

تأثیر عصاره آبی الکلی جینسینگ بر رفع مسمومیت ناشی از سیکلوفسفامید در بافت تخدمان موش‌های صحرایی ماده بالغ

نویسنده‌گان:

فرزانه نظری^۱، حبیب‌اله جوهری^{۲*}، وحید حمایت خواه جهرمی^۱، حسین کارگر جهرمی^۳، الله سامانی جهرمی^۱

- ۱- گروه فیزیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد چهرم، چهرم، ایران
- ۲- گروه فیزیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد داراب، داراب، ایران
- ۳- مرکز تحقیقات زوئنوز، دانشگاه علوم پزشکی چهرم، چهرم، ایران

Pars Journal of Medical Sciences, Vol. 12, No. 3, Fall 2014

چکیده:

مقدمه: جینسینگ یکی از گیاهان دارویی است. سیکلوفسفامید دارویی با خاصیت ضد سرطان است که دارای عوارض جانبی بر تخدمان می‌باشد. هدف از انجام این پژوهش بررسی اثر عصاره آبی الکلی جینسینگ بر رفع مسمومیت ناشی از سیکلوفسفامید در بافت تخدمان موش صحرایی ماده بالغ می‌باشد.

مواد و روش‌ها: این مطالعه تجربی روی ۵۶ سرموش صحرایی ماده بالغ انجام شد. موش‌ها به طور تصادفی به هفت گروه ۸ تایی شامل گروه کنترل، شاهد، تجربی ۱، ۲، ۳، ۴ و ۵ تقسیم شدند. گروه کنترل هیچ دارویی دریافت نکردند، گروه شاهد حلال دارو دریافت کردند و گروه‌های تجربی ۱ و ۲ و ۳ روزانه ۵mg/kg/bw داروی سیکلوفسفامید و به ترتیب ۰/۵g/kg/bw و ۰/۱g/kg/bw عصاره جینسینگ، گروه تجربی ۴ روزانه ۵mg/kg/bw داروی سیکلوفسفامید و گروه تجربی ۵ روزانه ۲g/kg/bw عصاره جینسینگ دریافت کردند. در پایان از بافت تخدمان مقاطعه بافتی تهیه شد و مورد بررسی قرار گرفت.

نتایج: در گروه تجربی ۱ فولیکول‌های آترزی زیاد بود، اما در گروه تجربی ۲ تعداد فولیکول آترزی و تخریب بافتی نسبت به گروه تجربی ۱ کمتر مشاهده شد. گروه تجربی ۳ تعداد فولیکول آترزی نسبت به گروه تجربی ۱ و ۲ کاهش یافت، ولی در گروه تجربی ۴ فولیکول بهشت آترزی شد. در گروه تجربی ۵ تعداد فولیکول‌ها گراف، اوبلیه و ثانویه نسبت به گروه کنترل افزایش داشت.

نتیجه‌گیری: سیکلوفسفامید باعث افزایش فولیکول‌های آترزی می‌شود، در حالی که عصاره آبی الکلی جینسینگ مانع از اثرات منفی سیکلوفسفامید و در نتیجه کاهش تعداد فولیکول آترزی می‌شود.

واژگان کلیدی: سیکلوفسفامید، موش صحرایی، تخدمان

Par J Med Sci 2014;12(3):23-30

مقدمه:

رساندن اثرات منفی سیکلوفسفامید بر باروری دارای اهمیت می‌باشد. یک مزیت دیگر گیاهان درمانی به‌شرط این که تحت نظارت و پیشه افراد متخصص تهیه و مصرف شوند، بی‌ضرر بودن آن‌هاست [۱].

طب سنتی و استفاده از داروهای گیاهی امروزه از پرطرفدارترین روش‌های درمان به شمار می‌رودند. یکی از داروهای گیاهی جینسینگ می‌باشد [۲]. تحقیقات انجام‌شده بیانگر آن است که ریشه این گیاه مثل سایر گیاهان دارویی، قابلیت پیشگیری و

تخدمان‌ها به شکل دو غده کوچک در دو سوی رحم قرار گرفته‌اند و توسط انتهای لوله تخدمان پوشانده شده‌اند. سرطان اپی تیال تخدمان رایج‌ترین نوع این سرطان است که معمولاً تا هنگام متابستاز بدون علامت باقی می‌ماند [۱]. اختلال در عملکرد تخدمان موش‌های صحرایی متعاقب مصرف سیکلوفسفامید، به دلیل تخریب سلول‌های گرانولوزا می‌باشد [۲]. با توجه به شیوع بالای سرطان تخدمان و استفاده زیاد از سیکلوفسفامید در درمان آن، یافتن آنتی‌اکسیدان مناسب با منشأ گیاهی به‌منظور به حداقل

* نویسنده مسئول، نشانی: گروه فیزیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد داراب، داراب، ایران
تلفن تماس: ۰۷۳۱-۳۳۳۴۲۶۶ پست الکترونیک: h.jowhary@yahoo.co.uk

به صورت قرص‌های ۵۰ میلی‌گرمی در ۱۰ سی‌سی آب حل شد و روزانه تزریق درون صفاقی شد. در این پژوهش برای عصاره گیری گیاه جینسینگ از ریشه آن استفاده شد که به کمک آسیاب برقی آن را به صورت پودر در آورده و با استفاده از روش پرکولاسیون (سوکسله) عصاره به دست آمد [۲۲].

