

بررسی تأثیر عصاره آبی دو گیاه *Scrophularia striata* Boiss. و *Artemisia sieberi* Besser *In vitro* بر رشد لیشمانیا مازور در شرایط

عبدالحسین دلیمی^{۱*}، محسن اربابی^۲ و راضی ناصری فر^۲

۱- نویسنده مسئول، استاد، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس، پست الکترونیک: dalimi_a@modares.ac.ir

۲- دانشجوی دکتری، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس

تاریخ پذیرش: آذر ۱۳۹۰

تاریخ اصلاح نهایی: آذر ۱۳۹۰

تاریخ دریافت: مهر ۱۳۸۹

چکیده

لیشمانیازیس جلدی یک بیماری عفونی آندمیک و از معضلات مهم بهداشتی در بسیاری از کشورها از جمله ایران می‌باشد. بهدلیل عدم وجود واکسن مؤثر بروز بیماری در اکثر نقاط دنیا رو به افزایش است. استفاده از ترکیب‌های آنتی‌موان پنج ظرفیتی به عنوان داروهای خط اول درمان، همراه با محدودیت‌ها و عوارض جانبی متعددی می‌باشد. از این رو نیاز به ساخت داروهای جدید ارزان، قابل دسترس و با عوارض کم جهت جایگزینی ترکیب‌های شیمیایی موجود کاملاً احساس می‌گردد. داروهای با منشأ گیاهی می‌تواند به مرور جایگزین مناسبی باشد. به همین منظور در پژوهش حاضر، تأثیر دو گیاه بومی درمنه *Artemisia sieberi* و تشنه‌داری *Scrophularia striata* Boiss. بر رشد لیشمانیا مازور در شرایط *In vitro* مورد بررسی قرار گرفت. بدین منظور غلظت‌های مختلف عصاره آبی گیاه درمنه و تشنه‌داری در شرایط *In vitro* روی رشد پروماستیگوت‌های لیشمانیا مازور در داخل پلیت و رشد آماتیگوت‌ها در ماکروفائزها مورد بررسی قرار گرفت. طبق یافته‌های این بررسی، پروماستیگوت‌های لیشمانیا مازور در محیط کشت RPMI تحت تأثیر غلظت‌های ۲۰٪ و ۲۵٪ درمنه، در همان روز اول به‌طور کامل از بین رفتند. در حالی که تشنه‌داری در غلظت ۲۵٪ و در روز سوم باعث مرگ انگل گردید. کاهش رشد انگل در محیط کشت RPMI تحت تأثیر درمنه در هر ۳ غلظت به‌طور معنی‌داری بیشتر از تشنه‌داری بود. غلظت‌های ۲۰٪ درمنه در روز دوم و غلظت ۲۵٪ تشنه‌داری در روز سوم باعث از بین بردن کامل آماتیگوت‌های لیشمانیا مازور درون ماکروفائز گردید.

واژه‌ای کلیدی: عصاره آبی، تشنه‌داری (*Artemisia sieberi* Besser)، درمنه (*Scrophularia striata* Boiss.)، لیشمانیا مازور.

مقدمه

استخراج از گیاهان تغییر شکل یافته‌اند

(<http://www.who.int/tdr/disease/leish>)

در همین راستا، با توجه به تنوع آب و هوایی و در نتیجه فلور گیاهی بسیار متنوع در ایران، امکان شناسایی مواد مؤثره گیاهی در گیاهان مختلف بومی کشور و

استفاده از گیاهان دارویی برای درمان بیماریها سابقه طولانی دارد. گرچه قسمت عمده داروهای رایج منشأ شیمیایی دارند، اما برآورده شده‌است که حدود یک سوم کلیه فرآورده‌های دارویی منشأ گیاهی داشته و یا پس از

چندساله از تیره کاسنی یا همان تیره گل آفتابگردان است. به گیاه *Artemisia sieberi* در قدیم *Herba alba* گفته می‌شد (کلمه Herb به معنای گیاه یا علف و کلمه alba به معنای سفید رنگ است). به این گیاه درمنه دشتی می‌گویند. درمنه دشتی به گویش بیابان‌نشینان «ترخ» شهرت دارد. این گیاه بوی بخصوصی دارد و حدوداً سه چهارم از پوشش گیاهی فلات ایران از دامنه‌های البرز تا دشت‌های جنوبی ایران را فرا گرفته است. این گیاه بوته‌ای بسیار معطر، عنصر اصلی و غالب اجتماعات گیاهی در استپ‌های خشک و نیمه‌خشک کشور محسوب می‌شود. ارتفاع این بوته بین ۳۰ تا ۵۰ سانتی‌متر، دارای انشعابات متعدد و متراکم و به شکل کپه‌ای می‌باشد (امین، ۱۳۷۰).

