

ظرفیت مهار رادیکال آزاد و اثر سمیت سلولی عصاره متانولی گیاه

Vero Eremostachys labiosiformis (Popov) Knorring بر روی رده سلولی

سارا اسدی بربیریها^۱، فاطمه رودباری^{۲*}، مریم مهاجرانی^۳، آرمان محمودی اطاقوری^۴،
 صادق پورمرادی^۵، سعید کاووسیان^۶، نسرین حسن زاده^۷

^۱کارشناس ارشد میکروبیولوژی، گروه زیست شناسی سلولی و مولکولی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه مازندران، بابلسر، ایران
^۲استادیار، دکتری ویروس شناسی پرشکی، گروه زیست شناسی سلولی و مولکولی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه مازندران، بابلسر، ایران
^۳دانشیار، دکتری بیوشیمی، گروه زیست شناسی سلولی و مولکولی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه مازندران، بابلسر، ایران
^۴استادیار، دکتری سیستماتیک گیاهی، گروه زیست شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه مازندران، بابلسر، ایران
^۵دانشجوی دکتری بیوتکنولوژی، عضو هیئت علمی بخش تحقیقات منابع طبیعی، مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی
 مازندران، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، ساری، ایران
^۶کارشناس ارشد زیست شناسی سلولی و مولکولی، پژوهشکده شمال کشور استیتو پاستور ایران، آمل، ایران
^۷کارشناس ارشد بیوتکنولوژی، پژوهشکده شمال کشور استیتو پاستور ایران، آمل، ایران
 *نویسنده مسئول: ایران، بابلسر، دانشگاه مازندران، دانشکده علوم پایه
 Roudbari@umz.ac.ir
 پست الکترونیک:

چکیده

زمینه و هدف: تجمع رادیکال‌های آزاد اکسیژن منجر به تنفس اکسیداتیو می‌شود. این تنفس می‌تواند با تغییر در فعالیت آنزیم‌ها، بیان ژن، آزادسازی کلسیم از ذخایر سلولی بر ساختار غشای رشد و مرگ سلول‌ها اثر بگذارد. گیاهان غنی از ترکیبات آنتی‌اکسیدانی هستند که با حفاظت از سلول‌ها و افزایش قدرت آنتی‌اکسیدان‌های پلاسمما، ابتلاء به برخی بیماری‌های مزمن مانند سرطان، بیماری‌های قلبی و سکته مغزی را کاهش می‌دهند. مطالعه حاضر به ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی و سمیت سلولی عصاره متانولی گیاه *Eremostachys labiosiformis* (Popov) Knorring (Eremostachys labiosiformis (Popov) Knorring) می‌پردازد.

مواد و روش کار: گیاه *E.labiosiformis* پس از جمع‌آوری، در مجاورت هوا خشک و پودر گردید. عصاره متانولی به روش خیساندن تهیه شد. فعالیت آنتی‌اکسیدانی با روش مهار رادیکال آزاد (DPPH) و ارزیابی اثر سمیت سلولی بر رده‌ی سلولی *Vero* با روش MTT مورد سنجش قرار گرفت.

یافته‌ها: ظرفیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌ی متانولی *E.labiosiformis* $IC_{50}=0.392\text{mg/ml}$ و اثر سمیت سلولی (CC₅₀)، طی زمان‌های مختلف ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت به ترتیب $ml=1329/16\mu\text{g/ml}$ ، $ml=1360/25\mu\text{g/ml}$ و $ml=1159/71\mu\text{g/ml}$ محاسبه گردید.

نتیجه‌گیری: نتایج مقایسه‌ی خاصیت آنتی‌اکسیدانی گیاه *E.labiosiformis* با اسید آسکوربیک نشان داد. این گیاه نسبت به سایر گیاهان مشابه فعالیت خوبی در مهار رادیکال آزاد دارد و با توجه به سنجش سمیت عصاره مشخص گردید؛ عصاره‌ی متانولی گیاه مذکور می‌تواند برای استفاده‌های درمانی بی‌خطر باشد. با این حال، برای نتیجه‌گیری قطعی، استفاده از رده‌های سلولی دیگر و همچنین مطالعات در شرایط *invivo* پیشنهاد می‌گردد.

واژه‌های کلیدی: *Eremostachys labiosiformis* (Popov) Knorring آنتی‌اکسیدان، کشت سلولی، سمیت سلولی

گیاه *Eremostachys labiosiformis* (Popov) گونه‌ای از گیاهان گلدار خانواده نعناعیان^۱ است که به سنبل بیانی معروف می‌باشد. این گیاه بومی ایران، افغانستان و ترکمنستان و دارای ترکیبات فعال دارویی شامل آalkaloidها^۲، سaponین‌ها^۳، فلاونوئیدها^۴ و تانن‌ها^۵ است [۶,۷]. با توجه به اینکه خانواده نعناعیان دارای ترکیبات پلی‌فنلی بوده و ترکیبات فلی با وزن مولکولی زیاد (تانن‌ها) توانایی بالایی برای پاکسازی رادیکال‌های آزاد دارند [۱۴,۱۷] و مطالعه‌ای در رابطه با ارزیابی خاصیت آنتی‌اکسیدانی و اثر سمیت سلولی عصاره متابولولی آن بر روی رده سلولی Vero^۶ (سلول اپیتلیال کلیه میمون سبز آفریقایی طبیعی و بالغ) صورت نگرفته لذا مطالعه‌ای در این زمینه صورت گرفت.

