

Evaluation of Inhibitory and Lethal Effects of Aqueous, Ethanolic and Hydroalcoholic Extracts of Aerial Parts of *Salvia chorassanica* against Some Gram-negative and Gram-positive Bacteria in Vitro

**Azam Mehraban¹, Mohammad Reza Edalatian Dovom^{1*}, Mohammad Hossein Haddad Khodaparast¹,
Masoumeh Mehraban Sang Atash²**

¹Department of Food Science & Technology, Faculty of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad, Mashhad, Iran.

²Food Quality & Safety Research Group, Research Institute of Food Science & Technology, Jahad Daneshgahi of Mashhad, Mashhad, Iran.

Abstract

Background and Objectives: Development of bacterial resistance to antibiotics has led to an increased tendency to development of new more effective and non-toxic antimicrobial compounds. In this study, the inhibitory and lethal effects of aqueous, ethanolic, and hydroalcoholic extracts of aerial parts of *Salvia chorassanica* were evaluated against *Listeria monocytogenes*, *Bacillus cereus*, *Salmonella typhi*, and *Escherichia coli O:157*.

Methods: In this study, Kirby–Bauer disk diffusion method was used to evaluate antimicrobial activity. In this method, bacteria were cultivated as grass culture in Mueller Hinton Agar (MHA) media. To determine the minimum inhibitory concentration and minimum bactericidal concentration, micro-dilution method with ELISA and addition of phenyl tetrazolium chloride reagent, were used. Data were analyzed using one-way ANOVA and Duncan's test at the significance level of $p<0.05$.

Results: The highest diameter of inhibition in agar diffusion method was related to hydroalcoholic extract of aerial parts of *Salvia chorassanica* against Gram-positive bacteria *Bacillus cereus*. The amount of calculated MIC of hydro-alcoholic extract for Gram-positive bacteria was 30mg/ml. This amount was the lowest among other measured MIC.

Conclusion: Based on the results of this study, Gram-negative bacteria showed more resistance to different extracts of aerial parts of *Salvia chorassanica* as compared to Gram-positive bacteria, so that *Salmonella typhi* was found to be the most resistant bacterium among the tested bacteria.

Keywords: Anti-bacterial agent; Disk diffusion antimicrobial tests; Kirby-Bauer Disk-diffusion method; Aerial organs of *Salviachorassanica*; Salvia extract; Microdilution.

***Corresponding Author:**
Mohammad Reza Edalatian Dovom, Department of Food Science & Technology, Faculty of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad, Mashhad, Iran.

Email:
edalatian@um.ac.ir

Received: 1 Aug, 2015

Accepted: 3 Sep, 2015

ارزیابی اثرات مهار کنندگی و کشنده‌گی عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا علیه برخی باکتری‌های گرم منفی و گرم مثبت در شرایط آزمایشگاهی

اعظم مهربان^۱، محمدرضا عدالتیان دوم^{۱*}، محمدحسین حداد خداپرست^۱، معصومه مهربان سنگ آتش^۲

چکیده

زمینه و هدف: گسترش مقاومت باکتریابی به آنتی‌بیوتیک‌ها منجر به افزایش تمایل به توسعه ترکیبات جدید آنتی‌میکروبی مؤثرتر و بدون سمیت شده است. در این مطالعه اثرات مهار کنندگی و کشنده‌گی عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا (*Salvia chorasanica*) علیه لیستریا مونوسیتوئنر، باسیلوس سرئوس، سالمونلا تیفی و اشرشیا کلی O157 بررسی شد.

روش بررسی: در این مطالعه از آزمون انتشار دیسک به روش کربی - بوئر جهت ارزیابی فعالیت ضد میکروبی استفاده گردید. در این روش، باکتری در محیط کشت مولر هینتون آگار به صورت چمنی کشت داده شد. جهت تعیین حداقل غلظت مهار کنندگی و حداقل غلظت کشنده‌گی از روش میکرودایلوشن با Elisa و افزودن معرف تری‌فیل ترازاولیوم کلراید استفاده گردید. داده‌ها با استفاده از آزمون آنالیز واریانس یک‌طرفه و آزمون دانکن (Duncan) در سطح $p < 0.05$ تجزیه و تحلیل شدند.

یافته‌ها: بیشترین قطر هاله بازداری در روش انتشار در آگار مربوط به عصاره هیدروالکلی اندام‌های هوایی سالویا خراسانیکا علیه باکتری گرم مثبت باسیلوس سرئوس بود. میزان MIC محاسبه شده در مورد عصاره‌های هیدروالکلی بر باکتری‌های گرم مثبت، معادل ۳۰ میلی‌گرم بر میلی لیتر تعیین شد که این میزان در میان دیگر MIC‌های اندازه گیری شده، کمترین مقدار بود.

نتیجه‌گیری: طبق نتایج این مطالعه، باکتری‌های گرم منفی در مقایسه با باکتری‌های گرم مثبت، مقاومت بیشتری در برابر عصاره‌های مختلف اندام هوایی گیاه سالویا خراسانیکا از خود نشان می‌دهند، به طوری که باکتری سالمولا تیفی به عنوان مقاوم‌ترین باکتری در میان باکتری‌های مور آزمون شناخته شده است.

کلید واژه‌ها: عامل ضد باکتریابی؛ آزمون ضد میکروبی انتشار در دیسک؛ آزمون انتشار در دیسک کربی - بوئر؛ اندام هوایی سالویا خراسانیکا؛ عصاره سالویا؛ میکرودایلوشن.

لطفاً به این مقاله به صورت زیر استناد نمایید:

Mehraban A, Edalatian Dovom MR, Haddad Khodaparast MH, Mehraban Sang Atash M. Evaluation of inhibitory and lethal effects of aqueous, ethanolic and hydroalcoholic extracts of aerial parts of *Salvia chorassanica* against some gram-negative and gram-positive bacteria in vitro.
Qom Univ Med Sci J 2016;10(2):2-11.

^۱ گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد، ایران.

^۲ گروه پژوهشی کیفیت و ایمنی مواد غذایی، پژوهشکده علوم و فناوری مواد غذایی، جهاد دانشگاهی مشهد، مشهد، ایران.