در هریک از گروه‌ها ۸ سر موش صحرایی بالغ که به صورت تصادفی انتخاب شده بودند به شرح زیر مورد بررسی قرار گرفتند: گروه کنترل: روزانه از غذای فشرده و آب در طی ۲۱ روز آزمایش استفاده کردند و هیچ نوع دارویی دریافت نکردند. گروه شاهد: روزانه ۰/۲ میلی‌لیتر آب مقطور به عنوان حلال دارو به صورت گاواز دریافت کردند.

گروه تجربی ۱: روزانه مقدار ۵ mg وزن بدن، داروی سیکلوفسفامید به صورت تزریق درون صفاقی و ۰/۵g/kg وزن بدن عصاره آبی الکلی جینسینگ به صورت خوراکی دریافت کردند.

گروه تجربی ۲: روزانه مقدار ۵ mg/kg وزن بدن، داروی سیکلوفسفامید به صورت تزریق درون صفاقی و ۱g/kg وزن بدن عصاره آبی الکلی جینسینگ به صورت خوراکی دریافت کردند.

گروه تجربی ۳: روزانه مقدار ۵ mg/kg وزن بدن، داروی سیکلوفسفامید به صورت تزریق درون صفاقی و ۲g/kg وزن بدن عصاره آبی الکلی جینسینگ به صورت خوراکی دریافت کردند.

گروه تجربی ۴: روزانه مقدار ۵ mg/kg وزن بدن داروی سیکلوفسفامید به صورت تزریق درون صفاقی دریافت کردند.

گروه تجربی ۵: روزانه مقدار ۲ g/kg وزن بدن عصاره آبی الکلی جینسینگ به صورت خوراکی دریافت کردند.

پس از طی دوره تیمار بافت تخدمان را جدا کرده و پس از انجام مراحل رایج پاساز بافتی و تهیه مقاطع آسیب‌شناختی، برش‌های پی‌دریی با ضخامت ۵ میکرون تهیه شد و از هر ۱۰ برش یک مقطع و در مجموع از هر نمونه ۱۰ مقطع توسط رنگ‌آمیزی هماتوکسیلین-ائوزین رنگ‌آمیزی شد. مطالعات پاتولوژی مقاطع بافتی با استفاده از میکروسکوپ نوری دو چشمی مدل Labomed^x 400 و فتوسیکلوفگراف‌ها با کمک دوربین UV100 (ساخت کشور کره) انجام شد.

داده‌های به دست آمده از شمارش تعداد فولیکول‌های بدبوی، اولیه، ثانویه، آنترال، گراف، آترتیک و جسم زرد در گروه‌های مختلف با استفاده از آزمون تحلیل واریانس دو طرفه با کمک نرمافزار SPSS تحلیل و با هم مقایسه شدند. مقادیر به کار گرفته شده میانگین \pm خطای انحراف معیار (SEM) و سطح معناداری آماری $P < 0.05$ در نظر گرفته شد.

درمان بسیاری از بیماری‌ها را دارا می‌باشد [۵]. واژه جینسینگ (Red panax) به معنی درمان‌کننده تمام بیماری‌ها می‌باشد. این گیاه از خانواده عشقه (Araliaceae) [۶،۷] و به عنوان یک آداپتوژن محاسب می‌شود. آداپتوژن به معنی فرآورده‌های گیاهی با خواص آنتی‌اکسیدانی است که افزایینده مقاومت بدن در برابر عوامل استرس‌زاء، ترومما، اضطراب و خستگی می‌باشد [۷]. این گیاه مشابه عصاره خارخاسک و کروسین به علت خاصیت آنتی‌اکسیدانی به ترتیب باعث کاهش عوارض داروی سیکلوفسفامید روی سلول‌های تولید‌کننده هورمون‌های جنسی و رشد جینن‌های حاصل از لقادیر آزمایشگاهی در موش‌های سوری شده است [۹،۸].

