

مطالعه اثر حفاظتی میکروامولسیون عصاره هیدروالکلی مریم نخودی بر روی سمیت کبدی ناشی از بروموبنزن در موش سفید کوچک

علی حسن رحمانی^۱، محمد رضا رشیدی نوش آبادی^۲، غلامرضا هوشمند^۲، مهدی گودرزی^{۲*}

- گروه سم شناسی بالینی، بیمارستان رازی، دانشگاه علوم پزشکی جندی شاپور اهواز، اهواز، ایران.

- گروه فارماکولوژی و سم شناسی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی جندی شاپور اهواز، اهواز، ایران.

یافته / دوره شانزدهم / شماره ۳ / پاییز ۹۳ / مسلسل ۶۱

چکیده

دریافت مقاله: ۹۳/۷/۱۶ پذیرش مقاله: ۹۳/۸/۱۰

*** مقدمه:** کبد یک ارگان اصلی بدن است که ممکن است با مواد شیمیابی گوناگون، دارو ها و تعداد زیادی زنوبیوتیک نظری بر بروموبنزن مورد مواجهه قرار گیرد. هدف از این مطالعه، ارزیابی اثر حفاظتی میکروامولسیون عصاره هیدروالکلی گیاه مریم نخودی بر روی سمیت کبدی ناشی از بروموبنزن می باشد.

*** مواد و روش ها:** حیوانات به ۸ گروه ۱۰ تایی تقسیم شدند. گروه یک تا سه به ترتیب سرم فیزیولوژی، پایه میکروامولسیون و میکروامولسیون عصاره مریم نخودی با دوز 400 mg/kg به مدت ۱۰ روز خوراکی دریافت کردند. گروه چهار پایه میکروامولسیون و گروه پنجم تا هشت به ترتیب دوزهای 50 mg/kg ، 100 mg/kg ، 200 mg/kg و 400 mg/kg از میکروامولسیون عصاره و سپس ۱ ساعت پس از آخرين تجويز، 36 ml/kg بروموبنزن به صورت داخل صفاقی، دریافت کردند. ۲۴ ساعت بعد، از حیوانات خونگیری به عمل آمد و فعالیت آنزیم های ALT و AST و ALP مورد اندازه گیری قرار گرفت. کبد حیوانات نتیجه مطالعات بافت شناسی جدا گردید.

*** یافته ها:** نتایج این مطالعه نشان داد که جویز بروموبنزن سبب افزایش معنادار فعالیت آنزیم های کبدی می گردد. مصرف میکروامولسیون عصاره در دوزهای 100 mg/kg ، 200 mg/kg و 400 mg/kg باعث کاهش معنی دار آنزیم های کبدی گردید. مشاهدات بافت شناسی نیز نتایج این مطالعه را تأیید کرد.

*** بحث و نتیجه گیری:** نتایج نشان داد که میکروامولسیون عصاره هیدروالکلی گیاه مریم نخودی اثر محافظتی روی سمیت کبدی القاء شده توسط بروموم بنزن را دارد.

*** واژه های کلیدی:** برموبنزن، میکروامولسیون، مریم نخودی، سمیت کبدی، موش سفید کوچک.

*آدرس مکاتبه نویسنده مسئول: اهواز، دانشگاه علوم پزشکی جندی شاپور، گروه فارماکولوژی و سم شناسی.

پست الکترونیک: Gmehdi_787@yahoo.com

مقدمه

فلاؤنوفیدها، رادیکال‌ها را غیرفعال می‌کند (۸،۹). یکی از گیاهانی که در طب سنتی حتی توسط بقراط و جالینوس مورد توجه قرار گرفته، گیاه کلپوره است. کلپوره یا مریم نخودی (Labiatae) از تیره نعناع (Teucrium polium) علفی است که در سالهای اخیر اثرات ضد دیابت، ضد اسپاسم و ضد درد، ضدالتهاب و خاصیت آنتی‌اسیدان آن گزارش شده است (۱۰-۱۵). ما در این مطالعه از بروموبنزن برای ایجاد سمیت کبدی آزمایشگاهی استفاده کردیم، زیرا در مطالعات دیگری که بر روی موش سفید کوچک انجام شده بود بروموبنزن بصورت معناداری سبب پروکسیده شدن فسفولیپیدهای سلول‌های کبدی نسبت به سایر ترکیبات سمیت‌زای کبدی مثل تتراکلریدکربن شده است (۱۶).