روش کار

گونه‌ی گیاهی *E.labiosiformis* در مرحله گلدهی، اواسط اردیبهشت ماه سال ۱۳۹۴ از ارتفاعات کوه بابا موسی واقع در شهرستان بجنورد استان خراسان شمالی جمع‌آوری و در اداره محیط زیست بجنورد به شماره هرباریوم (EDBH:00108) نگهداری (شکل ۱) و برای شناسایی مجدد و انجام آزمایشات به آزمایشگاه بخش گیاه‌شناسی دانشگاه مازندران منتقل شد. بخش‌های هوایی گیاه بعد از شستن کامل در مجاورت هوا و در سایه خشک و پودر گردید. ۲۰ گرم پودر گیاه در متانول ۸۰ درصد به مدت ۴۸ ساعت در دمای اتاق خیسانده و مخلوط گردید. در نهایت عصاره توسط دستگاه تقطیر در خلاء در دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد تغليظ شد.

برای انجام ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی با روش دی فنیل پیکریل هیدارزیل (DPPH)^۷ از روش Shimada^۸ و همکاران (۱۹۹۲) استفاده شد [۸]. بر این اساس ۱/۵ میلی‌لیتر از غلظت‌های مختلف عصاره (۱۲۵، ۲۵۰، ۵۰۰، ۲۵۰، ۱۲۵) میلی‌لیتر از غلظت‌های مختلف عصاره (۱۲۵، ۲۵۰، ۵۰۰، ۲۵۰، ۱۲۵)

مقدمه

استرس اکسیداتیو ناشی از رادیکال‌های اکسیژن بعنوان عامل اصلی در ایجاد بیماری‌های دی‌زناتیو مختلف از قبیل سلطان، تصلب شرایین و زخم معده شناخته شده است [۱]. تجمع انواع اکسیژن فعال (ROS)^۹ از جمله پراکسید هیدروژن (H₂O₂)، آئیون سوپراکسید (O₂⁻) و رادیکال‌های آزاد مانند رادیکال هیدروکسیل (OH) سبب تغییر در فعالیت آنزیم‌ها، بیان ژن و آزادسازی کلسیم از ذخایر سلولی می‌گردد [۲]. این مولکول‌های ناپایدار و بسیار واکنش‌پذیر توسط واکنش‌های زنجیره‌ای شیمیایی مانند پراکسیداسیون لیپیدی یا با تشکیل ترکیباتی در DNA می‌توانند در ساختار غشا، رشد، جهش و مرگ سلول‌ها و نیز ایجاد سلطان تأثیرگذار باشند [۱۳].

آن‌تی‌اکسیدان‌ها در سیستم‌های بیولوژیکی نقش‌های متعددی شامل جلوگیری از آسیب اکسیداتیو و شرکت در مسیر سیگنالینگ سلول بر عهده دارند [۱]. شواهد بسیار زیادی دال بر سمی بودن و اثرات سوء‌تفذیه‌ای آنتی‌اکسیدان‌های ساختگی اضافه شده به مواد غذایی مانند بوتیل هیدروکسی آنیزول (BHA)^{۱۰}، بوتیل هیدروکسی تولوئن (BHT)^{۱۱} وجود دارد و همچنین خطر آسیب کبدی و ایجاد سلطان در حیوانات آزمایشگاهی در استفاده از این آنتی‌اکسیدان‌ها به اثبات رسیده است [۴,۵]. لذا توجه به آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی که در بخش‌های مختلف دارای ترکیبات فیتوشیمیایی هستند بیشتر شده است [۵]. گیاهان، غنی از ترکیبات آنتی‌اکسیدانی بوده و با حفاظت سلول‌ها و افزایش قدرت آنتی‌اکسیدان‌های پلاسمما، ابتلا به برخی بیماری‌های مزمن مانند سلطان، بیماری‌های قلبی، سکته مغزی، از دست دادن حافظه، آرتربیت روماتوئید و آب مروارید را کاهش می‌دهند [۱,۴]. فلاونوئیدها و آalkaloidها که معمولاً در گیاهان دارویی وجود دارند فعالیت آنتی‌اکسیدانی بالایی را به خود اختصاص داده‌اند [۵].