بنظر می‌رسد که این گیاه دارای مواد مؤثر علیه لیشمانیا است. اثر ضدانگلی این دارو به علت داشتن خاصیت آلkalوئیدی (بربرین) در درمان عفونت کرم‌های گرد و همچنین بیماری مalaria و اثر ضدقارچی قابل توجه Giao et al., Price et al., 1999 آن به اثبات رسیده است (امین، ۱۳۷۰). در بررسی مشابهی که در مراکش صورت گرفته، اثر لیشمانیاگشی این گیاه در غلظت ۲ میکروگرم در میلی‌لیتر در پایه روغنی بر روی لیشمانیا ماژور (عامل سالک روستایی) و لیشمانیا تروپیکا (عامل سالک شهری) بسیار عالی گزارش شده است (Hatimi et al., 2001). با توجه به اهمیت درمان بیماری سالک در کشور ما و نیز عدم پاسخگویی کافی درمانهای موجود و ضرورت دستیابی به یک روش درمانی ساده و مؤثر که به صورت موضعی نیز قابل استفاده باشد، این پژوهش با هدف تعیین اثربخشی دو گیاه درمنه (*Artemisia sieberi*) و تشنه‌داری (*Scrophularia striata*) بر رشد لیشمانیا ماژور در

استخراج آنها به منظور تولید این مواد به مقدار زیاد و در سطح صنعتی وجود دارد. این کار به ویژه در مورد گیاهانی که منحصرآ زیستگاه آنها در ایران است و تاکنون کمتر مورد بررسی قرار گرفته‌اند، اهمیت ویژه‌ای دارد (رزمجو و همکاران، ۱۳۷۸).

بیماریهای انگلی در زمرة شناخته شده‌ترین بیماریهای هستند که همواره گریبانگیر انسان بوده و تلاش‌های زیادی برای شناخت عوامل ایجاد‌کننده، درمان و کنترل آنها صورت گرفته است. یکی از بیماریهای مهم انگلی لیشمانیوز است که امروزه گستره آن در حال پیشرفت می‌باشد.

از طرفی مقابله با پدیده مقاومت دارویی دارای اهمیت فراوانی است. شاید داروهای گیاهی بتوانند در کاهش مقاومت به داروهای شیمیایی نقش قابل توجهی ایفا نمایند، به طوری که این امر مورد توجه سازمان جهانی بهداشت نیز قرار گرفته است (رزمجو و همکاران، ۱۳۷۸). گیاه گل میمونی (*Scrophularia striata*) با نام محلی تشنه‌داری از تیره *Scrophulariaceae* است که اکثراً علفی یا بوته‌ای و بندرت درختی است. گل‌های پنج پر زیگومورف جام گل معمولاً به صورت کپسول دارای دانه‌های متعدد می‌باشد، از سرشاخه‌های این گیاه به عنوان مقوی معده استفاده می‌شود (Azadbakht, 2000).

درمنه نمونه‌ای از گیاهان بیابانیست که در ایران، فلسطین، سوریه، عراق، ترکیه، افغانستان و آسیای مرکزی (*Artemisia*) (Negahban et al., 2007) می‌روید. درمنه (*Negahban*) در ایران ۴۰۰ مهمترین جنس تیره کاسنی است که شامل حدود ۴۰۰ گونه در دنیا می‌باشد. گونه‌های این جنس به لحاظ داشتن خواص دارویی با اهمیت هستند. در ایران حدود ۳۴ گونه از این جنس وجود دارد. گیاهی یکساله یا

حذف حلال منتقل و تا حدود ۸۰٪ آب عصاره حذف گردید، آن‌گاه بقیه آن در حمام آب گرم در دمای ۳۰ درجه سانتی‌گراد تحت عمل حذف قرار گرفت. عصاره آبی (با بازده ۱۵٪) پس از فیلترایسون در غلظت‌های مختلف تهیه شد تا مورد استفاده قرار گرفت (زمجو و همکاران، ۱۳۷۸).

In vitro تهیه سریال رقت دارو جهت بررسی

پس از تهیه کشت لیشمانیا و انجام شمارش انگلی با استفاده از لام نئوبار، تعداد 20×10^7 انگل در یک میلی‌لیتر تعیین گردید. سپس با استفاده از محیط (RPMI) نسبت به تهیه غلظت‌های مختلف داروهای تشنه‌داری و درمنه (غلظت‌های ۰.۱٪ (1ml/100ml)، ۰.۵٪، ۱٪، ۰.۲۰٪ و ۰.۲۵٪) اقدام شد. پلیت‌ها پس از آماده شدن در ۲۷ درجه سانتی‌گراد نگهداری گردیدند و پس از ۲۴ ساعت، ۴۸ ساعت و ۷۲ ساعت با استفاده از لام نئوبار تعداد انگل موجود در یک میلی‌لیتر محیط کشت شمارش شد و با شاهد مورد مقایسه قرار گرفت. نمونه‌های شاهد فقط حاوی محیط RPMI و بدون دارو بودند.

