

بررسی اثر پیش تغذیه با روغن سیاهدانه بر شاخص های بافتی بافت تومور در موش های Balb/c مبتلا به سرطان سینه

پریرسا صادق زاده ایرانی^۱، محمدرضا بیگدلی^۲، فاطمه شاهی^۱

۱- گروه زیست شناسی، دانشگاه پیام نور- شرق تهران، تهران، ایران.

۲- گروه فیزیولوژی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران. bigdelimohammadreza@yahoo.com

تاریخ دریافت: ۹۳/۵/۲۸ تاریخ پذیرش: ۹۴/۸/۲۵

چکیده

مقدمه و هدف: سرطان سینه دومین عامل شایع مرگ و میر در بین زنان جهان می باشد. هدف از این مطالعه بررسی اثر پیش تغذیه با روغن سیاهدانه بر روی شاخص های بافتی تومور در موش های Balb/c مبتلا به سرطان سینه می باشد. روش کار: چهار گروه ۵ تایی موش Balb/C به یک گروه کنترل و سه گروه تیمار تقسیم شدند. تیمار در گروه کنترل آب مقطر و در سه گروه دیگر روغن سیاهدانه به ترتیب با دوزهای ۱، ۲ و ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن به مدت چهار ماه از راه دهانی صورت گرفت، پس از این مدت موش ها قطعات تومور را با جراحی و به صورت زیر جلدی دریافت نمودند، حجم تومور با فرمول $V=(LW)/2$ هر دو هفته یک بار بررسی و ابعاد توسط کولیس دیجیتالی اندازه گیری و شاخص های بافتی بر روی تومورها در پایان ۲۱ روز از القای بررسی گردید. یافته ها: نتایج این مطالعه نشان داد میانگین حجم تومورهای موش های تیمار شده با ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن تفاوت معنی داری نسبت به گروه تیمار داشته و میزان تراکم عروق در موش های تیمار شده با ۴ میلی گرم روغن سیاهدانه بر وزن بدن کاهش معنی داری نشان می دهد. نتیجه گیری: روغن سیاهدانه با کاهش تراکم عروق و کاهش تکثیر سلول ها و افزایش آپوپتوز در برابر سلول های سرطانی اثر محافظتی دارد.

واژه های کلیدی: روغن سیاهدانه، تومور، میتوز، آپوپتوز.

مقدمه

که عملکرد طبیعی سلول ها را تغییر می دهد و سیستم کنترل چرخه ی تکثیر سلولی و چسبندگی سلول ها به یک دیگر و ماتریکس خارج سلولی را بر هم می زند و توده ای سلولی را ایجاد می نماید که در برخی موارد توانایی جدا شدن و مهاجرت را نیز دارد. بیشتر سلول های طبیعی بدن در پاسخ به تحریکاتی که از داخل و یا خارج به آن ها وارد می شوند، رشد و تکثیر پیدا کرده و یا دچار مرگ می گردند (۲۱). چنان چه این فرآیند در مسیر تعادل و صحیح خود اتفاق بیفتد، سلول ها عملکرد طبیعی خود را حفظ و فرد سالم می ماند، اما زمانی که در ژن های از یک سلول طبیعی جهش رخ

تغییرات سلول طی رشد، تغییراتی سازشی و برگشت پذیر است، اما سرطان نتیجه ی تکثیر غیر طبیعی انواع سلول های بدن است که منجر به تشکیل توده سلول های غیر طبیعی نئوپلاسم، به معنای رشد جدید یا تومور می شود. در مورد تعریف سرطان، رشد غیر عادی و بیش از حد سلول های بافت، تومور و در تعریف دیگر رشد بی رویه و خارج از کنترل تعدادی از سلول ها سرطان نامیده می گردد (۲۴). سرطان یک بیماری کشنده است که شامل اختلالات وسیع، از لوسمی تا تومورهای ریه، پستان و دیگر اندام ها می باشد (۲۳). سرطان نتیجه واکنش گروهی از اتفاقات مولکولی است

