. همچنین با استفاده از روش مولکولی PCR، سویه‌های واجد پمپ افلاکس *norB* مورد تأیید قرار گرفتند. در مرحله بعدی پس از تیمار سویه‌های مقاوم به سپیروفلوکسازین با غلظت SubMIC عصاره گیاه مدنظر، به منظور بررسی اثرات ضدپمپ افلاکسی عصاره، بیان ژن پمپ افلاکس *norB* توسط روش Real Time PCR هم مورد

ترکیب مهارکننده پمپ افلاکس و درنهایت به عنوان یک مکمل دارویی امیدبخش به مراکز دارویی پیشنهاد شود.

شود که عصاره گیاه بابونه به همراه آنتیبیوتیک‌های درمانی دیگر جهت درمان عفونت‌های ناشی از استافیلکوکوس اورئوس مقاوم به دارو مورد مطالعه قرار گیرند.

تشکر و قدردانی

این مطالعه حاصل پخشی از پایان‌نامه دانشجویی دانشگاه آزاد اسلامی واحد همدان می‌باشد که از فروردین تا تیرماه ۱۳۹۵ انجام گرفت. بدین‌وسیله از تلاش همکاران بخصوص جناب آقای آرین رحیمی و تمام کسانی که در انجام این پژوهش همکاری نموده‌اند، تشکر و قدردانی می‌نماییم.

نتیجه‌گیری کلی

با توجه به اثرات ضدپمپ افلاکسی عصاره گیاه بابونه (*Anthemis atropatana*) پیشنهاد می‌شود که مطالعات بیشتر در مورد خواص زیستی ترکیبات این گیاه انجام گیرد تا اهمیت پژوهشی این گیاه بیشتر مشخص شود و به عنوان یک

منابع

1. Petrovska BB. Historical review of medicinal plants' usage. *Pharmacogn. Rev.* 2012; 6 (11): 1-5.
2. Geisinger E and Isberg RR. Interplay Between Antibiotic Resistance and Virulence During Disease Promoted by Multidrug-Resistant Bacteria. *J. Infect. Dis.* 2017; 15: 215 (suppl_1): S9-S17.
3. Belbase A, Pant ND, Nepal K, Neupane B and et al. Antibiotic resistance and biofilm production among the strains of *Staphylococcus aureus* isolated from pus/wound swab samples in a tertiary care hospital in Nepal. *Ann. Clin. Microbiol. Antimicrob.* 2017; 23: 16 (1): 15.
4. Jokinen E, Laine J, Huttunen R, Rahikka P and et al. Comparison of outcome and clinical characteristics of bacteremia caused by methicillin-resistant, penicillin-resistant and penicillin-susceptible *Staphylococcus aureus* strains. *Infect. Dis. (Lond).* 2017; 28: 1-8
5. Bhattacharya S, Bir R and Majumdar T. Evaluation of Multidrug Resistant *Staphylococcus aureus* and their Association with Biofilm Production in a Tertiary Care Hospital, Tripura, Northeast India. *J. Clin. Diagn. Res.* 2015; 9 (9): DC01-4.
6. Eissa IH, Mohammad H, Qassem OA, Younis W and et al. Diphenylurea derivatives for combating methicillin- and vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus*. *Eur. J. Med. Chem.* 2017; 21; 130: 73-85.
7. Wang XL, Li L, Li SM, Huang JY and et al. Phenotypic and molecular characteristics of *Staphylococcus aureus* and methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in slaughterhouse pig-related workers and control workers in Guangdong Province, China. *Epidemiol. Infect.* 2017; 29: 1-9.
8. Osman KM, Amer AM, Badr JM, Helmy NM, Elhelw RA, Orabi A and et al. Antimicrobial Resistance, Biofilm Formation and meCA Characterization of Methicillin-Susceptible *S. aureus* and Non-S. aureus of Beef Meat Origin in Egypt. *Frontiers in microbiology.* *Front. Microbiol.* 2016; 29; 7: 222.
9. Mustapha M, Bukar-Kolo YM, Geidam YA and Gulani IA. Phenotypic and genotypic detection of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in hunting dogs in Maiduguri metropolitan, Borno State, Nigeria. *Vet. World.* 2016; 9 (5): 501.
10. Alibert S, N'gompaza Diarra J, Hernandez J, Stutzmann and et al. Multidrug efflux pumps and their role in antibiotic and antiseptic resistance: a pharmacodynamic perspective. *Expert. Opin. Drug. Metab. Toxicol.* 2017; 13 (3): 301-309.
11. Paulsen IT and Lewis K. Microbial multidrug efflux: Horizon Scientific. *J. Mol. Microbiol. Biotechnol.* 2001; 3 (2): 143-4.



