

مقایسه اثر ضد باکتریایی عصاره اتانولی برگ گیاه *Mentha longifolia* (L.) Hud. در رویشگاه‌های مختلف شمال ایران

پریسا تربتی‌نژاد^۱، سیده‌معصومه میرتقی^۱، فصیححه لیوانی^۲، هانیه باقری^{۳*}

^۱ کارشناس علوم آزمایشگاهی، دانشگاه علوم پزشکی گلستان، گرگان، ایران

^۲ کارشناس ارشد علوم گیاهی، واحد گرگان، دانشگاه آزاد اسلامی، گرگان، ایران

^۳ کارشناس ارشد میکروبیولوژی، دانشگاه علوم پزشکی گلستان، گرگان، ایران

تاریخ دریافت: ۹۳/۶/۳۱ تاریخ پذیرش: ۹۳/۹/۸

چکیده

عفونت‌های ادراری و مقاومت آنتی‌بیوتیکی در دنیا رو به افزایش است. در این میان نقش فرآورده‌های گیاهی به واسطه داشتن طیف وسیعی از ترکیبات زیستی فعال و طبیعی بسیار با اهمیت است. پونه کوهی (*Mentha longifolia* (L.) Hud.) یکی از گیاهان دارویی معطر است که در طب سنتی برای درمان عفونت‌های مجاری ادرار استفاده می‌شود. در این تحقیق اثرات ضدباکتریایی غلظت‌های مختلف عصاره اتانولی برگ‌های پونه کوهی جمع‌آوری شده از رویشگاه‌های زیارت (استان گلستان)، آلاشت و بیلاق دو هزار (استان مازندران) با دو روش انتشار دیسک و چاهک، علیه چهار باکتری مولد عفونت مجاری ادراری (اشریشیا کلی، استافیلوکوکوس اورئوس، استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس و استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس) مورد مطالعه قرار گرفت. تا رویشگاه بهینه با بهترین اثر ضد باکتریایی گیاه معرفی گردد. یافته‌ها نشان داد، عصاره اتانولی برگ پونه جمع‌آوری شده از هر سه رویشگاه اثر مهاری خوبی بر رشد باکتری‌های گرم مثبت داشت، اما در رویشگاه‌های آلاشت (۱۶۸۳ متر) و بیلاق دو هزار (۱۱۷ متر) نسبت به رویشگاه زیارت (۹۱۵ متر) به صورت معنی‌داری نتایج بهتری مشاهده شد (در سطح یک درصد). به طوری که در این رویشگاه‌ها، تقریباً ۱۰۰ درصد سویه‌های استافیلوکوکوس منتخب نسبت به عصاره حساسیت نشان دادند. لذا ضمن تایید استفاده سنتی از پونه کوهی جهت درمان عفونت‌های مجاری ادرار می‌توان بیان داشت هنگام استفاده از یک گیاه دارویی در درمان نوع خاصی از بیماری باید به رویشگاه آن نیز توجه نمود تا بهترین اثر درمانی حاصل شود.

واژگان کلیدی: اثر ضد باکتریایی، استافیلوکوکوس، استان‌های گلستان و مازندران، پونه کوهی (*Mentha longifolia* (L.) Hud.)، عصاره اتانولی

* نویسنده مسئول: bagheri.hanieh@gmail.com

(al., 2014) که در طب سنتی غالباً از دمکرده برگ‌های آن به‌عنوان مدر (Ghaderi et al., 2014)، تسریع کننده عمل هضم، رفع آسم، اسپاسم، نفخ، درد معده، سردرد، سرماخوردگی و سرفه و همچنین در استعمال خارجی برای درمان زخم‌ها و غدد متورم استفاده می‌شود و به‌عنوان آنتی‌اکسیدان، مقوی سیستم ایمنی، ضدقارچ، ضدالتهاب و ضد میکروب استفاده می‌شود (Unnithan et al., 2013).

در بررسی‌های مختلف فیتوشیمیایی، حضور فلاونوئیدهای مختلف، مونوترپن‌های کتون، تانن‌ها و ساپونین‌ها را در گونه‌های مختلف جنس *Mentha* گزارش شده است که مسئول فعالیت‌های فارماکولوژیکی و بیولوژیکی این گیاهان هستند. بیان شده است که شاید بیشترین فعالیت ضد باکتریایی عصاره اتانولی پونه به‌دلیل محتوی بالای فلاونوئیدهای آن باشد. حضور فلاونوئیدهای بسیاری مانند کوئرستین، لوتئولین، آپیژنین و مشتقات گلیکوزیدی کامفرول در برگ‌های این گیاه گزارش شده است (Razavi et al., 2012). در حقیقت این ترکیب‌ها به‌عنوان یک ضدباکتری قوی عمل می‌کنند (Akroum et al., 2009).

عفونت‌های مجاری ادراری، یکی از مهمترین و شایع‌ترین عفونت‌هایی است که در گروه‌های سنی مختلف رخ می‌دهد و از نظر فراوانی، دومین عفونت پس از عفونت‌های مجاری تنفسی است که می‌تواند منجر به بروز عوارض خطرناکی مانند اختلالات دستگاه ادراری، فشار خون، اورمی و زایمان زودرس در زنان باردار شود (ملاعباس‌زاده و همکاران، ۱۳۹۲). از جمله باکتری‌های شایع در این بیماری می‌توان به اشریشیاکلی، پروتئوس ولگاریس، کلبسیلا پنومونیه، استافیلوکوکوس‌ها، انتروباکتر، سیتروباکتر و