نشده‌ی سلول‌ها رخ می‌دهد. این واژه در واقع توصیف‌کننده‌ی تومور بدخیمی است که از سلول‌های بافت سینه مشتق شده است. این بیماری می‌تواند از لوبول‌های سینه، مجاری سینه و یا از بافت استرومای سینه که شامل بافت چربی و همبند سینه می‌باشد، ایجاد گردد. سرطان سینه یک بیماری هتروژنی می‌باشد که بر اساس مارکرهای ایمنوهِیستوشیمی آن را می‌توان به لومینال دارای گیرنده‌ی استروژن نوع اول، لومینال دارای گیرنده‌ی استروژن نوع دوم، لومینال دارای گیرنده‌ی فاکتور رشد اپیدرم، شبه بازالی تقسیم نمود (۲۰). سلول‌های توموری برای بقا و رشد خود نیاز به منبع غذایی و اکسیژن دارند که از طریق تولید رگ‌های خونی این نیاز را برطرف می‌کنند. بنابراین تجویز مهارکننده تولید رگ یکی از شیوه‌های موثر درمانی خواهد بود. رشد عروق خونی توسط فاکتورهای متعدد و متنوع در سلول‌های طبیعی و سرطانی تحریک می‌شود، درحالی که داروها فقط یک فاکتور را مورد هدف قرار می‌دهند، سایر فاکتورها به تحریک رشد عروق خونی ادامه می‌دهند. روش‌های معمول در درمان سرطان، بر سلول‌های طبیعی در حال تقسیم نیز اثر کرده و آن‌ها را می‌کشند و یا تقسیم سلولی را مهار می‌نمایند. از سوی دیگر نکرروز به عنوان مدل مرگ سلولی معمول که در اثر ازدست دادن سریع هوموستاز سلولی اتفاق می‌افتد در نظر گرفته می‌شود (۱۱، ۱۵). در مدل نکرروز، سلول‌ها به دلیل مواجه شدن با شرایطی که سبب از دست رفتن تمامیت غشاء، تورم و تخریب آن‌ها می‌شود، دچار مرگ سلولی می‌گردند. طی نکرروز، محتویات سلولی به صورت کنترل نشده در داخل محیط سلولی رها می‌شوند که منجر به تخریب سلول‌های اطراف و ایجاد پاسخ التهابی قوی در بافت مربوطه می‌شود (۱). آپوپتوز مکانیسمی است که سلول‌ها به منظور کنترل تکثیر و یا در پاسخ به آسیب DNA که با

دهد به گونه‌ای که رشد و تکثیر آن سلول را مختل نماید، سلول طبیعی به یک سلول سرطانی تبدیل می‌گردد. به رشد و تکثیر بی‌رویه و خارج از کنترل سلول‌های بدن سرطان گفته می‌شود. سرطان یک بیماری منفرد نیست، بلکه بسیاری از انواع بیماری‌ها را شامل می‌شود. در حقیقت امروزه انواع مختلف سرطان شناخته شده که در هر قسمتی از بدن می‌توانند تظاهر پیدا کنند. سرطان یک بیماری صددرصد ژنتیکی است ولی صددرصد ارثی نیست و می‌تواند اکتسابی باشد (۱۴). سرطان یک فرآیند پویا است که توسط متغیرهای مستقل متعددی موجب تغییرات مولکولی و تداخل در سیستم تکثیر سلولی می‌شود. سرطان از بروز تغییر، در یک سلول آغاز می‌گردد که این تغییر می‌تواند توسط عوامل خارجی و یا فاکتورهای ژنتیکی غیر ارثی اعمال شود (۱۴). در سرطان سلول‌ها توانایی تقسیم و رشد عادی خود را از دست می‌دهند که همین موضوع منجر به تخریب بافت‌های سالم می‌گردد. تومور می‌تواند خوش‌خیم و یا بدخیم باشد. در تومورهای خوش‌خیم تعداد اندکی از خصوصیات سلول اولیه تغییر پیدا کرده و سلول‌های توموری هنوز تا حدی شبیه به سلول اولیه هستند که از آن منشأ گرفته‌اند، اما در تومورهای بدخیم و یا سرطانی که به آن‌ها نئوپلاسم گفته می‌شود، به دلیل بروز جهش بیشتر و اساسی‌تر، خصوصیات سلول اولیه بسیار تغییر پیدا نموده و این سلول‌ها پروتئین‌هایی را بیان می‌کنند که در حالت عادی در سلول‌های طبیعی بیان نمی‌شوند (۱۶). سرطان سینه دومین عامل شایع مرگ و میر در بین زنان جهان می‌باشد. موارد مختلفی از جمله سن بالای باروری و شیردهی، در معرض اشعه قرار گرفتن، مصرف سیگار، الکل و بسیاری از عوامل دیگر ریسک ابتلا به این بیماری را در زنان بالای می‌برد. این سرطان نیز مثل سایر سرطان‌ها در حقیقت به دلیل تقسیم کنترل