- 12.** Poole K. Efflux pumps as antimicrobial resistance mechanisms. *Ann. Med.* 2007; 39 (3): 162-76.
- 13.** Li X-Z and Nikaido H. Efflux-mediated drug resistance in bacteria. *Drugs* 2009; 69 (12): 1555-623.
- 14.** Soto SM. Role of efflux pumps in the antibiotic resistance of bacteria embedded in a biofilm. *Virulence* 2013; 4 (3): 223-9.
- 15.** Kwak YG, Truong-Bolduc QC, Bin Kim H, Song KH and et al. Association of norB overexpression and fluoroquinolone resistance in clinical isolates of *Staphylococcus aureus* from Korea. *J. Antimicrob. Chemother.* 2013; 68 (12): 2766-72.
- 16.** Truong-Bolduc QC, Hsing LC, Villet R, Bolduc GR and et al. Reduced aeration affects the expression of the NorB efflux pump of *Staphylococcus aureus* by posttranslational modification of MgrA. *J. Bacteriol.* 2012; 194 (7): 1823-34.
- 17.** Kakarla P, Floyd J, Mukherjee M, Devireddy AR and et al. Inhibition of the multidrug efflux pump LmrS from *Staphylococcus aureus* by cumin spice *Cuminum cyminum*. *Arch. Microbiol.* 2017; 199 (3): 465-474.
- 18.** Sharifi A, Mohammadzadeh A, Mahmoodi P and Sasanian N. Inhibitory effect of *Thymus daenensis* essential oil on *Staphylococcus aureus* norA efflux pump. *J. ZUMS*. 2016; 24 (105) :67-77
- 19.** Clinical and laboratory standards institute (CLSI). Performance standards for antimicrobial susceptibility testing; 16th informational supplement. CLSI, Wayne, Pa. M100-S16, 26, no. 3. 2012.
- 20.** Martins M, Viveiros M, Couto I, Costa SS and et al. Identification of efflux pump-mediated multidrug-resistant bacteria by the ethidium bromide-agar cartwheel method. *In Vivo.* 2011; 25 (2): 171-8.
- 21.** Patel D, Kosmidis C, Seo SM and Kaatz GW. Ethidium bromide MIC screening for enhanced efflux pump gene expression or efflux activity in *Staphylococcus aureus*. *Antimicrob. Agents. Chemother.* 2010; 54 (12): 5070-3.
- 22.** Pourmand MR, Yousefi M, Salami SA and Amini M. Evaluation of expression of NorA efflux pump in ciprofloxacin resistant *Staphylococcus aureus* against hexahydroquinoline derivative by Real-Time PCR. *Acta. Med. Iran.* 2014; 52 (6): 424.
- 23.** Tagboto S and Townson S. Antiparasitic properties of medicinal plants and other naturally occurring products. *Adv. Parasitol.* 2001; 50: 199-295.
- 24.** Grace MH. Chemical composition and biological activity of the volatiles of *Anthemis melampodina* and *Pluchea dioscoridis*. *Phytother. Res.* 2002; 16 (2): 183-5.
- 25.** Riccobono L, Maggio A, Bruno M, Spadaro V and et al. Chemical composition and antimicrobial activity of the essential oils of some species of Anthemis sect. Anthemis (Asteraceae) from Sicily. *Nat. Prod. Res.* 2017; 3: 1-9.
- 26.** Roy SK, Kumari N, Pahwa S, Agrahari UC, et al. NorA efflux pump inhibitory activity of coumarins from *Mesua ferrea*. *Fitoterapia* 2013; 90: 140-50.
- 27.** Kalia NP, Mahajan P, Mehra R, Nargotra A and et al. Capsaicin, a novel inhibitor of the NorA efflux pump, reduces the intracellular invasion of *Staphylococcus aureus*. *J. Antimicrob. Chemother.* 2012; 67 (10): 2401-8.

Evaluation of Anti-efflux Activity of *Anthemis atropatana* Extract against Ciprofloxacin Resistant *Staphylococcus aureus* Isolates

Ezati Sh (M.Sc.)¹, Mirzaie A (Ph.D.)^{2*}, Zandi M (B.Sc.)¹

1- Department of Biology, Hamadan Branch, Islamic Azad University, Hamadan, Iran

2- Department of Biology, Roudehen Branch, Islamic Azad University, Roudehen, Iran

*Corresponding author: Department of Biology, Roudehen Branch, Islamic Azad University, PO Box: 189, Roudehen, Iran
Tel & Fax: +98-21-76505015-24
E-mail: A.mirzaie@riau.ac.ir

Abstract

Background: Antibiotic resistant *Staphylococcus aureus* isolates are the main nosocomial infection agent and the norB efflux pump plays an important role in antibiotic resistance.

Objective: The aim of this study was to investigate the chemical composition of *Anthemis atropatana* extract and analysis of its anti-efflux activity on ciprofloxacin resistant *Staphylococcus aureus* strains.

Methods: In this experimental study, the *A. atropatana* extract was prepared by maceration technique and its phytochemical composition was analyzed by GC/MS method. Subsequently, norB efflux pump was detected in 50 clinical isolates of *S. aureus* using cartwheel and PCR methods. Finally, after treatment of strains with SubMIC concentration of extract, its anti-efflux activity was evaluated via Real Time PCR.

Results: GC-MS analysis of *A. atropatana* extract was shown the most frequent component was belonged to Dodecane (9.8%) and Tridecane (6.4%). Moreover, the cartwheel and PCR methods was showed that out of 50 isolates, 10 isolates had norB efflux pump. In addition to, after treatment of strains with subMIC concentration of *A. atropatana* extract, the Real Time PCR results was indicated that the norB gene expression was down-regulated.

Conclusion: Based on the results obtained in this study, it seems that the extract has potential uses for pharmaceutical industries.

Keywords: *Anthemis atropatana*, *Staphylococcus aureus*, norB efflux pump, Real Time PCR