استفاده گسترده از عوامل ضد باکتریایی منجر به مقاومت آنتی‌بیوتیکی باکتری‌ها و انتشار ژن‌های مقاوم در بین میکروارگانیزم‌های بیماری‌زا شده است (Banerjee et al., 2014). در دسترس نبودن و هزینه بالای آنتی‌بیوتیک‌های نسل جدید با میزان اثر محدود، منجر به افزایش مرگ و میر شده است. لذا، به ترکیباتی از سایر منابع با فعالیت ضد میکروبی نیاز است (Unnithan et al., 2013). فعالیت ضد میکروبی بسیاری از گیاهان بررسی شده است و تعداد زیادی نیز مهارکننده رشد باکتری‌های پاتوژن را نشان داده‌اند. طب سنتی گیاهی برای قرن‌ها است که در بسیاری از نقاط جهان برای درمان بیماری‌های مختلف شناخته شده و استفاده از این عوامل ضدباکتری، انقلابی در درمان عفونت‌های مختلف باکتریایی ایجاد کرده است. آنالیزهای فیتوشیمیایی عصاره گیاهان دارویی نشان داده است که این گیاهان دارای ترکیب‌های ثانویه بسیاری (Banerjee et al., 2014) مانند تانن‌ها، ترپنوئیدها، آلکالوئیدها و فلاونوئیدها هستند که در شرایط *in vitro* فعالیت‌های ضد میکروبی، ضدسرطانی، ضدانگلی (Al-Ali et al., 2014)، ضد ویروسی (Al-Ali et al., 2012؛ Stanisavljević et al., 2012)، ضدقارچی، ضدباکتریایی و ضدالتهابی دارند (Stanisavljević et al., 2012).

جنس *Mentha* متعلق به تیره نعنا، دارای ۲۵ تا ۳۰ گونه گیاهی، اغلب در مناطق معتدل اروپا و آسیا، استرالیا و جنوب آفریقا یافت می‌شود (Ghaderi et al., 2014). فعالیت‌های زیستی مختلفی از جمله: ضدباکتری، ضدقارچ و حشره‌کشی برای گونه‌های این جنس گزارش شده است (Saeidi et al., 2014). پونه کوهی با نام علمی *Mentha longifolia* (L.) Hud. گیاهی چند ساله و معطر است (Stanisavljević et al., 2012).

مواد و روش‌ها

جمع‌آوری گیاه: طی عملیات صحرایی فراوان گیاه *Mentha longifolia*(L.) پونه کوهی با نام علمی Hud. در فصل گل‌دهی آن (خرداد و تیرماه) از رویشگاه‌های زیارت در استان گلستان، آلاشت و بیلاق دو هزار در استان مازندران جمع‌آوری گردید. نمونه هر باریومی گیاه مورد مطالعه در هر باریوم مرکز تحقیقات گیاهان دارویی دانشگاه آزاد اسلامی واحد گرگان شناسایی و عصاره‌گیری شد. بدین صورت که ابتدا برگ‌های جوان گیاه پونه‌هاز پایه جدا و در شرایط مناسب (مکان تاریک و با جریان هوا) خشک شد و سپس با دستگاه آسیاب برقی پودر گردید.

آماده‌سازی عصاره اتانولی گیاه: به منظور تهیه عصاره اتانولی، از اتانول ۷۰ درصد درجه و روش پرکولاسیون استفاده شد. ۵۰ گرم از پودر هر یک از نمونه‌ها در داخل دکانتور ریخته و سپس مرحله به مرحله به آن اتانول افزوده شد. افزودن اتانول تا جایی ادامه یافت که حلال تمامی حجم نمونه‌ها را پوشش داد و علاوه بر آن مقداری از اتانول نیز روی سطح نمونه داخل دکانتور را کاملاً پوشاند. مدت عصاره‌گیری در این تحقیق ۷۲ ساعت به طول انجامید. جداسازی عصاره‌ها از حلال به وسیله دستگاه روتاری و با کمک پمپ خلاء انجام گرفت (Mazandarani et al., 2007).

رقیق سازی عصاره گیاهان و تهیه دیسک‌های حاوی عصاره: در این مرحله عصاره اتانولی با پروپیلن گلیکول ۱۰ درصد رقیق شده و علاوه بر عصاره خالص، غلظت‌های مختلف (۱۲/۵، ۲۵، ۵۰، ۱۰۰، ۲۵۰ و ۵۰۰ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر) از عصاره تهیه شد (Shahverdi et al., 2008). سپس جهت تهیه دیسک‌های حاوی عصاره از دیسک‌های بلانک ساخت پادتن طب استفاده شد. بدین ترتیب که

سودوموناس اثرزینوزا اشاره نمود (کیایی و همکاران، ۱۳۸۹).

تاکنون در مطالعات بسیاری اثر ضد باکتریایی عصاره و اسانس گیاه پونه کوهی گزارش شده است (Dadi et Habbu et al., 2009; Hajlailu et al., 2008) al., 2009; Hafedh et al., 2010; Razavi et al., Unnithan et al., 2013; Nikšić et al., 2012; 2012; Banerjee et al., 2014; Saedi Al-Ali et al., 2014; Ghaderi et al., 2014). در تحقیق و همکاران (۲۰۱۴) عصاره اتانولی گیاه پونه به روش چاهک باعث مهار رشد باکتری‌های باسیلوس سوبتیلیس و استافیلوکوکوس اورئوس شد و همچنین فلاونوئید کوئرستین بیشترین اثر ضد باکتری را نسبت به فلاونوئیدهای لوتولین، آپی ژنین و کامفرول داشت. محققین نتیجه گرفتند که فلاونوئیدهای موجود در پونه باعث مهار رشد برخی میکروارگانیسم‌ها شده است که شاید علتی برای استفاده از این گیاه جهت درمان عفونت دستگاه‌های گوارشی، تنفسی و ادراری باشد (Akroum et al., 2009).