استفاده از ابعاد به دست آمده و با فرمول ذیل محاسبه گردید: $V=(LW)/2$ در فرمول مذکور V بیان گر حجم تومور، L و W به ترتیب نشان دهنده ی طول و عرض تومور می باشند. پس از ۲۱ روز اندازه گیری، موش ها با تزریق درون صفاقی ماده بیهوشی کتامین زایلین کشته و تومورها برداشته شده توزین گردیدند. سپس مطالعات بافتی آسیب های بافتی (پاتولوژیکی) با استفاده از رنگ آمیزی غیراختصاصی (H&E) بررسی شد. از شاخص های هیستوپاتولوژیک، تعداد میتوز، ضریب آپوتوز، تراکم عروق بررسی گردید که میتوز با محاسبه میانگین تعداد میتوزهای مشاهده شده در ۱۰ فیلد میکروسکوپی با بزرگنمایی ۱۰۰۰ ارزیابی شد (۱۴). ضریب آپوتوز با استفاده از سلول های آپوتوزی به کمک ویژگی های مورفولوژیکی ویژه ی آپوتوز بررسی و شناسایی گردیدند (۱۳، ۳). به گونه ای که هر فیلد را که دارای ابعاد 110×180 میکرومتر می باشد را به ۶ مستطیل مساوی به ابعاد 55×60 میکرومتر تقسیم و سلول های غیر آپوتوزی توموری در مستطیل اول خوانده شد (n_{sub}).

$$AI_2 = (A_{tot} \times 100) / [(n_{sub} \times R) + A_{tot}]$$

R : تعداد مستطیل ها در فیلد (۳)، هم چنین تراکم عروق خونی با محاسبه میانگین تعداد عروق موجود در ۵ فیلد میکروسکوپی با بزرگنمایی ۴۰۰ در لام ها بررسی شد (۱۴). آنالیز ترکیبات روغن توسط تکنیک GC-MS در پژوهشکده گیاهان دارویی دانشگاه شهید بهشتی مورد بررسی قرار گرفت. به طوری که ۱۰۰ گرم از روغن به ۵۰۰ سی سی آب اضافه کرده و سپس به یک بالن دو لیتری انتقال داده شد و برای مدت ۴ ساعت در دستگاه Clevenger قرار گرفت.