استخراج ماکروفاژ صفاقی و بررسی (IC50) دارو به منظور بررسی (IC50) دارو، از ماکروفاژ موش (Balb/c) استفاده گردید. پس از انتخاب موش آن را وارد ظرف شیشه‌ای حاوی اتر نموده و بعد وارد الكل ۷۰٪ نموده تا غوطه‌ور شود، سپس آن را خشک و در زیر هود فیکس نموده و با تجویز ۵ میلی‌لیتر سرم فیزیولوژیک استریل به داخل پریتوان و زدن چند ضربه دوباره آن را کشیده تا ماکروفاژهای سرم موش خارج شوند. یک قطره از محلول حاوی ماکروفاژ روی لام قرار داده و با عدسی

شرایط *In vitro* و نیز در داخل ماکروفاژهای صفاقی موش به منظور بررسی (IC50) دارویی گیاهی انجام شد.

مواد و روشها

این مطالعه به صورت تجربی در دانشکده علوم پزشکی دانشگاه تربیت مدرس در سال ۱۳۸۸-۸۹ انجام گردید.

تهیه کشت انگل لیشمانیا مازور (MRHO/IR/75/ER) از دانشکده بهداشت و انتیتو تحقیقات بهداشتی دانشگاه تهران تهیه و نسبت به کشت آن اقدام گردید. روش کشت RPMI-(1640) بوده است. استفاده از محیط‌های مایع به همراه ۱۰ تا ۳۰ درصد سرم گوساله (FCS) باعث ایجاد شرایط بسیار مطلوب برای تکثیر زیاد پروماستیگوت‌های لیشمانیا می‌گردد (De Carvalho & Ferreira, 2001).

تهیه عصاره آبی تشنه‌داری (*Scrophularia Striata*) و درمنه (*Artemisia sieberi*)

این گیاهان از دامنه کوههای زاگرس جمع‌آوری شدند، پس از تمیز کردن اندام هوایی همراه با ریشه آن را در سایه خشک نموده و توسط آسیاب آن را پودر کرده و در شرایط مناسب و بهینه نگهداری گردید و پس از ارسال به شرکت باریج اسانس کاشان عصاره آبی خالص این گیاه تهیه گردید. برای تهیه عصاره آبی بهازای هر گرم پودر، حدود ۱۰ میلی‌لیتر آب مقطور درون بشر ریخته و پس از جوش آمدن آب مقطور به آن پودر گیاه را اضافه نموده و به مدت ۱۵ دقیقه جوشانده می‌شود، سپس مایع بدست آمده توسط قیف بوختار و با استفاده از کاغذ صاف معمولی صاف گردید. سپس عصاره صاف شده به دستگاه

موش در محیط RPMI و غلظت‌های ۱٪، ۵٪، ۱۰٪ و ۲۰٪ عصاره آبی گیاهان مذکور بر رشد پروماستیگوت‌های کشت داده شده در محیط RPMI در سه روز متوالی مورد مقایسه قرار گرفتند.

یافته‌ها نشان داد که غلظت ۲۵٪ درمنه در کاهش درصد ماکروفاژهای آلووده به آماستیگوت و یا محو کامل آنها نسبت به سایر غلظت‌ها مؤثرتر بوده است ($P = 0.001$). علاوه‌بر این در مقایسه با تشنه‌داری اثربخشی بیشتری دارد (جدول ۱).

مقایسه درصد ماکروفاژهای آلووده به آماستیگوت در محیط‌های کشت تحت تأثیر غلظت‌های سه‌گانه تشنه‌داری و به تفکیک روزهای آزمایش نشان داد که غلظت ۲۵٪ در کاهش و یا محو کامل آماستیگوت‌های آلووده به طور معنی‌داری نسبت به سایر غلظت‌ها از تأثیر بیشتری برخوردار می‌باشد ($P = 0.001$) (جدول ۲).

در جدولهای ۴ و ۳ تأثیر عصاره آبی غلظت‌های مختلف دو داروی تشنه‌داری و درمنه طی سه روز متوالی بر رشد پروماستیگوت‌های لیشمانیا مازور در محیط کشت به طور کلی با یکدیگر مقایسه شده است. مقایسه RPMI غلظت‌های ۱٪، ۵٪، ۱۰٪ و ۲۰٪ و ۲۵٪ عصاره آبی دو داروی درمنه و تشنه‌داری بر میزان رشد پروماستیگوت‌های لیشمانیا مازور در داخل پلیت نشان داد که غلظت ۱٪ درمنه در روزهای دوم و سوم باعث کشته شدن کامل پروماستیگوت‌ها گردید. در روز اول درمنه نسبت به تشنه‌داری به طور معنی‌داری سبب کاهش رشد انگل گردید ($P = 0.001$) (جدولهای ۴ و ۳). با افزایش زمان آزمایش اثر تشنه‌داری در کاهش رشد انگل قابل توجه بوده است. در غلظت ۵٪ کاهش رشد پروماستیگوت‌ها در محیط تحت تأثیر درمنه محسوس‌تر از