با توجه به استقبال صنایع دارویی از فراورده‌های نانو، باید تمامی ظرفیت‌های بالقوه این فناوری نوین در صنعت داروسازی به درستی برآورد شود تا تأثیر آن در ایجاد تحولات کیفی و کمی مد نظر قرار گیرد. از این رو فناوری نانو در داروسانی از جمله موارد رو به گسترش و مورد توجه اجتماعی و اقتصادی است. روش میکروامولسیون از نظر افزایش حلالیت داروها، پایداری ترمودینامیکی، راحتی ساخت، افزایش داروسازی و بدلیل بهبود انحلال دارو و سهولت تولید و تجویز، کاندیدای مناسبی در سیستم داروسانی می‌باشد. این سیستم اخیراً مورد توجه محققان دارویی قرار گرفته است، چون توانایی قابل توجهی را بعنوان حاملهای داروسانی دارد.

از آنجایی که کاربرد گیاهان دارویی در درمان بیماری‌های کبدی از اهمیت ویژای برخوردار است و به لحاظ نقش حیاتی کبد در بدن، در این مطالعه سمیت کبدی حاصل از بروموبنزن و اثرات محافظتی گیاه مریم نخودی بر سمیت القاء شده در این اندام مورد بررسی قرار گرفت.

کبد یکی از اندام‌های حیاتی بدن انسان است که عمل سمزدایی ترکیبات خارجی، داروها، سموم و... را انجام می‌دهد. در حین انجام این عمل ممکن است صدمه ببیند و منجر به بیماری‌های کبدی گردد (۱).

بروموبنزن یک حلal بی‌رنگ و سنگین با فرمول شیمیایی C_6H_5Br است که یا در طبیعت وجود دارد یا از ترکیب برミد و بنزن در مقابل پودر آهن به دست می‌آید که در ساخت ترکیبات آلی و به عنوان افزودنی به روغنهای موتور و همچنین به عنوان حلal کریستال گیری به کار می‌رود. بروموبنزن در حد متوسط تا زیادی در خاک‌های مرطوب نیز وجود دارد و تبخیر آن از خاک‌های مرطوب به فراوانی انجام می‌شود. متابولیت‌های بروموبنزن به میزان زیادی باعث ایجاد سمیت کبدی می‌شوند. از جمله این متابولیت‌ها، ۳،۴-اپوکسید بنزن است که توسط CYP₄₅₀ هیدرولیز می‌شود. در فاز II آنزیم‌های متابولیزه کننده داروها، گلوتاتیون ترانسفراز (GST) ۳،۴-اپوکسید را به GSH گلوتاتیون (GSH) متصل می‌کند. با این عمل منبع کاهش یافته که در نتیجه محافظت سلولی در برابر رادیکال‌های فعال اکسیژن (ROS) و متابولیت‌های زنوبیوتیک‌های خطناک از دست می‌رود و منجر به تعدادی وقایع ثانوی می‌شود که به سلول آسیب می‌رسد (۲-۴). امروزه گرایش به مصرف داروهای گیاهی و استفاده از این داروها در درمان و پیشگیری از بیمارها در سطح جهان و بخصوص ایران بطور چشمیگری افزایش یافته است. بسیاری از گیاهان دارای ترکیبات مختلف آنتی‌اسیدانی از جمله پلی فنل‌ها هستند (۵-۷). پلی فنل‌ها بویژه ترکیبات فلامونوفیدی در برابر آسیب‌های کبدی ایجاد شده از سموم اثر حفاظتی دارند. اکسید شدن فلامونوفیدها به وسیله رادیکال‌های آزاد منجر به ایجاد رادیکال‌هایی با فعالیت کمتر و پایداری بیشتر می‌شود و افزایش واکنش گروه هیدروکسیل موجود در

(S/C) انتخاب شدند و سپس به نسبت‌های ۱/۰۵، ۲/۰ و ۴٪ از عصاره که به ترتیب معادل 50 mg/kg ، 100 mg/kg و 200 mg/kg عصاره است به آنها افزوده شد. در هر گروه به ازای هر گرم وزن بدن موش سفید کوچک ۱ واحد انسولین (مثلاً برای موش ۲۵ گرمی، ۲۵ واحد انسولین معادل 0.25 ml) به صورت گاواز داده شد.