نتایج

ترکیبات موجود در گیاه سیاهدانه

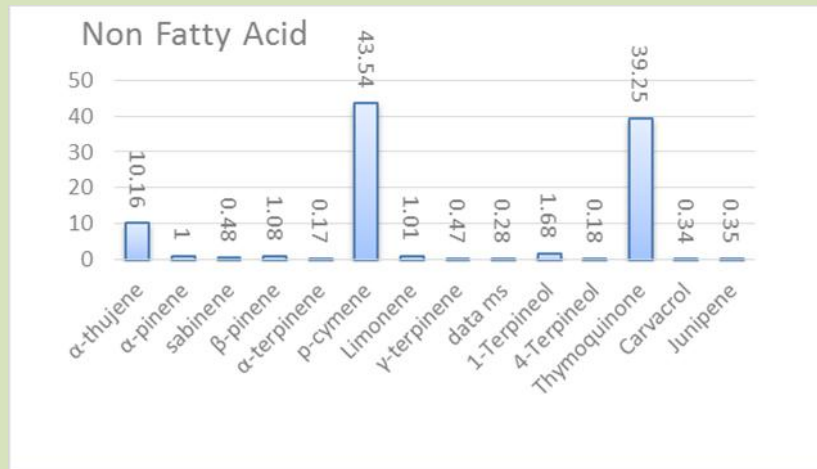
موفقیت ترمیم نشده است، متحمل می شوند (۲). آپوتوز هم چنین در کنترل تعداد سلول ها و تکثیر آن ها به عنوان بخشی از فرآیند تکوین طبیعی نقش دارد. از ویژگی شاخص بیوشیمیایی آپوتوز تجزیه DNA به وسیله آنزیم های DNAase می باشد که نواحی بین نوکلئوزوم ها را برش می زنند و قطعات DNA دو رشته ای با طول ۱۸۰ تا ۲۰۰ جفت باز را ایجاد می کنند. مطالعات ژنتیکی و بیوشیمیایی مختلف نشان داده اند که فعال شدن کاسپازها برای رویداد فنوتیپ آپوتوزی مرگ سلولی ضروری می باشد (۴، ۵). گیاهان دارویی در درمان سرطان از اهمیت فوق العاده ای برخوردار هستند. هدف از این مطالعه بررسی اثر پیش تغذیه با روغن سیاهدانه بر شاخص های بافتی بافت توموردر موش های Balb/c مبتلا به سرطان سینه می باشد.

مواد و روش ها

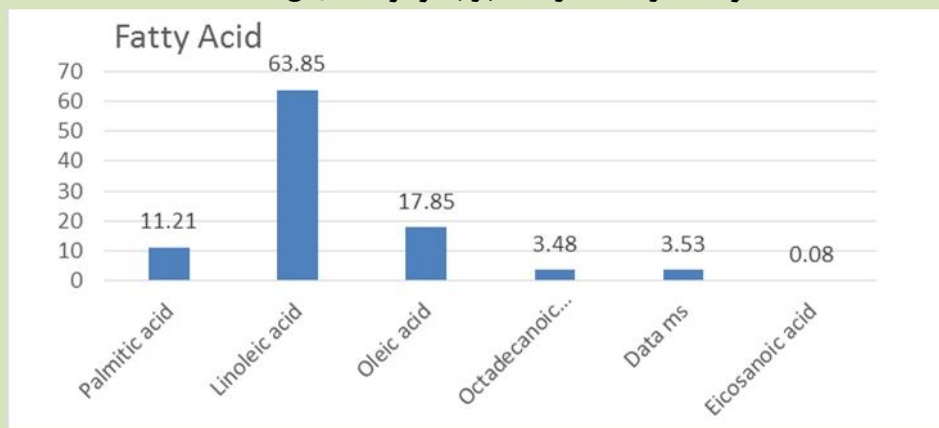
۲۰ سر موش Balb/C خریداری شده از انستیتو پاستور به مدت یک هفته برای سازگاری با محیط جدید نگهداری و به چهار گروه تقسیم شدند. گروه اول، دوم و سوم به ترتیب با دوزهای ۱، ۲ و ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن و گروه کنترل با آب مقطر در بین ساعات ۱۰ الی ۱۲ صبح توسط سوزن مخصوص گاواژ و به مدت ۴ ماه تیمار شدند (۱۳). تومور (SMMT) Spontaneous mouse mammary tumor که نوعی آدنوکارسینومای تهاجمی می باشد، از موش ماده ی مبتلا جدا و به قطعات کوچک تر از 0.5 سانتی متر مکعب تقسیم و پس از جدا کردن بافت نکروز آن قطعات با سایزهای تقریباً برابر به پهلوی راست موش های آزمایشی به صورت زیر جلدی پیوند زده شدند. جهت القای تومور پستان در موش ها، از پروتوکل رایج در دانشگاه تربیت مدرس و انستیتو کانسر ایران استفاده شد (۱۶). سپس ۲ بار در هفته ابعاد تومور توسط کولیس دیجیتالی اندازه گیری و حجم تومورها با

چرب مربوط به p-cymene و Thymoquinone و ترکیب اسید چرب، لینولئیک اسید است.