اگرچه سیکلوفسفامید دارای خاصیت ضد سلطانی خوبی است و باعث کاهش حجم تومور می‌شود، ولی دوز اضافی آن معمولاً ضعفی در مکانیسم دفاعی ایجاد می‌کند که منجر به مهار پاسخ ایمونولوژی و رشد عفونت فرصت‌طلب و در نهایت رشد دوباره تومور می‌شود [۱۱، ۱۰]. با توجه به خاصیت ضد سلطانی سیکلوفسفامید و این که سلطان همراه با تکثیر زیاد سلولی است بنابراین، سیکلوفسفامید احتمالاً از طریق مهار تکثیر سلولی عمل می‌کند. سیکلوفسفامید باعث آپوپتوز در سلول‌های سلطانی جینین موس، سلول ریه و تیموس موش صحرایی شده است [۱۶-۱۲]. سیکلوفسفامید همچنین می‌تواند در میزان باروری در هر دو جنس نر و ماده اختلال ایجاد کند [۱۷ و ۱۸]. تبریزی و همکاران در بررسی اثرات مخبر سیکلوفسفامید باعث تخریب سلول‌های گرانولوزا و همچنین اختلالات باروری آمنوره و افزایش تعداد فولیکول‌های آتریک می‌شود [۱۹]. اختلال در عملکرد تخدمان، کاهش تعداد کل فولیکول‌ها و کاهش وزن تخدمان‌های موش صحرایی در اثر مصرف داروی سیکلوفسفامید گزارش شده است [۲۰ و ۲۱]. هدف از انجام این پژوهش بررسی تأثیر عصاره آبی الکلی جینسینگ بر رفع مسمومیت ناشی از سیکلوفسفامید در بافت تخدمان موش صحرایی بالغ می‌باشد.

مواد و روش‌ها:

این پژوهش یک مطالعه تجربی است که در زمستان ۱۳۹۱ انجام شد. نگهداری حیوانات آزمایشگاهی مطابق با راهنمای انتستیتوی ملی سلامت انجام شده است. در ابتدا تعداد ۵۶ سر موش ماده بالغ از نژاد ویستان از خانه حیوانات دانشگاه آزاد اسلامی جهرم خریداری و جهت تطابق با محیط به مدت ۱۴ روز در اتاق حیوانات نگهداری شدند. سن موش‌ها ۹۰-۱۱۰ روز و ۱۸۵-۱۹۵ گرم وزن داشتند. در طول مدت انجام پژوهش حیوانات در شرایط مناسب 25 ± 1 درجه سانتی‌گراد، ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی و رطوبت نسبی ۵۰-۵۵ درصد نگهداری شدند. سیکلوفسفامید

نتایج:

گروه ۵ دارای افزایش معناداری نسبت به گروه ۴ بود (جدول ۱).
(فتوامیکروگراف های ۱-۷).

تعداد فولیکول گراف در گروه تجربی ۵ افزایش معناداری نسبت به گروه تجربی ۴ داشت، در حاکی که در دیگر گروههای تجربی تغییر معناداری نسبت به گروه کنترل نداشت. تعداد جسم زرد در گروه تجربی ۴ دارای کاهش معناداری نسبت به گروه کنترل بود ($P \leq 0.05$) و در دیگر گروههای تجربی تغییر معناداری نسبت به گروه کنترل مشاهده نشد. تعداد فولیکول آنژری در گروه تجربی ۴ دارای افزایش معناداری نسبت به گروه کنترل و در گروه تجربی ۳ و ۵ دارای کاهش معناداری نسبت به گروه تجربی ۴ بود (جدول ۱)، (فتوامیکروگراف های ۱-۷).

در گروههای تجربی ۱، ۲ و ۴ تعداد فولیکول اولیه کاهش معناداری نسبت به گروه کنترل داشت و در گروههای تجربی ۲، ۳ و ۵ افزایش معناداری نسبت به گروه تجربی ۴ مشاهده شد. گروه تجربی ۵ نیز دارای افزایش معناداری نسبت به گروه کنترل بود. تعداد فولیکول بدبو در گروه تجربی ۱ و ۴ کاهش معناداری نسبت به گروه کنترل و افزایش معناداری در گروه تجربی ۵ نسبت به گروه تجربی ۴ از خود نشان داد. تعداد فولیکول ثانویه در گروههای تجربی ۱، ۲، ۳ و ۴ کاهش معناداری نسبت به گروه کنترل و در گروه تجربی ۵ افزایش معناداری نسبت به گروه کنترل داشت. همچنین در گروههای تجربی ۲، ۳ میزان کاهش کمتر و

جدول ۱: نتایج مربوط به فولیکول های اولیه، ثانویه، بدبوی، گراف، آنژری، جسم زرد در گروههای مختلف

