

Effect of hydro-alcoholic extracts of *Rosmarinus officinalis* L., *Mentha piperita* L., and *Zataria multiflora* Boiss on biofilm formation of *Pseudomonas*

Tayebeh Hatami Pirghibi¹, Khosrow Chehri^{*1}, Ramin Abiri², Ishaq Karimi¹

1. Department of Biology, Faculty of Science, Razi University, Kermanshah, Iran

2. Department of Microbiology, Kermanshah University of Medical Sciences, Kermanshah, Iran

(Received: 2020/02/3

Accepted: 2020/06/9)

Abstract

Background: Medicinal plants are promising therapeutic agents. Antimicrobial agents from plants are compounds that kill microorganisms or stop their growth. The aim of the present study was to determine the effect of hydro-alcoholic extract of *Rosmarinus officinalis*, *Zataria multiflora*, and *Mentha piperita* on biofilm formation of *Pseudomonas aeruginosa* bacterium.

Materials and Methods: For the purpose of the present experimental study, extracts of these plants were prepared and their effects on *P. aeruginosa* growth were assessed using disk diffusion technique and the results were compared with disk diffusion results of kanamycin, imipenem, penicillin, and cephalexin. Then, the Minimum Inhibitory Concentration (MIC) and the Minimum Bactericidal Concentration (MBC) of extracts were determined separately. The effect of these extracts on biofilm formation was assessed via staining with crystal violet %1 and acetic acid %30. All tests were repeated three times and statistical analyses were performed using SPSS, v. 16.

Results: We found that all three plant extracts at the concentration of 3 mg/ml had antimicrobial properties. The diameter of inhibition halos of extracts of *R. officinalis*, *Z. multiflora*, and *M. piperita* were 15, 19, and 11 mm, respectively. The minimum inhibitory concentration of *R. officinalis* was 75/0 mg/ml and the minimum inhibitory concentration of *Z. multiflora* and *M. piperita* 5/1 mg/ml. Also, the results showed that *R. officinalis* reduces and inhibits biofilm formation at concentrations of 5/1 and 3 mg/ml, respectively. But, *Z. multiflora* and *M. piperita* only reduced biofilm formation at concentration of 3 mg/ml.

Conclusion: It can be concluded that the alcoholic extract of *R. officinalis* with a concentration of 3 and 1.5 mg/ml is a potent inhibitor against *P. aeruginosa* biofilm formation.

Keywords: Medicinal plants; Biofilm; *Pseudomonas aeruginosa*

* Corresponding author: Khosrow Chehri

Email: khchehri@gmail.com

اثر عصاره آبی-الکلی رزماری، آویشن شیرازی و نعناع فلفلی بر تشکیل بیوفیلیم باکتری سودوموناس آئروژینوزا

طیبه حاتمی پیرغیبی^۱، خسرو چهری^{۲*}، رامین عبیری^۲، اسحق کریمی^۱

^۱ گروه زیست شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه رازی، کرمانشاه، ایران
^۲ گروه میکروبیولوژی، دانشکده علوم پزشکی کرمانشاه، کرمانشاه، ایران

پذیرش: ۱۳۹۸/۱۱/۲۷

دریافت: ۱۳۹۸/۹/۱۱

چکیده:

سابقه و هدف: گیاهان دارویی عوامل دارویی نوید بخشی هستند. عوامل ضد میکروبی استخراج شده از گیاهان، ترکیب هایی هستند که میکروارگانیسم ها را می کشند یا مانع رشد آن ها می شوند. هدف اصلی از انجام این مطالعه، بررسی اثر عصاره آبی-الکلی گیاهان رزماری، نعناع فلفلی و آویشن شیرازی روی تشکیل بیوفیلیم باکتری سودوموناس آئروژینوزا بود.

مواد و روش ها: این مطالعه به صورت تجربی انجام شد. پس از عصاره گیری گیاهان مورد مطالعه، به روش نشر در آگار به بررسی اثر این عصاره ها بر سودوموناس آئروژینوزا پرداخته و نتایج به دست آمده با چهار دیسک آنتی بیوتیکی کانامایسین، ایمی پنم، پنی سیلین و سفالکسین مقایسه شد. سپس حداقل غلظت بازدارندگی و حداقل غلظت کشندگی را برای هر عصاره گیاهی به طور جداگانه اندازه گیری شد. تأثیر این عصاره ها بر مهار تشکیل بیوفیلیم به کمک رنگ آمیزی با کریستال ویوله ۱ درصد و استیک اسید ۳۰ درصد سنجش شد. تمام آزمون ها سه بار تکرار شدند و آنالیزهای آماری با استفاده از نرم افزار SPSS ورژن ۱۶ انجام شد.

یافته ها: بر اساس نتایج به دست آمده مشخص شد که هر سه گیاه در غلظت ۳ میلی گرم بر میلی لیتر دارای خاصیت ضد باکتریایی بودند. قطر هاله عدم رشد برای عصاره رزماری ۹۱، برای آویشن شیرازی ۵۱ و برای نعناع فلفلی ۱۱ میلی متر بود. حداقل غلظت بازدارندگی برای گیاه رزماری ۰/۵۷ میلی گرم بر میلی لیتر و برای آویشن شیرازی و نعناع فلفلی ۱/۵ میلی گرم بر میلی لیتر بود. همچنین نتایج نشان داد که گیاه رزماری در غلظت ۳ و ۵/۱ میلی گرم بر میلی لیتر به ترتیب سبب مهار و کاهش تشکیل بیوفیلیم شد. اما گیاه آویشن شیرازی و نعناع فلفلی در غلظت ۳ میلی گرم بر میلی لیتر فقط سبب کاهش تشکیل بیوفیلیم شدند.