نمودار ۱ و ۲ مربوط به ترکیبات اسانس استخراج شده از روغن سیاهدانه می باشد. بیشترین غیر اسید



نمودار ۱- ترکیبات غیر اسید چرب موجود در روغن سیاهدانه



نمودار ۲- انواع اسیدهای چرب اشباع شده موجود در روغن سیاهدانه

داری در بین تیمار عصاره ۱ و ۴ میلی گرم بر کیلوگرم مشاهده شد ($p=0/000$) (نمودار ۳).

اثر بر شاخص های هیستولوژیک میتوز

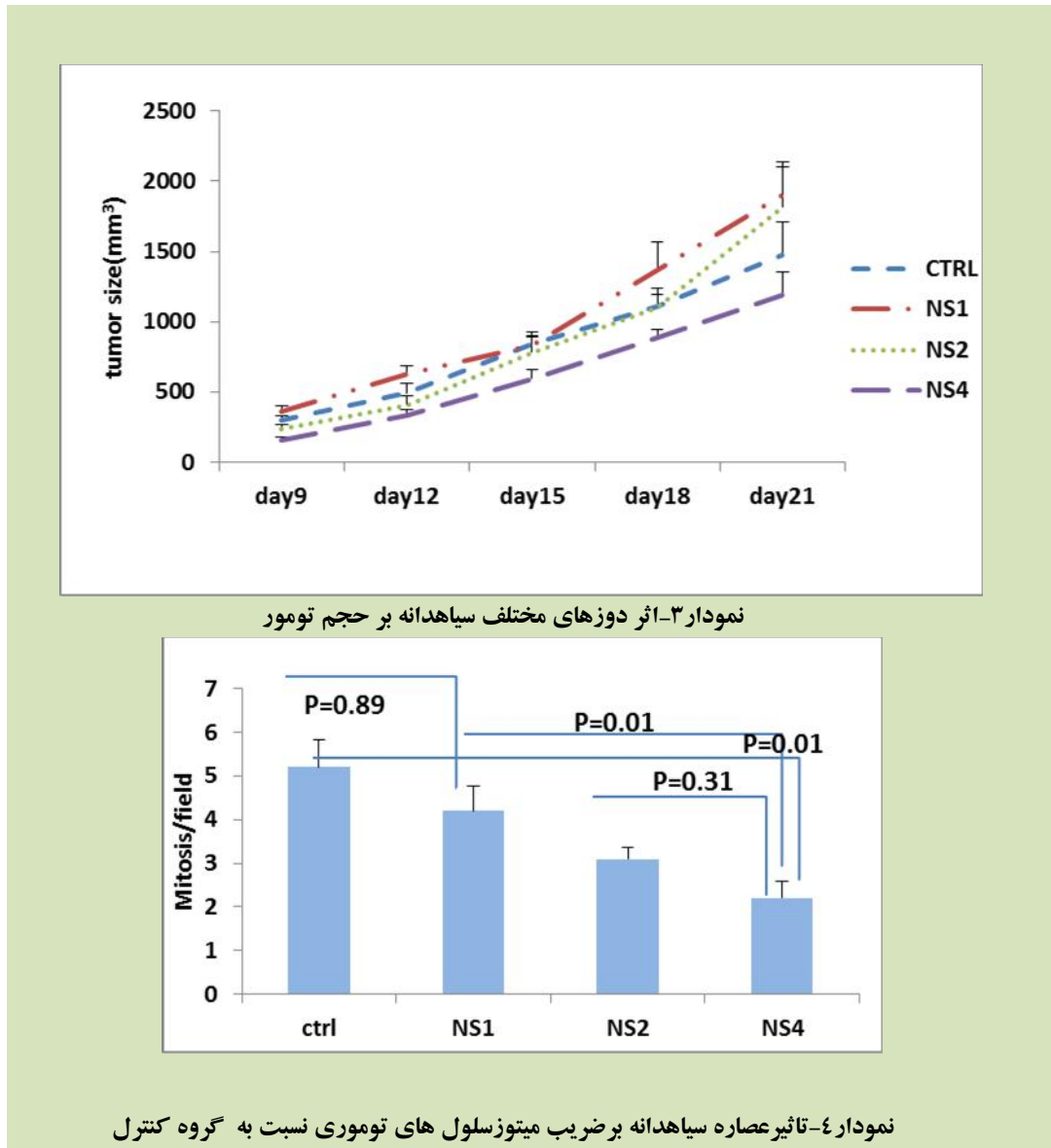
میتوز سلول های تومور در ۱۰ فیلد میکروسکوپی با بزرگ نمای ۱۰۰۰ بررسی گردید. اختلاف معنی داری در میانگین سلول های بافت تومور تیمار شده با ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن موش نسبت به گروه کنترل مشاهده شد، هم چنین در بین گروه های تیمار شده، تفاوت آشکاری در این گروه با گروه ۱ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن دیده شد. میانگین گروه کنترل ۰/۶۲