امروزه با توجه به عوارض داروهای شیمیایی و مقاومت میکروارگانیسم‌ها در برابر آنها در صورت اثبات اثر گیاهان علیه سویه‌های استاندارد و بالینی باکتریایی می‌توان از عصاره‌های گیاهان به‌عنوان آنتی‌بیوتیک و نگهدارنده طبیعی در صنایع غذایی و دارویی استفاده کرد. با نظر به رویکرد دوباره برای مصرف داروها و فرآورده‌های گیاهی، بررسی خواص دارویی گیاهان بومی هر منطقه از اهمیت خاصی برخوردار می‌باشد. لذا هدف از این مطالعه شناسایی و مقایسه اثر ضد میکروبی گیاه پونه کوهی (*Mentha longifolia*(L.) Hud.) جمع‌آوری شده از استان‌های گلستان (ارتفاعات زیارت) و مازندران (ارتفاعات آلاشت و بیلاق دو هزار) در شرایط آزمایشگاهی قرار گرفته است.

اختلاف بین گروه‌ها در سطح معنی‌داری $P < 0/01$ تعیین شد.

الف) روش انتشار در دیسک: ابتدا از چهار سویه باکتریایی سوسپانسیون میکروبی با کدورتی معادل لوله ۰/۵ مک فارلند ($1/5 \times 10^8 \text{ cfu/ml}^{-1}$) تهیه شد. سپس با ۱۰۰ میکرولیتر از سوسپانسیون تهیه شده بر سطح محیط کشت مولر هیتون آگار کشت یکنواختی از باکتری‌ها انجام شد. آنگاه دیسک‌های حاوی رقت‌های مختلف عصاره با فاصله معین از یکدیگر از لبه پلیت بر روی سطح یکنواخت آگار قرار داده شدند. پلیت‌ها به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد گرمخانه‌گذاری شده و نتایج اثر ضد باکتریایی با اندازه‌گیری قطر هاله عدم رشد اطراف دیسک‌ها ثبت شد (Mazandarani *et al.*, 2007).

ب) روش انتشار در چاهک: بعد از تهیه غلظت نیم مک فارلند از کشت ۲۴ ساعته باکتری‌ها، ۱۰۰ میکرولیتر از سوسپانسیون تهیه شده بر سطح محیط کشت مولر هیتون آگار، کشت یکنواخت باکتری‌ها انجام شد. سپس با کمک پپیت پاستور استریل، چاهکی به قطر ۶ تا ۷ میلی‌متر در محیط ایجاد نموده و ۱۰۰ میکرولیتر از رقت‌های تهیه شده از عصاره، داخل آن ریخته شد و قطر هاله عدم رشد پس از ۲۴ ساعت گرمخانه‌گذاری در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد بررسی و ثبت شد (مازندرانی و همکاران، ۱۳۸۸).

نتایج

بررسی میانگین قطر هاله عدم رشد در هر دو روش مشخص کرد که عصاره اتانولی پونه کوهیبر روی همه باکتری‌های منتخب به غیر از اشریشیاکلی اثر مهارکنندگی داشته و بیشترین اثر آن مربوط به دیسک‌ها و چاهک‌های واحد غلظت ۵۰۰ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر عصاره بوده است. یا به عبارت دیگر با

دیسک‌های بلانک در لوله‌های حاوی رقت‌های تعیین شده از عصاره‌ها قرار گرفتو ۵ تا ۱۰ دقیقه دیسک‌ها در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه تا کاملاً خشک شد سپس جهت دیسک‌گذاری آماده شد (Mashhadian, 2006).

تهیه سویه باکتری‌های مورد مطالعه: باکتری‌های مورد استفاده در این تحقیق شامل سویه‌های استاندارد اشریشیاکلی (PTCC 1399)، استافیلوکوکوس اورئوس (PTCC 1431)، استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس (PTCC 1435) و استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس (PTCC 1440) بودند که همگی به صورت لیوفیلیزه از مجموعه میکروبی سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران تهیه گردیدند. نمونه‌های میکروبی مطابق با روش‌های استاندارد احیاء شدند.

بررسی اثر ضد باکتریایی: در این تحقیق برای اثر ضد باکتریایی عصاره اتانولی پونه از دو روش انتشار در دیسک و چاهک گذاری انجام شد و قطر هاله عدم رشد بر حسب میلی‌متر اندازه‌گیری شد. قطر هاله عدم رشد کمتر از ۸ میلی‌متر به‌عنوان مقاوم، ۸ تا ۱۲ میلی‌متر به‌عنوان نسبتاً حساس و بیشتر از ۱۲ میلی‌متر به‌عنوان حساس در نظر گرفته شد (Mazandarani *et al.*, 2007). از پلی‌اتیلن گلیکول ۱۰ درصد به‌عنوان شاهد منفی و از آنتی‌بیوتیک جنتامایسین به‌عنوان شاهد مثبت استفاده گردید. برای حصول اطمینان، این آزمایش برای هر سویه باکتری سه بار تکرار گردید و میانگین قطر هاله عدم رشد در سه بار تکرار، به‌عنوان قطر نهایی ثبت شد. ستونک‌های خطا نشان‌دهنده انحراف خطا (SE) هستند. تجزیه و تحلیل داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار آماری SPSS نسخه ۲۱ انجام شد. جهت بررسی وجود اختلاف معنی‌دار در نتایج به‌دست آمده از آزمون دانکن استفاده گردید و