بهمنظور ایجاد سمیت کبدی از دوز 0.36 ml/kg بروموبنزن (0.36 ml بروموبنزن خالص ۱۰٪ با روغن زیتون به حجم 10 ml ارقیق شد) و به ازای هر گرم وزن بدن موش، ۱ واحد انسولین به صورت داخل صفاقی تزریق شد. حیوانات به صورت تصادفی در ۸ گروه ۱۰ تایی تقسیم شدند که این ۸ گروه به شرح زیر می‌باشند:

- گروه یک: دریافت محلول سرم فیزیولوژی به صورت خوارکی برای مدت ۱۰ روز.

- گروه دو (کنترل منفی): دریافت مواد تشکیل دهنده پایه میکروامولسیون به صورت خوارکی برای مدت ۱۰ روز.

- گروه سه: دریافت عصاره میکروامولسیون شده ۴٪ (400 mg/kg) به صورت خوارکی به مدت ۱۰ روز.

- گروه چهار (کنترل مثبت): دریافت مواد تشکیل دهنده پایه میکروامولسیون بصورت خوارکی برای مدت ۱۰ روز و سپس تزریق داخل صفاقی 0.36 ml/kg بروموبنزن بصورت تک دوز ۱ ساعت پس از تجویز آخرین دوز محیط پایه میکروامولسیون.

- گروه پنجم، ششم، هفتم و هشتم: به ترتیب دریافت میکروامولسیون $0.5/۰.۱، ۰.۲ و ۰.۴$ ٪ از عصاره به صورت خوارکی به مدت ۱۰ روز و سپس تزریق داخل صفاقی 0.36 ml/kg بروموبنزن یک ساعت پس از تجویز آخرین دوز عصاره.

برای تجویز خوارکی مواد از کاتتر و سرنگ انسولین استفاده گردید.

مواد و روش‌ها

برای انجام این مطالعه از موش سفید کوچک نر، جنس آلبینو در محدوده وزنی ۲۰-۲۵ گرم استفاده گردید. حیوانات از مرکز پرورش حیوانات آزمایشگاهی دانشگاه علوم پزشکی جندی شاپور اهواز خریداری شدند. حیوانات در قفس‌هایی از جنس پلی کربنات در دمای 25 ± 2 درجه سانتی گراد در سیکل نوری ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی نگهداری شدند و توسط غذای فشرده مخصوص خریداری شده از شرکت خوراک دام و آب لوله کشی شهری تغذیه گردیدند. برای سازگاری بیشتر با محیط آزمایشگاه یک هفته پیش از شروع مطالعه حیوانات در شرایط مذکور قرار داده شدند.

در این مطالعه از عصاره خشک گیاه مریم نخودی استفاده گردید. گیاه در فصل بهار از منطقه لارستان در جنوب استان فارس جمع آوری شد و پس از شناسایی و تأیید نام علمی، خشک و سپس آسیاب گردید. پس از آن به مدت ۳ روز در حلal هیدروالکلی 80 درصد قرار گرفت. سپس عصاره بدست آمده از کاغذ صافی عبور داده شد و محلول صاف شده توسط دستگاه سوکسیله تقطیر گردید و پس از قرار دادن در فور -40 درجه سانتی گراد، عصاره خشک بدست آمد. برای تهییه میکروامولسیون‌ها از روش فاز دیاگرام سه تایی و تیتراسیون با آب استفاده گردید. در هر آزمایش فقط یک متغیر (مقدار فاز آبی) در حال تغییر بوده و بقیه متغیرها ثابت نگه داشته می‌شد. با استفاده از روش تیتراسیون ترکیبات میکروامولسیون، فاز دیاگرام سه گانه این فرمولاسیون رسم شد. این سیستم از ترکیب روغن زیتون (فاز روغنی)، توئین 80 و اسپن 20 (به نسبت ۱ به ۱) بعنوان سورفتک坦 و پروپیلن گلیکول بعنوان کوسورفتک坦 استفاده شد. از نسبت سورفتک坦 به کوسورفتک坦 3 به 1 استفاده شد و میکروامولسیون‌های گوناگون از طریق فاز دیاگرام سه گانه با نسبت وزنی 3 به 1

وابسته به دوز بود. بین گروه ۴ (گروه کنترل مثبت دریافت کننده بروموبنز) و گروههای دیگر محافظتی بجز گروه ۵ (دریافت کننده میکروامولسیون عصاره 50 mg/kg) تفاوت معنی‌دار وجود دارد ($P<0.05$). همچنین میان گروه ۱ (گروه کنترل منفی دریافت کننده نرمال سالین) و گروه ۲ (گروه با پایه میکروامولسیون) و گروه ۳ (گروه میکروامولسیون عصاره 400 mg/kg) تفاوت معنی‌داری وجود ندارد.