اثر سیاهدانه بر حجم تومور

حجم تومور گروه کنترل ۸۴۲/۹۷ میلی متر مکعب اندازه گیری شد در حالی که حجم تومور گروه تیمار شده با ۱ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن ۱۰۱۷/۵۷ میلی متر مکعب، میانگین حجم تومور در گروه ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن برابر با ۶۳۱/۴۲ میلی متر مکعب و میانگین حجم تومور در گروه ۲ میلی گرم بر کیلوگرم ۸۶۶/۷۲ میلی متر مکعب بود. آنالیز داده ها نشان داد که تیمار با عصاره ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن موش کاهش معنی داری در حجم تومورها نسبت به گروه کنترل داشته است ($p=0/000$)، هم چنین تفاوت معنی

تیمار شده با ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن
 بود (نمودار ۴) (شکل ۱).

در حالی که در گروه تیمار شده با ۱ میلی
 گرم بر کیلوگرم وزن بدن 0.55 ± 0.4 ، گروه تیمار شده
 با ۲ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن 0.27 ± 0.31 و گروه



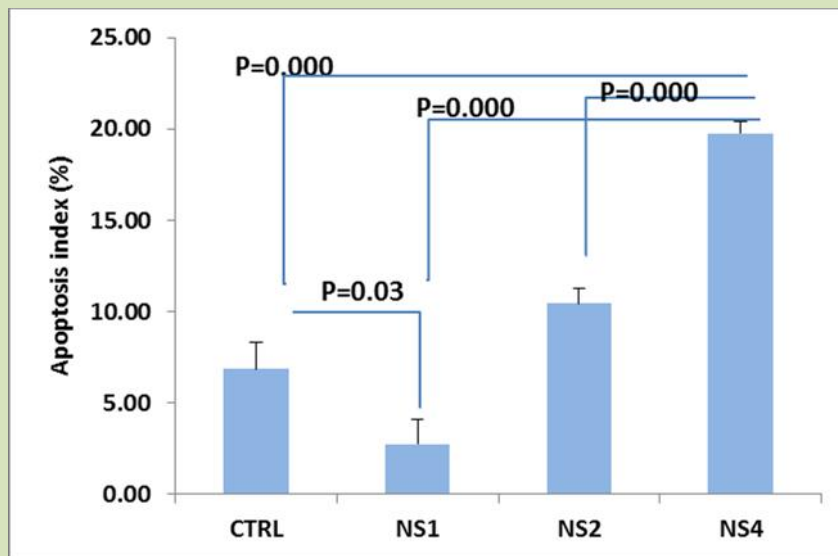
بین هر سه گروه تیمار شده نیز اختلاف معنی داری
 مشاهده شد. داده های حاصل از بررسی در میانگین
 گروه کنترل 1.42 ± 0.61 ، گروه تیمار شده با ۱ میلی
 گرم بر کیلوگرم وزن بدن 1.32 ± 0.27 ، میانگین گروه
 تیمار شده با ۲ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن
 0.79 ± 0.10 ، میانگین گروه تیمار شده با ۴ میلی گرم
 بر کیلوگرم وزن بدن 0.65 ± 0.19 مشاهده
 شد (نمودار ۵) (شکل ۱).