4-Labiatae (Lamiaceae)

5-Alkaloids

6-Saponins

7-Flavonoids

8-Tannins

9-Vero

10-diphenyl-1-picrylhydrazyl

11 -Shimada

1-Reactive Oxygen Species

2-Butyl Hydroxy Anisole

3-Butyl Hydroxy Toluene

چاهک‌ها اضافه و میکروپلیت به مدت ۳ ساعت انکوبه گردیدند. در نهایت جذب نوری سلول‌ها در طول موج Bio Tek ۵۷۰ نانومتر توسط دستگاه الایزا ریدر (model: Elx800) خوانده شد.

درصد بقای سلول‌ها توسط فرمول زیر محاسبه گردید.

$$\text{viability}(\%) = \frac{[(A - B)]}{(C-B)} \times 100$$

A: جذب سلول تیمارشده با عصاره B: جذب کنترل بلانک C: جذب کنترل سلول

پس از جمع‌آوری داده‌ها از نرم‌افزار آماری Minitab (V: 16) برای تجزیه و تحلیل آماری استفاده شد. بررسی نتایج آنتیاکسیدان در قالب طرح کاملاً تصادفی و مقایسه میانگین‌ها از آزمون توکی با احتساب حداقل خطا ۵ درصد استفاده شد. جهت سنجش میزان درصد بقای سلولی در قالب آزمایش‌های فاکتوریل با طرح اصلی بلوک‌های کاملاً تصادفی و برای مقایسه میانگین‌ها از آزمون توکی با احتساب حداقل خطا ۵ درصد استفاده شد. ۵۰٪ سمیت سلولی (CC50) و ۵۰٪ مهار رادیکال آزاد (IC50) با نرم‌افزار ED50 plus (INER, V: 1.0) ارزاد (IC50) با نرم‌افزار PBS شستشو شدند رنگ MTT به برآورد گردید. اندازه‌گیری‌ها بصورت میانگین \pm انحراف معیار گزارش گردید.

یافته‌ها

فعالیت به دام اندازی رادیکال DPPH عصاره متانولی سنبل بیابانی بصورت IC50 (غلظتی از عصاره که منجر به ۵۰٪ مهار رادیکالی شود) در مقایسه با اسید آسکوربیک به عنوان استاندارد محاسبه گردید (نمودار ۱). کمترین

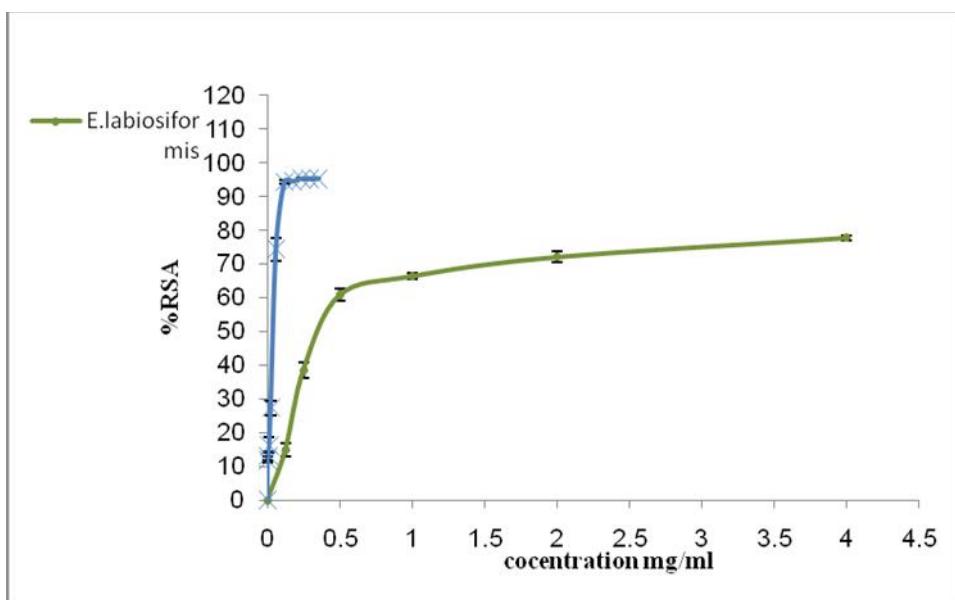
۱/۵، ۲۰۰۰، ۴۰۰۰ میکروگرم/میلی‌لیتر) با میلی‌لیتر محلول ۰/۰۰۴ درصد DPPH مخلوط و در مکانی تاریک و در دمای اتاق به مدت ۱۵ دقیقه قرار گرفت. سپس جذب مخلوط توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر در ۵۱۷ نانومتر با بلانک متانول قرائت شد. درصد مهار رادیکال DPPH طبق فرمول زیر محاسبه گردید:

$$\text{Scavenging Activity (\%)} = \frac{[(A - B)]}{A} \times 100$$

B: جذب بلانک متانول A: جذب نمونه برای تعیین آستانه سمیت سلولی عصاره متانولی E.Labiosiformis MTT با روش Vero به ۹۶ تعداد مناسبی (۶۰۰۰ سلول/چاهک) در میکروپلیت CO₂ خانه‌ای کشت داده شدند آنگاه به مدت ۲۴ ساعت در گرماخانه ۳۷ درجه سانتیگراد و %۵ CO₂ گرفتند تا تک لایه سلولی تشکیل گردد. سپس از گرماخانه خارج و در زیر هود، غلظت‌های مختلف عصاره متانولی E.Labiosiformis ۱۲۵، ۲۵۰، ۵۰۰، ۱۰۰۰، ۲۰۰۰، ۳۱/۲۵ میکروگرم/میلی‌لیتر) به سلول‌ها افزوده گردید. چاهک‌های کنترل نیز شامل کنترل سلول که بدون سلول و محیط کشت کامل و کنترل بلانک که میکروپلیت‌ها تا زمان‌های مورد نیاز (۴۸-۷۲ ساعت) مجدداً در گرماخانه ۳۷ درجه سانتیگراد و %۵ CO₂ گرفتند. بعد از طی زمان‌های مورد آزمایش، سلول‌ها با فسفات سالین PBS شستشو شدند رنگ MTT به



شکل ۱: گیاه E.labiosiformis



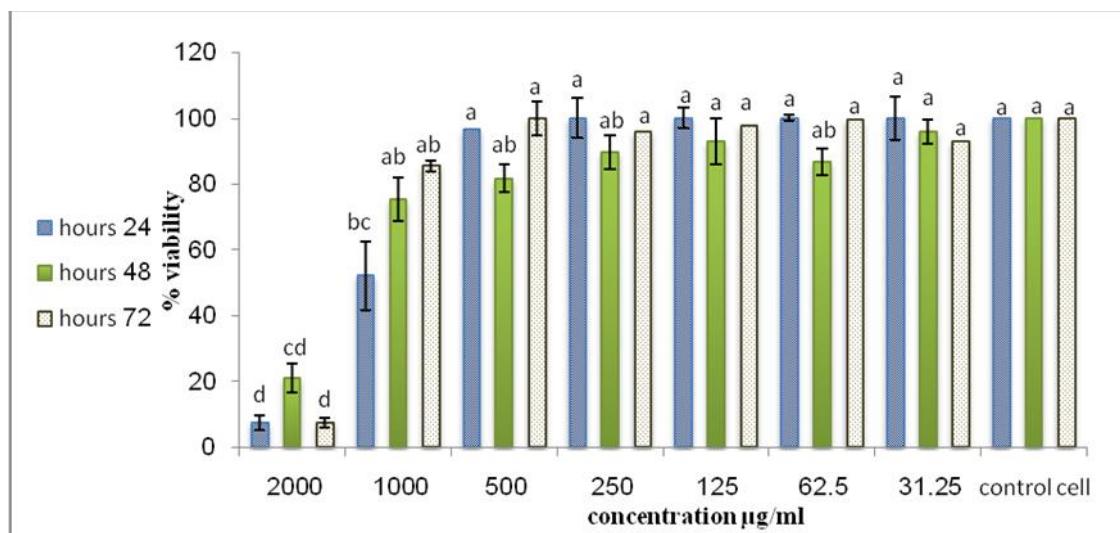
نمودار ۱: فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره متانولی *E.labiosiformis* در مقایسه با اسید آسکوربیک. Error bar بیانگر میانگین \pm انحراف معیار است.

جدول ۱: مقایسه میانگین میران مهار رادیکال‌های آزاد توسط غلظت‌های مختلف اسید آسکوربیک و عصاره متانولی *E.labiosiformis* با استفاده از آزمون توکی با احتساب حد اکثر خطای ۵٪.

Ic50 ($\mu\text{g}/\text{ml} \pm \text{SD}$)	گروه	% RSA $\pm \text{SD}$	غلظت اسید آسکوربیک ($\mu\text{g}/\text{ml}$)
	a	۹۵/۲ \pm ۰/۱۱۷	۳۵۲
	a	۹۵/۱ \pm ۰/۳۰۹	۲۹۳
	a	۹۴/۹ \pm ۰/۴۲۲	۲۳۵
	a	۹۴/۵ \pm ۰	۱۷۶
۴۱ \pm ۰/۰۰۱۶	a	۹۳/۸ \pm ۰/۶۵۲	۱۱۷
	cd	۷۰/۷ \pm ۳/۳۴	۵۹
	g	۲۸/۳ \pm ۲/۱۸۷	۲۳
	h	۱۵/۶ \pm ۲/۳۷۳	۱۲
	h	۱۳/۷ \pm ۱/۱۸۸	۲
	h	۱۱/۹ \pm ۰/۹۱۴	۱
Ic50 ($\mu\text{g}/\text{ml} \pm \text{SD}$)	گروه	% RSA $\pm \text{SD}$	غلظت <i>E.labiosiformis</i> ($\mu\text{g}/\text{ml}$)
	b	۷۷/۸ \pm ۰/۷۲۳	۴۰۰۰
	c	۷۲/۱ \pm ۱/۶۶۶	۲۰۰۰
۳۹۲ \pm ۰/۰۰۹	d	۶۶/۴ \pm ۰/۷۷۲	۱۰۰۰
	e	۶۰/۸ \pm ۱/۸۴۳	۵۰۰
	f	۳۸/۶ \pm ۲/۲۵۴	۲۵۰
	h	۱۴/۹ \pm ۱/۸۴۳	۱۲۵