تصاویر بافت شناسی کبد در گروههای دریافت کننده نرمال سالین، پایه میکروامولسیون و میکروامولسیون عصاره (400 mg/kg) نشان دهنده ساختار طبیعی سلول‌های کبدی، سینوزوئیدها و ورید مرکزی می‌باشد (شکل A, B, C). ولی گروه دریافت کننده بروموبنز تغییرات شدید بافتی را نشان می‌دهد که شامل التهاب، تجمع لنفوцит‌ها و نکروز می‌باشد (شکل D). دریافت $50\text{ میلی گرم عصاره باعث کاهش ضایعات ذکر شده گردید}^{[3]}\text{،}^{[4]} \text{} \text{که} \text{} \text{شامل} \text{} \text{التهاب،} \text{} \text{تجمع} \text{} \text{لنفوцит‌ها} \text{ و} \text{ نکروز} \text{ می‌باشد} \text{ (شکل D).}$ دریافت $400\text{ میلی گرم عصاره باعث کاهش ضایعات ذکر شده بود}^{[5]}\text{،}^{[6]} \text{} \text{که} \text{} \text{شامل} \text{} \text{التهاب،} \text{} \text{نکروز} \text{ و} \text{ بهم} \text{ ریختگی} \text{ نظم} \text{ لبوی} \text{ به} \text{ صورت} \text{ محدودتری} \text{ مشاهده} \text{ می‌شود} \text{ (شکل F)} \text{ و} \text{ با} \text{ افزایش} \text{ دوز} \text{ عصاره} \text{ mg/kg} \text{ بهبودی} \text{ بیشتری} \text{ حاصل} \text{ گردید} \text{ به} \text{ گونه} \text{ ای} \text{ که} \text{ در} \text{ دوز} \text{ ۴۰۰} \text{ فقط} \text{ التهاب} \text{ و} \text{ تورم} \text{ سلولها} \text{ مشاهده} \text{ می‌شود} \text{ (شکل H).}$

۲۴ ساعت بعد از تجویز آخرین دوز و پس از القا بیهودی، از شریان کاروتید موش‌ها خونگیری به عمل آمد و همچنین کبد آنها جهت مطالعات بافت‌شناسی جدا گردید و در محلول فرمالین 10% قرار گرفت. خون جمع آوری شده به مدت 40 دقیقه در دمای آزمایشگاه قرار گرفت تا لخته شود، سپس جهت جداسازی سرم با دور 2500 rpm و به مدت 10 دقیقه سانتریفیوز گردید. سرمهای جمع آوری شده برای بررسی میزان فعالیت آنزیم‌های آلانین آمینوترانسفراز (ALT)، آسپارتات آمینوترانسفراز (AST) و آلkalین فسفاتاز (ALP)^[7] آنها سریعاً به آزمایشگاه خصوصی فرستاده شد.

تجربه و تحلیل آماری با استفاده از نرم افزار SPSS 16 انجام شد. برای هر گروه از موش‌ها میانگین سطح متغیرها به صورت $\text{Mean} \pm \text{SD}$ محاسبه شد. برای مقایسه میانگین‌ها از آنالیز واریانس (ANOVA) استفاده شد و برای بررسی و تعیین اختلاف میانگین‌ها و معنی‌دار بودن آنالیز ANOVA از تست تکمیلی توکی (Tukey) در محدوده $P<0.05$ استفاده گردید.

یافته‌ها

سطح سرمی آنزیم‌های ALP و ALT.AST نشان دهنده آسیب کبدی در اثر بروموبنز می‌باشد. اثر محافظتی دوزهای مختلف میکروامولسیون عصاره بر سطح سرمی آنزیم‌های مذکور در جدول ۱ نشان داده شده است.