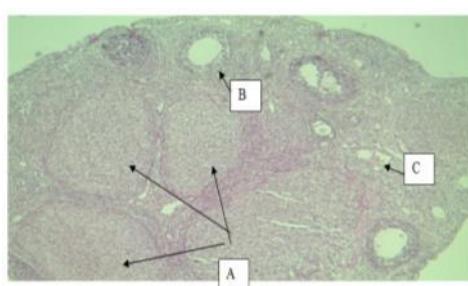
گروه	پارامتر	فولیکول اولیه	فولیکول ثانویه	فولیکول بدبوی	فولیکول گراف	جسم زرد	فولیکول آنژری
کنترل		$5/0.2 \pm 1/3$	$6/7 \pm 1/3$	$8/5 \pm 1/71$	$3/1 \pm 0/6$	$6/4 \pm 0/27$	$3/2 \pm 0/33$
شاهد		$4/22 \pm 1/42$	$4/7 \pm 1/2$	$6/2 \pm 1/72$	$2 \pm 0/34$	$6 \pm 0/21$	$3/2 \pm 0/48$
تجربی ۱		$*2/8 \pm 1/3$	$*3/5 \pm 1/1$	$*2/3 \pm 1/9$	$1/3 \pm 0/16$	$5/8 \pm 0/12$	$3/4 \pm 0/2$
تجربی ۲		$**0.03/4 \pm 1/4$	$**0.03/9 \pm 1/2$	$2/5 \pm 2$	$1/4 \pm 0/37$	$6/3 \pm 0/17$	$3/5 \pm 0/34$
تجربی ۳		$**3/8 \pm 1/5$	$**0.04/2 \pm 1/4$	$4/2 \pm 1/74$	$1/75 \pm 0/65$	$6/3 \pm 0/25$	$**3/3 \pm 0/42$
تجربی ۴		$*1/8 \pm 0/66$	$*2/7 \pm 0/7$	$*1/5 \pm 1/07$	$1 \pm 0/21$	$*4/7 \pm 0/12$	$*4/8 \pm 0/41$
تجربی ۵		$**0.08/32 \pm 2/63$	$**0.08/8/2 \pm 1/6$	$**11/3 \pm 1/83$	$**3/6 \pm 0/69$	$6/5 \pm 0/18$	$**3/3 \pm 0/21$

میانگین هایی که با علامت * مشخص شده اند، اختلاف معناداری در سطح $P < 0.05$ نسبت به گروه کنترل نشان می دهند.

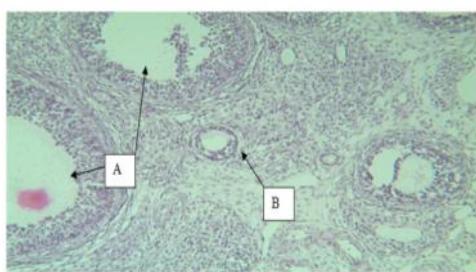
میانگین هایی که با علامت ** مشخص شده اند، اختلاف معناداری در سطح $P < 0.05$ نسبت به گروه چهارم نشان می دهند.

مقادیر بر اساس میانگین \pm خطای معيار میانگین ($X \pm SEM$) آورده شده است

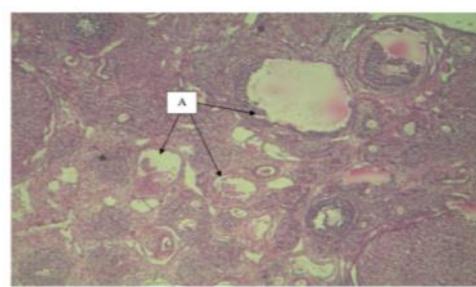
فتوامیکروگراف های میکروسکوپ نوری در بافت تخمدان



فتوامیکروگراف ۱: بافت تخمدان در گروه کنترل، رنگ آمیزی هماتوکسیلین - اوزین
جسم زرد (A)، فولیکول ثانویه (B) و فولیکول اولیه (C)



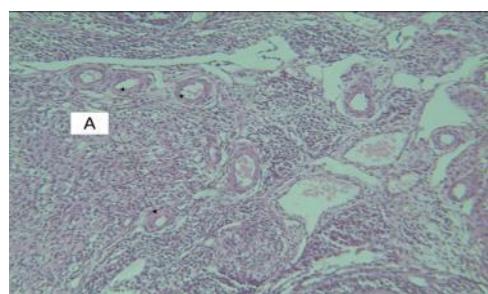
فتومیکروگراف ۲: بافت تخمدان در گروه شاهد، رنگ‌آمیزی هماتوکسیلین- اوزین فولیکول ثانویه (A) و فولیکول اولیه (B)