۴۰ بررسی می‌نمایند تا تعداد ماکروفاژها مشخص گردد. باید به ازای هر ماکروفاژ حدود ۱۰ انگل محاسبه شود تا داخل ماکروفاژ قرار گیرد، برای این منظور باید حدود یک میلیون انگل در مجاورت ماکروفاژ قرار گیرد. این مخلوط در انکوباتور ۳۷ درجه و فشار ۵٪ CO_2 به مدت یک شبانه‌روز قرار داده می‌شود تا فرصتی برای ورود انگل به ماکروفاژ فراهم گردد. ظرف حاوی RPMI را خالی نموده و با آب مقطر استریل شستشو داده و بعد با RPMI حاوی FCS وارد فلاکس نموده و روی ظرف یخ قرار داده تا ماکروفاژهای حاوی انگل کنده شود. حدود ۱۰۰ میکرولیتر ماکروفاژهای حاوی انگل محلول در RPMI را به هر یک از حفره‌های پلیت کشت سلولی اضافه نموده و غلظت‌های مختلف داروی تشنه‌داری را در رقت‌های ۱۰٪، ۲۰٪ و ۳۰٪ وارد حفره‌ها نموده و آنرا با شاهد مقایسه می‌نمایند. سپس در روزهای اول، دوم و سوم باید از ماکروفاژ و انگل متاثر از غلظت‌های مختلف دارو لام تهیه و آن را با متانول فیکس نمود و پس از رنگ‌آمیزی با روش گیمسا نسبت به شمارش تعداد انگل در ۱۰۰ ماکروفاژ اقدام تا IC50 دارو بدست آید.

تجزیه و تحلیل داده‌ها

برای تجزیه و تحلیل اطلاعات و مقایسه بین گروه‌ها از روش مرربع کای به کمک بسته نرم‌افزاری SPSS ver 13 استفاده شد.

نتایج

در این مطالعه غلظت‌های ۱۰٪، ۲۰٪ و ۲۵٪ عصاره آبی دو داروی گیاهی درمنه و تشنه‌داری روی تعداد آماستیگوت‌های لیشمانیا مازور درون ماکروفاژهای صفاق

رشد پروماستیگوت‌ها شد ($P = 0.001$) (جدول ۳). بنابراین درمنه در غلظت ۲۰٪ بهترین تأثیر را دارا می‌باشد. در غلظت ۲۵٪ تشنه‌داری در روز سوم باعث مرگ کلیه پروماستیگوت‌ها شد و در روزهای اول و دوم نیز به طور کاملاً معنی‌داری باعث کاهش رشد انگل شد ($P = 0.001$) (جدول ۴). بدین ترتیب می‌توان گفت تشنه‌داری در غلظت ۲۵٪ بیشترین اثربخشی را داشته است.

غلظت ۱٪ می‌باشد. در مورد تشنه‌داری نیز با افزایش زمان رشد انگل به طور معنی‌داری کاهش داشته ($P = 0.001$) که نسبت به غلظت ۱٪ بیشتر است (جدولهای ۴ و ۳). در غلظت ۱۰٪ هر دو داروی درمنه و تشنه‌داری در کاهش و یا حذف کامل انگل نسبت به غلظت ۵٪ مؤثرتر بوده‌اند ($P = 0.001$) (جدولهای ۴ و ۳).

در غلظت ۲۰٪ درمنه به طور کامل باعث نابودی انگل گردید و تشنه‌داری نیز به طور معنی‌داری باعث کاهش

جدول ۱- مقایسه درصد ماکروفاژهای آلوده به آماتیگوت لیشمانیا مازور با استفاده از

غلظت‌های مختلف داروی درمنه در محیط کشت RPMI

P.value بین گروه‌ها	درصد ماکروفاژهای آلوده پس از			گروه‌ها
	۷۲ ساعت	۴۸ ساعت	۲۴ ساعت	
$P=0.001$.	٪۱	٪۲۷	محیط کشت حاوی ۱۰٪ داروی درمنه
	.	۰	٪۲۱	محیط کشت حاوی ۲۰٪ داروی درمنه
	.	۰	٪۱۵	محیط کشت حاوی ۲۵٪ داروی درمنه
	٪۳۵	٪۷۷	٪۸۶	محیط کشت بدون دارو

جدول ۲- مقایسه درصد ماکروفاژهای آلوده به آماتیگوت لیشمانیا مازور با استفاده از

غلظت‌های مختلف داروی تشنه‌داری در محیط کشت RPMI

P.value بین گروه‌ها	درصد ماکروفاژهای آلوده پس از			گروه‌ها
	۷۲ ساعت	۴۸ ساعت	۲۴ ساعت	
$P=0.001$	٪۳	٪۷	٪۵۱	محیط کشت حاوی ۱۰٪ داروی تشنه‌داری
	۰	٪۵	٪۴۳	محیط کشت حاوی ۲۰٪ داروی تشنه‌داری
	۰	٪۴	٪۴۰	محیط کشت حاوی ۲۵٪ داروی تشنه‌داری
	٪۳۵	٪۷۷	٪۸۶	محیط کشت بدون دارو

