

Antibacterial effects of methanolic and ethanolic leaf extract of Medlar (*Mespilus germanica*) against bacteria isolated from hospital environment

Ahmady-Asbchin S(Ph.D)¹, Safari M(M.Sc)^{1*}, Moradi H(M.Sc)¹, Sayadi V(M.Sc)²

1- Department of Biology, Faculty of Basic Science, Ilam University, Ilam, Iran

2- Department of Plant Breeding, Faculty of Agriculture, Ilam University, Ilam, Iran

Received: 15 Jan 2013, Accepted: 31 Jul 2013

Abstract

Background: The most important pathogen in nosocomial infections are microorganisms of the patient's body. Ninety percent of nosocomial infections caused by bacteria. Medlar is a medicinal plant with therapeutic effects which has been emphasized historically. The aim of this study was to evaluate the antibacterial effects of methanolic and ethanolic leaf extract of medlar against bacteria isolated from hospital environment.

Materials and Methods: In this experimental study, the nosocomial bacteria were obtained from shahid Mostafa Khomeini hospital, Ilam, Iran. Soxhlet extraction method was used for medlar leaf extract. Disk diffusion method was used to evaluate the antimicrobial effect and broth microdilution method was used to determine the minimum inhibitory concentration and minimum bactericidal concentration.

Results: Two strains of *Pseudomonas aeruginosa*, three strains of *Staphylococcus aureus* and five strains of *Escherichia coli* were isolated from hospital. The results showed that the methanolic extract of Medlar leaf inhibited the growth of *Pseudomonas aeruginosa* strains and four strains of *Staphylococcus aureus* and also inhibited the growth of all strains of *Escherichia coli* strains except E₄ strain. The maximum antimicrobial activity was against E₂ strain which zone diameter around it was 19.67 millimeters. Quantities of minimum inhibitory concentration for all three strains of P₁, P₂ and P₃ and E₂, E₃, E₅, S₁, S₂ and S₃ strains was equal to 125 mg/ml.

Conclusion: Medlar leaf methanolic extract possesses significant antibacterial activity against bacteria causing nosocomial infections and so this extract can be considered in the control of infectious diseases.

Keywords: antibacterial activity, bacterial Infections, disk diffusion, *Mespilus germanica* extracts, *Pseudomonas aeruginosa*

*Corresponding author:

Address: Department of Biology, Faculty of Basic Science, Ilam University, Ilam, Iran
Email: m.safari@mail.ilam.ac.ir

بررسی اثر ضدباکتریایی عصاره متانولی و اتانولی برگ درخت ازگیل (*Mespilus germanica*) بر باکتری‌های جدا شده از محیط بیمارستانی

سلمان احمدی اسپچین¹، معین صفری*²، حسین مرادی³، وحید صیادی⁴

1. استادیار، گروه زیست شناسی، دانشگاه ایلام، ایلام، ایران
2. دانشجوی کارشناسی ارشد میکروبیولوژی، گروه زیست شناسی، دانشگاه ایلام، ایلام، ایران
3. دانش‌آموخته کارشناسی ارشد میکروبیولوژی، گروه زیست شناسی، دانشگاه ایلام، ایلام، ایران
4. دانش‌آموخته کارشناسی ارشد اصلاح نباتات، گروه زراعت، دانشگاه ایلام، ایلام، ایران

تاریخ دریافت: 91/10/26 تاریخ پذیرش: 92/5/9

چکیده

زمینه و هدف: مهم‌ترین عامل بیماری‌زا در ایجاد عفونت‌های بیمارستانی، میکروارگانسیم‌های موجود در بدن بیمار است. 90 درصد از عفونت‌های بیمارستانی توسط باکتری‌ها ایجاد می‌گردد. ازگیل یکی از گیاهانی است که اثرات درمانی آن از دیر باز مورد توجه بوده است. هدف از این مطالعه ارزیابی اثرات ضد باکتریایی عصاره متانولی و اتانولی برگ ازگیل در مقابل برخی از باکتری‌های جدا شده از محیط بیمارستانی می‌باشد.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه تجربی، باکتری‌های عفونت‌زا از بیمارستان شهید مصطفی خمینی شهر ایلام نمونه برداری شدند. برای تهیه عصاره برگ ازگیل از روش سوکسله استفاده شد. به منظور بررسی اثر ضد باکتریایی از روش انتشار دیسک و برای تعیین حداقل غلظت بازدارندگی و حداقل غلظت کشندگی از روش برات میکرو دیلوشن استفاده گردید.

یافته‌ها: دو گونه سودوموناس آئروژینوزا، سه گونه استافیلوکوکوس اورئوس و پنج گونه اشرشیاکلی از بیمارستان جداسازی شدند. نتایج نشان داد که عصاره متانولی برگ ازگیل مانع از رشد تمام گونه‌های پseudomonas آئروژینوزا و هر چهار گونه استافیلوکوکوس شد و همچنین مانع رشد تمام سویه‌های اشرشیاکلی به استثناء سویه E₄ گردید. بیش‌ترین فعالیت ضد میکروبی علیه سویه E₂ بود که قطر هاله اطراف آن 19/67 میلی‌متر می‌باشد. مقادیر حداقل غلظت مهارکنندگی برای هر 3 سویه P₁ و P₂ و P₃ و سویه‌های S₁، S₂، S₃، E₂، E₃ و E₅ برابر با 125 میلی‌گرم بر میلی‌لیتر می‌باشد.

نتیجه‌گیری: عصاره متانولی برگ ازگیل فعالیت ضد باکتریایی قابل توجهی علیه باکتری‌های عفونت‌زای بیمارستانی دارد و لذا این عصاره می‌تواند در کنترل برخی بیماری‌های عفونی مد نظر قرار گیرد.

واژگان کلیدی: اثرات ضد باکتریایی، عفونت باکتریایی، روش انتشار دیسک، عصاره ازگیل، سودوموناس آئروژینوزا

*نویسنده مسئول: ایلام، دانشگاه ایلام، دانشکده علوم پایه، گروه زیست شناسی

Email: m.safari@mail.ilam.ac.ir

مقدمه

بیماری‌های عفونی در زمره شناخته شده‌ترین بیماری‌هایی هستند که همواره گریبان‌گیر انسان بوده و تلاش‌های زیادی جهت شناخت عوامل ایجاد کننده، درمان و کنترل آنها صورت گرفته است (1). مهم‌ترین عامل بیماری‌زا در ایجاد عفونت و به ویژه عفونت‌های بیمارستانی، میکروارگانسیم‌های موجود در بدن بیمار است که به صورت تماس بیمار با بیمار و یا توسط کارکنان بهداشتی، درمانی بیمارستان منتقل می‌شود (2). نود درصد از عفونت‌های بیمارستانی توسط باکتری‌ها ایجاد می‌گردد، عوامل قارچی، ویروسی یا پروتوزوا دخالت کمتری دارند. کلبسیلا پنومونیه، اشرشیاکلی، استافیلوکوکوس اورئوس، سودوموناس آئروژینوزا و گونه‌های پروتئوس از جمله مهم‌ترین عوامل مسبب عفونت بیمارستانی هستند (3، 4). عفونت‌های بیمارستانی از عوامل عمده مرگ و میر بیماران در مراکز درمانی بوده و هزینه‌های قابل توجهی را بر بیمار و سیستم بهداشت و درمان تحمیل می‌نماید (5). هم اکنون از داروهای متنوعی برای درمان بیماری‌های عفونی از قبیل آمینوگلیکوزیدها، سفالوسپوریون‌ها، وانکومايسين و نظایر آنها استفاده می‌شود (6). امروزه از گیاهان دارویی نیز به منظور کنترل و درمان عفونت‌های بیمارستانی استفاده می‌گردد (7).