مقایسه اثر رویشگاه‌های مختلف بر میزان فعالیت ضدباکتریایی عصاره اتانولی برگ پونه کوهی در روش انتشار در دیسک و چاهک در شکل ۲ ارائه شده است. میانگین قطر‌هاله عدم رشد در رویشگاه‌های آلاشت (استان مازندران- ۱۶۸۳ متر) و بیلاق دو هزار (استان مازندران- ۱۱۷ متر) نسبت به رویشگاه زیارت (استان گلستان- ۹۱۵ متر) به صورت معنی داری بیشتر بود (در سطح یک درصد) که نشان دهنده حساسیت بالاتر باکتری‌های گرم مثبت مورد مطالعه نسبت به عصاره گیاه جمع‌آوری شده از رویشگاه‌های مازندران نسبت به رویشگاه دیگر است. به‌طورکلی نتایج نشان داد که در هر دو روش، باکتری‌های استافیلوکوکوس مورد مطالعه نسبت به عصاره‌های گیاهی حساسیت نسبتاً بالایی داشتند.

افزایش غلظت عصاره میزان اثرگذاری آن بر روی رشد باکتری‌های مورد مطالعه (به غیر از اش‌ریشیاکلی) به صورت قابل توجهی افزایش یافت و موجب افزایش قطر‌هاله عدم رشد و حساسیت این باکتری‌ها نسبت به عصاره شد (جداول ۱ و ۲).

در روش انتشار در دیسک، عصاره گیاه جمع‌آوری شده از رویشگاه آلاشت (استان مازندران- ۱۶۸۳ متر) رشد هر سه باکتری استافیلوکوکوس مورد مطالعه را به میزان ۱۰۰ درصد مهار کرد. و در روش انتشار در چاهک علاوه بر مورد اخیر، عصاره گیاه جمع‌آوری شده از رویشگاه بیلاق دو هزار (استان مازندران- ۱۱۷ متر) رشد دو باکتری استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس و استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس را نیز به میزان ۱۰۰ درصد مهار کرد (جداول ۱ و ۲).

جدول ۱. میانگین قطر هاله عدم رشد در غلظت‌های مختلف عصاره اتانولی برگ پونه کوهی به روش انتشار در دیسک بر حسب میلی‌متر

رویشگاه	غلظت (mg ml ⁻¹)					
	۵۰۰	۲۵۰	۱۰۰	۵۰	۲۵	۱۲/۵
زیارت	-	-	-	-	-	-
	۲۱	۱۷	۱۴	۱۱	۱۰	-
	۲۲	۱۸	۱۵	۹	-	-
بیلاق دو هزار	۲۵	۲۰	۱۵	۱۰	۷	-
	-	-	-	-	-	-
	۲۲	۲۰	۱۹	۱۶	۱۴	۱۲
آلاشت	۳۰	۲۵	۲۰	۱۶	۱۱	۱۰
	۳۰	۲۸	۲۱	۱۸	۱۱	۱۰
	-	-	-	-	-	-
-	۲۶	۲۵	۲۱	۱۹	۱۹	۱۴
	۳۵	۳۰	۲۷	۲۴	۲۰	۲۰
	۳۱	۳۰	۳۰	۲۱	۲۳	۲۰

(-) عدم مشاهده هاله مهار رشد

جدول ۲. میانگین قطر هاله عدم رشد در غلظت‌های مختلف عصاره اتانولی برگ پونه کوهی به روش انتشار در چاهک بر حسب میلی‌متر.

غلظت (mg ml ⁻¹)	۱۲/۵	۲۵	۵۰	۱۰۰	۲۵۰	۵۰۰	رویشگاه
							باکتری
							اشرشیاکلی
-	-	-	-	-	-	-	زیارت
۲۰	۱۹	۱۷	۱۷	۱۴	۱۰	استافیلوکوکوس اورئوس	
۲۰	۲۰	۱۹	۱۵	۱۲	-	استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس	
۲۹	۲۸	۲۱	۱۶	۱۳	-	-	استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس
							اشرشیاکلی
-	-	-	-	-	-	-	بیلاق دو هزار
۲۴	۲۳	۲۲	۲۱	۱۸	۱۱	استافیلوکوکوس اورئوس	
۲۷	۲۴	۲۳	۲۱	۱۷	۱۵	استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس	
۳۰	۲۸	۲۷	۲۵	۲۱	۲۰	-	استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس
							اشرشیاکلی
-	-	-	-	-	-	-	آلاشت
۲۸	۲۶	۲۵	۲۳	۲۲	۲۱	استافیلوکوکوس اورئوس	
۳۰	۲۹	۲۷	۲۵	۲۳	۲۲	استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس	
۳۵	۳۴	۳۰	۲۷	۲۵	۲۴	-	استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس

(-) عدم مشاهده هاله مهار رشد

بحث

باکتری گرم منفی مقاوم بود که با نتایج دست آمده توسط Akroum و همکاران (۲۰۰۹) و Al-Bayati (۲۰۰۹) مطابقت داشت. یکی از دلایل این امر ممکن است در ارتباط با قدرت نفوذ عصاره به داخل باکتری باشد. زیرا ساختمان غشای باکتری‌های گرم منفی به دلیل خاصیت آب دوستی قوی به عنوان یک سد دفاعی در برابر عوامل خارجی عمل می‌کند (مدرسی چهاردهی و همکاران، ۱۳۹۱؛ Khanam et al., 2014) و در نتیجه نفوذپذیری غشای باکتری‌های گرم منفی خیلی کمتر از باکتری‌های گرم مثبت است (Ramtin et al., 2014) که این امر در نتایج سایر محققان هم دیده می‌شود (کیایی و همکاران، ۱۳۸۹؛ عروجعلیان و همکاران، ۱۳۸۹؛ خسروی‌نیا و همکاران، ۱۳۹۲).