جدول ۳- مقایسه رشد پروماستیگوت‌های لیشمانیا مژور در غلظت‌های مختلف داروی درمنه در محیط کشت (RPMI) در زمان‌های مختلف

P.value بین گروه‌ها	خطای استاندارد \pm میانگین			گروه‌ها	
	تعداد پروماستیگوت پس از				
	۷۲ ساعت	۴۸ ساعت	۲۴ ساعت		
P=0.001	.	.	۱/۷ \pm ۱	محیط کشت حاوی ۱٪ داروی درمنه	
	.	.	۱/۱ \pm ۰/۶	محیط کشت حاوی ۵٪ داروی درمنه	
	.	.	۰/۵۸ \pm ۰/۳۳	محیط کشت حاوی ۱۰٪ داروی درمنه	
	.	.	.	محیط کشت حاوی ۲۰٪ داروی درمنه	
	.	.	.	محیط کشت حاوی ۲۵٪ داروی درمنه	
	۷۷۸ \pm ۱۹	۵۵۰ \pm ۱۶/۵	۵۳۰ \pm ۱۵	محیط کشت بدون دارو	

جدول ۴- مقایسه رشد پروماستیگوت‌های لیشمانیا مژور در غلظت‌های مختلف داروی تشنه‌داری در محیط کشت (RPMI) در زمان‌های مختلف

P.value بین گروه‌ها	خطای استاندارد \pm میانگین			گروه‌ها	
	تعداد پروماستیگوت پس از				
	۷۲ ساعت	۴۸ ساعت	۲۴ ساعت		
P=0.001	۲۸/۳ \pm ۳/۵	۳۴/۳ \pm ۴	۳۸ \pm ۲	محیط کشت حاوی ۱٪ داروی تشنه‌داری	
	۶/۷ \pm ۱/۵	۱۵ \pm ۱	۱۶/۲ \pm ۲	محیط کشت حاوی ۵٪ داروی تشنه‌داری	
	۴ \pm ۱	۸/۳ \pm ۶/۴	۱۲ \pm ۱	محیط کشت حاوی ۱۰٪ داروی تشنه‌داری	
	۱ \pm ۱	۶/۳ \pm ۱/۵	۹ \pm ۱	محیط کشت حاوی ۲۰٪ داروی تشنه‌داری	
	.	۱ \pm ۱	۱ \pm ۱	محیط کشت حاوی ۲۵٪ داروی تشنه‌داری	
	۷۷۸ \pm ۱۹	۵۵۰ \pm ۱۶/۵	۵۳۰ \pm ۱۵	محیط کشت بدون دارو	

تجویز این داروها از راه خوراکی فاقد فعالیت درمانی مؤثر می‌باشدند. به طوری که لازم است به مدت طولانی مصرف شوند. علاوه بر موارد مرگ و میر اثرهای جانبی این ترکیب‌ها عبارت است از: تهوع، استفراغ، دردهای شکمی، اسهال، سرفه، واکنش‌های پوستی مثل کهیرون، اریتم، تشنج، برادی کاردی، التهاب و دردهای عضلانی (Bas *et al.*, 2007; Fernández *et al.*, 1996؛ 2007). علاوه بر اثرهای جانبی

بحث
معمولًا در درمان انگل‌های تکیاخته‌ای از جمله لیشمانیوز داروهای ضدانگلی ممؤثر و ارزان در دسترس نمی‌باشد (Rocha *et al.*, 2005). ترکیب‌های پنج ظرفیتی آنتی‌موان خط اول و آمفوتیریسین B داروهای جایگزین در درمان لیشمانیازیس در اغلب کشورها از جمله ایران می‌باشند (Rocha *et al.*, 2005؛ Mohebali *et al.*, 2009).

همچنین این گیاه دارای خواص حشرهکشی تدخینی بوده و اثر آن بر روی آفات انباری *Callosobruchus*, *Tribolium* و *Sitophilus oryzae maculatus* Negahban et al., (2007) نتایج خوبی داشته است (castaneum). به نظر بودی تند اسانس این دارو در از بین بردن انگل نقش مهمی داشته باشد.

در مطالعه Moaddeb و همکاران (۲۰۰۵) اثر ضدالیشمانيایي عصاره صاف شده ریشه گیاه شیرین بیان (Persian licorice) در شرایط آزمایشگاه بر روی پرماستیگوت‌های لیشمانيا گزارش شده است.