گیاهان دارویی در طب سنتی و مصارف صنعتی و خوراکی کاربردهای گسترده دارند و از آنها به عنوان چاشنی، طعم دهنده و حتی نگهدارنده استفاده می‌شود. جست و جو برای کشف عوامل ضد میکروبی سالم و موثر ادامه دارد که می‌تواند هم از لحاظ درمانی و هم از لحاظ پیشگیری، در مورد طیف وسیعی از عفونت‌های باکتریایی استفاده شود (8). از گیل یکی از گیاهانی است که اثرات درمانی آن از زمان‌های بسیار دور مورد توجه بوده است (9، 10). این گیاه به فراوانی در جنگل‌های شمال ایران وجود دارد. درخت ازگیل با نام علمی « *Mespilus germanica* » که در گویش گیلکی به آن کونوس یا کُنوس می‌گویند میوه‌ای است از خانواده‌ی گل سرخیان که

از حدود سه هزار سال پیش در جنوب دریای خزر و در مناطق گیلان و مازندران کشت می‌شد. ازگیل، در جنگل‌های اروپای مرکزی و نواحی معتدل آسیا نیز می‌روید. این درخت در تمام جنگل‌های شمال ایران و همه ارتفاعات سواحل دریا و در دامنه‌های البرز به طور خودرو عمل می‌آید و با نام محلی هر منطقه شناخته می‌شود (11). از روزگاران دور خواص دارویی ازگیل بسیار مورد توجه بوده، بقراط ازگیل را برای مبتلایان به تشری معده و مدفوع سوزان و عوارض تب نافع می‌پنداشت. خواص دارویی جوشانده برگ ازگیل شامل درمان آبسه دهان و گلو، درمان آئزین، درمان برفک، درمان اسهال بچه‌ها، منظم‌کننده کار روده‌ها و ورم گلو و ناراحتی‌های حلق می‌باشد (9). طبق مطالب موجود در کتب طب اسلامی جوشانده برگ ازگیل نیمه گرم یا خشک به صورت حمام یا محلول مالیدنی روی پوست باعث درمان سریع سالک می‌شود. این جوشانده علاوه بر معالجه سالک مقوی برای پوست‌های ضعیف است (10). به طور کلی ازگیل به عنوان یک گیاه دارویی معروف و یک گیاه سنتی در کشورهای آسیایی مورد استفاده قرار می‌گیرد (12، 13). طبق طبقه بندی باستانی گیاهان، اثبات شده است که ازگیل می‌تواند در تغذیه کلیه و کبد و در روشنائی چشم نقش داشته باشد، از سوی دیگر طب مدرن توانایی ازگیل به عنوان یک داروی ادرار آور و هم‌چنین به عنوان یک درمان برای سنگ کلیه و عفونت مثانه را به رسمیت می‌شناسد (14). طبق بررسی‌های انجام شده توسط بیبلاتی و همکاران ازگیل از طریق برگ‌ها، میوه، پوسته و حتی چوب آن به عنوان یک گیاه دارویی مورد استفاده قرار می‌گیرد. هم‌چنین جوشانده برگ ازگیل در درمان عفونت روده بزرگ، اسهال، خون‌ریزی داخلی، لیشمانیوز جلدی و آبسه دهان و گلو مورد استفاده قرار می‌گیرد. سایر بخش‌های ازگیل از جمله میوه آن در درمان نفخ معده، بی‌نظمی قاعدگی و در تقویت اعصاب موثر می‌باشد (12). مطالعات شریعتی فر و همکاران نشان داد که عصاره اتانولی ازگیل در غلظت 40 درصد تاثیر فوق العاده‌ای در کاهش قطر زخم‌ها و تعداد انگل‌ها در ضایعات

در این مطالعه تجربی، برگ تازه درخت ازگیل از منطقه غازیان شهرستان بندر انزلی در استان گیلان و هم‌چنین از روستای لالم از توابع شهرستان صومعه سرا جمع آوری شد. پس از تأیید جنس و گونه این گیاه توسط هرباریوم دانشکده علوم دانشگاه گیلان این برگ‌ها برای تهیه عصاره مورد استفاده قرار گرفت.

برای تهیه عصاره، برگ تازه درخت ازگیل ابتدا در هوای آزاد و سپس در سایه کاملاً خشک شد. جهت حذف رطوبت اضافه، برگ‌ها به مدت 18 ساعت در دمای 40 درجه سانتی‌گراد در آون قرار گرفت. سپس برگ‌ها توسط دستگاه آسیاب برقی (A 10.1، آلمان) کاملاً پودر گردیده و درون ظرف‌های شیشه‌ای نگهداری شد. برای تهیه عصاره متانولی و اتانولی از روش سوکسله (Soxtherm 200 automatic، آلمان) استفاده شد. در این روش از 50 گرم پودر برگ ازگیل استفاده شد و به ازای هر 10 گرم پودر 200 میلی‌لیتر حلال (متانول یا اتانول) اضافه گردید. عصاره‌گیری به مدت 24 ساعت صورت گرفت و در پایان حلال به وسیله دستگاه روتاری اوپراتور (Rv10 digital، آلمان) حذف گردید. عصاره به دست آمده از آخرین مرحله درون ظرفی ریخته شد و تحت دمای 50 درجه سانتی‌گراد و شرایط سترون شده خشک گردید (24).

باکتری‌های مورد استفاده در این مطالعه طبق روش پولتی و همکاران، از بخش‌های ICU، داخلی زنان و داخلی مردان بیمارستان شهید مصطفی خمینی شهر ایلام با رعایت نکات بهداشتی نمونه برداری و کشت داده شدند (25). در کل 50 نمونه جداسازی شد که از میان آنها باکتری‌های عفونت‌زایی که دارای درصد فراوانی بیشتری بودند، انتخاب شدند. این باکتری‌ها به ترتیب شامل دو گونه سودوموناس آئروژینوزا (P_2 ، P_3)، سه گونه استافیلوکوکوس اورئوس (S_2 ، S_3 و S_4) و پنج گونه اشرشیاکلی (E_2 ، E_3 ، E_4 ، E_5 و E_6) می‌باشند. برای اطمینان از جنس و گونه سویه‌های باکتری از روش‌های شناسایی اختصاصی استفاده شد. نمونه‌ها بعد از انجام آزمون‌های شناسایی، با توجه به حرف اول نام جنس آنها

لیشمانیوزی دارد (15). طباطبایی و همکاران با بررسی خواص دارویی و اکولوژیکی ازگیل دریافتند که عصاره برگ ازگیل برای عفونت‌های دهان و گلو، میوه آن برای ایجاد آرامش و درمان اسهال و دانه‌های آن برای خارج کردن سنگ مثانه بسیار مفید است (16).