*نویسنده مسئول مکاتبات:

محمد رضا عدالتیان دوم، گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد، ایران؛

آدرس پست الکترونیکی:

edalatian@um.ac.ir

تاریخ دریافت: ۹۴/۵/۱۰

تاریخ پذیرش: ۹۴/۶/۱۲

مقدمه

Sivropoulou و همکاران (سال ۱۹۹۷)، فعالیت ضدمیکروبی و ضدپیروسی اسانس مریم‌گلی (*Salvia fructicosa*) را بررسی کردند. در این تحقیق اسانس این گیاه به‌وسیله کروماتوگرافی گازی یا اسپکترومتری جرمی تجزیه شد که ترکیبات عمدۀ آن شامل: ۱ و ۸ سینثول، توجون (*Thujone*) و کامفور (*Camphor*) (۱). در این مطالعه سینثول و توجون دارای خاصیت ضدمیکروبی در برابر گونه‌های باکتریایی مورد بررسی (*E. coli*، *Salmonella typhimurium*, *Pseudomonas aeruginosa*، *Rhizobium leguminosarum*, *Staphylococcus aureus* و *Bacillus subtilis*) بودند، همچنین با توجه به اینکه کامفور تقریباً در برابر همه این باکتری‌ها غیرفعال بود، اما در رقت ۲۵۰ ppm، اثر باکتریوسیدی داشت و در رقت ۱۰۰۰ ppm نیز موجب کاهش تعداد میکروارگانیسم‌ها شده بود (۷).

باکتری لیستریا مونوستیوئنز، عامل بیماری لیستریوز بود که از بیماری‌های مشترک انسان و حیوان می‌باشد و مهم‌ترین عامل انتقال این گونه مواد غذایی است (۸). اسپورهای باسیلوس سرئوتس موجود در مواد غذایی و دانه‌ها، به خصوص برنج در برابر بخاردادن و حرارت کم مقاوم بوده و هنگامی که برنج برای ساعت‌زیادی گرم شود (مانند گرم کردن مکرر برنج و نگه داشتن در گرمخانه آشپزخانه‌ها) جوانه می‌زند. راه ورود اسپور به بدن از راه گوارش است. این باکتری مولد انتروتوکسین‌های مولکول اسهال و تهوع بوده و قادر به ایجاد سندرم اسهال و تهوع می‌باشد (۹). همچنین سالمونلا تینی در روده انسان و حیوان زندگی می‌کند و از طریق غذا (مواد آلوده به فضولات حیوانی یا گوشتی که خوب پخته نشده باشد) قابل انتقال است، در نتیجه آلودگی به این باکتری فرد را مستعد ابتلاء به اسهال، تب و گرفتگی عضلات می‌کند. سالمونلا می‌تواند کشنده نیز باشد. باکتری اشرشیاکلی به صورت عادی در دستگاه گوارش انسان زندگی کرده و معمولاً بیماری‌زا نیست، ولی سویه‌های خاصی از این باکتری تحت شرایط خاص می‌توانند بیماری‌های مختلفی ایجاد کنند. برخی از اشرشیاکلی‌ها باعث اسهال خونی، ناراحتی‌های کلیوی و عفونت مجاری ادراری می‌شوند (۱۰). این پژوهش با هدف بررسی اثر ضدمیکروبی عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام هوایی سالولیا خراسانیکا علیه

با توجه به تأکید سازمان بهداشت جهانی بر حذف افزودنی‌های شیمیایی از صنایع غذایی، گیاهان دارویی گزینه‌های مناسبی برای استفاده در صنایع غذایی به عنوان نگهدارنده می‌باشند. همچنین افزایش استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها و یا عدم رعایت دوز توصیه شده توسط بیماران منجر به گسترش مقاومت باکتریایی به آنتی‌بیوتیک‌ها شده است که این امر خود موجب افزایش تمايل به توسعه ترکیبات جدید ضدمیکروبی مؤثرتر و بدون سمیت می‌شود. در سالهای اخیر با بررسی متابولیت‌های ثانویه گیاهان دارویی مانند اسانس‌ها و عصاره‌های گیاهی از اثرات ضدمیکروبی، مشخص شده است اغلب اسانس‌های گیاهی استخراج شده از گیاهان دارویی دارای خواص ضدمیکروبی هستند (۱،۲). از طرفی، این‌می مواد غذایی و سلامت آن، یک نگرانی اساسی و مهم برای مصرف‌کننده و تولید‌کننده در عرصه صنعت غذا می‌باشد، به‌ویژه این‌که آمار عفونت‌ها و مسمومیت‌های ناشی از مصرف مواد غذایی، روند رو به افزایشی را نشان می‌دهد (۳). سالیان متعددی است که از گیاهان خانواده نعناع به عنوان دارو استفاده می‌شود. در استان خراسان، ۳۰ جنس و بیش از ۱۰۰ گونه از گیاهان خانواده نعناع موجود است که تاکنون از میان آنها حداقل ۱۵ جنس به عنوان دارو شناخته شده‌اند. امروزه، با تحقیقات انجام‌شده مشخص شده است گیاه سالولیا دارای خواص درمانی مهمی است. تعدادی از گونه‌های سالولیا حاوی مونوتربن‌هایی با خاصیت ضدغوفونی کننده هستند. برخی گونه‌های این جنس نیز به عنوان ضدبакتری، ضدمیکروب، ضددیابت و آنتی‌اسیدان به کار می‌روند (۴). تحقیقات شیمیایی پیشین بر گونه‌های مختلف سالولیا نشان داده‌اند حضور ترکیباتی مانند فلاونوئیدها، تری‌ترپن‌وئیدها و اسانس‌های روغنی باعث ایجاد فعالیت‌های ضدتوموری، ضدمیکروبی، سیتوتوکسیک و ضدالتهاب در این گیاه می‌شود (۵).

اگرچه مطالعات زیادی بر روی ترکیبات و خصوصیات ضدبакتریایی عصاره‌های گیاهی انجام شده، اما جزئیات مکانیسم عمل آنها به‌طور کامل بررسی نشده است. ساختمان شیمیایی هریک از ترکیبات عصاره‌ها بر طرز عمل و فعالیت ضدبакتریایی آنها تأثیر می‌گذارد (۶).