نتیجه گیری: به نظر می رسد که با توجه به یافته های بدست آمده از این مطالعه می توان نتیجه گرفت که عصاره الکلی گیاه رزماری با غلظت ۳ و ۱/۵ میلی گرم بر میلی لیتر، توانایی بالایی برای مهار توانایی تشکیل بیوفیلیم توسط باکتری سودوموناس آئروژینوزا دارد.

واژگان کلیدی: گیاهان دارویی، بیوفیلیم، سودوموناس آئروژینوزا

مقدمه

آروماتیک، ترکیب های آنتی اکسیدان و ویژگی های بیولوژیکی خاص خود در این خانواده بسیار مورد توجه قرار گرفته است. در مطالعه های اخیر آثار و فعالیت های ضد باکتریایی، ضد التهابی و آنتی اکسیدانی رزماری بررسی شده است. نعناع فلفلی یک گیاه علفی و چندساله، با رشد سریع و جنس شناخته شده این خانواده است که شامل ۱۰-۳۰ گونه است که امروزه در سراسر جهان کشت داده می شود و یکی از پرکاربردترین گیاهان دارویی به حساب می آید. آویشن شیرازی جنس دیگر خانواده Lamiaceae است که در مناطق گرم و کوهستانی ایران، پاکستان و افغانستان رشد می کند. آثار متفاوت این گیاه از جمله تأثیر ضد باکتریایی، ضد اسپاسم و ضد التهابی در مطالعه های فراوانی تأیید و اثبات شده است (۴، ۵، ۶، ۷ و ۸). سودوموناس آئروژینوزا یکی از مهم ترین باکتری های مقاوم در برابر آنتی بیوتیک هاست. این باکتری گرم منفی متعلق به خانواده

در سال های اخیر پدیده مقاومت آنتی بیوتیکی به عنوان یک مشکل مهم در مراقبت های بهداشتی مطرح شده است. این ویژگی، پاتوژن های میکروبی مقاوم به آنتی بیوتیک را گسترش می دهد (۱) بنابراین باید یک جایگزین غیر شیمیایی کارآمد برای آنتی بیوتیک های شیمیایی بیابیم. گیاهان دارویی شامل انواع مختلفی از مجموعه گیاهان هستند که برخی از آن ها دارای فعالیت های دارویی اند. این گیاهان سرشار از متابولیت های ثانویه هستند که برای سنتز و توسعه داروها و نیز درمان بیماری های مختلف استفاده می شوند (۲). آویشن شیرازی، رزماری و نعناع فلفلی از خانواده گیاهان Lamiaceae هستند (۳). گیاه رزماری یک گیاه بوته ای آروماتیک همیشه سبز است که در بسیاری از مناطق جهان از جمله اروپا، آفریقا و آسیا رشد می کند. این گیاه به دلیل ترکیب های

نویسنده مسئول: خسرو چهری

پست الکترونیک: khchehri@gmail.com

بررسی کمترین غلظت ممانعت کننده از رشد (□□□) عصاره‌های گیاهی:

ابتدا از کشت ۲۴ ساعته باکتری بر مولر هیتون آگار محلولی از باکتری در مولر هیتون برات به غلظت نیم مک‌فارلند تهیه و درون هر کدام از ۱۰ چاهک اولیه ۱۰۰ میکرولیتر محیط کشت مولر هیتون برات ریخته شد. قبل از اضافه کردن باکتری به چاهک‌های میکروپلیت به چاهک اول میکروپلیت ۵۰ میکرولیتر محیط کشت مولر هیتون برات دیگر اضافه شد و سپس ۵۰ میکرولیتر از عصاره هر کدام از گیاهان با غلظت ۳ میلی گرم بر میلی لیتر به صورت جداگانه اضافه شد. این محلول با سمپل مخلوط شده سپس ۱۰۰ میکرولیتر از این محلول سمپل و به چاهک دوم اضافه شد. سپس با سمپل مخلوط و بدین ترتیب غلظت عصاره نصف شد. این عمل، رقیق‌سازی تا چاهک دهم ادامه پیدا کرد. در چاهک دهم ۱۰۰ میکرولیتر محلول برداشته شده دور ریخته شد و چاهک ۱۱ و ۱۲ به عنوان کنترل مثبت و منفی در نظر گرفته شدند. جدول ۱ کنترل مثبت شامل باکتری و محیط کشت و کنترل منفی محیط کشت و آب مقطر است. در آخر به هر ردیف از چاهک‌ها ۱۰۰ میکرولیتر از نمونه باکتری رقیق شده اضافه شد و پس از ۲۴ ساعت انکوباسیون در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد نتیجه مشاهده شد (۱۱، ۱۲).