با استفاده از روش‌های علمی، می‌توان نتیجه گرفت که ازگیل دارای کاربردهای دارویی مهمی شامل: خاصیت آنتی‌اکسیدانی، تحریک سیستم ایمنی، اثرات ضد میکروبی و فعالیت‌های ضد توموری می‌باشد (17). به نظر می‌رسد که این عملکردهای دارویی ازگیل به شدت در ارتباط با ترکیبات پلی ساکاریدی، فلاونوئیدها، کاروتن‌ها و سایر ترکیبات طبیعی موجود در بخش‌های مختلف آن می‌باشد (18). تحقیقات نشان داده که میوه ازگیل سرشار از ترکیبات آلی، ترکیبات فنولی، اسیدهای آمینه، آسپارتیک اسید، گلو تامیک اسید، اسید استیک و ترکیبات مغذی است. علاوه بر میوه، ساقه و برگ ازگیل نیز منبع مناسبی جهت کاربردهای دارویی می‌باشند (19). بررسی انجام شده نشان داده که ازگیل دارای مقادیر قابل توجهی از ترکیبات فنولی و فلاونوئیدها می‌باشد (20، 21)، که هر یک از این ترکیبات دارای خواص ضد میکروبی قابل توجهی می‌باشند (22). امروزه، توجه بسیار زیادی بر روی ازگیل، خصوصاً روی استخراج فلاونوئیدها از این گیاه دارویی و بررسی فعالیت آنتی‌اکسیدانی آنها، وجود دارد. کوئین و همکاران نشان دادند که میوه و برگ ازگیل سرشار از فلاونوئیدها می‌باشد که توانایی خوبی برای مهار رادیکال‌های آزاد DPPH دارند (19). از آن جا که بیماری‌های عفونی و میکروبی دسته بزرگی از بیماری‌ها را تشکیل می‌دهند و از طرفی شمار سوش‌های میکروبی مقام به آنتی بیوتیک‌ها هر روز بیشتر می‌شوند (23). لذا هدف این پژوهش بررسی اثرات ضدباکتریایی عصاره متانولی و اتانولی برگ ازگیل علیه برخی از باکتری‌های جدا شده از محیط بیمارستانی می‌باشد.

مواد و روش‌ها

مقدار 10 میلی لیتر سرم فیزیولوژی ریخته شد. سپس به وسیله آتس حلقوی از کلنی های باکتری ها برداشته و داخل آنها انتقال داده شد. سپس به مدت 10 دقیقه ورتکس گردید. از سوسپانسیون ورتکس شده باکتری ها در کوئیت های شیشه ای مخصوص دستگاه اسپکتروفتومتر ریخته و جذب نوری آنها تعیین شد. به منظور تهیه کدورت نیم مک فارلندی باید جذب نوری در طول موج 620 نانومتر برابر 0/1-0/08 شود. در نهایت از تمام باکتری ها غلظت نیم مک فارلندی تهیه شد (27). این آزمایش همیشه قبل از انجام آزمون های آنتی بیوگرام برای تهیه سوسپانسیون میکروبی لازم، تکرار می شد.

در این تحقیق به منظور بررسی اثر ضد باکتریایی عصاره برگ ازگیل از روش انتشار دیسک (diffusion Disk) و برای تعیین حداقل غلظت بازدارندگی (Minimum Inhibitory Concentration-MIC) و حداقل غلظت کشندگی (Minimum Bactericidal Concentration-MBC) از پلیت های 96 خانه ای استریل و روش برات میکرودیولوشن استفاده گردید. ابتدا از عصاره متانولی برگ ازگیل به وسیله دی متیل سولفوکساید (DMSO) 10 درصد، رقت های 63، 125، 250، 500، 1000 میلی گرم بر میلی لیتر تهیه شد. به تعداد باکتری ها دیسک پپیر بلانک 6 میلی متری تهیه شده و در داخل رقت های مختلف از هر عصاره ریخته شد. پس از 10 دقیقه که دیسک ها از عصاره غنی شدند آنها را از داخل عصاره ها بیرون کشیده و به طور جداگانه در پلیت های شیشه ای داخل آن 35 درجه سانتی گراد قرار داده شدند تا حلال آن بخار و دیسک ها خشک شود. دیسک ها قبل و بعد از ترکیب با عصاره ها وزن شد و اختلاف آن دو، مقدار عصاره ای بود که دیسک ها در رقت های مختلف هر عصاره جذب کرده بودند که مقدار عصاره جذب شده توسط هر دیسک در رقت های مختلف در جدول 1 آمده است. به این ترتیب دیسک های غنی از عصاره برای بررسی خواص ضد باکتریایی آماده شد (28). از سوسپانسیون نیم مک فارلندی باکتری ها با سوآپ استریل

نام گذاری و بر حسب مکان جداسازی به گونه های مجزایی شماره گذاری شدند. برای شناسایی اشرشیاکلی باکتری های گرم منفی به محیط اتوزین متیلن بلو (EMB) انتقال داده شدند و کلنی های با جلالی فلزی به عنوان اشرشیاکلی انتخاب شدند، برای شناسایی سودوموناس آئروژینوزا، از آزمون های تشخیص بیوشیمیایی مانند آزمون اکسیداز، سیترات TSI و SIM، اوره آز و برای شناسایی استافیلوکوکوس اورئوس، پس از رنگ آمیزی گرم ابتدا آزمون کاتالاز و سپس از آزمون های کوآگولاز لوله ای، آزمون DNase، رشد در محیط مانتیول سالت آگار (MSA) و بلاداگار استفاده شد. تائید واکنش های بیوشیمیایی با استفاده از سویه های کنترل *Pseudomonas aeruginosa* (PTCC 1074)، *Escherichia coli* (PTCC133) و *Staphylococcus aureus* (PTCC1112) تهیه شده از مرکز کلکسیون قارچ ها و باکتری های صنعتی ایران انجام شد (26). از دیگر باکتری های جدا سازی شده جنس های کلبسیلا، استرپتوکوکوس، پروتئوس و باسیلوس بود که چون جز هدف مطالعه نبودند آزمایشات تشخیصی دیگر برای تعیین گونه روی آنها انجام نشد. سویه استاندارد *Pseudomonas aeruginosa* (PTCC 1074) به عنوان سویه P₁ و سویه استاندارد TCC *Escherichia coli* (1330) به عنوان سویه E₁ و سویه استاندارد *Staphylococcus aureus* (PTCC1112) به عنوان سویه S₁ در نظر گرفته شدند. در مجموع 6 سویه اشرشیاکلی (E₁، E₂، E₃، E₄، E₅ و E₆)، 4 سویه استافیلوکوکوس اورئوس (S₁، S₂، S₃، S₄) و 3 سویه سودوموناس آئروژینوزا (P₁، P₂، P₃) برای بررسی اثر ضد باکتریایی به کار گرفته شدند. برای تهیه سوسپانسیون نیم مک فارلندی از باکتری ها (1/5 × 10⁸ cfu/ml) ابتدا باکتری ها را به طور جداگانه روی محیط کشت های مولر هینتون آگار کشت داده و به مدت 24 ساعت در انکوباتور قرار داده و سپس برای تهیه سوسپانسیون نیم مک فارلندی از آن استفاده شد. به این ترتیب که به اندازه تعداد میکروارگانیزم ها لوله استریل تهیه گردید و داخل هر لوله به

برداشته و در محیط کشت مولر هینتون آگار (مرک آلمان) به صورت چمنی کشت داده شدند (29). با روش استاندارد انتشار دیسک (کربی-بائر) دیسک‌های آغشته به عصاره در فاصله استاندارد (1/5 سانتی‌متری) از یکدیگر در محیط کشت‌ها قرار داده شدند (27، 30). محیط کشت‌ها به مدت 24 ساعت در دمای 37 درجه سانتی‌گراد در انکوباتور قرار داده و بعد از 24 ساعت قطر هاله‌ها با استفاده از خط‌کش معمولی اندازه‌گیری گردید. تمام آزمایشات سه بار تکرار شد (29). جهت مقایسه قدرت ضد میکروبی عصاره از دیسک آنتی بیوتیک‌های رایج مصرفی علیه باکتری‌های مورد مطالعه به عنوان شاهد مثبت و از دی متیل سولفو کساید 10 درصد به عنوان شاهد منفی استفاده شد.