با کدورت ۰/۵ استاندارد مک‌فارلند ($1/5 \times 10^8$ واحد تشکیل‌دهنده کلنی در میلی لیتر)، توسط محلول رینگر رقیق شد (۱۳). اثر ضدمیکروبی عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا با استفاده از روش انتشار Disk Diffusion Antimicrobial (Tests) مورد بررسی قرار گرفت. در این روش ابتدا ۲۰ میکرولیتر از سوسپانسیون میکروبی تهیه شده (معادل ۰/۵ مک‌فارلند) از هر باکتری روی سطح محیط آگار کشت داده شد و به وسیله اسپریدر شیشه‌ای استریل بر سطح آگار پخش شد. عصاره‌های آبی با آب مقطر و عصاره‌های اتانولی و هیدروالکلی با دی‌متیل سولفوكساید، ۰/۵ رقیق، از صافی ۰/۴۵ میکرومتر عبور داده شدند. در ادامه، دیسک‌ها را در غلظت‌های ۲۴۰، ۴۸۰ و ۹۶۰ میلی‌گرم بر میلی لیتر عصاره خیسانده و سپس به وسیله پنس استریل با کمی فشار بر سطح محیط کشت ثابت شدند. پتربنیز به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتیگراد قرار گرفتند، و در نهایت قطر هاله عدم رشد بر حسب میلی‌متر با استفاده از خطکش میلی‌متری به طور دقیق اندازه گیری شد (۱۴). جهت تعیین حداقل غلظت مهارکننده از رشد (Minimum Inhibitory Concentration)، ابتدا غلظت مادر برای عصاره‌های آبی با آب مقطر و عصاره‌های اتانولی و هیدروالکلی تهیه و پس از آن غلظت‌های سریالی عصاره، به ترتیب زیر تهیه گردید. در میکروپلیت‌های ۹۶ خانه‌ای، ابتدا درون همه چاهک‌ها ۹۵ میکرولیتر محیط کشت مولر هیتون براث با غلظت مضاعف اضافه شد، سپس ۱۰۰ میکرولیتر از اولین و بالاترین غلظت عصاره (غلظتی برابر با ۹۶۰ میلی‌گرم بر میلی لیتر)، تهیه شده با استفاده از دی‌متیل سولفوكساید ۰/۵٪ و فیلتر میکروبی با قطر منافذ ۰/۴۵ میکرومتر استریل) به چاهک اول اضافه گردید {در این حالت غلظت عصاره در خانه اول به نصف ۴۸۰ میلی‌گرم بر میلی لیتر} کاهش می‌یابد. در ادامه، ۱۰۰ میکرولیتر از چاهک اول برداشته شد و به چاهک دوم انتقال یافت. این کار برای همه چاهک‌ها به غیر از چاهک شماره ۱۲ که کنترل مثبت بود انجام گرفت؛ بدین صورت که ۱۰۰ میکرولیتر از چاهک شماره ۱۰ برداشته شد و به چاهک شماره ۱۱ که شاهد و کنترل منفی بود، اضافه گردید. به منظور مخلوط شدن کامل عصاره

باکتری‌های لیستریا مونوستیوژنر (ATTC 7644)، باسیلوس سرئوس (PTTC 1247)، سالمونلا تینی (PTTC1609) و اشرشیاکلی O157 (ATCC 12900) انجام شد.

روش بررسی

گیاه سالویا خراسانیکا در بهار سال ۱۳۹۳ از ارتفاعات منطقه زشک شهرستان مشهد جمع آوری شد. سپس با همکاری هرباریوم و آزمایشگاه سیستماتیک گیاهی دانشکده علوم پایه و پژوهشکده علوم دانشگاه فردوسی مشهد، مورد شناسایی قرار گرفت. اندام‌های هوایی این گیاه پس از خشک شدن در شرایط مناسب جهت تهیه عصاره با آسیاب (Waring مدل) پودر شدند. در ادامه، برای عصاره گیری، به طور جداگانه در ارلن‌های حاوی ۵۰ گرم از اندام‌های هوایی پودرشده، ۲۵۰ میلی‌لیتر آب مقطر، اتانول ۹۶ درجه و مخلوط آب و اتانول (با نسبت ۲۰:۸۰) اضافه گردید. سپس ارلن‌ها به مدت ۷۲ ساعت در دمای اتاق بر روی دستگاه همزن مغناطیسی قرار گرفتند. مایع رویی پس از جمع آوری، با سرعت ۳۰۰۰ دور بر دقیقه، به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفوژ و از صافی ۰/۴۵ میکرومتر عبور داده شد. جهت حذف حلال نیز از دستگاه تعطیر در خلاء (روتاری) استفاده گردید که در نهایت، جهت جلوگیری از اثر نور و گرما، عصاره‌ها در ظروفی استریل با پوشش ورق آلومینیوم تا زمان آزمایش در دمای یخچال نگهداری شدند (۱۱). تمامی آزمایشها با ۳ تکرار انجام گرفت. در ادامه، جهت تعیین وزن خشک عصاره‌ها ابتدا وزن یک لوله آزمایش، تعیین و ۱ میلی‌لیتر از عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی در آن ریخته شد. سپس محتوی لوله در دمای اتاق خشک گردید. بعد از خشک شدن عصاره، وزن لوله آزمایش مجددًا تعیین گردید. (اختلاف وزن لوله، معادل ۱ میلی‌لیتر از عصاره‌ها است). میانگین ۳ بار تکرار، به عنوان وزن خشک عصاره‌ها محاسبه شد (۱۲).

پس از رشد باکتری بر سطح محیط کشت مولر هیتون آگار شب‌دار (Muller Hinton Agar Slant) (کشت ۲۴ ساعته)، سوسپانسیون غلیظ میکروبی با استفاده از محلول رینگر تهیه گردید. کدورت سوسپانسیون حاصل به وسیله اسپکتروفوتومتر در طول موج ۵۲۰ نانومتر اندازه گیری و تا برابر شدن کدورت محلول

سپس پلیت‌ها در دمای ۳۷ درجه سانتیگراد گرمخانه گذاری شدند. پس از گذشت ۲۴ ساعت، پلیت‌ها از گرمخانه خارج و نتایج آنها بررسی شد. غلظتی که در آن رشدی مشاهده نگردید، به عنوان حداقل غلظت کشندگی یا MBC عصاره برای باکتری مورد نظر در نظر گرفته شد (۱۸).

داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار آماری SPSS نسخه ۱۶ و آزمون آنالیز واریانس یک‌طرفه (جهت مقایسه میانگین‌ها) و آزمون p<0.05 دان肯 (جهت بررسی اختلاف بین میانگین‌ها) در سطح تجزیه و تحلیل شدند.

یافته‌ها

در این مطالعه میانگین وزن خشک عصاره آبی، 12 ± 0.08 ؛ اتانولی، 10 ± 0.11 و هیدروالکلی 14 ± 0.21 بود. عصاره هیدروالکلی اندام‌های هوایی در غلظت ۹۶۰ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر، بیشترین اثر بازدارندگی را بر باکتری‌های گرم مثبت و عصاره آبی داشت و در این غلظت بیشترین هاله عدم رشد را علیه باکتری‌های گرم منفی نشان داد. بیشترین هاله عدم رشد مربوط به غلظت ۹۶۰ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر عصاره هیدروالکلی بر باکتری باسیلوس سرئووس بود. همچنین غلظت‌های 480 و 240 میلی‌گرم بر میلی‌لیتر عصاره‌های اتانولی و هیدروالکلی، هیچ گونه اثر ضدباکتریایی علیه باکتری‌های گرم منفی مورد آزمون از خود نشان نداد (جدول شماره ۱).