بررسی کمترین غلظت کشندگی (□□□) عصاره‌های گیاهی:

بعد از ۲۴ ساعت از انجام MIC و با توجه به نتایج حداقل غلظت بازدارندگی، حداقل غلظت کشندگی نیز تعیین شد. به این ترتیب که از تمام خانه‌هایی که رشد باکتری در آن‌ها متوقف شده بود و کدورتی مشاهده نشد، روی پلیت‌های حاوی محیط کشت مولر هیتون آگار کشت داده شد و ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد درون انکوباتور قرار داده شدند. غلظت‌های اضافه شده به پلیت‌هایی که بعد از ۲۴ ساعت فاقد رشد بودند، به عنوان MBC گزارش شدند، یعنی کمترین غلظت هر عصاره که به طور کامل سبب مرگ باکتری‌ها شده و هیچ‌گونه رشدی در آن مشاهده نشده است (۱۱).

بررسی اثر مهارت عصاره‌های گیاهی بر تولید بیوفیلم:

برای بررسی اثر غلظت تحت‌کشنده اسانس آویشن شیرازی، رزماری و نعنای فلفلی بر میزان تولید بیوفیلم سودوموناس آئروژینوزا، ابتدا در غیاب مواد ضد میکروبی و سپس در حضور حداقل غلظت کشنده از اسانس اندازه‌گیری و مقادیر به دست آمده مقایسه شدند. برای اندازه‌گیری میزان تولید بیوفیلم، ابتدا سویه باکتری در محیط کشت تریپتیک سوی برات (TSB) در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت کشت داده شد. سپس رقیق‌سازی باکتری به نسبت ۱:۱۰۰ انجام شد. به این صورت که ۱ میلی‌لیتر از باکتری رشد یافته درون لوله استریل ریخته و ۹۹ میلیلیتر از محیط کشت TSB به آن اضافه شد. در مرحله بعد، به پلیت‌های الیزای ته صاف با جنس پلی‌استرین، ۱۲۵ میکرولیتر از محلول باکتری تلقیح شده، در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد و به مدت ۲۴ ساعت در درون انکوباتور قرار داده شد. سپس هر کدام از چاهک‌ها سه بار با ۳۰۰ میکرولیتر آب مقطر شست‌وشو و در دمای اتاق خشک شدند. به هریک از چاهک‌ها ۱۲۵ میکرو لیتر از محلول کریستال ویوله ۱/۰ درصد، برای رنگ‌آمیزی بیوفیلم اضافه و سپس انکوباسیون به مدت ۱۰ تا ۱۵ دقیقه در دمای اتاق انجام شد. دوباره پس از رنگ‌آمیزی سه بار با آب مقطر شست‌وشو داده و پس از خشک شدن میکروپلیت‌ها ۱۲۵ میکرولیتر از محلول اسید استیک ۳۰ درصد در آب، برای حل کردن رنگ متصل به چاهک‌ها، به هر چاهک اضافه شد. سپس محتویات هر چاهک به پلیت‌های ته صاف جدید تلقیح شد. جذب محلول رنگ‌بری در طول موج ۵۷۰ نانومتر توسط دستگاه Synergy™ HTX Multi-Mode Microplate Reader (ساخت شرکت Bio Tech) خوانش و ثبت شد. برای مقایسه میزان کاهش تولید بیوفیلم در شرایط مختلف آزمایش، نسبت جذب نوری بیوفیلم تشکیل شده، توسط سویه تحت آزمایش، انکوبه شده با عصاره‌های مختلف، در مقایسه با جذب نوری بیوفیلم تولیدی سودوموناس آئروژینوزا، بدون

سودوموناداسه است که در برابر بسیاری از داروهای ضدباکتریایی مقاوم است. تا سال ۲۰۰۳، مقاومت این باکتری در برابر ایمی‌پنم، فلوروکینولون‌ها و نسل سوم سفالوسپورین‌ها بیش از ۳۵ درصد اعلام شده است. مقاومت چندگانه به دارو سودوموناس آئروژینوزا در بخش مراقبت‌های ویژه بسیار شایع است و مقاومت به جنتامایسین، کارباپنم سفنازیدیم و سیپروفلوکساتین نیز در این باکتری افزایش یافته است. بنابراین مقاومت چندگانه به دارو در باکتری سودوموناس آئروژینوزا، به یک مشکل جهانی تبدیل شده و مشکلات جدی در درمان عفونت‌های ناشی از این باکتری ایجاد کرده است (۹). برخی از دلایل این مقاومت چند دارویی نفوذپذیری پایین دیواره سلولی، بیان بالای پمپ‌های ایفلاکس و توانایی تشکیل بیوفیلم است (۴، ۹). هدف از این مطالعه بررسی تأثیر عصاره‌های هیدروالکلی گیاهان دارویی رزماری و آویشن شیرازی و نعنای فلفلی بر شکل‌گیری بیوفیلم باکتری سودوموناس آئروژینوزا از طریق کنترل سیستم ادراک جمعیت و تعیین حداقل غلظت مهاری و حداقل غلظت کشندگی علیه این باکتری است.

مواد و روش‌ها

این مطالعه به صورت تجربی انجام شد و تمامی مواد شیمیایی استفاده شده در این مطالعه از جمله اتانول، رنگ کریستال ویوله، استیک اسید و آگار از شرکت سیگما آلدْرِیج (سنت لوئیس، میسوری، ایالات متحده آمریکا) خریداری شد. استفاده از حیوانات آزمایشگاهی انجام شد.