جدول ۲: مقایسه میانگین درصد بقای سلول‌های Vero در غلظت‌های مختلف عصاره مтанولی (CC50) طی زمان‌های مختلف

CC50 ($\mu\text{g}/\text{ml}$)	غلظت ($\mu\text{g}/\text{ml} \pm \text{SD}$)							زمان (ساعت)
	۳۱/۲۵	۶۲/۵	۱۲۵	۲۵۰	۵۰۰	۱۰۰۰	۲۰۰۰	
۱۳۲۹/۱۶	۹۹/۳ \pm ۱/۰۲	۹۷/۸ \pm ۳/۰۷	۹۵/۷ \pm ۶/۱۴	۱۰۰ \pm ۰	۸۵/۵ \pm ۱۰/۴۵	۷/۶ \pm ۲/۳۴		۲۴
							۹۲/۸ \pm ۶/۵۵	
۱۳۶۰/۲۵	۸۷/۷ \pm ۴/۱۳	۹۳ \pm ۶/۸۹	۸۹/۷ \pm ۵/۱۱	۸۱/۷ \pm ۴/۳۳	۷۵/۲ \pm ۶/۶۴	۲۱/۱ \pm ۴/۳۶		۴۸
							۹۶ \pm ۳/۶۵	
۱۱۵۹/۷۱	۱۰۰ \pm ۰	۱۰۰ \pm ۰	۱۰۰ \pm ۰	۹۶/۴ \pm ۵/۰۹	۵۲/۱ \pm ۱/۶۷	۷/۵ \pm ۱/۴۳		۷۲
								۱۰۰ \pm ۰



نمودار ۲: مقایسه میانگین درصد بقای سلول‌های Vero در غلظت‌های مختلف عصاره مtanولی E. labiosiformis و در زمان‌های ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت با استفاده از آزمون توکی با احتساب حد اکثر خطای٪.

سara اسدی بربریها و همکاران

نمونه وابسته است و تحت دما و زمان یکسان، حلال مورد استفاده و ویژگی شیمیایی نمونه‌ها دو فاکتور مهم هستند [۱۹]. متابول و اتانول در بین حلال‌های رایج عصاره‌گیری مواد گیاهی اعم از ترکیبات قطبی و غیر قطبی دارای بیشترین کارایی می‌باشند؛ بنابراین اندازه‌گیری خاصیت آنتی‌اکسیدانی که با استفاده از عصاره متابولی انجام می‌گیرد بدلیل استخراج میزان مناسب ترکیبات قطبی و غیرقطبی، میزان بیشتری خواهد بود [۴].

به دلیل وفور ترکیبات آنتی‌اکسیدانی در گیاهان، شناسایی تک‌تک آن‌ها کار دشواری است بنابراین ظرفیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌ها با سنجش‌های متعددی بررسی می‌شود [۹]. آزمون DPPH برای تعیین ظرفیت آنتی‌اکسیدانی ترکیبات در توانایی آن‌ها به مهار رادیکال آزاد و یا اهداکنندگی هیدروژن مانند فنلهای، به وسیله رنگ‌زدایی آنتی‌اکسیدان‌ها در حضور DPPH صورت می‌گیرد [۱۰، ۱۱]. MTT یک تکنیک رنگ سنجی است. بر این اساس که سلول زنده می‌تواند متابولیسم اکسیداتیو انجام دهد در نتیجه با اکسیداسیون، رنگ MTT را بشکند و رنگی در محدوده‌ی زرد تا آبی تولید کند. با انجام این آزمون تعداد سلول‌های زنده مشخص می‌شود [۱۲].

پژوهش حاضر اولین مطالعه در زمینه سنجش اثر سمیت سلولی و ظرفیت آنتی‌اکسیدانی عصاره متابولی E.labiosiformis است لذا نتایج بدست آمده با نتایج پژوهش‌های دیگری قابل قیاس نیستند. بر این اساس، مطالعه حاضر با مطالعاتی که در خانواده این گیاه (نعماعیان) انجام شده، مورد مقایسه قرار گرفت. نتایج نشان دادند، خاصیت آنتی‌اکسیدانی و اثر سمیت سلولی عصاره متابولی E.labiosiformis بر رده سلولی Vero وابسته به غلظت است. بنابراین هر چه غلظت بیشتر گردد خاصیت آنتی‌اکسیدانی و اثر سمیت سلولی عصاره متابولی گیاه بیشتر می‌شود. همچنین نشان داده شد؛ اثر عصاره متابولی E.labiosiformis بر روی سلول Vero در زمان‌های ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت از نظر میزان CC50 با احتساب حداقل خطا ۵ درصد با هم تفاوت معنی‌داری ندارند و اختلاف عددی جزئی مشاهده شده می‌تواند بدلیل تغییر PH محیط در اثر فعالیت اکسیداتیو سلول‌ها، استفاده از مواد مغذی محیط کشت و دفع مواد زائد باشد.