با محیط کشت، در هر مرحله چندین مرتبه سمپلر، پر و خالی شد. در نهایت، ۱۰۰ میکرولیتر از چاهک شماره ۱۱ دور ریخته شد. در مرحله بعد، به تمام چاهک‌ها به غیر از چاهک شماره ۱۱ (کترول منفی)، ۵ میکرولیتر از سوسپانسیون باکتریایی معادل 0.5×10^8 واحد تشکیل دهنده کلنی مک‌فارلند (با غلظت $1/5 \times 10^8$) به غلظت کدورت اولیه چاهک‌ها پس از بر میلی‌لیتر) اضافه شد. سپس میزان کدورت اولیه چاهک‌ها پس از اینکه میکروپلیت به مدت ۷ ثانیه در دستگاه Elisa تکان داده شد، در طول موج 630 نانومتر قرائت گردید و میکروپلیت در انکوباتور 37°C درجه به مدت ۲۴ ساعت گرمخانه گذاری شد. پس از طی زمان لازم، مجدداً میزان جذب یا کدورت چاهک‌ها به وسیله دستگاه Elisa قرائت و مقایسه شد.

کمترین غلظت عصاره که مانع رشد باکتری شده بود، به عنوان حداقل غلظت بازدارندگی در نظر گرفته شد. تیمارها در ۳ تکرار انجام شدند ($13, 15, 16$). برای تعیین MIC، ۵۰ میکرولیتر محلول ۵ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر و تری‌فنیل ترازاولیوم کلراید به تمامی چاهک‌های پلیت اضافه و پلیت در درمای 37°C درجه سانتیگراد به مدت ۳ ساعت گرمخانه گذاری شد. یک غلظت بالاتر از آخرین MIC غلظتی که رنگ قرمز ترازاولیوم را نشان داد، به عنوان MIC باکتری در نظر گرفته شد (۱۷). به منظور تعیین حداقل غلظت کشندگی (Minimum Bactericidal Concentration, MBC) ۱۰ میکرولیتر از محتويات خانه‌هایی از میکروپلیت که رنگ قرمز نگرفته بودند بر روی محیط کشت مولر هیستون آگار انتقال داده شد.

جدول شماره ۱: میانگین قطر هاله عدم رشد باکتری‌های مورد آزمون بر حسب میلی‌متر در حضور عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی
گیاه سالویا خراسانیکا (انتشار در آگار)

| نوع عصاره | غلظت | لیستریا مونوستیوئنر | باسیلوس سرئووس | سامونا لا تیفی | اسوشیاکلی (O157) |
|----------------------------|------|---------------------|--------------------|--------------------|--------------------|
| آبی اندام‌های هوایی | ۹۶۰ | $17/18 \pm 0.45^a$ | $15/12 \pm 0.79^b$ | $13/21 \pm 0.34^c$ | $12/10 \pm 0.91^d$ |
| اتانولی اندام‌های هوایی | ۴۸۰ | $15/62 \pm 0.34^b$ | $12/13 \pm 1.51^c$ | $10/0 \pm 0.43^d$ | $8/52 \pm 0.73^e$ |
| هیدروالکلی اندام‌های هوایی | ۹۶۰ | $11/51 \pm 0.44^c$ | $10/14 \pm 1.23^d$ | $0/0 \pm 0.0^e$ | $0/0 \pm 0.0^d$ |
| آبی اندام‌های هوایی | ۴۸۰ | $11/23 \pm 0.54^d$ | $12/58 \pm 1.17^e$ | $9/41 \pm 0.56^e$ | $9/81 \pm 0.85^c$ |
| اتانولی اندام‌های هوایی | ۴۸۰ | $8/73 \pm 0.15^f$ | $8/19 \pm 0.97^g$ | $0/0 \pm 0.0^e$ | $0/0 \pm 0.0^e$ |
| هیدروالکلی اندام‌های هوایی | ۴۸۰ | $0/0 \pm 0.0^g$ | $2/44 \pm 0.96^h$ | $0/0 \pm 0.0^c$ | $0/0 \pm 0.0^e$ |
| آبی اندام‌های هوایی | ۹۶۰ | $18/81 \pm 0.50^a$ | $20/81 \pm 1.52^b$ | $10/84 \pm 0.42^c$ | $9/74 \pm 0.75^d$ |
| اتانولی اندام‌های هوایی | ۴۸۰ | $15/12 \pm 0.76^b$ | $16/18 \pm 1.29^d$ | $0/0 \pm 0.0^c$ | $0/0 \pm 0.0^e$ |
| هیدروالکلی اندام‌های هوایی | ۴۸۰ | $12/71 \pm 0.15^e$ | $13/ \pm 1.15^f$ | $0/0 \pm 0.0^c$ | $0/0 \pm 0.0^e$ |

*حروف غیر مشابه در یک ستون، نشان‌دهنده وجود تفاوت معنی‌دار (در سطح 0.05) میان اثر ضد میکروبی غلظت‌های مختلف می‌باشد.

**حروف مشابه در یک ستون، نشان‌دهنده عدم وجود تفاوت معنی‌دار (در سطح 0.05) میان اثر ضد میکروبی غلظت‌های مختلف می‌باشد.

حداقل غلظت مهارکنندگی عصاره هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا در این روش برای لیستریا مونوستیوژنر و باسیلوس سرئوس معادل ۳۰ میلی گرم برمیلی لیتر، برای باکتری گرم منفی سالمونلا تیفی معادل ۱۲۰ میلی گرم برمیلی لیتر و برای اشرشیاکلی O:157:O:157 معادل با ۶۰ میلی گرم برمیلی لیتر اندازه‌گیری شد (جدول شماره ۲).

حداقل غلظت مهارکنندگی عصاره آبی اندام‌های هوایی سالویا خراسانیکا در خصوص تمامی باکتری‌های مورد آزمون، یکسان و معادل ۶۰ میلی گرم برمیلی لیتر بود. عصاره اتانولی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا در خصوص باکتری‌های گرم مثبت لیستریا مونوستیوژنر و باسیلوس سرئوس با یکدیگر برابر و معادل ۶۰ میلی گرم برمیلی لیتر و برای باکتری‌های گرم منفی سالمونلا تیفی و اشرشیاکلی O:157:O:157 معادل ۱۲۰ میلی گرم برمیلی لیتر تعیین شد.