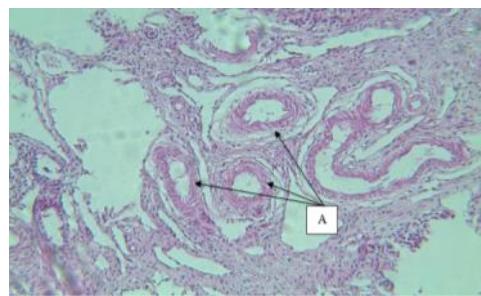
فتومیکروگراف ۳: بافت تخمدان در گروه تجربی ۱، رنگ‌آمیزی هماتوکسیلین- اوزین فولیکول آترزی (A)



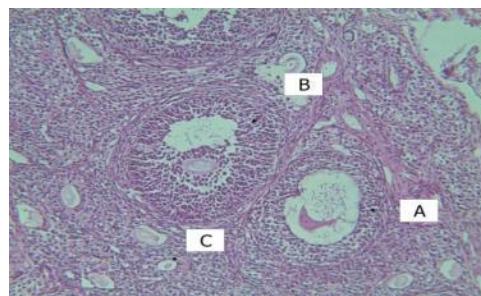
فتومیکروگراف ۴: بافت تخمدان در گروه تجربی ۲، رنگ‌آمیزی هماتوکسیلین- اوزین فولیکول آترزی (A)



فتومیکروگراف ۵: بافت تخمدان در گروه تجربی ۳، رنگ‌آمیزی هماتوکسیلین- اوزین فولیکول آترزی (A)



فتو میکرو گراف ۶: بافت تخدمان در گروه تجربی ۴، رنگ آمیزی هماتوکسیلین - اوزین فولیکول آترزی (A)



فتو میکرو گراف ۷: بافت تخدمان در گروه تجربی ۵، رنگ آمیزی هماتوکسیلین - اوزین فولیکول ثانویه (A)، فولیکول گراف (B) و فولیکول اولیه (C)

[۲۰، ۲۱، ۲۴]. سیکلوفسفامید روی دستگاه تولید مثل از طریق ایجاد چرخه استرس اکسیدانتیو اثر منفی می‌گذارد که با تجویز همزمان آنتی اکسیدان‌ها عوارض آن کاهش می‌باید [۲۵]. یافته‌ها نشان داد که در حیوانات تحت درمان با سیکلوفسفامید، توان باروری، تعداد ماههای آبستنی و تعداد نوزاد متولد شده کاهش یافته است [۲۳]. با استناد به این نتایج، سیکلوفسفامید دارای خواص سیتواستاتیکی، سیتوتونیکسیستی، موتازنی و به عنوان یک عامل آکیلیه کننده است که با ایجاد اتصال بین دو رشته مولکولی DNA، شکستن DNA و مهار سنتز پروتئین اثر آپوپتوز خود را اعمال می‌کند. این داروی آکیلیه کننده مولکول‌های واکنشی تشکیل می‌دهد که گروه نوکلئوفیلیک روی DNA به ویژه ۷-ان گوانین را آکیلیه می‌کند، این مورد سبب ایجاد پیوندهای جانبی میان بازوها، جفت شدن غیرطبیعی آن‌ها، شکسته شدن مولکول DNA و کاهش تقسیمات میوزی می‌شود [۲۴]. سیکلوفسفامید در محیط خارج از بدن غیرفعال است ولی در داخل بدن، در کبد توسط آنزیم‌های سیتوکروم P-450 به ۴-هیدروکسی سیکلوفسفامید تبدیل می‌شود که با توتومر خود یعنی آلدوفسفامید در تعادل می‌باشد. آلدوفسفامید خود به خود تجزیه و به متابولیت‌های فعال خود یعنی فسفورآمید موستارد و آکرولین تبدیل می‌شود [۲۶ و ۲۷]. در تحقیقات انجام شده روی تخدمان زنان مبتلا به سرطان تخدمان گزارش شد که نارسایی در تخدمان در بی استفاده از سیکلوفسفامید

بحث:

سیکلوفسفامید یک داروی ضد سرطان است که به عنوان یک عامل آکیلاسیون عمل می‌کند. با وجودی که این دارو کاربردهای فراوانی در درمان سرطان دارد، اثرات سمی بر یاخته‌های بدن به ویژه بر اندام‌های جنسی می‌گذارد. یکی از مهم‌ترین عوارض جانبی این دارو، تغییر عملکرد دستگاه تناسلی است که ممکن است منجر به ناباروری شود [۲۳]. در گروه‌های دریافت‌کننده سیکلوفسفامید، کاهش در تعداد فولیکول‌ها به چشم می‌خورد. در تحقیقات انجام شده روی تأثیر داروی سیکلوفسفامید بر فولیکول‌های تخدمانی موش صحرابی مشخص شده است که این دارو می‌تواند باعث افزایش سلول‌های آترزی در تخدمان شود [۲۱]. داروی سیکلوفسفامید در روند فولیکولوژنیز و کاهش تعداد فولیکول‌ها نقش داشته که این خود می‌تواند دلیل اثرات سمی این دارو در تخدمان‌ها باشد [۲۰، ۲۱]. این موضوع می‌تواند علت کاهش فولیکول‌های بدی (گروه تجربی ۱ و ۴)، اولیه (گروه تجربی ۱، ۲ و ۴)، ثانویه (گروه تجربی ۱، ۳ و ۴) در گروه‌های تجربی دریافت‌کننده سیکلوفسفامید باشد. این نتیجه با یافته‌های سایر محققین همخوانی دارد [۲۱، ۲۰]. از طرف دیگر سیکلوفسفامید با تأثیر بر سطح پلاسمایی گنادوتروپین که روند فولیکولوژنیز را تنظیم می‌کند، می‌تواند باعث کاهش فولیکولوژنیز و استرتوژنیز در تخدمان‌ها شود که این موضوع نیز می‌تواند توجیه کننده اثرات سمی دارو در تخدمان باشد

جينسینگ باشد که مانع از اثرات منفی سیکلوفسفامید و در نتیجه کاهش تعداد فولیکول آترزی شده است.

نتیجه‌گیری:

در حالی که داروی سیکلوفسفامید به عنوان یک عامل آلکیله کننده باعث تأثیر مخرب بر بافت تخمدان موش‌های صحرایی ماده می‌شود، اما گیاه دارویی جینسینگ با دارا بودن مواد آنتی‌اکسیدانی مؤثر خود عوارض ناشی از مصرف این دارو را در موش‌های صحرایی ماده کاهش داد.

تشکر و قدردانی:

نتایج این تحقیق بر مبنای پایان‌نامه کارشناسی ارشد سرکار خانم فرزانه نظری دانش‌آموخته تکوین دانشگاه آزاد اسلامی واحد چهرم تدوین شده است، بدین‌وسیله از همکاری صمیمانه مسئولین محترم آزمایشگاه تکوین بهویژه آقای دکتر حسین کارگر در اجرای این طرح قدردانی می‌شود.

مشاهده می‌شود [۲۸]: بنابراین، افزایش معنادار تعداد فولیکول آترزی در گروه تجربی ۴ به دلیل خواص آلکیله کننده سیکلوفسفامید می‌باشد. جینسینگ به دلیل داشتن ترکیبات فنولیک و ساپونین‌ها دارای خاصیت آنتی‌اکسیدانی است که مانع از انجام واکنش‌های اکسیداتیو می‌شوند [۲۹ و ۳۰]. همچنین تحقیقات نشان داده است که گیاه جینسینگ به عنوان یک آنتی‌اکسیدان باعث افزایش مقاومت بدن می‌شود [۷ و ۳۰ و ۳۱]. ساز و کار عمل این گیاه شناخته‌نشده است، اما عقیده بر این است که روی کورتیکوتروپین و کورتیزول، تنظیم پاسخ ایمنی، تولید آنتی‌اکسیدان، فعالیت نورواندکرین، تنظیم متابولیسم کربوهیدرات و چربی و تحریک تولید اسید نیتریک در سیستم قلبی مؤثر می‌باشد [۳۲ و ۳۳]. خاصیت آنتی‌اکسیدانی جینسینگ از طریق تحریک فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی مانند گلوتاتیون و سوپراکسیدسموتاز می‌باشد [۳۴ و ۳۵]. این گیاه با فعالیت آنتی‌اکسیدانی خود می‌تواند از بین برنده سوپراکسیدها باشد و همچنین با مهار فعالیت رادیکال‌های هیدروکسیل و آئین‌ها از پراکسیداسیون لبییدها در غشا سلول جلوگیری می‌کند [۴]: بنابراین، کاهش تعداد فولیکول آترزی در گروه تجربی ۳ نسبت به گروه تجربی ۴ می‌تواند به دلیل خواص آنتی‌اکسیدانی

References:

- Nori Dlouhy MR, Rashvand Z. Molecular genetics and gene therapy in ovarian cancer. Daneshophogh 1389; 16(3):4-20[Persian].
- Bokser L, Szende B, Schally AV. Protective effects of D-Trp6- luteinizing hormone-releasing hormone microcapsules against cyclophosphamide induced gonadotoxicity in female rats. Brit. J. Cancer 1990; 61:861-65.
- Imami A, Shams-Ardekani MR, Mehregan I. The illustrated encyclopedia of herbalmedicines. Translated to Persian and edited from a text by Chiej, Roberto entitled: The Macdonald Encyclopedia of Medicinal plants. Research center for traditional medicine and Pharmacognosy, 192, Tehran, Shahid Beheshti University of Medical 2003; Sciences press.
- Attele AS, Wu JA, Yuan CS. Ginseng Pharmacology: multiple constituents and multiple actions. Biochem Pharmacol 1999; 58(11): 1685-93.
- Chong SKF, Oberholzer VG. Ginseng is there a use in clinical medicine? Postgrad Med J 1988; 64: 841-6.
- Michel R, Khaje pour GH. Depression. Mina publ 1996; 3-30.
- Helms S. Cancer prevention and therapeutics: Panax ginseng. Altern Med Rev 2004; 9(3):259-74.
- Rajabi N, Karimi jashni H. Evaluation of effect of tribulus terrestris extract on sex hormones in male rats after treatment with cyclophosphamide. J Jahrom Univ Med Sci 2014; 2(12): 15-22.
- Khan mohamadi ghane F, Shahroz R, Ahmadi A, Razi M. Evaluation of Protective Effects of Crocin Onembo Developing Process in in Vitro Fertilization (IVF) in Cyclophosphamide Treated Mice. J Jahrom Univ Med Sci 2014; 2(19): 111-123.
- Diasio RB, Lobuhlio AF. Immunomodulators: immunosuppressive agents and immunostimulant, in: Hardman JG, Limbird LE, Molinoff PB, Rudd RW. Goodman and Gilman's the pharmacological basis of therapeutics. New York: McGraw-Hill 2003; 1291-308.
- Matar P, Rozados VP, Gonzales AD, et al. Mechanism of anti-metastatic immunopotentiation by low dose cyclophosphamide. European J Cancer (Part A) 2003; 36(8): 1060-6.
- Francis M, Hughes Jr, Alexa Gc, Andrev R, et al. Cyclophosphamide induces an early wave of acrolein-independent apoptosis in the urothelium. Adv Biosci Biotechnol 2013; 4(88): 9-14.
- Moallem SA, Hales BF. Induction of apoptosis and cathepsin D in limbs exposed in vitro to an activated analog of cyclophosphamide. Teratol 1995; 52:3-14.
- Sulkowska M, Sulkowski S. Apoptosis- like changes in the lung induced by cyclophosphamide and papain: 1. An ultra-structural study. J sub microscope cytol path 1998; 30 105-16.
- Wang GJ, Cai L. Relatively low-dose cyclophosphamide is likely to induce apoptosis cell death in rat thymus through Fas/Fas ligand pathway. Mutat res 1999; 427:125-33.
- Sabik LMF, EL-Rahman SS. Alpha-Tocopherol and ginger are protective on cyclophosphamide- induced gonadal toxicity in adult male albino rat. Basic Appl Pathol (BAAP) J2, 2009;9-21.