جدول 1. مقدار عصاره جذب شده توسط دیسک‌ها (بر حسب میلی‌گرم) در غلظت‌های (بر حسب میلی‌گرم بر میلی‌لیتر) مختلف از عصاره متانولی و اتانولی برگ ازگیل

عصاره جذب شده توسط دیسک‌ها	غلظت عصاره‌ها
45	1000
23	500
12	250
5	125
1/8	63

تعیین حداقل غلظت مهارکننده (MIC)، با استفاده از پلیت‌های 96 خانه‌ای استریل و روش برات میکرودیولوشن طبق دستورالعمل CLSI انجام شد (31). به این ترتیب که پس از تهیه یسوسپانسیون باکتری معادل 5×10^6 cfu/ml، به هر یک از چاهک‌ها 50 میکرولیتر محیط نوترینت برات به اضافه 50 میکرولیتر از رقت‌های تهیه شده عصاره (63 تا 1000 میلی‌گرم بر میلی‌لیتر) اضافه گردید، سپس مقدار 50 میکرولیتر از سوسپانسیون تهیه شده باکتری به چاهک‌ها اضافه شد. پلیت‌های به مدت 24-18 ساعت در انکوباتور 37 درجه سانتی‌گراد قرار داده شدند، سپس با مقایسه کدورت چاهک‌های تحت تیمار با چاهک‌های شاهد میزان MIC

مشخص گردید و اولین چاهک بدون کدورت به عنوان حداقل غلظت باز دارنده به صورت میلی‌گرم بر میلی‌لیتر گزارش شد (32). MBC عصاره‌ها با توجه به نتایج MIC تعیین شد. از چاهک‌هایی که رشد باکتری در آنها کاملاً متوقف شده بود با سوآپ استریل نمونه برداری و روی محیط کشت مولر هینتون آگار کشت داده و در دمای 37 درجه سانتی‌گراد گرم خانه‌گذاری شدند. پس از 24 ساعت کم‌ترین غلظتی از عصاره که باکتری‌ها در آن رشد نکرده بودند به عنوان مقادیر MBC گزارش شدند. در مرحله بعد، به دلیل اثبات این که دی متیل سولفو کساید 10 درصد تاثیری بر رشد باکتری‌های مورد بررسی نداشته است از آن به عنوان کنترل منفی استفاده شد. بنابراین به تعداد تمام باکتری‌ها دیسک کاغذی دی متیل سولفو کساید 10 درصد آغشته کرده و پس از خشک شدن در دمای 35 درجه دیسک‌ها را روی محیط کشت میکروارگانیزم‌ها که قبلاً با غلظت نیم مک فارلندی در محیط مولر هینتون آگار به صورت چمنی کشت شده بود گذاشته شد (29). از شاهد‌های مثبت (آنتی بیوتیک‌های رایج مصرفی بر علیه باکتری‌های مورد مطالعه) به منظور تعیین میزان تاثیر آنها بر باکتری‌ها، بررسی مقاومت دارویی باکتری‌های جداسازی شده از بیمارستان و مقایسه آنها با اثر عصاره‌ها روی باکتری‌ها استفاده شد. در این تحقیق از 6 آنتی بیوتیک به عنوان شاهد مثبت استفاده گردید که عبارتند از: کلیندامایسین (2 میکروگرم بر میلی‌لیتر)، استرپتومایسین (10 میکروگرم بر دیسک)، اریترومایسین (15 میکروگرم بر میلی‌لیتر)، نالیدیکسیک اسید (30 میکروگرم بر میلی‌لیتر)، کلرامفنیکل (30 میکروگرم بر میلی‌لیتر) و پنی سیلین (10 میکروگرم بر میلی‌لیتر). تمام آنتی بیوتیک‌ها از شرکت پادتن طب تهیه گردید.

به منظور بررسی اثر این آنتی بیوتیک‌ها به روش کربی-بائر، ابتدا سوسپانسیون نیم مک فارلندی از باکتری‌هایی که 24 ساعت از کشت آنها گذشته بود، تهیه و سپس به وسیله سوآپ استریل باکتری‌ها به صورت چمنی در محیط کشت مولر هینتون آگار کشت داده شدند.

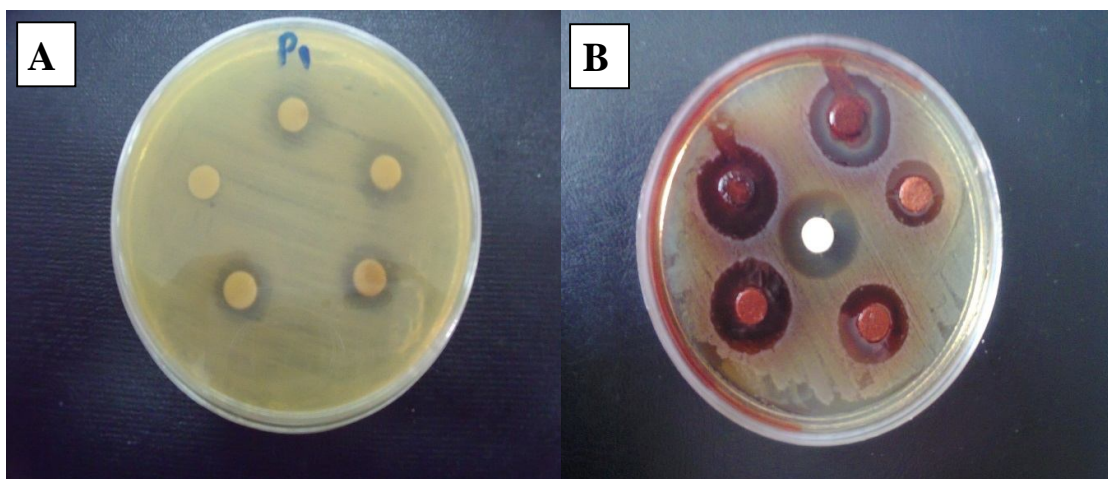
و 4 درصد، جدا شدند، که می‌توان درصد آلودگی به این باکتری‌ها را در بین نمونه‌های بیماری‌زا (دارای همولیز) جدا سازی شده به ترتیب 17/24، 13/79 و 6/9 درصد اعلام کرد.

جدول 1 مقدار عصاره جذب شده توسط دیسک‌ها در غلظت‌های مختلف از عصاره متانولی و اتانولی برگ از گیل را نشان می‌دهد. این جدول بیانگر آن است که در غلظت‌های بالاتر مقدار عصاره جذب شده نیز بیشتر است. دیسک آغشته به دی متیل سولفوکساید به عنوان شاهد منفی و دیسک‌های آنتی بیوتیک به عنوان شاهد مثبت آزمون در نظر گرفته شدند. نتایج نشان داد که عصاره متانولی برگ از گیل مانع از رشد هر سه سویه پseudomonas آئروژینوزا و هر چهار سویه استافیلوکوکوس شد و هم‌چنین موجب مهار رشد تمام گونه‌های اشرشیاکلی به استثناء سویه E₄ گردید. این اثر بازدارندگی با افزایش غلظت عصاره متانولی بر روی باکتری‌ها افزایش یافته است که به صورت افزایش قطر هاله عدم رشد مشاهده شد. (شکل 1) نتایج حاصل از تاثیر مقادیر مختلف عصاره متانولی و اتانولی برگ از گیل به روش انتشار دیسک در جدول 2 آمده است.