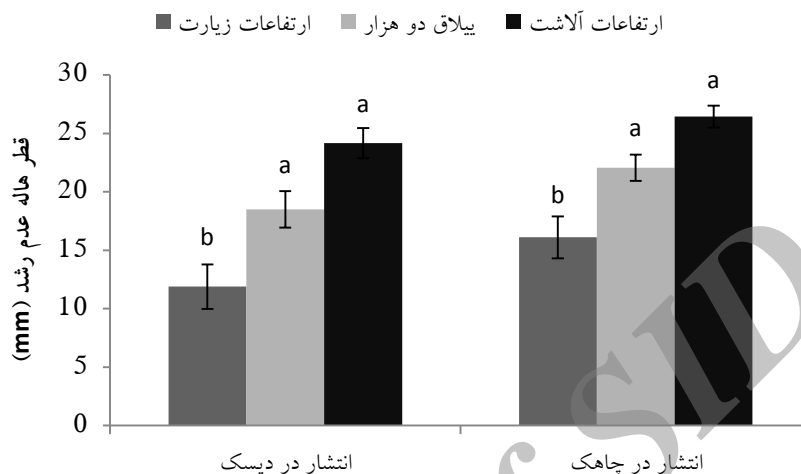
نتایج مطالعه حاضر نشان داد که با افزایش غلظت عصاره، حساسیت باکتری‌های گرم مثبت نسبت به عصاره افزایش یافت (جداول ۱ و ۲). تحقیقات نشان داده است که غلظت عصاره بر شدت اثر ضد

در تحقیق حاضر توانایی عصاره اتانولی برگ‌های گیاه پونه کوهی در سه رویشگاه مختلف در شمال کشور بر مهار رشد باکتری‌های گرم مثبت استافیلوکوکوس اورئوس، استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس و استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس و باکتری گرم منفی اشرشیاکلی که عوامل ایجاد عفونت مجاری ادرار هستند به دو روش انتشار در دیسک و چاهک با هدف استفاده از آن در آینده به عنوان جایگزینی برای آنتی بیوتیک‌های معمول و تعیین بهترین رویشگاه از نظر داشتن خاصیت ضد باکتریایی بیشتر مورد ارزیابی قرار گرفت.

نتایج مطالعه حاضر نشان داد که عصاره اتانولی پونه کوهی بر روی همه باکتری‌های منتخب به غیر از اشرشیاکلی اثر مهارکنندگی داشت (جداول ۱ و ۲). نتایج به دست آمده از این تحقیق نشان داد که باکتری‌های گرم مثبت به این عصاره حساس بودند و

باسیلوس سرئوس (Hamdan et al., 2007) مورد بررسی قرار گرفت و مشاهده شد که با رقیق شدن عصاره‌ها از اثر ضد میکروبی آن‌ها کاسته می‌شود که همسو با نتایج تحقیق حاضر بود.

میکروبی آن موثر می‌باشد (خسروی و ملکان، ۱۳۸۲). طی تحقیقاتی اثر ضد میکروبی عصاره ۴۵ گونه گیاه بومی ایران علیه سه سویه از باکتری استافیلوکوکوس اورئوس (Bonjar, 2004) و ۱۱ گونه گیاه دارویی بر



شکل ۱. مقایسه اثر ضدباکتریایی عصاره گیاه در رویشگاه‌های مختلف بر اساس میزان قطر هاله عدم رشد باکتری‌های استافیلوکوکوس مورد مطالعه ($P < 0/01$).

محققین بر این باورند که در گیاهان سنتز پلی فنل‌ها و فلاونوئیدهای کل در پاسخ به تنش‌های زنده و غیر زنده مانند ارتفاع (Jaakola et al., 2004) و یا شوری تحریک می‌شود که این ترکیب‌ها به دلیل وجود گروه‌های هیدروکسیل در ساختمان خود می‌توانند گیاه را در برابر اثرات مضر رادیکال‌های آزاد حفاظت کنند. در این راستا متابولیت‌های ثانویه شاید نقشی را در سازگاری گیاهان به شرایط تنش ایفا کنند. آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی در همه اندام‌های گیاهی وجود دارند و به‌طور معمول ترکیباتی که فعالیت آنتی‌اکسیدانی نشان می‌دهند شامل فنل‌ها، فلاونوئیدها، کاروتنوئیدها و ویتامین‌ها هستند. در دهه‌های اخیر، توجه خاصی به اثرات آنتی‌اکسیدانی فلاونوئیدها و توانایی آنها در اتصال و مهار رادیکال‌های آزاد شده است. علاوه بر نقش این ترکیب‌ها به‌عنوان آنتی‌اکسیدان، در طیف وسیعی از خواص دارویی

همچنین مشاهده شد که اثر ضد باکتریایی عصاره گیاه جمع‌آوری شده از رویشگاه‌های مازندران به‌صورت معنی‌داری نسبت به رویشگاه گلستان بیشتر بود (شکل ۱). از یک سو محققین بسیاری حضور مواد موثره و فعال ثانوی در عصاره و اسانس گیاه پونه را موجب بروز خاصیت ضد میکروبی آن بیان داشتند (Al- Ali et al., 2014; Hamdan et al., 2007; Saeidi et al., 2014; Ghaderi et al., 2014; Stanisavljević et al., Banerjee et al., 2014) و از سوی دیگر عوامل محیطی مانند شرایط اقلیمی یا جغرافیایی را عواملی تاثیرگذار بر روی کمیت و کیفیت متابولیت‌های ثانویه موجود در گیاهان دانسته‌اند (Ozkan et al., 2011; Otlas and Yalcin, 2012). در نتیجه، احتمالاً شدت فعالیت ضد باکتریایی گیاهان می‌تواند به‌صورت غیرمستقیم تحت تاثیر شرایط محیطی قرار گیرد.