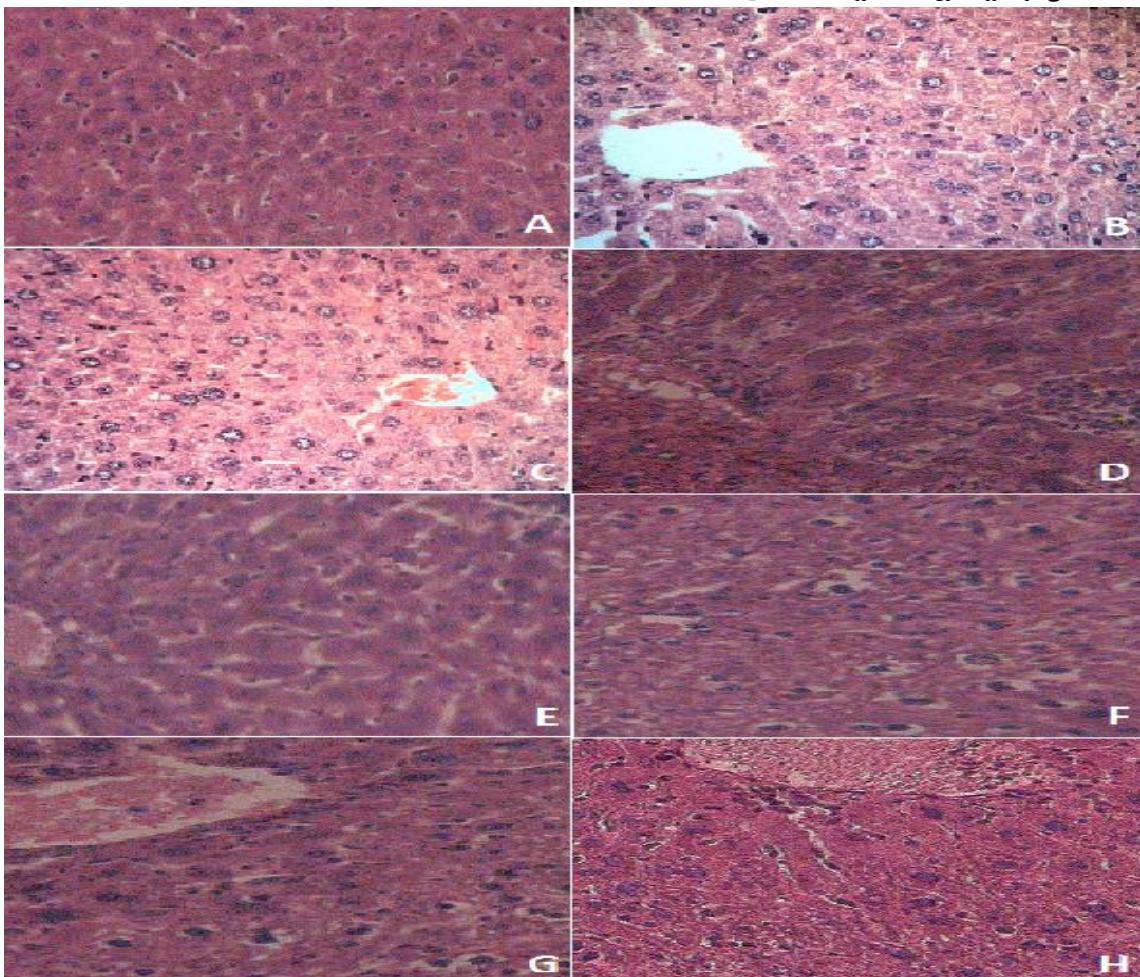
نتایج نشان می‌دهد که پس از تجویز بروموبنز، موش‌ها دچار سمیت شدید کبدی شدند که با افزایش معنی‌دار آنزیم‌های ALP و ALT.AST در مقایسه با گروه کنترل منفی مشخص می‌شود ($P<0.05$). تجویز میکروامولسیون عصاره در دوزهای $100, 200$ و 400 mg/kg به صورت معنی‌داری باعث کاهش فعالیت آنزیم‌های ALP و ALT.AST در گروههای ۵-۸ در مقایسه با گروه کنترل مثبت شد که این کاهش به صورت

1. Alanine amino transferase
2. Aspartate aminotransferase
3. Alkaline phosphatase

جدول ۱. اثر حفاظتی میکروامولسیون عصاره مریم نخودی بر فعالیت آنزیم های ALT و ALP، AST در سمیت کبدی ناشی از برموبینزن