آپوپتوز
 این شاخص در ۱۰ فیلد میکروسکوپی در تمام
 گروه های آزمایشی با بزرگ نمایی ۱۰۰۰ با استناد به
 روش Kelly و همکاران بررسی شد (۱۳). آنالیز داده ها
 تفاوت معنی داری در میانگین شاخص آپوپتوز در بین
 گروه کنترل با گروه های ۱ میلی گرم بر کیلوگرم وزن
 بدن و ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن نشان داد. در

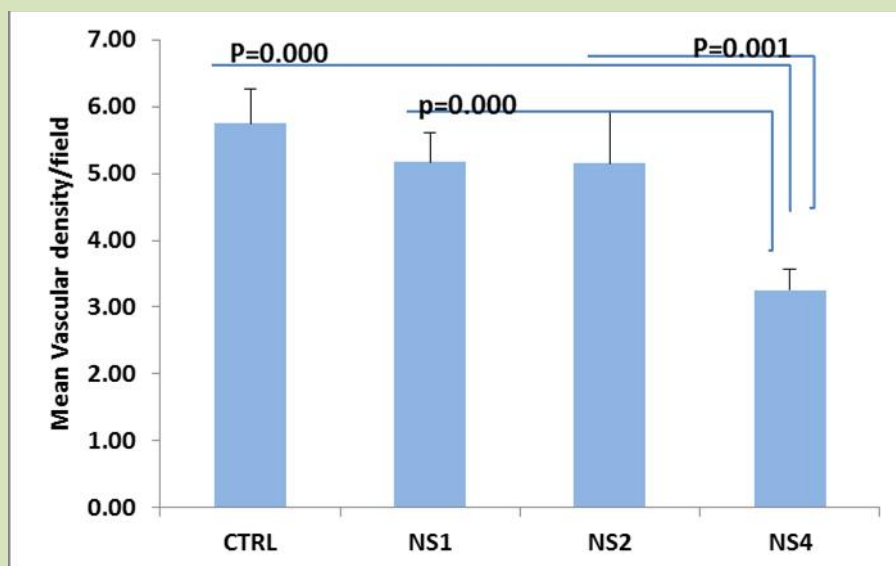
تراکم عروق

در هر چهار گروه آزمایشی تراکم عروق خونی در ۶ فیلد میکروسکوپی با بزرگنمایی ۴۰۰ بررسی شد. داده های حاصل از بررسی میانگین گروه کنترل $5/75 \pm 0/50$ ، گروه تیمار شده با ۱ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن $5/17 \pm 0/44$ ، میانگین گروه تیمار شده با ۲ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن $5/15 \pm 0/78$

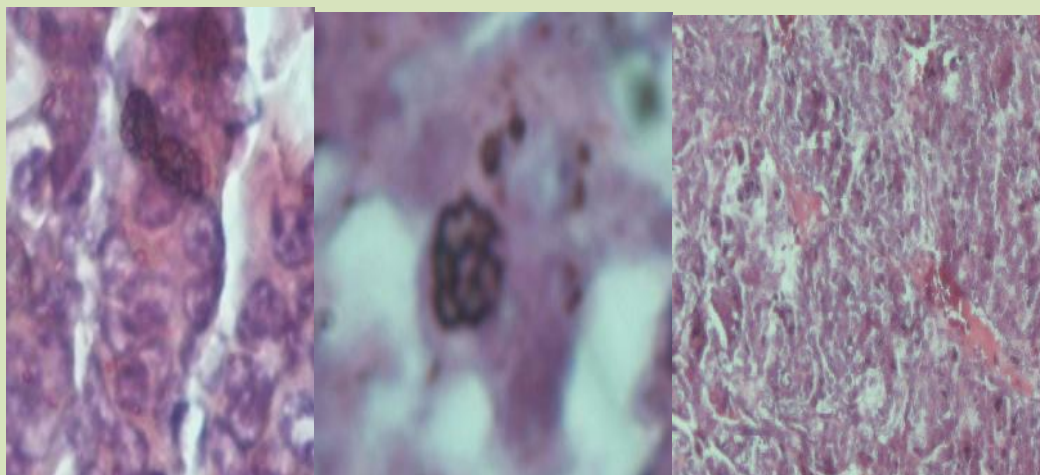
میانگین گروه تیمار شده با ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن $3/25 \pm 0/31$ محاسبه شد. آنالیز داده ها نشان دهنده این است که تراکم عروق کاهش معنی داری در گروه تیمار شده با ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن مشاهده شد ($p = 0/005$) (نمودار ۶) (شکل ۱).