علاوه بر این گیاه گل میمونی از ویژگی‌های ضدبacterیال در شرایط *in vitro* روی ایشوریشاکلی، پسودوموناس آئورژینوزا و استافیلوکوک اورئوس برخوردار است (شرافتی و همکاران، ۱۳۸۷). تحقیقات بیشتر در مورد اثر ضدانگلی عصاره‌ی آبی این گیاه در شرایط *in vitro* کاملاً ضروریست. طبق بررسی‌های انجام شده سایر گونه‌های اسکروفولاریا، به دلیل داشتن ترکیب‌های گلیکوزیدی ایریلوئیدی در قسمت‌های مختلف و مهار تولید پروستاگلاندین (E2) و انترلوکین‌های مختلف (IL1a, IL2, IL4) با فاکتور TNF و INF- γ , باعث کاهش ادم و ارتشاح سلولی و کاهش تکثیر لغفوسیت‌های T می‌شود Giner et al., 2002; Bas et al., 2007) Stevenson et al., 1996; Díaz et al., 2004; al., 2000 (Fernández et al., 2007). علاوه بر آن افزایش رشد فیبروپلاست‌ها زمینه را برای ترشح بیشتر کلارن و در نتیجه ترمیم سریع‌تر زخم فراهم می‌نماید (Stevenson et al., 2002).

در ضمن وجود گلیکوتربنوتیوئیدهای مختلف در دیگر گونه‌های اسکروفولاریا باعث کاهش ادم و توقف ارتشاح

ذکر شده، این داروها جزء داروهای گران‌قیمت محسوب می‌شوند. ضمن این‌که مقاومت انگل به این ترکیب‌ها یک مشکل جدی به حساب می‌آید و از همین روست که استفاده از داروهای جدید موضوع کاملاً ضروری می‌باشد. بنابراین به منظور مقابله با پدیده مقاومت دارویی و کاهش عوارض جانبی و ارائه یک ترکیب شیمیایی مؤثر ارزان، داروهای با منشأ گیاهی که در تمامی نقاط کشور پراکنده‌گی دارند، می‌توانند گزینه مناسبی باشند.

با توجه به سابقه تاریخی تولید و مصرف گیاهان دارویی در کشور، مطالعات زیادی در مورد اثربخشی عصاره ترکیب‌های گیاهی روی لیشمانيوز صورت گرفته است. این مطالعات تأثیر عصاره گیاهان مختلف را بر توقف و کاهش رشد انگل نشان می‌دهد (محبعلی و همکاران، ۱۳۷۸؛ کاظمی، ۱۳۸۵؛ طالاری و همکاران، ۱۳۷۶؛ Sharif et al., 2006). همچنین در بررسی انجام شده در مراکش اثربخشی درمنه (*A. herba-alba*) بر لیشمانيا در *in vitro* به اثبات رسیده است. در این مطالعه اثر ضدالیشمانيایي این گیاه در غلظت ۲ میکروگرم در میلی‌لیتر در پایه روغنی بر روی لیشمانيا مازور (عامل سالک روستایی) و لیشمانيا تروپیکا (عامل سالک شهری) بسیار عالی گزارش شده است و عصاره آبی آن در غلظت ۴ میکروگرم در میلی‌لیتر فعالیت لیشمانياکشی نشان داده است (Hatimi et al., 2001).

اثر درمنه (آرتیمیزیا سیریا) روی لیشمانيا مازور ممکن است به واسطه ترکیب‌های شیمیایی موجود در آن از جمله آلفا و بتا-توژون، متیل‌سیکلوبیتان کربوکسیلیک‌اسید و کامفور باشد. این ترکیب‌ها فعالیت ضدمیکروبی، ضدویروسی و ضدانگلی دارند و از همین روست که به عنوان ضدانگل‌های گوارشی مصرف سنتی دارد.

البته انجام مطالعات بالینی در خصوص نمونه‌های انسانی نیز با رعایت اصول اخلاق پزشکی توصیه می‌شود.

سپاسگزاری

نویسنده‌گان برخود لازم می‌دانند تا از مسئولان شرکت باریج انسانس به دلیل تهیه عصاره خالص گیاهان و گروه انگل‌شناسی دانشگاه تربیت مدرس که امکان اجرای این تحقیق را فراهم نمودند، تشکر و قدردانی نمایند.