آماده‌سازی عصاره گیاهان:

نمونه‌های گیاهی رزماری، آویشن شیرازی و نعنای فلفلی از کلکسیون نگهداری گیاهان واقع در گروه گیاه‌شناسی دانشگاه رازی کرمانشاه جمع‌آوری و توسط متخصصان گیاه‌شناسی دانشگاه رازی تایید شد. این گیاهان متعلق به خانواده Lamiaceae هستند و قسمت‌های استفاده شده در این مطالعه برگ و ساقه گیاه بود. گیاهان جمع‌آوری شده در هوای آزاد قرار داده شده و خشک شدند. سپس گیاهان خشک شده به وسیله مخلوط‌کن به پودر تبدیل شدند. ۱۰ گرم از پودر هر کدام از گیاهان به صورت جداگانه توزین و در ارنل استریل ریخته و به آن ۱۰۰ میلی‌لیتر آب با الکل ۳۰ درصد اضافه شد تا ترکیب‌های محلول در آب و الکل گیاه حل شدند. ارنل حاوی آب و پودر گیاهی به مدت ۴۸ ساعت درون شکر قرار داده شدند تا در دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد، حلال اثر خود را اعمال کند، محلول تهیه شده توسط کاغذ واتمن شماره ۱ صاف شد، از دستگاه روتاری در مرحله بعد برای حل شدن بهتر در حلال استفاده شد. در نهایت عصاره‌های گیاه در ظروف استریل ریخته، در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد برای جلوگیری از اثر نور با پوشش ورق آلومینیوم نگهداری شدند. غلظت نهایی سه گیاه مورد نظر پس از عصاره‌گیری ۳ میلی گرم بر میلی لیتر اندازه‌گیری شد. این عصاره‌گیری با اتانول ۳۰ درصد انجام شد.

آماده‌سازی سویه و محیط کشت باکتری مورد مطالعه:

سویه لیوفیلیزه سودوموناس آئروژینوزا با شماره ATCC ۲۷۸۵۳ از شرکت سینا تشخیص (تهران، ایران) خریداری شد و در شرایط سترون شکسته و با ۱-۲ میلی‌لیتر محیط کشت برات به صورت سوسپانسیون تهیه شد. چند قطره از این سوسپانسیون توسط سرنگ سترون به محیط کشت مولر هیتون آگار منتقل و به مدت ۱۸-۲۴ ساعت در انکوباتور قرار داده شد، بعد از رشد، پلیت حاوی باکتری در یخچال ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. از کلونی‌های ذخیره شده در ۴ درجه سانتی‌گراد برای انجام ادامه آزمایش‌ها استفاده شد. برای هر بار استفاده از باکتری، کلونی ذخیره شده روی محیط مولر هیتون آگار کشت تازه داده و پس از ۲۴ ساعت، غلظتی برابر استاندارد نیم مک‌فارلند ($5 \times 10^8 \text{ cfu/ml}$) آماده شد. برای آماده‌سازی غلظت برابر نیم مک‌فارلند، مقداری از کلونی در سرم فیزیولوژی حل و از نظر کدورت با محلول استاندارد نیم مک‌فارلند مقایسه شد. زمانی که این دو محلول از نظر کدورت برابر شدند، سوسپانسیون مناسب باکتری برای ادامه کار آماده شد (۱۰).

يكطرفه و تست Tukey استفاده شد. نتايج آزمون توكى در مقايسه دو به دو ميان ميانگين قطر هاله عدم رشد عصاره گياهان و آنتى بيوتيك هاى استفاده شده (جدول ۱) نشان داد كه عصاره رزمارى با عصاره آويشن شيرازى و نناع فلفلى و آنتى بيوتيك هاى كاناماسين، سفالكسين، ايمى پنم و پنى سيلين اختلاف معنادارى دارد. ($P > 0.05$) مقايسه دو به دو ميانگين قطر هاله عدم رشد عصاره نناع فلفلى با ساير عصاره ها و آنتى بيوتيك هاى استفاده شده نشان داد كه عصاره نناع فلفلى با آنتى بيوتيك هاى كاناماسين، سفالكسين، ايمى پنم و عصاره گياهان آويشن شيرازى و رزمارى اختلاف معنادارى دارد ($P > 0.05$). همچنين مقايسه دو به دو ميانگين قطر هاله عدم رشد عصاره آويشن شيرازى ساير عصاره ها و آنتى بيوتيك هاى استفاده شده نشان داد كه عصاره آويشن شيرازى با عصاره رزمارى و نناع فلفلى و آنتى بيوتيك هاى كاناماسين، سفالكسين، ايمى پنم و پنى سيلين اختلاف معنادارى وجود داشته ($P > 0.05$) و همچنين مقايسه دو به دو ميانگين قطر هاله عدم رشد عصاره نناع فلفلى با آنتى بيوتيك پنى سيلين اختلاف معنادارى وجود ندارد. ($P < 0.05$) عدد مقابل هر آنتى بيوتيك ميزان دوز حساسيت آن را نشان مى دهد. در جدول ۱ Std. Error، انحراف استاندارد و sig، معنادارى آمارى است.