دیسک‌های آنتی بیوتیک با فاصله مشخص از یکدیگر، در محیط‌های کشت قرار داده شدند و پس از 24 ساعت گرم خانه گذاری در دمای 37 درجه سانتی‌گراد قطر هاله‌ها اندازه‌گیری شد. بر طبق جداول استاندارد CLSI، میزان مقاومت و حساسیت باکتری‌ها به هر یک از آنتی بیوتیک‌ها سنجیده شد. تمام آزمایش‌ها سه بار تکرار گردید (30). برای آنالیز آماری داده‌ها از نرم افزار SPSS نسخه 16 و هم‌چنین از نرم افزار Microsoft Excel 2010 استفاده شد.

یافته‌ها

از 50 نمونه جدا سازی شده از بخش‌های بیمارستان، 42 نمونه (84 درصد) آلودگی باکتریایی داشتند و 8 نمونه فاقد آلودگی بودند. از بین نمونه‌های آلوده جدا سازی شده، 31 نمونه آلودگی مخلوط (73/8 درصد) و 11 نمونه آلودگی منفرد (26/2 درصد) داشتند. بیش‌ترین آلودگی را بخش ICU و کم‌ترین آلودگی را بخش جراحی مردان داشت. با توجه به آزمایشات تشخیصی بیوشیمیایی و محیط‌های کشت مخصوص، باکتری اشرشیاکلی، استافیلوکوکوس اورئوس و سودوموناس آئروژینوزا که از مهم‌ترین باکتری‌های عفونت‌زای بیمارستانی محسوب می‌شوند، به ترتیب با فراوانی‌های 10، 8



شکل 1. اثر ضد باکتریایی عصاره متانولی و اتانولی از گیل. (A) اثر ضد باکتریایی عصاره اتانولی از گیل علیه سودوموناس آئروژینوزا (P₁). (B) اثر ضد باکتریایی عصاره متانولی از گیل علیه اشرشیاکلی (E₁)

جدول 2. میانگین و انحراف معیار قطر هاله‌های عدم رشد (بر حسب میلی‌متر) حاصل از تاثیر عصاره متانولی و اتانولی ازگیل و آنتی بیوتیک‌ها بر روی باکتری‌های استاندارد و جدا سازی شده از بیمارستان

P ₁	P ₂	P ₃	E ₁	E ₂	E ₃	E ₄	E ₅	E ₆	S ₁	S ₂	S ₃	S ₄	آنتی بیوتیک	
6 (0)	8/33 (0/57)	10 (0)	11/33 (0/6)	14/67 (0/57)	17/67 (0/57)	16/33 (1/15)	13/33 (0/57)	11/33 (1/15)	14/67 (0/57)	13/67 (0/57)	14/33 (1/15)	11 (0)	کلیندامایسین	
10/33 (1/15)	10 (0)	7/67 (0/57)	12 (0)	11/67 (0/57)	6 (0)	9/33 (0/57)	6 (0)	6 (0)	12/33 (0/57)	12/33 (1/15)	12 (0)	13 (0)	استرپتومایسین	
6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	10/67 (0/57)	6 (0)	10/67 (0/57)	6 (0)	11/67 (0/57)	6 (0)	10 (0)	9 (0)	6 (0)	اریترومایسین	
6 (0)	10/67 (0/57)	11 (0)	12/67 (0/57)	9/67 (0/57)	20 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	15/67 (0/57)	6 (0)	15 (0)	12/67 (0/57)	کلرامفنیکل	
11/67 (0/57)	8 (0)	9 (0)	9/67 (0/57)	10/67 (0/57)	9/33 (0/57)	9/33 (0/57)	11 (0)	11/67 (0/57)	14 (0)	13/67 (0/57)	9 (0)	10/67 (0/57)	تالیدیکسیک اسید	
10 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	10 (0)	11/33 (1/15)	6 (0)	پنی سیلین	
13/33 (0/57)	13 (0)	15/33 (0/57)	18/67 (0/57)	19/67 (0/57)	17/67 (0/57)	6 (0)	15 (0)	11 (0)	16/33 (1/15)	14/33 (1)	15/33 (1/15)	13/67 (0/57)	45	عصاره متانولی ازگیل 130
10/67 (0/57)	9/33 (0/57)	11/33 (0/6)	14/67 (1)	15/33 (1/15)	9/33 (57)	6 (0)	11/67 (0/57)	8 (0)	14 (0)	12/67 (0/57)	13/33 (0/57)	12 (0)	23	
9/33 (0/57)	7/67 (0/6)	9/33 (0/57)	11/33 (0/57)	10 (0)	8 (0)	6 (0)	9 (0)	7/33 (0/57)	9/67 (0/57)	10/33 (1/15)	11/33 (0/6)	10 (0)	12	
7/33 (0)	6/33 (0)	6/33 (0)	9/67 (0/6)	7/33 (0)	7/33 (0)	6 (0)	7 (0)	6 (0)	8/33 (0)	7/67 (0)	7/33 (0)	9 (0)	5	
6 (0)	6 (0)	6 (0)	7/33 (0/57)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	7 (0)	6 (0)	6 (0)	7/33 (0)	1/8	
9/67 (0/6)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	11/33 (1/15)	8 (0)	6 (0)	11/67 (0/57)	6 (0)	7 (0)	45	عصاره اتانولی ازگیل
8 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	9/67 (0/6)	6/67 (0)	6 (0)	10 (0)	6 (0)	6/33 (0)	23	
6/67 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	8 (0)	6 (0)	6 (0)	8 (0)	6 (0)	6 (0)	12	
6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6/67 (0)	6 (0)	6 (0)	7/33 (0)	6 (0)	6 (0)	5	
6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	6 (0)	1/8	

قطر 6 میلی‌متر برابر قطر دیسک است.

هم‌چنین نتایج حاصل از قطر هاله‌های عدم رشد نشان داد که عصاره اتانولی برگ ازگیل علیه باکتری‌های مورد آزمایش اثر قابل توجهی نداشت به طوری که هیچ‌گونه اثر ممانعت‌کننده‌ای بر روی سویه‌های P₂ و P₃ و سویه‌های E₁، E₂، E₃ و E₄ و هم‌چنین سویه‌های S₁ و S₂ نداشت و

مقایسه قطر هاله‌های عدم رشد حاصل از تاثیر عصاره متانولی ازگیل بر روی تمام سویه‌های مورد آزمایش نشان داد که اثر این عصاره در غلظت 1000 میلی‌گرم بر میلی‌لیتر از تمام آنتی بیوتیک‌های موثر بر روی سویه‌های مورد آزمایش به استثناء سویه E₄ بیشتر و یا مشابه بوده است.

اورئوس و سویه‌های اشرشیاکلی به جز سویه E₄ اثر کشندگی دارد، از سوی دیگر همین غلظت از عصاره اتانولی برگ ازگیل برای سویه‌های E₅ و E₆ و P₁ کشنده است. MIC عصاره متانولی برای هر 3 سویه P₁ و P₂ و P₃ و سویه‌های E₂، E₃ و E₅ و هم‌چنین سویه‌های S₁، S₂ و S₃ برابر با 125 میلی گرم بر میلی لیتر و برای سویه‌های E₁ و S₃ برابر با 63 میلی گرم بر میلی لیتر و برای سویه E₄ برابر با 250 میلی گرم بر میلی لیتر بود

تنها بر روی رشد سویه‌های P₁، E₅، E₆ و S₃ اثر داشت که در این سطح معنی دار نمی‌باشد.