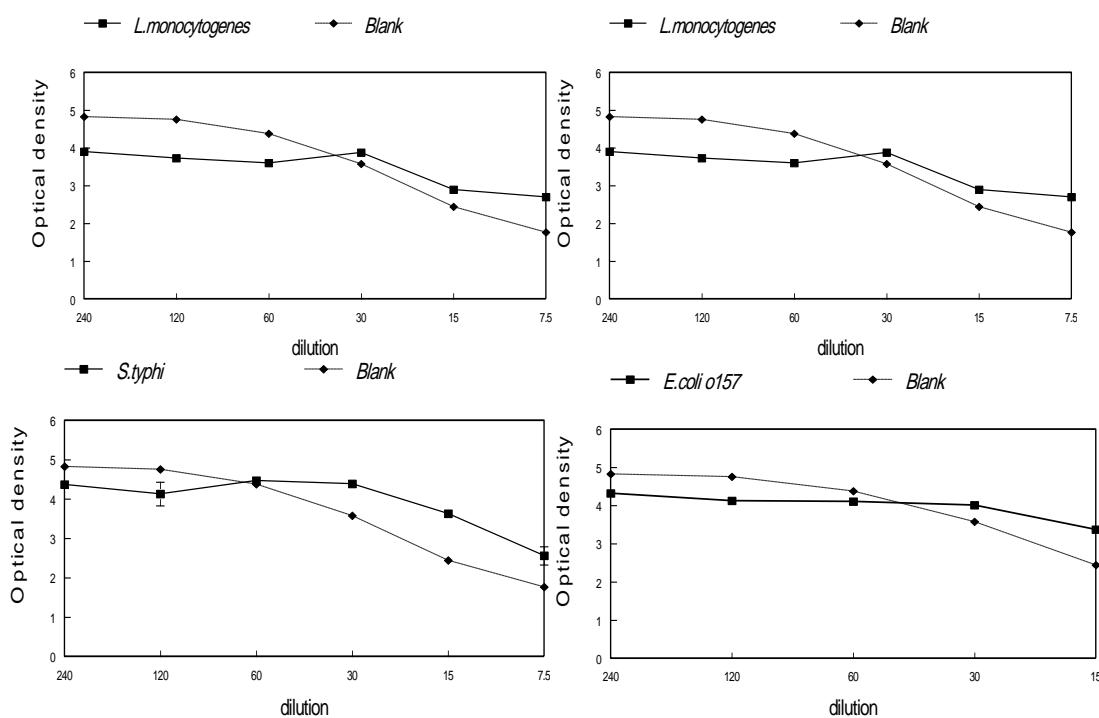
جدول شماره ۳: نتایج حداقل غلظت بازدارندگی (MIC) عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا به‌وسیله Elisa (بر حسب میلی گرم برمیلی لیتر)

| نوع عصاره | لیستریا مونوستیوژنر | باسیلوس سرئوس | سالمونلا تیفی | اشرشیاکلی (O157) |
|------------|-------------------------------------|-------------------------------------|------------------------------------|------------------------------------|
| آبی | ^a ۶۰. [±] ۰/۰۶ | ^a ۶۰. [±] ۰/۱۱ | ^a ۶۰. [±] ۰/۰۸ | ^a ۶۰. [±] ۰/۰۶ |
| اتانولی | ^c ۱۲۰. [±] ۰/۰۴ | ^c ۱۲۰. [±] ۰/۰۷ | ^a ۶۰. [±] ۰/۰۱ | ^a ۶۰. [±] ۰/۰۱ |
| هیدروالکلی | ^a ۶۰. [±] ۰/۰۶ | ^c ۱۲۰. [±] ۰/۰۳ | ^b ۳۰. [±] ۰/۰۶ | ^b ۳۰. [±] ۰/۰۳ |

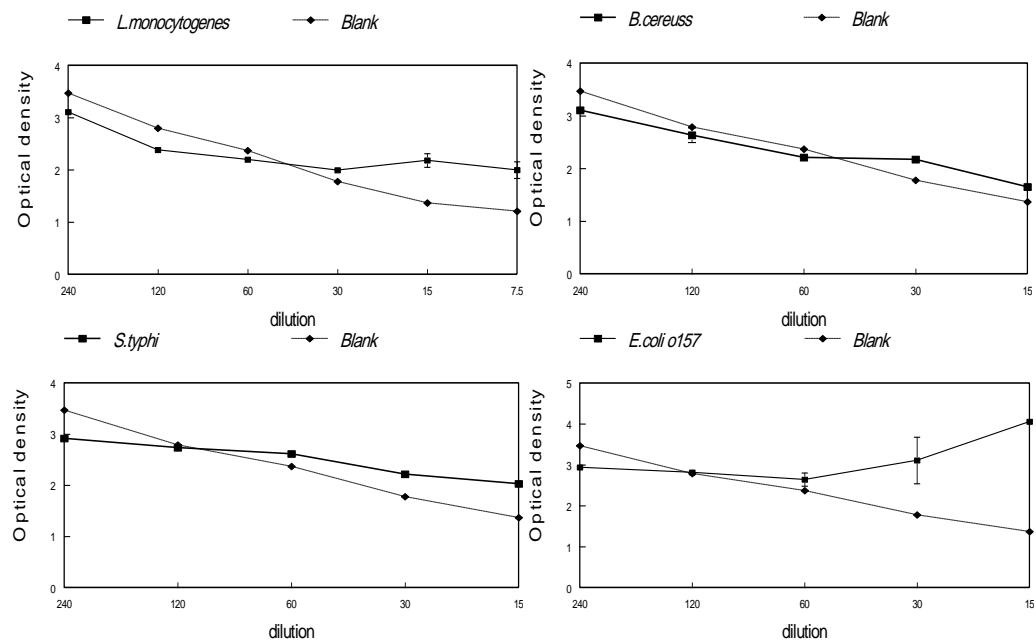
حروف غیر مشابه در یک ستون، نشان‌دهنده وجود تفاوت معنی‌دار (در سطح ۵٪) میان اثر ضدبakterیوبی عصاره‌های مختلف می‌باشد.

کدورت مربوط به شاهد (عصاره و محیط کشت) مشخص می‌شود. محدوده بین قرارگرفتن نمودار رشد باکتری زیر نمودار نمونه شاهد (نمونه بدون باکتری) تا نقطه تلاقی دو نمودار محدوده MIC عصاره خواهد بود.