گروه ها	AST (U/l)	ALT (U/l)	ALP (U/l)
دربافت سرم فیزیولوژی	۲۲۶/۷۰ ± ۸/۲۲ b	۶۸/۹۰ ± ۷/۱۸ b	۱۷۵/۴۰ ± ۷/۳۶ b
دربافت پایه میکروامولسیون	۲۳۱/۹۰ ± ۵/۶۴ b	۷۲/۱۰ ± ۶/۴۰ b	۱۷۲/۹۰ ± ۷/۱۴ b
دربافت میکروامولسیون عصاره ۴۰۰ mg/kg	۲۲۳/۵ ± ۱۰/۶۱ b	۶۷/۲۰ ± ۶/۸۹ b	۱۷۱/۵۰ ± ۸/۲۷ b
دربافت پایه میکروامولسیون + برموبینزن	۳۷۱/۵۰ ± ۲۷/۱۵ a	۱۲۸/۷۰ ± ۱۱/۵۰ a	۲۵۲/۶۰ ± ۱۲/۱۶ a
دربافت میکروامولسیون عصاره ۵۰ mg/kg + برموبینزن	۳۴۷/۱۰ ± ۲۷/۵۰ a	۱۱۹/۹۰ ± ۸/۲۵ a	۲۳۵/۸۰ ± ۷/۴۶ a
دربافت میکروامولسیون عصاره ۱۰۰ mg/kg + برموبینزن	۳۳۹/۶۰ ± ۲۵/۴۳ a,b	۱۱۰/۵۰ ± ۹/۳۷ a,b	۲۲۳/۶۰ ± ۷/۷ a, b
دربافت میکروامولسیون عصاره ۲۰۰ mg/kg + برموبینزن	۲۹۰/۵۰ ± ۱۶/۲۴ a, b	۹۲۷/۰ ± ۱۰/۹۱ a, b	۱۹۷/۰۰ ± ۱۱/۰۳ a, b
دربافت میکروامولسیون عصاره ۴۰۰ mg/kg + برموبینزن	۲۴۴/۹۰ ± ۱۲/۰۹ b	۸۵/۱۰ ± ۸/۴۹ a, b	۱۹۰/۷۰ ± ۹/۵۸ a, b

تمام مقادیر بر اساس میانگین Mean ± SD می باشد

a: اختلاف معنی دار با گروه کنترل منفی (گروه ۲) ($p < 0.05$)b: اختلاف معنی دار با گروه کنترل مثبت (گروه ۴) ($p < 0.05$)

شکل ۱. تصاویر بافت کبد در گروه های ۱ تا ۸ مورد بررسی به ترتیب از A تا H. نوع رنگ آمیزی H & E با بزرگنمایی ۱۰۰ می باشد.

حسنی و همکاران با بررسی فعالیت آنتی اکسیدانی عصاره اتانولی مریم نخودی در دوزهای ۵۰، ۱۰۰ و 200 mg/kg به این نتیجه رسیدند که عصاره مریم نخودی در دوزهای ۵۰ و ۱۰۰ به طور معناداری ظرفیت آنتی اکسیدانی را در حیوانات در مقایسه با گروه کنترل بالا می برد (۲۳).

فروزنده و همکاران به بررسی اثر حفاظتی عصاره مریم نخودی در دوزهای ۱۲۵، ۲۵۰ و 500 mg/kg بر روی سمیت کبدی ناشی از استاتامینوفن در موش سوری پرداختند. نتایج مطالعه اثر محافظتی را در تمام دوزها نشان داد (۲۴). بنابراین در این مطالعه از دوزهای ۵۰، ۱۰۰ و 400 mg/kg استفاده شد. همچنین برای سنجش سمیت مواد پایه میکروامولسیون از گروه اول یعنی گروه دریافت کننده سرم فیزیولوژی استفاده شد.

عدم اختلاف معنادار در آنزیم های کبدی بین گروه ۱ و ۲ نشان دهنده سالم و بی خطر بودن ترکیبات موجود در میکروامولسیون بود. همچنین عدم اختلاف معنادار در آنزیم های کبدی بین گروه ۲ و ۳ نشان دهنده بی خطر بودن خود عصاره در بالاترین دوز یعنی 400 mg/kg بود.