مقادیر مربوط به MIC و MBC عصاره متانولی و اتانولی برگ ازگیل علیه باکتری‌های جدا شده از بیمارستان در جدول 3 مشخص شده است. این نتایج نیز نشان می‌دهند که مقدار عصاره جذب شده در غلظت 1000 میلی گرم بر میلی لیتر عصاره متانولی برگ ازگیل بر روی تمام سویه‌های سودوموناس آئروجینوزا، استافیلوکوکوس

جدول 3. مقادیر حداقل غلظت مهارکنندگی و حداقل غلظت کشندگی بر حسب میلی گرم بر میلی لیتر

عصاره اتانولی برگ ازگیل (میلی گرم بر میلی لیتر)		عصاره متانولی برگ ازگیل (میلی گرم بر میلی لیتر)		باکتری‌ها
حداقل غلظت کشندگی	حداقل غلظت مهارکنندگی	حداقل غلظت کشندگی	حداقل غلظت مهارکنندگی	
1000	250	1000	125	P ₁
بدون تاثیر	بدون تاثیر	1000	125	P ₂
بدون تاثیر	بدون تاثیر	1000	125	P ₃
بدون تاثیر	بدون تاثیر	1000	63	E ₁
بدون تاثیر	بدون تاثیر	1000	125	E ₂
بدون تاثیر	بدون تاثیر	1000	125	E ₃
بدون تاثیر	بدون تاثیر	بدون تاثیر	بدون تاثیر	E ₄
1000	125	1000	125	E ₅
1000	500	1000	250	E ₆
بدون تاثیر	بدون تاثیر	1000	125	S ₁
1000	125	1000	125	S ₂
بدون تاثیر	بدون تاثیر	1000	125	S ₃
1000	500	1000	63	S ₄

بحث

مقایسه با تمام آنتی بیوتیک‌های موثر بر این باکتری بیشتر است. نتایج نشان داد که عصاره متانولی و اتانولی برگ ازگیل دارای فعالیت ضد باکتریایی علیه باکتری‌های مورد آزمایش می‌باشد و در بین باکتری‌های مورد آزمایش از نظر حساسیت به عصاره متانولی برگ ازگیل، بیش‌ترین حساسیت مربوط به سویه E₂ بود و کم‌ترین حساسیت را سویه‌های P₂ و P₃ داشتند. با بررسی قطر هاله‌های عدم رشد

عصاره متانولی برگ ازگیل دارای فعالیت ضد باکتریایی مناسبی در مقابل باکتری‌های اشرشیاکلی، استافیلوکوکوس اورئوس و سودوموناس آئروجینوزا می‌باشد و در بین سویه‌های بررسی شده در این مطالعه بیش‌ترین فعالیت ضد میکروبی علیه سویه E₂ بود که قطر هاله ایجاد شده در اطراف آن 19/67 میلی متر می‌باشد که در

مشخص شد که با افزایش مقدار عصاره جذب شده، خاصیت ضد میکروبی آن نیز افزایش پیدا می‌کند و در غلظت بالا که مقدار عصاره جذب شده بیشتر است، اثر ضد باکتریایی عصاره برگ ازگیل مشابه و حتی بیشتر از برخی آنتی بیوتیک‌ها بود. از طرف دیگر عصاره اتانولی برگ این گیاه علیه باکتری‌ها، اثر قابل توجهی نداشت به طوری که بیش‌ترین حساسیت به این عصاره مربوط به سویه S₂ بوده است. عصاره‌های اتانولی و متانولی برگ ازگیل بر روی سویه E₄ اثر قابل توجهی نداشتند.

در این تحقیق باکتری‌های عفونت‌زای سودوموناس آئروجینوزا، استافیلوکوکوس اورئوس و اشرشیاکلی به ترتیب با فراوانی 2، 4 و 5 گونه از بخش‌های مختلف بیمارستان جداسازی و شناسایی شدند، که با تحقیق جوی هاسکوی و همکاران که از بخش‌های بیمارستانی، باکتری‌های مهم در عفونت‌زایی یعنی گونه‌های سودوموناس آئروجینوزا، کلبسیلا پنومونیه و اشرشیاکلی را به ترتیب با فراوانی 3، 3، 5 گونه جداسازی و شناسایی کردند، هم‌خوانی دارد (33). با توجه به تحقیق فوق می‌توان دریافت که بیش‌ترین باکتری‌های عفونت‌زای جداسازی شده از بخش‌های مختلف بیمارستان، اشرشیاکلی و کم‌ترین آن سودوموناس آئروجینوزا می‌باشد. در تحقیقات انجام شده محققین نیز بیش‌ترین ارگانسیم‌های عامل عفونت بیمارستانی کلبسیلا، اشرشیا و سودوموناس گزارش شده است (34). تحقیقات فراوانی در زمینه کاربرد عصاره‌های گیاهی در کنترل باکتری‌های عفونت‌زای بیمارستانی صورت گرفته است. برای مثال یافته‌های حاصل از این پژوهش با نتایج حاصل از پژوهش سلطانی نژاد و همکاران که مطالعه مشابهی را علیه استافیلوکوکوس اورئوس، اشرشیاکلی و استرپتوکوکوس پیوژنز در شرایط آزمایشگاهی با عصاره متانولی برگ اکالیپتوس انجام داد، مطابقت دارد (35).

نتایج حاصل از اثر عصاره متانولی گیاه بومادران علیه باکتری‌های بیماریزای استافیلوکوکوس اورئوس، اشرشیاکلی، سودوموناس آئروجینوزا و باسیلوس سرئوس که توسط محمدی سیچانی و همکاران انجام پذیرفته نیز

نتایج مشابهی با این پژوهش دارد که نشان دهنده اثرگذاری قابل توجه عصاره متانولی گیاهان دارویی علیه باکتری‌های بیماری‌زا می‌باشد (36). در مطالعه مشابه دیگری هاشمی و همکاران اثر ضد باکتریایی عصاره متانولی چای سبز و چای سیاه را علیه سودوموناس آئروجینوزای جداسازی شده از بیمارستان شفاء کرمان را بررسی کردند و دریافتند که این عصاره‌ها در مقایسه با آنتی بیوتیک‌ها اثرات ضد باکتریایی بیش‌تری دارند که نتایج آن با نتایج به دست آمده از این تحقیق هم‌خوانی دارد (37).

خاصیت ضد میکروبی بسیاری از گیاهان دارویی احتمالاً به دلیل وجود ترکیبات فلاونوئیدی است که در برگ این گیاهان وجود دارد (21). فلاونوئیدها از جمله ترکیباتی که وجود آن به فراوانی در برگ ازگیل توسط محققین به اثبات رسیده است (19، 20، 38). این ترکیبات در تمام سلول‌های فتوسنتزی و از این رو در تمام گیاهان وجود دارند و به طور گسترده‌ای در میوه، ساقه، گل و برگ گیاهان موجوداند (21). مطالعات صورت گرفته نشان داده اند که ترکیبات فلاونوئیدی موجود در عصاره برگ گیاهان دارویی دارای خاصیت ضد باکتریایی می‌باشد. برای مثال اوکسوز و همکاران نشان دادند که ترکیبات فلاونوئیدی موجود در عصاره برگ گیاهان دارویی بر روی رشد باکتری‌های اشرشیاکلی، سودوموناس آئروجینوزا، باسیلوس سوبتلیس، پروتئوس ولگاریس و کلبسیلا پنومونیه اثر مهاری دارد (39). بشیر و همکاران نشان دادند که فلاونوئیدهای موجود در عصاره گیاهان دارویی دارای اثرات مهارکنندگی علیه اشرشیاکلی، سودوموناس آئروجینوزا و استافیلوکوکوس اورئوس می‌باشد (40). از این رو به نظر می‌رسد فعالیت ضد باکتریایی ازگیل به دلیل وجود ترکیبات فلاونوئیدی موجود در برگ این گیاهان باشد.