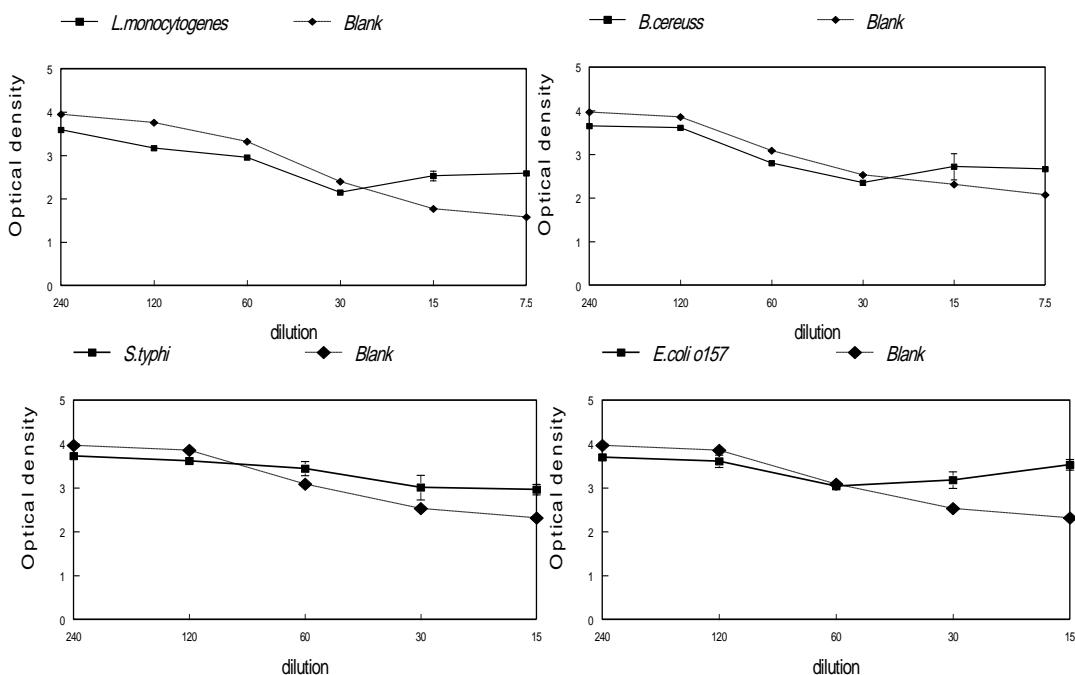
جهت تعیین محدوده MIC عصاره‌ها از رسم نمودار به‌وسیله نرم‌افزار اسلاید رایت (Slide Write Plus) استفاده شد. (نمودارهای شماره ۱-۳). محدوده اثر ضدبakterیوبی عصاره‌های مورد نظر در این نمودارها براساس محل تلاقی نمودار کدورت مربوط به تیمار (میکرووار گانیسم، عصاره و محیط کشت) با نمودار



نمودار شماره ۱: محدوده اثر ضدبakterیوبی عصاره آبی اندام‌های هوایی سالویا خراسانیکا بر باکتری‌های مورد آزمون.



نمودار شماره ۲: محدوده اثر ضدبacterیایی عصاره اتانولی اندام‌های هوایی سالویا خراسانیکا بر باکتری‌های مورد آزمون.



نمودار شماره ۳: محدوده اثر ضدبacterیایی عصاره هیدروالکلی اندام‌های هوایی سالویا خراسانیکا بر باکتری‌های مورد آزمون.

در مقابل، کمترین این مقدار برای باکتری‌های گرم مثبت مورد بررسی در برابر عصاره هیدروالکلی اندام‌های گیری شد (جدول شماره ۴).

نتایج بررسی حداقل غلظت کشنده‌گی نشان داد بیشترین MBC، مربوط به عصاره اتانولی علیه باکتری سالمونولا تیفی و معادل ۴۸۰ میلی گرم بر میلی لیتر می‌باشد.

جدول شماره ۴: نتایج حداقل غلظت کشنده‌گی عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا (بر حسب میلی گرم بر میلی لیتر)

| نوع عصاره | لیستریا مونوستوئنزر | باسیلوس سرئوس | سالمونولا تیفی | اشرشیاکلی (O157) |
|------------|---------------------|---------------|----------------|------------------|
| آبی | ۲۴۰ | ۲۴۰ | ۱۲۰ | ۱۲۰ |
| اتanolی | ۲۴۰ | ۴۸۰ | ۱۲۰ | ۱۲۰ |
| هیدروالکلی | ۲۴۰ | ۲۴۰ | ۶۰ | ۶۰ |

بحث

سالویا خراسانیکا، هاله بازدارندگی به طور معنی‌داری افزایش می‌یابد ($p < 0.05$). نتایج مقایسه میانگین غلظت‌ها نیز نشان داد بین میانگین اکثر غلظت‌ها، تفاوت معنی‌داری وجود دارد که می‌توان وجود یا عدم وجود تفاوت معنی‌دار میانگین قطر عدم رشد غلظت‌های مختلف را به مقدار ماده مؤثر موجود در عصاره‌ها نسبت داد. به طور کلی می‌توان گفت تأثیر نوع عصاره، غلظت و اثر متقابل نوع عصاره و غلظت برای تمامی باکتری‌های مورد آزمون در این پژوهش از لحاظ آماری معنی‌دار بوده است ($p < 0.05$). همچنین با بررسی غلظت‌های اثرگذاری عصاره‌ها در روش انتشار در آگار در مقایسه با روش میکرودایلوشن، مشخص گردید در روش انتشار در آگار به کمک دیسک، باکتری‌ها در غلظت‌های بالاتری از خود حساسیت نشان داده و در محیط آگاردار دارای هاله عدم رشد هستند که احتمالاً به دلیل تماس مستقیم باکتری‌ها با عوامل ضدمیکروبی در محیط مایع نسبت به محیط جامد می‌باشد. به علاوه، عوامل خارجی مختلفی از قبیل ارتفاع محیط کشت و مقدار ماده ضدمیکروبی موجود در دیسک، روشهای نگهداری دیسک‌ها و بسیاری از عوامل دیگر نیز می‌تواند بر این تست تأثیرگذار باشد (۲۲). نتایج مطالعه Ekpo و Etim (۱۳۸۹) نشان داد فعالیت ضدمیکروبی عصاره‌های آبی و اتانولی گیاه Sida acuta علیه میکرووارگانیسم‌های جداد شده از عفونت‌های پوستی (مانند استافیلوکوکوس اورئوس، باسیلوس سرئوس، آسپرژیلوس نایجر) با افزایش غلظت عصاره‌ها افزایش می‌یابد (۲۳). محمدی سیچانی و همکاران (سال ۱۳۸۹) در بررسی اثر ضدباکتریایی عصاره متابولی گلهای بومادران بر باکتری‌های بیماری‌زا نشان دادند با افزایش غلظت عصاره، قطر هاله عدم رشد به طور چشمگیری افزایش می‌یابد (۲۴)، که نتایج این بررسی‌ها با یافته‌های به دست آمده از این پژوهش همخوانی داشت.