نتايج حاصل از بررسى كم ترين غلظت باز داندگى و حداقل غلظت كشنده رشده عصاره هاى گياهى:

بر اساس نتايج به دست آمده عصاره الكلى گياه رزمارى در غلظت ۳، ۱/۵ و ۷۵/۰ ميلي گرم بر ميلي ليتر داراى اثر مهار كنندگى رشد بر باكتري سودوموناس /اثر رزوينوزا بوده است. بنا بر اين عصاره الكلى رزمارى MIC برابر با ۷۵/۰ ميلي گرم بر ميلي ليتر داشته است. اين درحالى است كه آويشن شيرازى و نناع فلفلى فقط در غلظت هاى ۳ و ۱/۵ ميلي گرم بر ميلي ليتر داراى اثر مهار كنندگى رشد بر باكتري سودوموناس /اثر رزوينوزا بوده اند. بنا بر اين عصاره اتانولى آويشن شيرازى و نناع فلفلى MIC برابر ۱/۵ ميلي گرم بر ميلي ليتر داشته اند. اثر كشنده گى هر سه گياه در غلظت ۳ ميلي گرم بر ميلي ليتر اتفاق افتاد.

بيوفيلم:

برابر بررسى اثر عصاره هاى گياهان رزمارى، آويشن شيرازى و نناع فلفلى بر توليد بيوفيلم، ميزان جذب نورى پليت حاوى عصاره هاى مختلف و باكتري در طول موج ۵۵۰ تا ۶۵۰ توسط دستگاه خوانش الايزا خوانده و در جدول ۲ به نمايش در آمد.

بنابر نتايج به دست آمده مطابق جدول ۲، اثر گذارى عصاره هاى گياهى و ممانعت از ايجاد و تشكيل بيوفيلم، در چاهك هاى اوليه كه غلظت عصاره هاى گياهى بالاتر است، ميزان تشكيل بيوفيلم كم بوده و دستگاه خوانش الايزا ميزان جذب پايين تر و با كاهش غلظت عصاره هاى گياهى به ترتيب در چاهك هاى ۱ تا ۱۰، ميزان تشكيل بيوفيلم بيشتر بوده و دستگاه خوانش الايزا، ميزان جذب بالاترى را نشان داده است. با توجه به اين نتايج گياه رزمارى بيشترين تاثير را بر تشكيل بيوفيلم داشته و در غلظت هاى ۳ و ۵/۱ باعث كاهش تشكيل بيوفيلم شده است. اما نناع فلفلى و آويشن شيرازى اين ميزان تاثير را نداشته و در غلظت ۳ ميلي گرم بر ميلي ليتر مانع تشكيل بيوفيلم شده اند.

جدول ۲. نتايج خوانش جذب نورى سنجش بيوفيلم توسط دستگاه الايزا

غلظت عصاره گياه										
	0/005	0/01	0/02	0/04	0/09	0/18	0/37	0/75	1/5	3
آويشن شيرازى	1/703	1/639	1/623	1/558	1/551	1/526	1/456	1/383	1/283	0/227
رزمارى	1/664	1/629	1/615	1/558	1/569	1/529	1/442	1/32	1/044	0/04
نناع فلفلى	1/865	1/831	1/797	1/732	1/699	1/603	1/588	1/409	1/385	1/324

مواد ضد ميكروبي، محاسبه شدند. جذب نورى بيوفيلم سويه تحت آزمايش در غياب مواد ضد ميكروبي، ۱۰۰ درصد در نظر گرفته شد. نسبت جذب نورى بر اساس تعيين نسبت جذب نورى در حضور ماده ضد ميكروبي به جذب نورى بدون حضور ماده ضد ميكروبي محاسبه شد. نسبت جذب نورى پايين تر، نشان دهنده اثر مهارى بيشتر تيمار انجام شده روى توليد بيوفيلم است (۱۳).

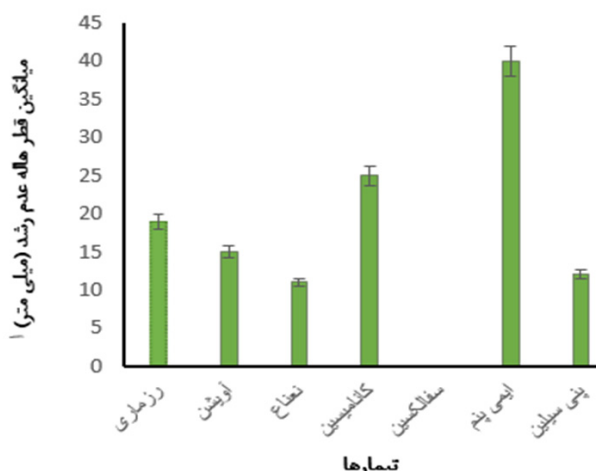
آناليز آمارى:

برابر دستيابى به نتايج آمارى دقيق تر هر آزمون سه بار تكرر شد و نتايج به صورت ميانگين و خطاى استاندارد (ST) بيان شدند. تست Shapiro-Wilk نشان داد كه همگى داده ها توزيع نرمال دارند. بنا بر اين تست Tukey برابر مقايسه ميانگين ها استفاده شد. البته در صورتى كه آناليز يك طرفه واريانس (آنووا) از مدل خطى عمومى يك تفاوت معنادار ($P > 0.05$) داشته باشد. همه آناليز هاى آمارى با استفاده نرم افزار آمارى SPSS ورژن ۱۶ (SPSS, Chicago, Illinois, USA) انجام شدند.