اخیراً فعالیت آنتی اکسیدانی و ضد انگلی عصاره ازگیل در کشور مورد مطالعه قرار گرفته است، برای مثال نبوی و همکاران در سال 2011 فعالیت آنتی اکسیدانی میوه، ساقه، پوست و برگ ازگیل را مورد بررسی قرار دادند و دریافتند که عصاره‌های حاصل از هر یک از بخش‌های این

نتیجه گیری

عصاره متانولی برگ ازگیل دارای اثر ضد باکتریایی قابل توجهی علیه باکتری‌های عفونت‌زا به ویژه نمونه‌های جدا سازی شده از بیمارستان می‌باشد، لذا این عصاره می‌تواند به عنوان یک فرآورده گیاهی طبیعی جهت کنترل عفونت‌های بیمارستانی مد نظر قرار گیرد. بنابر این استفاده از ازگیل به عنوان یک ترکیب ضد میکروبی در شرایط آزمایشگاهی مستلزم تحقیقات بیشتری در زمینه مکانیسم عمل مواد موثر این گیاه بر روی میکروارگانیسم‌ها و مطالعات فارماکولوژیکی می‌باشد. به نظر می‌رسد که انجام این گونه مطالعات بر روی آنها ضروری بوده و این مواد را بتوان پس از انجام مطالعات تکمیلی در کنترل برخی بیماری‌های عفونی و حفظ سلامتی بیماران و پرسنل بیمارستان‌ها به خوبی مورد استفاده قرار داد.

تشکر و قدردانی

نویسندگان مقاله از آقای دکتر سلمان احمدی اسبجین به واسطه پشتیبانی مالی از این پروژه و هم‌چنین از همکاری‌های مسئولین آزمایشگاه بیوتکنولوژی دانشگاه ایلام و زحمات آقای نادر صفری در جمع‌آوری و آماده‌سازی نمونه‌ها نهایت تشکر و قدردانی را دارند.

منابع

- 1- Abbasi N, Azizi-Jalilian F, Abdi M, Saifmanesh M. A Comparative Study of the Antimicrobial Effect of *Scrophularia striata* Boiss. Extract and Selective Antibiotics Against *Staphylococcus aureus* and *Pseudomonas aeruginosa*. *Journal of Medicinal Plants*. 2007;6(1):10-8. [Persian]
- 2- Naderinasab M, shahfarhat A, Tajzadeh P, Soroush S, Amiri M, Vahedian M. Survey Infection agent in Nosocomial infection with blood culture results. *Daneshvar*. 2006; 14 (65): 69 -75. [Persian]
- 3- Jain A, Singh K. Recent advances in the management of nosocomial infections. *JK Science*. 2007;9(1):3-8.
- 4- Hashemi A, Shams S, Barati M, Samedani A. Antibacterial effects of

گیاه قادر به از بین بردن H_2O_2 در یک روش وابسته به غلظت می‌باشد و عصاره‌های برگ و پوست درخت ازگیل دارای مجموع ترکیبات فنولیک و فلاوونوئیدی بیش‌تری نسبت به میوه ازگیل هستند (38)، اسدی و همکاران در سال 1390 به بررسی اثر عصاره هیدروالکلی برگ ازگیل بر روی پروماستیگوت لیشمانیا در شرایط آزمایشگاهی پرداختند و دریافتند که با افزایش غلظت عصاره برگ ازگیل تعداد پروماستیگوت‌ها کاهش می‌یابد و در نتیجه عصاره برگ ازگیل می‌تواند به عنوان یک داروی ضد لیشمانیا مورد استفاده قرار گیرد (41)، بنابر این تاثیر عصاره متانولی برگ ازگیل نیز احتمالاً به دلیل وجود این ترکیبات در برگ این گیاه بوده است.

یافته‌ها نشان داد که فعالیت ضد باکتریایی عصاره متانولی برگ ازگیل علیه باکتری‌های جدا سازی شده از بیمارستان، بیشتر از عصاره اتانولی آن می‌باشد، لذا استفاده از عصاره متانولی ازگیل در کنترل باکتری‌های عفونت‌زای بیمارستانی پیشنهاد می‌گردد. از سوی دیگر عصاره ازگیل می‌تواند طیف ضد میکروبی وسیع‌تری داشته باشد از این رو پیشنهاد می‌گردد که فعالیت ضد قارچی و ضد ویروسی این عصاره نیز بررسی گردد. ترکیبات موجود در برگ ازگیل ممکن است در درمان بسیاری از بیماری‌های حاد موثر باشد لذا با بررسی و مطالعه ترکیبات موجود در عصاره این گیاه امکان دسترسی به داروهای طبیعی فراهم می‌گردد. به دلیل افزایش سریع مقاومت آنتی‌یوتیکی در بین باکتری‌ها (به‌خصوص باکتری‌های عفونت‌زای بیمارستانی)، اثرات و عوارض جانبی داروهای شیمیایی و اثبات خواص ضد میکروبی برگ ازگیل، پیشنهاد می‌شود که با انجام مطالعات تکمیلی و بالینی گسترده‌تر (در شرایط *In vivo*) جهت استاندارد نمودن خواص دارویی این گیاه، از این داروهای گیاهی به عنوان یک جایگزین مناسب برای داروهای شیمیایی استفاده کرد. هم‌چنین با اثبات کاربردهای متعدد درخت ازگیل از جمله خواص دارویی آنها انگیزه لازم برای حفظ و حراست این درختان در جنگل‌های شمال کشور فراهم می‌گردد.