می توان نتیجه گرفت که میکروامولسیون عصاره گیاه مریم نخودی می تواند در مسمومیت حاد با بروموبنزن در موش سفید کوچک نقش محافظت کننده و ترمیم کننده داشته باشد.

در بررسی سطح آنزیم های ALP, ALT, AST میان گروه کنترل مثبت (گروه ۴ دریافت کننده بروموبنزن) و گروه های درمانی و همچنین گروه کنترل منفی (گروه ۲ دریافت کننده میکروامولسیون) تفاوت معنی داری وجود داشت ($P<0.05$). علت این تفاوت را می توان به دلیل تشکیل متабولیت های فعال بروموبنزن که نکروز کبدی می دهنده، نسبت داد و اینکه گیاه مریم نخودی با داشتن خاصیت ضد اکسیداسیونی و فعالیت در مقابل پراکسیداسیون لیپیدها و

بحث و نتیجه گیری

بیماری های کبدی یکی از عوامل اصلی ناخوشی و مرگ و میر در سراسر جهان محسوب می شود و سمیت با مواد شیمیایی مهمترین عامل دخیل در این مورد می باشد (۱۷، ۱۸). بروموبنزن یک ماده سمیت زای کبدی شناخته شده است که بطور گستره ای جهت ایجاد مدل سمیت کبدی استفاده می شود. در اثر متابولیسم بروموبنزن رادیکالهای آزادی تولید می شوند که ایجاد استرس اکسیداتیو و آسیب سلول های کبدی می کنند. این تغییرات با اندازه گیری سطح آنزیم های بیوشیمیایی مثل AST, ALT, ALP و بیلری روبین قابل شناسایی می باشد (۱۹).

بر پایه بعضی گزارشات گیاه مریم نخودی دارای خاصیت آنتی اکسیدان و ضد التهاب قابل قبولی می باشد (۱۰، ۱۳، ۲۰). بعلاوه عصاره این گیاه از طریق فعال نمودن مسیر ساخت گلوتاتیون باعث افزایش سطوح درون سلولی آن می شود (۲۱). در مطالعه ای که شریفی فر و همکاران به بررسی خاصیت آنتی اکسیدانی عصاره و فراکسیونهای مریم نخودی پرداختند، نتایج مطالعه نشان داده است که عصاره و فراکسیونهای مریم نخودی دارای اثر مهاری روی پراکسیداسیون لیپیدها، پتانسیل احیاء کنندگی و خاصیت جمع آوری رادیکالهای آزاد می باشند (۲۰).

در مطالعه ای فعالیت حفاظت کبدی این گیاه در مقابل تتراکلراید کربن در موش های صحرایی بررسی شد. از شاخص های گلوتاتیون پر اکسیداز و سوپر اکسید دیسموتاز برای ارزیابی آسیب کبدی استفاده گردید. عصاره الکلی گیاه مریم نخودی با دوز 25 mg/kg به صورت داخل صافی تجویز شد که توانست میزان آنزیم ها ذکر شده را در گروه درمانی به سطح طبیعی نزدیک کند. این مطالعه نشان داد گیاه مریم نخودی دارای خاصیت حفاظت کبدی و آنتی اکسیدانی می باشد همچنین کبد را در مقابل پراکسیداسیون لیپیدها محافظت نمود (۲۲).

تأثیر بر روی لیپیدهای کبدی و نیز داشتن خاصیت تحریک روند ترمیمی کبد و ممانعت از فعالیت آنزیم CYP₄₅₀، از آسیب‌های ایجاد شده توسط بروموبنزن جلوگیری می‌کند.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از زحمات سرکار خانم رضوان ابراهیمی، کارشناس آزمایشگاه فارماکولوژی و سم شناسی دانشکده داروسازی دانشگاه علوم پزشکی جندی شاپور اهواز جهت همکاری در انجام این تحقیق قدردانی می‌گردد.