منابع مورد استفاده

- امین، غ.ر.، ۱۳۷۰. متداولترین گیاهان دارویی و سنتی ایران. مؤسسه پژوهش‌های گیاهان دارویی علوم پزشکی تهران، دانشکده داروسازی دانشگاه علوم پزشکی تهران، ۱۳۳ صفحه.
- رزمجو، ا.، زواران حسیتی، ا. و دلیمی‌اصل، ع.، ۱۳۷۸. مطالعه اثر افزودن آرژنین و سیترولین *In vitro* و *In vivo* بر مهار تکثیر انگل لیشمانيا مژور (*L. major*) در موش BALB/c. پزشکی کوثر، ۴(۴): ۲۶۹-۲۵۹.
- شرافتی چالشتری، ف.، شرافتی چالشتری ر. و مومنی م.، ۱۳۸۷. اثر ضد میکروبی عصاره آبی و اتانولی گیاه اسکوفولاریا استریاتا بر *E. coli* در شرایط آزمایشگاهی. ویژه‌نامه طب تكمیلی، ۱۰(۴): ۳۷-۳۲.
- طالاری، ص.ع.، هوشیار، ح. و سیاح، م.، ۱۳۷۶. بررسی تأثیر غلظت‌های مختلف گیاه هیدراهیلیکس و آمپول گلوکانتیم بر پروماستیگوت‌های عامل لیشمانياز در *in vivo* رو ش در کاشان، سال ۱۳۷۳. دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، ۲۱(۳): ۵۴-۴۶.
- کاظمی، ا. ۱۳۸۵. بررسی تأثیر عصاره الكلی گیاه زرشک بر زخم ناشی از لیشمانيا مژور در موش Balb/c. پایان‌نامه کارشناسی ارشد، دانشگاه علوم پزشکی کاشان.
- محجعلى، م.، چناری، ا. و نظری، م.ر.، ۱۳۷۸. تأثیر گیاه دارویی فلوس (*Cassia fistula*) بر روی زخم‌های حاصل از لیشمانيا مژور در موش‌های سفید کوچک آزمایشگاهی. پژوهنده، ۴(۱): ۹-۱۴.

سلولی شده و خاصیت ضدالتهابی نیز دارد (Giner et al., 2000). گلیکوزیدهای فنیلپروپانوئید مهارکننده فعالیت ماکروفازها و در نتیجه مهار تولید واسطه‌های شیمیایی Díaz et al., 2004). وجود اسیدهای فنولیک با خاصیت ضد باکتریال در برخی گونه‌ها دلیل دیگری بر تأثیر گیاه در التیام زخم‌های پوستی می‌باشد (Fernández et al., 1996).

با این حال تحقیقات در مورد این گیاه هنوز در مراحل ابتدایی بوده و با توجه به مصرف گسترده آن در منطقه غرب کشور که زیستگاه طبیعی آن است، توصیه می‌شود که مطالعات کاملتری روی اجزای گیاه و اثر ضدانگلی آن در طیف وسیع انجام شود، زیرا مطالعه اثربخشی ضد لیشمایی تشنهداری تاکنون صورت نگرفته بود و مطالعه حاضر اولین مطالعه بشمار می‌آید.

به طور کلی نتایج نشان داد که داروی گیاهی درمنه در غلظت ۰٪ از همان روز اول مصرف دارای اثر ضد لیشمایی است، ولی تشنهداری در غلظت ۰٪ از روز سوم باعث نابودی کامل انگل‌ها می‌گردد.

بر همین اساس نتایج پژوهش حاضر فعالیت فارماکولوژیک جدیدی علیه لیشمانيا مژور مطرح می‌نماید و پیشنهاد می‌شود که عصاره آبی گیاه درمنه در درمان زخم‌ها به ویژه زخم سالک مورد استفاده قرار گیرد. سنتز آزمایشگاهی و اصلاح ترکیب شیمیایی عصاره آبی این داروها مزایای زیادی برای توسعه کاربرد داروهای ضد لیشمایی جدید خواهد داشت. ضمناً پیشنهاد می‌شود که مطالعات *in vivo* روی حیوانات حساس آزمایشگاهی با استفاده از غلظت‌های ۵، ۱۰ و ۰٪ داروهای درمنه و تشنهداری انجام شود و اثرهای این دو با هم مقایسه شود.