در بررسی و مقایسه نتایج حاصل از حداقل غلظت بازدارندگی عصاره آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه مشاهده می‌شود که بیشترین میزان بازدارندگی مربوط به عصاره هیدروالکلی اندام‌های هوایی بوده که با در نظر گرفتن ماهیت عصاره‌های هیدروالکلی $80\%-85\%$ نسبت به استحصال ترکیبات ضدمیکروبی، این نتیجه قابل توجیه است.

استفاده از گیاهان دارویی، به منظور درمان با تاریخ زندگی انسان همزمان بوده است. انسان در تمام دوران تاریخی چاره‌ای جز توسل به گیاهان نداشته است، اگرچه در نیم قرن گذشته، استفاده از داروهای شیمیایی و سنتزی به شدت رواج یافت، ولی به سرعت تأثیر زیانبار آنها بر زندگی انسان، سبب گرایش مجدد به گیاهان دارویی شد. بنابراین، به خوبی روش است که توسل به گیاهان دارویی همواره در طول تاریخ یکی از روش‌های مؤثر درمان بوده است (۱۹).

نتایج حاصل از بررسی وزن خشک عصاره‌های مختلف اندام‌های هوایی گیاه Salvia chorassanica نشان داد در بین عصاره‌های اخذشده از اندام‌های هوایی گیاه Salvia chorassanica عصاره هیدروالکلی اندام‌های هوایی بیشترین درصد استحصال را به خود اختصاص داده است. اختصاص داشتن بیشترین درصد استحصال به عصاره هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا می‌تواند به میزان بیشتر استحصال عصاره توسط حلال هیدروالکلی 80% اشاره کند. تحقیقات نشان داده است بهترین حلالی که با آن می‌توان عصاره خام یک گیاه را به دست آورد اتانول و یا متابول یا 85% است؛ زیرا محققین به این نتیجه رسیده‌اند که این حلال‌ها می‌توانند 80% مواد متشکله گیاه را در خود حل کنند. همچنین این حلال‌ها این مزیت را بر سایر حلال‌ها دارند که نشاسته موجود در گیاه به سیله آنها استخراج نمی‌شود (۲۰).

تاران و همکاران (سال ۱۳۸۶)، اثرات ضدباکتریایی و ضدقارچی عصاره هیدروالکلی 80% گیاه بلوط ایرانی را با استفاده از روش خیساندن مورد بررسی قرار دادند. نتایج آنها نشان داد این عصاره بر تمامی سوش‌های میکروبی باسیلوس سوتیلیس، استافیلکوکوس اورئوس، اشرشیاکلی، کلیسیلا پنومونیه، ساکارومایسیس سرویزیه و کاندیدا آلبیکنیس دارای اثرات ضدمیکروبی بوده و رشد آنها را مهار می‌کند (۲۱). به طور کلی با بررسی نتایج آنالیز یک طرفه مشخص می‌شود با افزایش غلظت عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه سالویا خراسانیکا، اثر ضدباکتریایی این عصاره‌ها نیز افزایش می‌یابد. در روش انتشار آگار، در دیسک با افزایش غلظت عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام‌های هوایی گیاه

غشای خارجی که فقط در باکتری‌های گرم منفی وجود دارد، با ایجاد سد در مقابل نفوذ مواد موجب می‌گردد قابلیت نفوذپذیری سلول‌های گرم منفی نسبت به بسیاری از انواع مولکول‌ها، کمتر از سلول‌های گرم مثبت باشد (۲۷). از طرف دیگر، می‌توان گفت تأثیر عصاره سالویا بر باکتری‌های گرم منفی ناشی از فلاونوئیدها و ترپن‌هایی است که در عصاره سالویا وجود دارد و می‌تواند بر دیواره سلولی باکتری‌های گرم منفی، نفوذپذیری بیشتری داشته باشد و از این طریق دیواره سلولی را تخرب و مانع از تکثیر باکتری‌های گرم منفی شود. به‌طور کلی، در این مطالعه نتایج حاصل از اندازه‌گیری حداقل غلظت مهارکنندگی و بررسی قطر هاله عدم رشد نشان داد باکتری‌های گرم مثبت باسیلوس سرئوس و لیستریا مونوستیوژنر، کمترین غلظت مهارکنندگی رشد را در برابر تمامی عصاره‌های مورد آزمون به خود اختصاص داده و بیشترین قطر هاله عدم رشد را در روش انتشار در دیسک داشته است.

نتیجه‌گیری

نتایج پژوهش حاضر نشان داد در روش‌های انتشار در آگار و میکرودایلوشن، باکتری‌های گرم مثبت لیستریا مونوستیوژنر و باسیلوس سرئوس حساسیت بیشتری نسبت به عصاره‌های آبی، اتانولی و هیدروالکلی اندام هوایی سالویا خراسانیکا در مقایسه با باکتری‌های گرم منفی سالمونولا تیفی و اشرشیاکلی ۱۵۷: O دارند. همچنین بیشترین میانگین قطر هاله عدم رشد مربوط به عصاره هیدروالکلی بر روی باکتری لیستریا مونوستیوژنر و کمترین قطر هاله عدم رشد، مربوط به عصاره هیدروالکلی بر روی باکتری اشرشیاکلی ۱۵۷: O می‌باشد.

References:

1. Holley RA, Patel D. Improvement in shelf-life and safety of perishable foods by plant essential oils and smoke antimicrobials. *Int J Food Microbiol* 2005;22(4):273-92.
2. Ayepola OO, Adeniyi BA. The antibacterial activity of leaf extracts of Eucalyptus camaldulensis (Myrtaceae). *J Appl Sci Res* 2008;4(11):1410-13.
3. Sokmen A, Gulluce M, Askin Akpulat H, Daferera D, Tepe B, Polissiou M, et al. The "in vitro" antimicrobial and antioxidant activities of the essential oils and methanol extracts of endemic Thymus spathulifolius. *J Food Cont* 2004;15(8):627-34.

همچنین درصد استحصال بیشتر این عصاره آبی نسبت به عصاره اتانولی اندام‌های هوایی می‌تواند توجیهی برای این امر باشد که عصاره آبی اندام‌های هوایی نسبت به عصاره اتانولی اندام‌های هوایی، اثر مهارکنندگی بیشتری داشته است. از طرف دیگر، آب جزء حلال‌هایی است که بیشترین قدرت استخراج را برای اغلب مواد طبیعی با وزن مولکولی پایین موجود در گیاهان دارویی، همچون آلkalوئیدها، ساپونین‌ها و فلاونوئیدها دارد (۲۵).