درصد مهار رادیکال آزاد اسید آسکوربیک در غلظت‌های mg/ml ۰/۰۰۱، ۰/۰۰۲ و ۰/۰۱۲ mg/ml بترتیب برابر با کمترین درصد ۱۵/۶ گردید که تقریباً برابر با کمترین درصد مهار رادیکال آزاد E.labiosiformis (۱۴/۹) برای غلظت ۱۲۵ mg/ml می‌باشد (جدول ۱). درصد بقای سلولی بدست آمده از روش MTT در جدول ۲ آورده شده است. بر طبق آن میزان CC50 طی زمان‌های مختلف ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت به ترتیب ۰/۱۳۲۹ μg/ml و ۰/۱۳۶۰ μg/ml و ۰/۱۳۵۹ μg/ml ضریب همبستگی به ترتیب برابر R²=۰/۸۸ و R²=۰/۹۶ محسوبه گردید (نمودار ۳). با توجه به آنالیز داده‌ها بین غلظت‌های مختلف عصاره اختلاف معنی‌داری با احتساب حداقل خطا ۵ درصد مشاهده شد؛ اختلافی بین زمان‌ها با احتساب حداقل خطا ۵ درصد مشاهده نگردید. اثر سمیت سلولی عصاره متابولی E.labiosiformis بر رده سلولی Vero در غلظت ۰/۲۰۰۰ μg/ml در زمان‌های ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت با سایر غلظت‌ها در همان زمان‌ها اختلاف معنی‌داری را نشان داد (نمودار ۲).

بحث

آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی که بیشتر در گیاهان موجودند حاوی ترکیبات فنلی هستند. ترکیبات فنلی با وزن مولکولی زیاد (تانن‌ها) توانایی بالایی برای پاکسازی رادیکال‌های آزاد دارند و این توانایی بیشتر بستگی به تعداد حلقه‌های هیدروکسیل دارد [۴، ۱۷]. گیاهان خانواده نعماعیان دارای ترکیبات اصلی پلی‌فنلی، فلاونوئیدی و ترپنوئیدی هستند که خاصیت آنتی‌اکسیدانی قوی دارند [۱۸]. محتوای فنلی و ترکیبات گیاه به فاکتورهای ژنتیکی و محیطی وابسته است. بنظر می‌رسد این ترکیبات بیشتر از طریق تهیه‌ی عصاره گیاهان در مقایسه با تهیه‌ی انسس آن‌ها قابل استخراج باشد، شاید علت این اختلاف در روش‌های مختلف عصاره‌گیری است. بازدهی عصاره به نوع حلال، زمان و دمای عصاره‌گیری و ماهیت شیمیایی

نتیجه‌گیری

تحقیقات بر روی خواص درمانی گیاه *E.labiosiformis* برای اولین بار در ایران و جهان صورت گرفته است لذا بسیاری از خواص این گیاه نامعلوم است با این حال شواهد این مطالعه نشان دادند عصاره گیاه مذکور می‌تواند برای استفاده‌های درمانی بی‌خطر باشد و به منظور تأیید کاربردهای دارویی، آرایشی و بهداشتی عصاره این گیاه، نیاز به مطالعات تکمیلی است.

تشکر و قدردانی

از مسئولان محترم پژوهشکده شمال کشور انسستیتو پاستور ایران به دلیل حمایت در انجام این تحقیق قدردانی می‌گردد.

همچنین اثر متقابل بین زمان‌ها و غلظت‌های مختلف در میزان بقای سلول تأثیرگذار است به طوری که درصد بقای سلول در غلظت $\mu\text{g}/\text{ml}$ ۲۰۰۰ در مقایسه با سایر غلظت‌ها و زمان‌های مختلف با اختلاف معنی‌داری کمتر بوده است.

مطالعه‌ی حامدیزدان و همکاران در بررسی خاصیت آنتیاکسیدانی عصاره گیاه *Marrubium persicum* از خانواده نعناعیان انجام شد که $\text{IC}_{50} = ۰/۰۵۲ \text{ mg}/\text{ml}$ بدست آمد [۱۳]. کامکار و همکاران به ارزیابی ظرفیت آنتیاکسیدانی اسانس و عصاره نعناع ایرانی پرداختند که مقدار IC_{50} برای عصاره گیاه $۰/۰۱۲ \text{ mg}/\text{ml}$ محاسبه گردید [۱۴]. این مطالعات در مقایسه با عصاره متانولی گیاه مورد پژوهش دارای خاصیت آنتیاکسیدانی بالاتری بودند. در دیگر مطالعاتی که توسط پانداش^۱ و ازگن^۲ و Lamiuum همکاران بترتیب روی عصاره متانولی گیاه *Album* و مریم‌گلی (*Salvia limbata*) از تیره نعناعیان انجام دادند IC_{50} بترتیب $۰/۴۶۵۹ \text{ mg}/\text{ml}$ و $۰/۶۱۹۵ \text{ mg}/\text{ml}$ محاسبه گردید [۱۵، ۱۶]. مقایسه این تحقیقات با عصاره متانولی *E.labiosiformis* نشان داد این گیاه خاصیت آنتیاکسیدانی بالاتری ($۰/۳۹۲ \text{ mg}/\text{ml}$) دارد ($\text{IC}_{50} =$ نسبت به گیاهان مذکور دارد).