يافته ها

تست آنتى بيوگرام:

در اين مطالعه چهار نوع ديسك آنتى بيوتيكى برابر مقايسه با عصاره هاى گياهان مورد نظر به كار برده شدند. پس از انجام روش نشر در آگار نتايج به صورت زير به دست آمد: باكتري سودوموناس /اثر رزوينوزا در اين مطالعه به آنتى بيوتيك كاناماسين و ايمى پنم حساسيت داشت و قطر هاله عدم رشد به دست آمده از روش نشر در آگار اين ديسك هاى آنتى بيوتيكى به ترتيب ۲۵ ميلي متر و ۴۰ ميلي متر اعلام شد. در حالى كه اين باكتري به آنتى بيوتيك سفالكسين مقاوم بوده و حساسيت آن به پنى سيلين نيز پايين بود. قطر هاله عدم رشد برابر اين دو آنتى بيوتيك به ترتيب ۰ و ۱۱ ميلي متر گزارش شد (شكل ۱).



شكل ۱. مقايسه قطر هاله عدم رشد ايجاد شده به وسيله عصاره گياهان و آنتى بيوتيك هاى مرسوم

براى مقايسه ميانگين قطر هاله عدم رشد عصاره گياهان و آنتى بيوتيك هاى مختلف استفاده شده عليه گونه سودوموناس /اثر رزوينوزا از آزمون آناليز واريانس

جدول ۱. نتایج آنالیز آماری تست Tukey جهت مقایسه میانگین قطر هاله عدم رشد مورد استفاده در این مطالعه

(I) p	(j) p	Mean Difference (I-j)	ST	sig	95% Confidence Interval	
					Lower Bound	Upper Bound
Rosmarinus officinalis L	Mentha piperita L	7.00000*	.90851	.000	3.8978	10.1022
	Zataria multiflora Bioss	3.66667*	.90851	.016	.5645	6.7689
	K5	-6.00000*	.90851	.000	-9.1022	-2.8978
	CN30	19.00000*	.90851	.000	15.8978	22.1022
	P10	7.00000*	.90851	.000	3.8978	10.1022
	IMP10	-20.33333*	.90851	.000	-23.4355	-17.2311
Mentha piperita L	Rosmarinus officinalis L	-7.00000*	.90851	.000	-10.1022	-3.8978
	Zataria multiflora Bioss	-3.33333*	.90851	.032	-6.4355	-2.311
	K5	-3.00000*	.90851	.000	-16.1022	-9.8978
	CN30	12.00000*	.90851	.000	8.8978	15.1022
	P10	.00000	.90851	1.000	-3.1022	3.1022
	IMP10	-27.33333*	.90851	.000	-30.4355	-24.2311
Zataria multiflora Bioss	Rosmarinus officinalis L	-3.66667*	.90851	.016	-6.7689	-.5645
	Mentha piperita L	3.33333*	.90851	.032	.2311	6.4355
	K5	-9.66667*	.90851	.000	-12.769	-6.5645
	CN30	15.33333*	.90851	.000	12.2311	18.4355
	P10	3.33333*	.90851	.032	.2311	6.4355
	IMP10	-24.00000*	.90851	.000	-27.1022	-20.8978
K5	Rosmarinus officinalis L	6.00000*	.90851	.000	.8978	9.1022
	Mentha piperita L	13.00000*	.90851	.000	9.8978	16.1022
	Zataria multiflora Bioss	9.66667*	.90851	.000	6.5645	12.7689
	CN30	25.00000*	.90851	.000	21.8978	28.1022
	P10	13.00000*	.90851	.000	9.8978	16.1022
	IMP10	-14.33333*	.90851	.000	-17.4355	-11.2311
CN30	Rosmarinus officinalis L	-19.00000*	.90851	.000	-22.1022	-15.8978
	Mentha piperita L	-12.00000*	.90851	.000	-15.1022	-8.8978
	Zataria multiflora Bioss	--15.00000*	.90851	.000	-18.4355	-12.2311
	K5	-25.00000*	.90851	.000	-28.10	-21.8978
	P10	-12.00000*	.90851	.000	-15.1022	-8.8978
	IMP10	-39.33333*	.90851	.000	-42.4355	-36.2311
P10	Rosmarinus officinalis L	-7.00000*	.90851	.000	-10.1022	-3.8978
	Mentha piperita L	.00000	.90851	1.000	-3.1022	3.1022
	Zataria multiflora Bioss	-3.33333*	.90851	.032	-6.4355	-.2311
	K5	-3.00000*	.90851	.000	-16.1022	-9.8978
	CN30	12.00000*	.90851	.000	8.8978	15.1022
	IMP10	-27.33333*	.90851	.000	-30.4355	-23.2311
IMP10	Rosmarinus officinalis L	20.33333*	.90851	.000	17.2311	23.4355
	Mentha piperita L	27.33333*	.90851	.000	24.2311	30.4355
	Zataria multiflora Bioss	24.00000*	.90851	.000	20.8978	27.1022
	K5	14.33333*	.90851	.000	11.2311	17.4355
	CN30	39.33333*	.90851	.000	36.2311	4.4355
	P10	27.33333*	.90851	.000	24.2311	30.4355