References

- Sherlock S, Dooley J. Drugs and the liver. Diseases of the Liver and Biliary System. 2002;10:337-369.
- Brautbar N, Williams IJ. Industrial solvents and liver toxicity: risk assessment, risk factors and mechanisms. International Journal of Hygiene and Environmental Health. 2002;205(6):479-491.
- Den Besten C, Brouwer A, Rietjens I, Van Bladeren P. Biotransformation and toxicity of halogenated benzenes. Human & Experimental Toxicology. 1994;13(12):866.
- Reid W, Christie B, Krishna G, Mitchell J, Moskowitz J, Brodie B. Bromobenzene metabolism and hepatic necrosis. Pharmacology. 1971;6(1):41-55.
- Dhiman RK, Chawla YK. Herbal medicines for liver diseases. Digestive Diseases and Sciences. 2005;50(10):1807-1812.
- Yanishlieva NV, Marinova E, Pokorný J. Natural antioxidants from herbs and spices. European Journal of Lipid Science and Technology. 2006;108(9):776-793.
- Dimitrios B. Sources of natural phenolic antioxidants. Trends in Food Science & Technology. 2006;17(9):505-512.
- Pietta PG. Flavonoids as antioxidants. Journal of Natural Products. 2000;63(7):1035-1042.
- Ishige K, Schubert D, Sagara Y. Flavonoids protect neuronal cells from oxidative stress by three distinct mechanisms. Free Radical Biology and Medicine. 2001;30(4):433-446.
- Tariq M, Ageel A, Al-Yahya M, Mossa J, Al-Said M. Anti-inflammatory activity of Teucrium polium. International Journal of Tissue Reactions. 1989;11(4):185.
- Abdollahi M, Karimpour H, Monsef-Esfehani HR. Antinociceptive effects of Teucrium polium L. total extract and essential oil in mouse writhing test. Pharmacological Research. 2003;48(1):31-5.
- Gharib Naseri M, Omidi Birgani F. Antispasmodic effect of Teucrium polium leaf extract on rat ileum. Pejouhandeh, 2007.
- Ljubuncic P, Dakwar S, Portnaya I, Cogan U, Azaizeh H, Bomzon A. Aqueous extracts of Teucrium polium possess remarkable antioxidant activity in vitro. Evidence-Based Complementary and Alternative Medicine. 2006;3(3):329-338.
- Karimi F, Abbasi S, Bateni A. The effect of Teucrium polium on blood glucose in diabetes mellitus type 2: a comparison with glibenclamide. Iranian South Medical Journal (ISMJ). 2002;4(2):96-103. (In Persian)
- Gharaibeh MN, Elayan HH, Salhab AS. Hypoglycemic effects of Teucrium polium. Journal of Ethnopharmacology. 1988;24(1):93-99.
- Casini A, Pompella A, Comporti M. Liver glutathione depletion induced by bromobenzene, iodobenzene, and diethylmaleate poisoning and its

- relation to lipid peroxidation and necrosis. *The American Journal of Pathology*. 1985;118(2):225.
17. Williams R. Global challenges in liver disease. *Hepatology*. 2006;44(3):521-526.
 18. Maynard J. Hepatitis B: global importance and need for control. *Vaccine*. 1990;8:S18-S20.
 19. Casini AF, Pompella A, Comporti M. Glutathione Depletion, Lipid Peroxidation, and Liver Necrosis following Bromobenzene and Iodobenzene Intoxication. *Toxicologic Pathology*. 1984;12(3):295-299.
 20. Sharififar F, Dehghn-Nudeh G, Mirtajaldini M. Major flavonoids with antioxidant activity from *Teucrium polium* L. *Food Chemistry*. 2009;112(4):885-888.
 21. Shtukmaster S, Ljubuncic P, Bomzon A. The effect of an aqueous extract of *Teucrium polium* on glutathione homeostasis in vitro: a possible mechanism of its hepatoprotectant action. *Advances in Pharmacological Sciences*. 2010; 2010: 938324.
 22. Panovska T, Kulevanova S, Gjorgoski I, Bogdanova M, Petrushevska G. Hepatoprotective effect of the ethyl acetate extract of *Teucrium polium* L. against carbontetrachloride-induced hepatic injury in rats. *Acta pharm*. 2007; 57(2):241-248.
 23. Hasani P, Yasa N, Vosough-Ghanbari S, Mohammadirad A, Dehghan G, Abdollahi M. In vivo antioxidant potential of *Teucrium polium*, as compared to α -tocopherol. *Acta Pharm*. 2007;57(1):123-129.
 24. Forouzandeh H, Azemi ME, Rashidi I, Goudarzi M, Kalantari H. Study of the Protective Effect of *Teucrium polium* L. Extract on Acetaminophen-Induced Hepatotoxicity in Mice. *Iranian Journal of Pharmaceutical Research*. 2013;12(1):123-129.