مطالعه‌ای در زمینه اثر سمیت سلولی عصاره متانولی بادرنجبویه (*Melissa officinalis*) بر رده سلول Vero توسط وهاب‌پور انجام شد مقدار CC_{50} معادل $\mu\text{g}/\text{ml}$ ۸۰۰ بدست آمد [۱۷] که بیانگر اثر سمیت کمتر عصاره متانولی ($\text{CC}_{50} = ۱۱۵۹/۷۱ \mu\text{g}/\text{ml}$) *E.labiosiformis* نسبت به عصاره متانولی بادرنجبویه است. مطالعه دیگری روی اسانس آویشن شیرازی توسط مردانی و همکاران صورت گرفت که در آن مقدار CC_{50} برابر $۰/۰۶۷ \mu\text{g}/\text{ml}$ بدست آمد [۱۸] که نشان‌دهنده‌ی اثر سمیت بیشتر اسانس در برابر عصاره است. از این رو توجه به اینمی در کاربرد اسانس و عصاره‌ها اهمیت بیشتر پیدا می‌کند.

1-R.panduch

2-Ozgen

References

1. Finkel, T, Holbrook, N, J, Oxidants, oxidative stress and the biology of ageing, *Nature* 2000; 408(6809): 239-247.
2. Green, L, M, Miller, A, B, Agnew, D, A, Greenberg, M, L, Li, J, Villeneuve, P, J, Tibshirani, R, Childhood leukemia and personal monitoring of residential exposures to electric and magnetic fields in Ontario, Canada, *Cancer Causes & Control*, 1999; 10(3): 233-243.
3. Sahebjamei, H, Abdolmaleki, P, Ghanati, F, Effects of magnetic field on the antioxidant enzyme activities of suspension-cultured tobacco cells, *Bioelectromagnetics* 2007; 28(1): 42-47[Persian]
4. Mirzaei, A, Mohammadi, J, Mirzaei, N, Mirzaei, M, The antioxidant capacities and total phenolic contents of some medicinal plants in iran, *JFUMS* 2011, 1(3): 160-167. [Persian]
5. Uddin, M, Z, Emran, T, B, Nath, A, K, Hossain, M, I, Alamgir, M, Rana, S, In vitro Antioxidative, Fibrinolytic and Phytochemical Effects of Different Extracts of Sterculiavillosa Barks, *IJR PB*, 2015; 2(1): 1-9.
6. Vahedi, H, Lari, J, Halimi, M, Nasrabadi, M, Chemical Composition of Eremostachys labiosiformis Growing Wild in Iran and Antimicrobial Activities Against Phytopathogenic Bacteria, *Chemistry of Natural Compounds*. 2013; 49(5): 958-960[Persian]
7. Salmaki, Y, Zarre, S, Heubl, G, The genus Phlomoides moench (Lamiaceae; Lamioideae; Phloideae) in iran: an updated synopsis, *Iran. j. bot*; 2012; 18(2): 219-207.
8. Shimada, K, Fujikawa, K, Yahara, K, Nakamura, T, Antioxidative Properties of Xanthin on Autoxidation of Soybean Oil in Cyclodextrin Emulsion, *Journal of Agricultural & Food Chemistry*, 1992; 40: 945-948.
9. M, Ahvazi, F, Khalighi-Sigaroodi, H, Ebrahimzadeh, N, Rahimifard, Chemical Composition of the Essential Oil and Antioxidant Activities, Total Phenol and Flavonoid Content of the Extract of Nepetapogonosperma, *JMP*, 2013; 4(48): 185-198. [Persian]
10. Demir, T, Özen, M, Ö.Hame -kocab , E, E, Antioxidant and Cytotoxic Activity of Physalisperuviana, *JMPR*, 2014; 4(3): 30-34.
11. Floegel, A, Kim, D, O, Chung, S, J, Koo, S, I, Chun, O, K, Comparison of ABTS/DPPH assays to measure antioxidant capacity in popular antioxidant-rich US foods, *Journal of food composition and analysis*, 2011; 24(7): 1043-1048.
12. Twentyman, P, R, Luscombe, M, A study of some variables in a tetrazolium dye (MTT) based assay for cell growth and chemosensitivity, *BJC*, 1987; 56(3): 279.
13. Hamedeyazdan, S, Fathiazad, F, Sharifi, S, Nazemiyeh, H, Antiproliferative activity of Marrubiumpersicum extract in the MCF-7 human breast cancer cell line, *APJCP*, 2012; 13(11): 5843-8.
14. Kamkar, A, Asadi, F, JebelliJavan, A, Jamshidi, R, Antioxidant capacity of essential oil and extract of Iranian Menthaspicat, *J VLR*. 2009; 1(1): 69-77. [Persian]
15. Paduch, R, Matysik, G, Wójciak-Kosior, et al, Lamium album extracts express free radical scavenging and cytotoxic activities, *PJOES*, 2008; 17(4): 569-580.
16. Özgen, U,Mavi, A, Terzi, Z, Y ld r m, A, Co kun, M. Houghton, P, J, Antioxidant properties of some medicinal Lamiaceae (Labiatae) species, *JPB*, 2006; 44(2): 107-112.
17. Vahabpour R, Shamsi S, Monavari S. H. R, Sajjadi S.E., Sajjadi N, Evaluation of Potential Antiviral Activity of the Hydroalcoholic Extract of Lemon Balm L, against Herpes Simplex Virus Type 1, *Iranian Journal of Virology*, 2010; 4(3-4): 52 - 57[Persian]
18. Mardani, M, Motamedifar, M, Hosienipour, R, A Study of the Antiviral Effect of the Essential oil of Zataria Multiflora Boiss on Herpes Simplex Type 1 in Vero Cell Culture, *dentjods*, 2012; 414-420. [Persian]
19. Yang D, Wang Q, Ke L, Jiang J, Ayaing T, Antioxidant Activities of Various Extracts of Lotus (*NelumbonuficeraGaertn*) Rhizome, *Asia Pac J ClinNutr*, 2007; 16 (1):158-163.