پنی سیلین: P، سفالکسین و CN: ایچی پنم: IMP، کانامایسین: K

بحث

استات و هگزانی از این موارد است. همه این عصاره‌ها بر باکتری‌های مختلف از جمله سودوموناس *اثرورینوزا* اثردهی شده‌اند (۱۶). در برخی از مطالعه‌ها به این موضوع اشاره شده است که استفاده از قسمت‌های مختلف گیاه مانند ریشه، برگ و ساقه در تأثیرگذاری عصاره بر باکتری مورد نظر موثر هستند. البته انتخاب این قسمت به نوع گیاه بستگی دارد. به طور مثال برای گیاه نعنای فلفلی بهتر است از برگ گیاه برای عصاره‌گیری استفاده شود (۶). در مطالعه دیگری اثر *Chamaemelum* بر تشکیل بیوفیلم در باکتری سودوموناس *اثرورینوزا* بررسی شد و نتایج نشان داد که عصاره این گیاه در غلظت‌های ۲۵/۶ تا ۲۵ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر بر تشکیل بیوفیلم اثر مهاری دارد (۱۹). همچنین محققان به بررسی تأثیر عصاره‌های مختلف سیر (متانولی و اتانولی) بر مهار تشکیل بیوفیلم در باکتری‌های پاتوژن پرداختند که نتایج در باکتری‌های متفاوت، غلظت‌های مختلف و انواع عصاره‌ی سیر، متفاوت بود (۲۰).

نتیجه‌گیری

بر اساس مقادیر MIC و MBC به دست آمده سه عصاره الکلی گیاهان استفاده شده، اثر مهارکنندگی رشد و کشندگی باکتری در این سه گیاه نشان داد که رزماری دارای تأثیر بیشتری بر مهار رشد باکتری سودوموناس *اثرورینوزا* است. با بررسی اثر عصاره‌های گیاهی مختلف بر تشکیل بیوفیلم توسط سودوموناس *اثرورینوزا* مشخص شد که رزماری بیشترین تأثیر را بر کاهش توانایی تولید بیوفیلم توسط این باکتری دارد. بنابراین با انجام مطالعه‌های بیشتر روی اثر ضد باکتریایی عصاره‌های گیاهی می‌توان از این ترکیب‌ها با غلظت‌های موثر به عنوان ترکیب‌های دارویی مناسب برای درمان عفونت‌های باکتریایی استفاده کرد. مهم‌ترین پیشنهاد برای ادامه این مطالعه، بررسی مکانیسم عمل عصاره‌های گیاهی روی مهار رشد باکتری و تشکیل بیوفیلم است که می‌تواند از طریق روش داکینگ مولکولی یا روش‌های تجربی انجام شود.

منابع:

- Imperial IC, Ibana JA. Addressing the antibiotic resistance problem with probiotics: reducing the risk of its double-edged sword effect. *Frontiers in microbiology*. 2016 Dec 15; 7:1983.
- Bakal SN, Bereswill S, Heimesaat MM. Finding novel antibiotic substances from medicinal plants—antimicrobial properties of *Nigella sativa* directed against multidrug resistant bacteria. *European Journal of Microbiology and Immunology*. 2017 Mar; 7(1):92-8.
- Waller SB, Cleff MB, Serra EF, Silva AL, dos Reis Gomes A, de Mello JR, de Faria RO, Meireles MC. Plants from Lamiaceae family as source of antifungal molecules in humane and veterinary medicine. *Microbial pathogenesis*. 2017 Mar 1; 104: 232-7.
- Ribeiro-Santos R, Carvalho-Costa D, Cavaleiro C, Costa HS, Albuquerque TG, Castilho MC, Ramos F, Melo NR, Sanches-Silva A. A novel insight on an ancient aromatic plant: The rosemary (*Rosmarinus officinalis* L.). *Trends in Food Science & Technology*. 2015 Oct 1; 45(2):355-68.
- Saeidi S, Hassanpour K, Ghamgosha M, Heiat M, Taheri RA, Mirhosseini A, Farnoosh G. Antibacterial activity of ethyl acetate and aqueous extracts of *Mentha longifolia* L. and hydroalcoholic extract of *Zataria multiflora* Boiss. plants against important human pathogens. *Asian Pacific journal of tropical medicine*. 2014 Sep 1; 7: S186-9.
- Shalayel MH, Asaad AM, Qureshi MA, Elhussein AB. Anti-bacterial activity of peppermint (*Mentha piperita*) extracts against some emerging multi-drug resistant human bacterial pathogens. *Journal of*

تحقیق نشان داد که قطر هاله عدم رشد برای هر عصاره‌گیاهی و هر کدام از دیسک‌های آنتی‌بیوتیکی بررسی شد (شکل ۱). در مطالعه‌های مشابهی که به بررسی اثر چندین عصاره گیاهی از جمله آویشن شیرازی بر باکتری‌های پاتوژن از جمله سودوموناس *اثرورینوزا* پرداخته شده، قطر هاله عدم رشد بر اثر عصاره آویشن شیرازی ۴ میلی‌متر اعلام شده است (۱۴).