نسبتاً برابر با رویشگاه مرتفع (منطقه آلاشت- ۱۶۸۳ متر) نشان داد به طوری که بین اثر ضد باکتریایی عصاره این گیاه در دو رویشگاه مازندران اختلاف معنی دار در سطح ۱ درصد وجود نداشت (شکل ۱). شاید علت این امر نزدیک بودن این رویشگاه (بیلاق دو هزار- ۱۱۷ متر) به دریا و در نتیجه میزان شوری بالاتر محلول خاک آن منطقه باشد. در این راستا طی تحقیقاتی افزایش ترکیبات فنلی و فلاونوئیدی در گیاهان نخود (Singh, 2004)، فلفل قرمز (Navaro et al., 2006)، *Bruguiera parviflora* (al., 2006) و *Colubrina asiatica* (Sonar et al., 2011) (2002) تحت شرایط تنش شوری گزارش شده است. با توجه به مسائل بیان شده، شاید علت بالاتر بودن اثرات ضد میکروبی عصاره اتانولی پونه کوهی جمع آوری شده از رویشگاه‌های مازندران نسبت به رویشگاه دیگری دلیل وجود تنش‌های محیطی بیشتر در این رویشگاه‌ها باشد.

نتیجه‌گیری نهایی

در تحقیق حاضر عصاره اتانولی گیاه پونه جمع آوری شده از رویشگاه‌های استان مازندران نسبت به رویشگاه استان گلستان فعالیت ضد باکتری بالاتری نشان داد که احتمالاً به علت وجود تنش‌های محیطی بیشتر (عامل ارتفاع، UV و شوری خاک) و به دنبال آن القای بیشتر سنتز متابولیت‌های ثانویه بود. همچنین در این تحقیق مهار بسیار خوب رشد باکتری‌های استافیلوکوکوس اورئوس، استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس و استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس می‌تواند استفاده از این گیاه را در طب سنتی به عنوان کاهش دهنده عفونت مجاری ادرار تایید کند. از این رو، با توجه به مسئله افزایش همه روزه مقاومت آنتی بیوتیکی و عوارض جانبی داروهای شیمیایی می‌توان با انجام پژوهش‌های مشابه زمینه را برای جایگزینی

مانند اثرات ضد حساسیت، حفاظت کبد، ضد ویروس، ضد سرطان، ضد زخم، ضد آرتریت، ضد التهاب، ضد میکروب، ضد روماتیسم، حفاظت قلبی- عروقی و انبساط عروق نقش دارند (Ivan & Oprică, 2013).

در تحقیق حاضر، ارتفاع رویشگاه آلاشت (استان مازندران- ۱۶۸۳ متر) بیشتر از دو رویشگاه دیگر است. محققین بین افزایش ارتفاع از سطح دریا با کمیت و کیفیت مواد موثره ثانوی در گیاهان دارویی مختلف رابطه مستقیم مشاهده کردند (لیوانی، ۱۳۹۲؛ Yang and Miao, Rajasekaran et al., 2009) (2010).

افزایش ترکیب‌های فنلی و فلاونوئیدی با بالا رفتن ارتفاع به عنوان پاسخی در برابر افزایش اشعه UV می‌باشد (Jaakola and Hohtola, 2010). همچنین شدت نور، دوره‌های نوری و دما بر روی سنتز بسیاری از متابولیت‌های ثانویه تاثیر می‌گذارد (Hohtola, 2007). محققین بیان داشتند که در ارتفاعات بالاتر از ۱۵۰۰ متر، مقادیر بالاتری از ترکیب‌های فنلی در گیاهان وجود دارد (Jaakola et al., 2004). همچنین محققین فلاونوئیدهای موجود در عصاره گیاه پونه را عامل مهار رشد برخی باکتری‌ها عنوان کرده‌اند که شاید علتی برای استفاده از این گیاه جهت درمان عفونت دستگاه ادراری باشد (Akroum et al., 2009). با توجه به مسائل بیان شده، می‌توان اشعه UV را عاملی تنش‌زا بر گیاهان در ارتفاعات در نظر گرفت که احتمالاً روی مقدار فنل‌ها و فلاونوئیدهای کل اثر می‌گذارد و می‌تواند علتی برای افزایش اثر ضدباکتریایی عصاره گیاه جمع آوری شده از منطقه مرتفع (آلاشت- ۱۶۸۳ متر) در تحقیق حاضر باشد.

در تحقیق حاضر عصاره گیاه جمع آوری شده از بیلاق دو هزار (استان مازندران- ۱۱۷ متر) علی رغم کم بودن ارتفاع رویشگاه، خاصیت ضد باکتریایی