- of antimicrobial agents. 2005;26(5):343-56.
- 15- Zhang Z-p, Liao G-l, Li H-w. HPLC fingerprint of flavonoids from *Lycium barbarum*. Chinese Traditional and Herbal Drugs. 2008;39(1):103-5.
- 16- Bibalani GH, Mosazadeh-Sayadmahaleh F. Medicinal benefits and usage of medlar (*Mespilus germanica*) in Gilan province (Roudsar District), Iran. J Med Plants Res. 2012;6(7):1155-9.
- 17- Baytop T. Therapy with medicinal plants in Turkey (Past and Present). Publication of the Istanbul University. 1999;312.
- 18- Shariatifar N, Rahimnia R, Jamshidi AM, Pirali Hamedani M, Shoeibi Sh. Effect of Ethanolic Extract of *Mespilus germanica* on Cutaneous Leishmaniasis in BALB/c Mice. Journal of Medicinal Plants. 2011; 10(39): 76-81.[Persian]
- 19- Sadat Tabatabaei N, Mazandarane M, editors. Autocology and ethnopharmacology of *Mespilus germanica* L. in the North of Iran. AIP Conference Proceedings; 2008.[Persian]
- 20- Le Marchand L. Cancer preventive effects of flavonoids-a review. Biomedicine & pharmacotherapy. 2002;56(6):296-301.
- 21- Xiaosong XHH. Status of Processing and Trend of Deep Processing for *Lycium Berry* in China [J]. Review of China Agricultural Science and Technology. 2002;3:53-6.
- 22- Qin L, Kang W, Zhang Z, Qi Y, Wang F. Ultrasonic-assisted extraction flavonoids and ability to scavenge 1, 1-diphenyl 2-picrylhydrazyl (DPPH) radicals from medlar (a Miller) leaves and fruits. Journal of Medicinal Plants Research. 3295-300.
- 23- Jean S-S, Hsueh P-R. High burden of antimicrobial resistance in Asia. International journal of antimicrobial agents. 2011;37(4):291-5.
- 24- Stojanović G, Radulović N, Hashimoto T, Palić R. In vitro antimicrobial activity of extracts of four *Achillea* species: The composition of *Achillea clavennae* methanolic extracts of *Zataria multiflora*, *Myrtus communis* and *Peganum harmala* on *Pseudomonas aeruginosa* producing ESBL. Arak Medical University Journal. 2011; 14(57): 104-112.[Persian]
- 5- Duque AS, Ferreira AF, Cezário RC, Gontijo Filho PP. Nosocomial infections in two hospitals in Uberlandia, Brazil Rev Panam Infectol. 2007; 9 (4): 14-18.
- 6- Henry Fc. Antimicrobial agents. In: Gilman A. The pharmacological Basis of therapeutics. Newyork:mcaraw –Hill. 200.p. 1142-265.
- 7- Parvin N, ValidiBanitalebi M, Mobini GhR, Ashrafi K, Farrokhi E, Rafieian M, Akbari N, Safdari F, Rafei-Vardanjani L. Effect of medicinal smokes on some nosocomial infection factors. 2010; 12: 76-83. [Persian]
- 8- Tasdelen Fisgin N, Tanriverdi Cayci Y, Coban AY, Ozatli D, Tanyel E, Durupinar B, et al. Antimicrobial activity of plant extract Ankaferd Blood Stopper. Fitoterapia. 2009;80(1):48-50.
- 9- Phipps JB, O'Kennon R, Lance RW. Hawthorns and medlars: Timber Press; 2003.
- 10- SafariZarafshan M. Child Cultivation in Islam. Tehran: Fateh Press; 1979. [Persian]
- 11- Potter D, Eriksson T, Evans RC, Oh S, Smedmark J, Morgan DR, et al. Phylogeny and classification of Rosaceae. Plant Systematics and Evolution. 2007;266(1-2):5-43.
- 12- Ayaz F, Demir O, Torun H, Kolcuoglu Y, Colak A. Characterization of polyphenoloxidase (PPO) and total phenolic contents in medlar (*Mespilus germanica* L.) fruit during ripening and over ripening. Food Chemistry. 2008;106(1):291-8.
- 13- Gruz J, Ayaz FA, Torun H, Strnad M. Phenolic acid content and radical scavenging activity of extracts from medlar (*Mespilus germanica* L.) fruit at different stages of ripening. Food Chemistry. 2011;124(1):271-7.
- 14- Cushnie T, Lamb AJ. Antimicrobial activity of flavonoids. International journal

- 34- Karlowsky JA, Draghi DC, Jones ME, Thornsberry C, Friedland IR, Sahm DF. Surveillance for antimicrobial susceptibility among clinical isolates of *Pseudomonas aeruginosa* and *Acinetobacter baumannii* from hospitalized patients in the United States, 1998 to 2001. *Antimicrobial agents and chemotherapy*. 2003;47(5):1681-8.
- 35- Soltani Nejad SH, Setaei Mokhtari T, Soltani Nejad M. Evaluation of antibacterial activity of methanol extract of eucalyptus leaves against bacteria *Staphylococcus aureus*, *Escherichia coli* and *Streptococcus pyogenes* in vitro. *Journal of Microbial Biotechnology Research*. 2010; 2(4): 21-28. [Persian]
- 36- Mohammadi-Sichani M, Amjad L, Mohammadi-Kamalabadi M. Antibacterial activity of methanol extract and essential oil of *Achillea wilhelmsii* against pathogenic bacteria. *Zahedan J Res Med Sci*. 2011; 13(3): 9-14. [Persian]
- 37- Hashemi A, Shams S, Kalantar D, Taherpour A, Barati M. Antibacterial effect of Methanolic extract of *Camellia Sinensis* L. on *Pseudomonas aeruginosa* strains producing β -lactamases. *J Gorgan Uni Med Sci*. 2012; 14(1): 136-42. [Persian]
- 38- Nabavi SF, Nabavi SM, Ebrahimzadeh MA, Asgarirad H. The antioxidant activity of wild medlar (*Mespilus germanica* L.) fruit, stem bark and leaf. *Afr J Biotechnol*. 2011;10(2):283-9.
- 39- Öksüz S, Ayyildiz H, Johansson C. 6-Methoxylated and C-glycosyl flavonoids from *Centaurea* species. *Journal of natural products*. 1984;47(5):902-3.
- 40- Bashir A, Abdalla A, Wasfi I, Hassan E, Amiri M, Crabb T. Flavonoids of *Limonium axillare*. *Pharmaceutical Biology*. 1994;32(4):366-72.
- 41- Asadi M, Bahrami S, Ansari Samani R. The effect of *Stachys Lavandulifolia vahl*. And *Mespilus Germanica* L. leaves hydroalcoholic extracts on *lishmania major* (MRHO/IR/75/ER) in vitro. *Jundishapur Journal of Natural Pharmaceutical Products*. 2010; 5(1): 39-43.
- L.(Asteraceae) extract. *Journal of ethnopharmacology*. 2005;101(1):185-90.
- 25- Poletti L, Pasquarella C, Pitzurra M, Savino A. Comparative efficiency of nitrocellulose membranes versus RODAC plates in microbial sampling on surfaces. *Journal of Hospital Infection*. 1999;41(3):195-201.
- 26- Stocker-Worgotter E. Approaches to a biotechnology of lichen forming fungi: induction of polyketide pathways and the formation of chemosyndro mesinaxenically cultured mycobionts. *Recent Research Developments in Phytochemistry*. 2005;9: 115-23.
- 27- Ranković B, Kosanić M. Antimicrobial activities of different extracts of *Lecanora atra*, *Lecanora muralis*, *Parmelia saxatilis*, *Parmelia sulcata* and *Parmeliopsis ambigua*. *Pak J Bot*. 2012;44(1):429-33.
- 28- Karagoz A, Dogruoz N, Zeybek Z, Aslan A. Antibacterial activity of some lichen extracts. *J Med Plants Res*. 2009;3:1034-9.
- 29- Ranković B, Rankovic D, Maric D. Antioxidant and antimicrobial activity of some lichen species. *Microbiology*. 2010;79(6):809-15.
- 30- Bauer A, Kirby W, Sherris JC, turck, Turck M. Antibiotic susceptibility testing by a standardized single disk method. *American journal of clinical pathology*. 1966;45(4):493-501.
- 31- MyungJin C, Yohannes SB, Damte D, Reza M, TaeHan K. The in vitro antibacterial activity of enrofloxacin-trimethoprim combination against five bacterial species. *Pakistan Veterinary Journal*. 2012;32(3):363-6.
- 32- Sandri IG, Zacaria J, Fracaro F, Delamare AP.L, Echeverrigaray S. Antimicrobial activity of the essential oils of Brazilian species of the genus *Culina* against foodborne pathogens and spoiling bacteria. *Food Chemistry Journal*. 2007; 103: 823-30.
- 33- Hoskeri HJ, Krishna V, Amruthavalli C. Effects of extracts from lichen *Ramalina pacifica* against clinically infectious bacteria. *Researcher*. 2010;2:81-5.