مطالعه Mukhtar و همکاران در مورد فعالیت ضدباکتریایی عصاره‌های آبی و اتانولی سیر، دارچین و زردچوبه در برابر باسیلوس سرئوس و اشرشیاکلی نشان از آن دارد که عصاره‌های آبی این گیاهان در مقایسه با عصاره اتانولی آنها، اثر ضدباکتریایی بیشتری دارد (۲۶)، که نتایج این مطالعه با داده‌های موجود در پژوهش حاضر همخوانی داشت.

حساسیت باکتری‌های گرم مثبت و گرم منفی نسبت به بسیاری از مواد ضدمیکروبی به‌طور قابل توجهی با یکدیگر متفاوت بوده و گروه اول حساسیت بیشتری از خود نشان می‌دهند. مقاومت نسبی ارگانیسم‌های گرم منفی نسبت به بسیاری از مواد ضدمیکروبی دیگر به دلیل طبیعت پیچیده موانع نفوذپذیری موجود در پوشش سلول می‌باشد. این پوشش شامل سه قسمت: یک غشای سیتوپلاسمی یا غشای داخلی محتوى لیپید و پروتئین، یک لايه نازک پیتید و گلیکان و یک ممبران خارجی شامل لیپوپلی ساکارید می‌باشد.

اگرچه باکتری‌های گرم مثبت نیز دارای یک لايه ممبران سیتوپلاسمی، پیتید و گلیکانی هستند، اما مابقی پوشش سلولی آنها به‌طور عمده از پلی ساکاریدهای آنیونی و در بعضی موارد از مقدار کمی پروتئین ساخته شده است.

4. Weiss R. Fintelmann R. *Herbal Medicine*, 2nd ed. Stuttgart: Thieme Pub; 2000. p. 36-7.
5. Tayarani-Najaran Z, Emami SA, Asili J, Mirzaei A, Mousavi SH. Analyzing cytotoxic and apoptogenic properties of *Scutellaria litwinowii* root extract on cancer cell lines. *Evid Based Complement Alternat Med*. 2011;1-9.
6. Burt S. Essential oils: Their antibacterial properties and potentional applications in foods, a review. *Int J Food Microbiol* 2004;94(3):223-53.
7. Sivropoulou A, Nikoloau C, Papanikolaou E, Kokkini S, Lanaras T, Arsenakis M. Antimicrobial, cytotoxic and antiviral activities Salvia of fructicosa essential oil. *J Agri Food Chem* 1997;45(8):3197-201.
8. Aguado V, Vitas AL, Garcia-Jalon L. Characterization of *Listeria monocytogenes* and *Listeria innocua* from a vegetable processing plant by RAPD and REA. *Int J Food Microbiol* 2004;90(3):341-7.
9. Kotiranta A, Lounatmaa K, Haapasalo M. Epidemiology and pathogenesis of *Bacillus cereus* infections. *J Microb Infect* 2000;2(2):189-98.
10. Shimi A. Veterinary bacteriology and bacterial diseases. Tehran: Jahad Daneshgahi Press; 1996. p. 185-97. [Text in Persian]
11. Ahmad I, Beg AZ. Antimicrobial and phytochemical studies on 45 Indian medicinal plants against multi-drug resistant human pathogens. *J Ethnopharmacol* 2001;74(2):113-23.
12. Soltaninejad Sh, Sataei Mokhtari T, Soltaninejad M. Evaluation of antibacterial activity of methanolic extract of eucalyptus leaves against *Staphylococcus aureus*, *Escherichiacoli* and *Streptococcus pyogenes* in vitro. *J Microbial Biotech Res Islamic Azad Univ* 2010;2(4):21-8. [Full Text in Persian]
13. Valero M, Salmeron M. Antimicrobial activity of 11 essential oils against *Bacillus cereus* in Tyndallized carrot broth. *Int J Food Microbiol* 2003;85(2):73-81.
14. Awoyinka OA, Balogun IO, Ogunnowo AA. Phytochemical screening and in vitro bioactivity of *Cnidoscolus aconitifolius* (Euphorbiaceae). *J Med Plant Res* 2007;1(3):63-5.
15. Gulluce M, Sahin F, Sokmen M, Ozer H, Daferera D, Sokmen A, et al. Antimicrobial and antioxidant properties of the essential oil and methanol extract from *Mentha Longifolia l. spp. longifolia*. *Food Chem* 2007;103:1449-56.
16. Ozturk S, Ercisli S. Antibacterial activity and chemical constitutions of *Ziziphora clinopodioide*. *Food Control* 2007;18(5):535-40.
17. Eloff JN. A sensitive and quick microplate method to determine the minimal inhibitory concentration of plant extract for bacteria. *Planta Med* 1998;64:711-13.
18. Duffy CF, Power RF. Antioxidant and antimicrobial properties of some Chinese plant extracts. *Int J Antimicrob Agents* 2001;17(6):527-9.
19. Ghasemi Pirbaluti A. Medicinal and aromatic plants recognize and assess their effects. Shahrekord: Islamic Azad University Press; 2009. p. 2020-218. [Text in Persian]
20. Samsam Shariat H. Extraction of effective components from medicinal plants and their diagnostic and evaluation methods. Esfahan: Mani Press; 1992. p. 8-20. [Text in Persian]
21. Taran M, Azizi A, Sharifi M. Antibacterial and antifungal activity of hydroalcoholic and etheric extracts of *Quercus brantii*. *J Microb Biotechnol* 2010;2(4):7-12. [Full Text in Persian]
22. Cushine PT, Lamb AJ. International antimicrobial activity of flavonoids. *Int J Antimicrob Agents* 2005;26(5):343-56.
23. Ekpo MA, Etim PC. Antimicrobial activity of ethanolic and aqueous extracts of *Sida acuta* on microorganisms from skin infections. *J Med Plant Res* 2009;3(9):621-4.

24. 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. [Full Text in Persian]
25. Hatami S, Yavarmanesh M, Mohammadi Sani A. Study and comparison of aqueous extracts of seed of two varieties of castor on food index pathogens. The second national conference on the use of medicinal plants and traditional medicine in lifestyle and traditional medicine. Torbat Heydariye Torbat Heydariye University; 2013. p. 289-301. [Text in Persian]
26. Mukhtar S, Ghori I. Antibacterial activity of aqueous and ethanolic extracts of Garlic, Cinnamon and Turmeric against Escherichia coli ATCC 25922 and Basillus subtilis DSM 3256. Int J Appl Biol Pharm Technol 2012;3(2):131-6.
27. Irabor EI, Falodun A, Obasuyi O, Ofoegbu CO, Abiodun SO, Umujeyan K. Antimicrobial evaluation of methanolic extract of Colliandria surinamensis on some pathogenic organisms. Acta Pol Pharm-Drug Res 2007;64(5):449-51.