در مطالعه‌های مشابهی که به بررسی اثر عصاره رزماری روی باکتری گونه‌های سودوموناس *اثرورینوزا* پرداخته شده است، MIC بین ۵ تا ۲۵ میکروگرم بر میلی‌گرم را بیان کرده‌اند (۱۵). در مطالعه بررسی شده دیگری MIC به دست آمده برای آویشن شیرازی ۲۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر و MBC نیز ۱۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر اعلام شده است (۱۶). Tyagi و همکارانش به بررسی تأثیر نعنای فلفلی بر باکتری‌ها و قارچ‌ها پرداختند که میزان MIC برای باکتری سودوموناس *اثرورینوزا* را ۲/۲۵ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر به دست آوردند که با نتایج دست آمده برای ما همخوانی دارد (۸). تفاوت در اندازه قطر هاله عدم رشد و همچنین MIC و MBC عصاره گیاهان نام‌برده چندین دلیل متفاوت می‌تواند داشته باشد. نخستین مورد اینکه ترکیب‌های عصاره‌های گیاهی، متنوع هستند که به آب و هوا و شرایط منطقه جمع‌آوری نمونه گیاهی، بستگی دارد (۱۷). مورد دوم در این تفاوت، روش استفاده شده در ارزیابی فعالیت ضد میکروبی و انتخاب سویه‌های باکتریایی است. یکی از دلایل دیگر می‌تواند ماهیت هیدروفوبیک این عصاره‌ها باشد که مانع دیفیوژن و پخش مناسب و کافی عصاره در محیط کشت آگار می‌شود (۱۷، ۱۸). از طرف دیگر تفاوت در نوع عصاره‌گیری موضوع بسیار مهم و قابل بررسی در این زمینه است. در مطالعه‌های فراوان انواع عصاره‌های گیاهان مذکور استفاده شده است. عصاره اتانولی، متانولی، آبی، کلروفرمی، اتیل

Herbal Medicine. 2017 Mar 1; 7: 27-30.

7. Smaoui S, Hsouna AB, Lahmar A, Ennouri K, Mtibaa-Chakchouk A, Sellem I, Najah S, Bouaziz M, Mellouli L. Bio-preservative effect of the essential oil of the endemic *Mentha piperita* used alone and in combination with BacTN635 in stored minced beef meat. *Meat Science*. 2016 Jul 1; 117:196-204.

8. Tyagi AK, Malik A. Antimicrobial potential and chemical composition of *Mentha piperita* oil in liquid and vapour phase against food spoiling microorganisms. *Food Control*. 2011 Nov 1; 22(11):1707-14.

9. Sharma G, Rao S, Bansal A, Dang S, Gupta S, Gabrani R. *Pseudomonas aeruginosa* biofilm: potential therapeutic targets. *Biologicals*. 2014 Jan 1; 42(1):1-7.

10. Forbes, B. A., Sahm, D. F., & Weissfeld, A. S. (1998). Scott & Bailey's diagnostic microbiology. Mosby.

11. Saad R, Asyikin N, Khan J, Aldahli S, Sultan S, Abdulhamid J, Yusuf E, Asmani F. Determination of minimum inhibitory concentration utilizing microtitre plate bioassay for three Malaysian Herbal Medicines. *International Journal of Applied Pharmaceutical Sciences and Biomedical Sciences*. 2014; 3(1):280-90.

12. Zaouali Y, Bouzaine T, Boussaid M. Essential oils composition in two *Rosmarinus officinalis* L. varieties and incidence for antimicrobial and antioxidant activities. *Food and Chemical Toxicology*. 2010 Nov 1; 48(11):3144-52.

13. Fonseca, A. P., Extremina, C., Fonseca, A. F., & Sousa, J. C. (2004). Effect of subinhibitory concentration of piperacillin/tazobactam on *Pseudomonas aeruginosa*. *Journal of medical mi-*

crobiology, 53(9), 903-910

14. Akrami F, Rodríguez-Lafuente A, Bentayeb K, Pezo D, Ghalebi SR, Nerín C. Antioxidant and antimicrobial active paper based on Zataria (*Zataria multiflora*) and two cumin cultivars (*Cuminum cyminum*). LWT-Food Science and Technology. 2015 Mar 1; 60(2):929-33.
15. Jardak M, Elloumi-Mseddi J, Aifa S, Mnif S. Chemical composition, anti-biofilm activity and potential cytotoxic effect on cancer cells of *Rosmarinus officinalis* L. essential oil from Tunisia. Lipids in health and disease. 2017 Dec; 16(1):190.
16. Aida A, Ali MS, Behrooz MV. Chemical composition and antimicrobial effect of the essential oil of *Zataria multiflora* Boiss endemic in Khorasan-Iran. Asian Pacific Journal of Tropical Disease. 2015 Mar 1; 5(3):181-5.
17. Azmir J, Zaidul IS, Rahman MM, Sharif KM, Mohamed A, Sahena F, Jahurul MH, Ghafoor K, Norulaini NA, Omar AK. Techniques for extraction of bioactive compounds from plant materials: A review. Journal of food engineering. 2013 Aug 1; 117(4):426-36.
18. Klančnik A, Piskernik S, Jeršek B, Možina SS. Evaluation of diffusion and dilution methods to determine the antibacterial activity of plant extracts. Journal of microbiological methods. 2010 May 1; 81(2):121-6.
19. Lu L, Hu W, Tian Z, Yuan D, Yi G, Zhou Y, Cheng Q, Zhu J, Li M. Developing natural products as potential anti-biofilm agents. Chinese medicine. 2019 Dec 1; 14(1):11.
20. Mohsenipour Z, Hassanshahian M. The effects of *Allium sativum* extracts on biofilm formation and activities of six pathogenic bacteria. Jundishapur journal of microbiology. 2015 Aug; 8(8).