Evaluation of free radical scavenging capacity and cytotoxic effect of methanol extracts of plant *Eremostachys labiosiformis* (Popov) Knorring on Vero cells

Asadi barbariha S¹, Roudbari F^{2*}, Mohajerani M³, Mahmoudi Otaghvare A⁴, Pourmoradi S⁵, Kavoosian S⁶, Hasanzadeh N⁷

¹Master of Microbiology, Department of Cellular and Molecular Biology, Faculty of Science, University of Mazandaran, Babolsar, Iran

²Assistant Professor, Ph.D. Medical Virology, Department of Cellular and Molecular Biology, Faculty of Science, University of Mazandaran, Babolsar, Iran

³Associate Professor, Ph.D. Biochemistry, Cellular and Molecular Biology, Faculty of Science, University of Mazandaran, Babolsar, Iran

⁴Assistant Professor, Ph.D. Plant Systematics, Department of Biology, Faculty of Science, University of Mazandaran, Babolsar, Iran

⁵PhD student in Biotechnology, Scientific Board member of Research Division of Natural Resources, Mazandaran Agricultural and Natural Resources Research Center, Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO), Sari, Iran.

⁶Master of Cellular and molecular biology, North research center, Pasteur institute of Iran, Amol, Iran

⁷Master of Biotechnology, North research center, Pasteur institute of Iran, Amol, Iran

*Corresponding Author: University of Mazandaran, Babolsar, Iran

Email: Roudbari@umz.ac.ir

Abstract

Background & objectives: Accumulation of free oxygen radicals leads to the oxidative tension. This tension will be able to change the enzyme activity, gene expression, calcium release from intracellular deposits on the membrane structure, cell growth, and death. Plants are rich in the case of antioxidant compounds which will be able to reduce the risk of some chronic diseases such as cancer, heart disease and stroke by protection of cells and increasing the plasma antioxidant power. This study aimed to evaluate the antioxidant activity and cytotoxicity of methanol extract of the *Eremostachys labiosiformis* (Popov) Knorring plant.

Materials and Methods: Methanol extracts were obtained from *E. labiosiformis* plant by maceration method following the collection, drying and powdering. The antioxidant activity and cytotoxicity effect were assessed by free radical scavenging method (DPPH) and MTT (on Vero cell lines), respectively.

Results: The antioxidant capacity of *E. labiosiformis* methanol extract was 0/392 mg/ml. Cytotoxic effect (CC50) during different times of 24, 48 and 72 hours was also 1329/16 µg/ml, 1360/25 µg/ml and 1159/71 µg/ml, respectively.

Conclusion: The comparison results of *E. labiosiformis* antioxidant properties with ascorbic acid showed that this plant has a good free radical scavenging activity in comparison with the other similar plants. In the case of toxicity assessment, it was shown that the methanol extract of this plant can be safe for use in therapy. However, using the other cell lines as well as in vivo studies are recommended for a definitive conclusion.

Keywords: *Eremostachys labiosiformis* (Popov) Knorring, antioxidants, cell culture, cell toxicity

Received: 2 Jan 2016

Revised: 14 Jan 2016

Accepted: 10 Dec 2016