- oil on the morphology of four pathogenic bacteria visualized by atomic force microscopy. *African Journal of Microbiology Research*, 4(11): 1122-1127.
10. Hajlaoui, H., Snoussi, M., Ben Jannet, H., Mighri, Z. and Bakhrouf, A. 2008. Comparison of chemical composition and antimicrobial activities of *Mentha longifolia* L. ssp. *longifolia* essential oil from two Tunisian localities (Gabes and Sidi Bouzid). *Annals of Microbiology*, 58(3): 103-110.
 11. Hamdan, M., Al-Ismaïl, K. and Al-Delaimy, K. 2007. The antibacterial activity of selected edible plant extracts against *Bacillus cereus*. *Jordan Journal of Agricultural Sciences*, 3(2): 148-155.
 12. Hohtola, A. 2007. Northern plant as a source of bioactive products. 291-307. In: Taulavuori and Tauravuori (eds) *Physiology of Northern Plants under Changing Environment*. Res. Signpost, India, 307p.
 13. Ivan, M.A. and Oprică, L. 2013. Study of polyphenols and flavonoids contents of some halophytes species collected from Dobrogea region. *Bulletin of the Transilvania University of Braşov, Series II*, 6(2): 121-128.
 14. Jaakola, L. and Hohtola, A. 2010. Effect of altitude on flavonoid biosynthesis in plants. *Plant Cell and Environment*, 33: 1239-1247.
 15. Jaakola, L., Maatta-Riihinen, K.R., Karenlampi, S. and Hohtola, A. 2004. Activation of flavonoid biosynthesis by solar radiation in bilberry (*Vaccinium myrtillus* L.) leaves. *Planta*, 218(5): 721-728.
 16. Khanam, Z., Wen, C.S. and Ul Haq Bhat, I. 2014. Phytochemical screening and antimicrobial activity of root and stem extracts of wild *Eurycoma longifolia* Jack (Tongkat Ali). *Journal of King Saud University - Science*, (In Press), <http://dx.doi.org/10.1016/j.jksus.2014.04.006>
 17. Khosravi, A. and Malecan, M. 2004. Effects of *Lavandula stoechas* extracts on *Staphylococcus aureus* and other gram negative bacteria. *The Journal of Qazvin University of Medical Sciences*, 29: 3-9. (In Persian)
 18. Khosravinia, S., Ziaratnia, S.M., Bagheri, A. and Marashi, S.H. 2013. Investigation of antibacterial effects of cell suspension culture and comparison by essential oils and seed extract in *Bunium persicum*. *Journal of Research and Innovation in Food Science and Technology*, 2(1): 79-92. (In Persian)
 19. Kiaei, E., Mazandarani, M. and Ghaemi, E. 2010. Antibacterial activity of 7 species of medicinal plants on bacteria isolated from این ترکیبها با مواد ضد میکروبی سنتزی فراهم ساخت.
- منابع
1. Akroum, S., Bendjeddou, D., Satta, D. and Lalaoui, K. 2009. Antibacterial activity and acute toxicity effect of flavonoids extracted from *Mentha longifolia*. *American Journal of Scientific Research*, 4(2): 93-96.
 2. Al- Bayati, F.A. 2009. Isolation and identification of antimicrobial compound from *Mentha longifolia* L. leaves grow wild in Iraq. *Annals of Clinical Microbiology and Antimicrobials*, 8: 20-26.
 3. Al- Ali, K., Abdelrazik, M., Hemege, H. and Ozbak, H. 2014. Antibacterial activity of four herbal extracts against Methicillin resistant *Staphylococcus aureus* strains isolated from patients in Almadinah hospital, Saudi Arabia. *International Journal of Academic Scientific Research*, 2(2): 27-34.
 4. Banerjee, S., Banerjee, R.P. and Pradhan, N.K. 2014. A comparative study on antimicrobial activity of leaf extract of five medicinal plants and commonly used antibiotics. *American Journal of Phytomedicine and Clinical Therapeutics*, 2(6):788-795.
 5. Bonjar, S., 2004. Evaluation of antibacterial properties of some medicinal plants used in Iran. *The Journal of Ethnopharmacology*, 94: 301-305.
 6. Dadi, P.K., Ahmad, M. and Ahmad, Z. 2009. Inhibition of ATPase activity of *Escherichiacoli* ATP synthase by polyphenols. *International Journal of Biological Macromolecules*, 45(1): 72-9.
 7. Ghaderi, P., Ahmadi, R., Balkanyian, F., Moridikyia, A., Mahdavi, E. and Tavakoli, P. 2014. *In-vitro* antibacterial activity of bunium persicum and *Mentha longifolia* against *Bacillus subtilis* and *Staphylococcus aureus*. *International Conference on Chemical, Agricultural and Medical Sciences*, May 2-3, Antalya, Turkey.
 8. Habbu, P.V., Mahadevan, K.M., Shastry, R.A. and Manjunatha, H. 2009. Antimicrobial activity of flavanoid sulphates and other fractions of *Argyreia speciosa* (Burm.f) Boj. *Indian Journal of Experimental Biology*, 47(2): 121-8.
 9. Hafedh, H., Fethi, B.A., Mejdi, S., Emira, N. and Amina, B. 2010. Effect of *Mentha longifolia* L. ssp *longifolia* essential