17. Higuchi H, Nakaoka M, Katsuda Y, et al. Collaborative assessment of optimal administration period and parameters to detect effects on male fertility in the rat: effects of cyclophosphamide on the male reproductive system. *J Toxicol Sci* 1995; 20(3): 239-9.
18. Robaire B, Hales BF. Mechanisms of action of cyclophosphamide as a male-mediated developmental toxicant. *Adv Exp Med Biol* 2003; 518: 169-80.
19. Tabrizi Amoaghly B, Hajipour B, Khadadadi A, et al. Preventive Effects of Growth Hormone on Degeneration of Rabbit Ovarian Follicles During Cyclophosphamide Induced Toxicity. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2007; 17(59): 61-68.
20. Khalid M, Ataya F, Valeriote A, et al. Effect of cyclophosphamide on the immature rat ovary. *Cancer Res* 1989; 49: 1660-1664.
21. Lopez SG, Luderer U. Effects of cyclophosphamide and buthionine sulfoximine on ovarian glutathione and apoptosis. *Free Radic Biol Med* 2004; 36(11):1366-77.
22. Samsam SH. Collection of medicinal herbs. 1st ed. Tehran: char bagh 2007; p: 938.
23. Hosseini A, Zare S, Qadri F, et al. Evaluation of antioxidant ginseng extract and vitamin E on fertility of male rats following long-term treatment with cyclophosphamide. *Fertility and Infertility* 1389; 11(45-4): 227-232[Persian].
24. Bastianetto S, Zheng WH, Quirion R. The *Ginkgo biloba* extract (Egb 761) protects and rescues hippocampal cells against nitric oxide- induced toxicity: involvement of its flavonoid constituents and protein kinase C. *J Neurochem* 2000; 74(6): 2268-77.
25. Katzung-Bertram J. Basic Medical Pharmacology. Niyayesh M, Modares Musavi F, Fathallahi A(Translators). Tehran: Arjomand 1378; 327-8 Persian].
26. Hengstler JG, Fuchs J, Tanner B, et al. Analysis of DNA single strand breaks in human venous blood: a technique which does not require isolation of white blood cells. *Environ Mol Mutagen* 1997; 29(1):58-62.
27. Qiu J, Hales BF, Robaire B. Damage to rat spermatozoa DNA after chronic cyclophosphamide exposure. *Biol Reprod* 1995; 53(6):1465-73
28. Suhaj M. Spice antioxidants isolation and their antiradical activity: a review. *J Food Compos Anal* 2006; 19:531-7.
29. Parthasarathy VA, Chempakam B, Zachariah TJ. Chemistry of Specis. Cambridge: Biddles Ltd, Kings Lynn 2008; 124-139. 9. S.
30. Helms S. Cancer prevention and therapeutics: Panax ginseng. *Altern Med Rev* 2004; 9(3): 259-74.
31. Kitts D, Hu C. Efficacy and safety of ginseng. *Publ Health Nutr* 2000; 3(4A):473-85.
32. Gupta S, Ghaly N, Dewan M. Augmenting fluoxetine with dextroamphetamine to treat refractory depression. *Hosp Community Psychiatry* 1992; 43: 281-283.
33. Hai R, Joon Y, Taik KY, Gareth M. The cancer-preventive potential of Panax ginseng: a review of human and experimental evidence. *Cancer Causes Control* 2000; 11: 565-570.
34. Kang KS, Kim HY, Pyo JS, et al. Increase in the free radical scavenging activity of ginseng by heat-processing. *Biol Pharm Bull* 2006; 29(4):750-4.
35. Liu ZQ, Luo XY, Liu GZ. In vitro study of the relationship between the structure of ginsenoside and its anti-oxidative or prooxidative activity in free radical induced hemolysis of human erythrocytes. *J Agric Food Chem* 2003; 51(9): 2555-8.
36. Naval MV, Gomez-Serranillos MP, Carretero ME, et al. Neuroprotective effect of ginseng (Panax ginseng) root extract on astrocytes primary culture. *J Ethnopharmacol* 2007; 112(2):262-70.

Original Article

The effect of the hydroalcoholic extract of ginseng on detoxifying cyclophosphamide in the ovary tissue of adult female rats

Nazari F¹, Johari H^{*2}, Hemayatkhan Jahromi v¹
Kargar Jahromi H³, Samani Jahromi E¹

Received: 9/6/2014

Revised: 11/2/2014

Accepted: 12/2/2014

1. Dept.of physiology, Islamic Azad University, Jahrom Branch, Jahrom, Iran

2. Dept.of physiology, Islamic Azad University, Darab Branch, Darab, Iran

3. Zoonoses Research Center, Jahrom University Medical Science, Jahrom, Iran

Pars Journal of Medical Sciences, Vol. 12, No. 3, Full 2014

Abstract

Introduction:

Ginseng is a medicinal herb. Cyclophosphamide is also an anti-cancer ovaries. The purpose of this study is to investigate the effect of the hydroalcoholic extract of ginseng on detoxifying cyclophosphamide in the ovary tissue of adult female rats.

Par J Med Sci 2014;12(3):23-30

Materials & Methods:

The present experimental study was conducted on 56 adult female rats. The rats were randomly divided into 7 groups of 8 each, including the negative control group, the sham control group and the experimental groups 1, 2, 3, 4 and 5. The negative control group received no drugs, while the sham control group was given solvent. Experimental groups 1, 2 and 3 received a daily dose of 5 mg/kg/bw cyclophosphamide and an additional dose of 0.5, 1 and 2 g/kg/bw ginseng extract. Experimental group 4 received a daily dose of 5 mg/kg/bw cyclophosphamide and experimental group 5 received a daily dose of 2 g/kg/bw ginseng extract. Their ovary tissue sections were then prepared and examined.

Results:

In experimental group 1, follicular atresia occurred to a great extent; however, in experimental group 2, the extent of follicular atresia and tissue destruction was observed to be lower than in experimental group 1. In experimental group 3, follicular atresia reduced compared to in experimental groups 1 and 2, but in experimental group 4, follicular atresia occurred to a much greater extent. In experimental group 5, the number of graafian, primary and secondary follicles increased compared to the negative control group.

Conclusions:

Cyclophosphamide increases the extent of follicular atresia, while the hydroalcoholic extract of ginseng prevents the side effects of cyclophosphamide from setting in and thereby reduces the extent of follicular atresia/follicles.

Keywords: Ginseng, Cyclophosphamide, Rat, Ovary

* Corresponding author, Email: hjomhary@yahoo.co.uk.