- de l'activité antileishmanienne *d'Artemisia herbaalba* Asso. Bulletin de la Société de Pathologie exotique, 94: 29-31.
- Moaddeb, A., Ardehali, S. and Panjehshahin, M.R., 2005. *In vitro* growth inhibition of Leishmania promastigotes by *Persian licorice* root extract. Third World Congress on Leishmaniosis. Palermo-Terrasini Sicily, Italy, 10-15 April: 172.
 - Mohebali, M., Rezayat, M.M., Gilani, K., Sarkar, S., Akhoundi, B., Esmaeili, J., Satvat, T., Elikaee, S., Charehdar, S. and Hooshyar, H., 2009. Nanosilver in the treatment of localized cutaneous leishmaniasis caused by *Leishmania major* (MRHO/IR/75/ER): an *in vitro* and *in vivo* study. Daru, 17(4): 285-289.
 - Negahban, M., Moharramipour, S. and Sefidkon, F., 2007. Fumigant toxicity of essential oil from *Artemisia sieberi* Besser against three stored-product insects. Journal of Stored Products Research, 43(2):123-128.
 - Price, R., van Vugt, M., Phaipun, L., Luxemburger, C., Simpson, J., McGready, R., Ter Kuile, F., Kham, A., Chongsuphajaisiddhi, T., White, N.J. and Nosten, F., 1999. Adverse effects in patients with acute falciparum malaria treated with *Artemisinin* derivatives. American Journal of Tropical Medicine and Hygiene, 60(4): 547-555.
 - Rocha, L.G., Almeida, J.R., Macedo, R.O. and Babosa-Filho, J.M.A., 2005. A review of natural products with antileishmanial activity. Phytomedicine, 12(6-7): 514-535.
 - Sharif, M., Ziae, H., Azadbakht, M., Daryani, A., Ebadattalab, A. and Ristami M., 2006. Effect of Methanolic Extracts of *Artemisia aucheri* and *Camellia sinensis* on *Leishmania major* (*In vitro*). Turkish Journal of Medical Sciences, 36(6): 365-369.
 - Stevenson, P.C., Simmonds, M.S.J., Sampson, J., Houghton, P.J. and Grice, P., 2002. Wound healing activity of acylated iridoid glycosides from *Scrophularia nodosa*. Phytotherapy Research, 16(1): 33-35.
 - Azadbakht, M., 2000. Classification of Medical Plants. Teimorzadeh Publication, Tehran, 420p.
 - Bas, E., Recio, M.C., Abdallah, M., Máñez, S., Giner, R.M., Cerdá-Nicolás, M. and Ríos, J.L., 2007. Inhibition of the pro-inflammatory mediators' production and anti-inflammatory effect of the iridoid scrovalentinoside. Journal of Ethnopharmacology, 110(3): 419-427.
 - Bas, E., Recio, M.C., Giner, R.M., Máñez, J.M., Escandell, S., López-Ginés, C. and Ríos, J.L., 2007. New insight into the inhibition of the inflammatory response to experimental delayed-type hypersensitivity reactions in mice by scropolioside A. European journal of pharmacology, 555(2-3): 199-210.
 - De Carvalho, P.B. and Ferreira, E.L., 2001. Leishmaniasis phytotherapy. Nature's leadership against an ancient disease. Fitoterapia, 72(6): 599-618.
 - Díaz, A.M., Abad, M.J., Fernández, L., Silván, A.M., De Santos, J. and Bermejo, P., 2004. Phenylpropanoid glycosides from *Scrophularia scorodonia*: *In vitro* anti-inflammatory activity. Life science, 74(20): 2515-2526.
 - Fernández, M.A., García, M.D. and Sáenz, M.T., 1996. Antibacterial activity of the phenolic acids fractions of *Scrophularia frutescens* and *Scrophularia sambucifolia*. Journal of Ethnopharmacology, 53: 11-14.
 - Giao, P.T., Binh, T.Q., Kager, P.A., Long, H.P., Van Thang, N., Van Nam, N. and de Vries, P.J., 2001. Artemisinin for treatment of uncomplicated falciparum malaria: is there a place for monotherapy. American Journal of Tropical Medicine and Hygiene, 65(6): 690-695.
 - Giner, R.M., Villalba, M.L., Recio, M.C., Máñez, S., Cerdá-Nicolás, M. and Ríos, J.L., 2000. Anti inflammatory glycosides from *Scrophularia auriculata*. European Journal of Pharmacology, 389(2-3): 243-252.
 - Hatimi, S., Boudouma, M., Bichichi, M., Chaib, N. and Guessous Idrissi, G., 2001. Evaluation *in vitro*

The effect of aqueous extraction of *Artemisia sieberi* Besser and *Scrophularia striata* Boiss. on *Leishmania major* under *in vitro* conditions

A. Dalimi^{1*}, M. Arbabi² and R. Naserifar²

1* Corresponding author, Department of Parasitology, Faculty of Medical Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran
E-mail: dalimi_a@modares.ac.ir

2- PHD Student, Department of Parasitology, Faculty of Medical Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran

Received: October 2010

Revised: November 2011

Accepted: December 2011

Abstract

Cutaneous leishmaniasis is an endemic infectious disease known as a major health problem in many countries including Iran. Due to the lack of an effective vaccine, the disease is increasing in most parts of the world. Pentavalent antimony compounds as the first line drug against leishmaniasis has numerous side effects. Consequently, the need to introduce new, inexpensive and available drugs with fewer side effects to replace existing chemical compounds is fully felt. Herbal drugs could be a good alternative. In the present work, the effects of two native plants namely *Artemisia sieberi* Besser and *Scrophularia striata* Boiss. against *Leishmania major* were investigated under *in vitro* conditions. For this purpose, different concentrations of aqueous extracts of *Artemisia* and *Scrophularia* were investigated on the growth of promastigotes of *Leishmania* under *in vitro* conditions as well as growth of amastigote of *Leishmania* in mice macrophages. The results indicated that promastigotes in RPMI culture were killed completely under concentrations of 20% and 25% of *Artemisia* in the first day of the experiment; while the parasites were killed by *Scrophularia* at the concentration of 25% within three days. Reduction of the parasite growth in RPMI culture under three concentrations of *Artemisia* was significantly higher than that of *Scrophularia*. Concentrations of 20% of *Artemisia* in the second day and 25% of *Scrophularia* in the third day led to the complete elimination of amastigote of *L. major* in macrophages.

Key words: Aqueous extraction, *Scrophularia striata* Boiss., *Artemisia sieberi* Besser, *Leishmania major*.