29. Otlés, S. and Yalcin, B. 2012. Phenolic Compounds analysis of root, stalk and leaves of nettle. The Scientific World Journal, 2012: 1-12.
30. Ozkan, A., Yumrutas, O., Saygideger, S.D., Kulak, M. 2011. Evaluation of antioxidant activities and phenolic contents of some edible and medicinal plants from Turkey's flora. Advances in Environmental Biology, 5(2): 231-236.
31. Parida, A., Das, A. and Das. P. 2002. NaCl stress causes changes in photosynthetic pigments, proteins and other metabolic components in the leaves of a true mangrove, *Bruguiera parviflora*, in hydroponic cultures. The Journal of Plant Biology, 45(1): 38-36.
32. Rajasekaran, C., Kalavani, T., Jayakumararaj, R., Singh, A., Pusalkar, V.R. and Marimuthu, R. 2009. Studies on the impact of altitudinal gradient on ammonium assimilatory metabolism in *Glucine max* L. (Fabaceae). Ethnobotanical Leaflets, 13: 301-309.
33. Ramtin, M., Massiha, A., Khoshkholgh-Pahlaviani, M.R.M., Issazadeh, K., Assmar, M. and Zarrabi, S. 2014. *In vitro* antimicrobial activity of *Iris pseudacorus* and *Urtica dioica*. Zahedan Journal of Research in Medical Sciences, 16(3): 35-39.
34. Razavi, S.M., Zarrini, G. and Molavi, G. 2012. The evaluation of some biological activity of *Mentha longifolia* (L.) Huds growing wild in Iran. Pharmacologia, 3(10): 535-538.
35. Saeidi, S., Hassanpour, K., Ghamgosha, M., Heiat, M., Taheri, R.A., Mirhosseini, A. and Farnoosh, G. 2014. Antibacterial activity of ethyl acetate and aqueous extracts of *Menthalongifolia* L. and hydroalcoholic extract of *Zataria multiflora* Boiss. plants against important human pathogens. Asian Pacific Journal of Tropical Biomedicine, 4(12): 972-975.
36. Shahverdi, A.R., Ostad, S.N., Khodae, S., Bitarafan, L., Monsef-Esfahani, H.R., Jamalifar, H., Nikavar, B. and Mohseni, M. 2008. Antimicrobial and cytotoxicity potential of *Peganum harmala* smoke. Pathology Magazine, 4(15): 236-40.
37. Singh, A.K. 2004. The physiology of salt tolerance in four genotypes of chickpea during germination. Journal of Agricultural Science and Technology, 6: 87-93.
38. Sonar, B.A., Desai Nivas, M., Gaikwad, D.K. and Chavan, P.D. 2011. Assessment of salinity-induced antioxidative defense UTI patients in Golestan province. Journal of Medicinal Plants, 9(34): 74-83. (Persian)
20. Livani, F. 2014. Total phenol and anthocyanin variation in different parts of *Prunus spinosa* L. and *Mespilus germanica* L. in Golestan province. Eco-phytochemical Journal of Medicinal Plants, 1(4): 79-88.
21. Mashhadian, N.V. and Rakhshandeh, H. 2005. Antibacterial and antifungal effects of *Nigella sativa* extracts against *S. aureus*, *P. aeruginosa*. Pakistan Medical Sciences Journal, 21(1): 47-52.
22. Mazandarani, M., Ghaemi, E.A. and Ghaffari, F. 2009. Antibacterial survey of different extracts of *Peganum harmala* L. different parts in North East of Golestan province (Inche Borun). Journal of Plant Science Researches, 4(3):27-38. (In Persian)
23. Mazandarani, M., Yassaghi, S., Rezaei, M.B. and Ghaemi, E.A. 2007. Ethnobotany and anti bacterial activity from essential oil of two endemic *Hypericum* species in North of Iran. Asian Journal of Plant Sciences, 6(2): 354-358.
24. Modarresi Chahardehi, A., Ibrahim, D., Fariza Sulaiman, S. and Aboulhassani, F. 2012. Determination of antimicrobial activity of various extracts of stinging nettle (*Urtica dioica*). Journal of Medicinal Plants, 2(42): 98-104. (In Persian)
25. Molaabaszadeh, H., Hajisheikhzadeh, B., Mollazadeh, M., Eslami, K. and Mohammadzadeh Gheshlaghi, N. 2013. The study of sensibility and antimicrobial resistance in *Escherichia coli* isolated from urinary tract infection in Tabriz city. Journal of Fasa University of Medical Sciences, 3(2): 149-154. (In Persian)
26. Navarro, J.M., Flores, P., Garrido, C. and Martinez, V. 2006. Changes in the contents of antioxidant compounds in pepper fruits at ripening stages, as affected by salinity. Food Chemistry, 96(1): 66-73.
27. Nikšić, H., Kovač-Bešović, E., Makarević, E. and Đurić, K. 2012. Chemical composition, antimicrobial and antioxidant properties of *Mentha longifolia* (L.) Huds. Essential oil. Journal of Health Sciences, 2(3): 192-200.
28. Oroujalian, F., Kasra Kermanshahi, R., Azizi, M. and Basami, M.R. 2010. Synergistic antibacterial activity of the essential oils from three medicinal plants against some important food-borne pathogens by microdilution method. Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants, 2: 133-146. (In Persian)

- extracts of *Mentha longifolia* (L.) Hudson dried by the use of different techniques. Chemical Industry & Chemical Engineering Quarterly, 18(3) 411-420.
41. Unnithan, C.R., Gebreselassie, H., Sushen, U., Reddy, D.N., Woldu, A. and Muuz, M. 2013. Chemical composition and antibacterial activity of essential oil of *Mentha longifolia* L of Mekole, Ethiopia. Journal of Biological & Scientific Opinion, 1(3): 151-153.
42. Yang, F. and Miao, L.F. 2010. Adaptive responses to progressive drought stress in two poplar species originating from different altitudes. Silva Fennica, 44(1): 23-27.
- system in *Colubrina asiatica* Brong. Journal of Stress Physiology & Biochemistry, 7(3): 193-200
39. Stanisavljević, D., Đorđević, S., Milenković, M., Lazić, M., Veličković, D., Ranđelović, N. and Zlatković, B. 2014. Antimicrobial and antioxidant activity of the essential oils obtained from *Mentha longifolia* L. Hudson, dried by three different techniques. Records of Natural Products, 8(1): 61-65.
40. Stanisavljević, D.M., Stojičević, S.S., Đorđević, S.M., Zlatković, B.P., Veličković, D.T., Karabegović, I.T. and Lazić, M.L. 2012. Antioxidant activity, the content of total phenols and flavonoids in the ethanol

Archive of SID