نمودار ۵- تاثیر عصاره سیاهدانه بر ضریب آپوپتوز سلول های توموری نسبت به گروه کنترل



نمودار ۶- تاثیر عصاره سیاهدانه بر تراکم عروق سلول های توموری نسبت به گروه کنترل



شکل ۱- به ترتیب از راست به چپ: سطح مقطع میتوز، آپوپتوز، تراکم عروق

ملاتونین و رتینوئیک اسید اثرات سرطان زایی را در رت کاهش می دهد (۱۸، ۱۲). با توجه به این که تیموکینون جز عمده اسانس بوده و بخش عمده فعالیت های بیولوژیکی را در برابر بیماری ها بر عهده دارد این عضو عامل قوی آنتی اکسیدانی و ضد جهش-زا محسوب می شود. به علاوه تیموکینون ترکیب نسبتاً بی خطری است که به صورت خوراکی به حیوانات آزمایشگاهی خوراند می گردد. آلفا هدرین یک ترکیب جدا شده از عصاره است که اثرات ضد توموری آن مشاهده شده است (۱۲). در سال ۲۰۰۵ اثر عصاره سیاهدانه بر آپوپتوز و چرخه سلولی سلول های کولون و پانکراس، ریه و اپیدرم حنجره بررسی شد که اثر مشهودی بر آپوپتوز و چرخه سلول در آدنوکارسینومای کولون و کارسینومای پانکراس مشاهده نگردید (۶). در سرطان پوست روغن سیاهدانه کاهش ۳۳ درصدی سلول های سارکوم نسبت به گروه شاهد در پی داشت (۱۲). همچنین در سال ۲۰۰۸ طی مطالعه ای اثر ضد آپوپتوزی سیاه دانه به اثبات رسید (۱۰). در سال ۲۰۰۵ دانشمندان به جهت بررسی تغییرات سلولی خاص عصاره سیاهدانه و ترکیبات دیگر را به رت های مبتلا به سرطان سینه به مدت ۳ ماه تزریق کردند و به بررسی سائز تومورها و سطح TNF-

بحث و نتیجه گیری

سرطان یکی از تهدیدات عمده زندگی مدرن است که دومین علت مرگ پس از سکته قلبی در نظر گرفته می شود. میلیون ها نفر هر ساله با انواع مختلف سرطان، با وجود تلاش های فوق العاده ای برای پیدا کردن روش های کنترل و درمان، می میرند. در قرن گذشته، پیشرفت های زیادی در علم پزشکی مدرن برای کنترل بیماری انجام شده است. اما بسیاری از بیماری ها مانند سرطان هنوز به طور کامل قابل درمان نیست. گیاه سیاهدانه برای قرن ها برای اهداف داروئی مورد استفاده بوده است. روغن خام و تیموکینون استخراج شده از دانه و روغن، روی بسیاری از بیماری ها مانند سرطان، عوارض قلبی و عروقی، دیابت، آسم، بیماری های کلیوی و غیره اثر داشته و هم چنین در ریه، کلیه، کبد، پروستات، پستان، گردن رحم و پوست با ایمنی بسیار تاثیرگذار است (۱۹). مکانیسم های مولکولی و نقش ضد سرطانی آن هنوز به درستی مشخص نشده است، با این حال مطالعات نشان داد که تیموکینون نقش آنتی اکسیدانی دارد و باعث بهبود سیستم دفاعی بدن، القاء آپوپتوز و کنترل مسیر AKT می شود (۱۷). اثر عصاره آبی و الکلی گیاه سیاهدانه بر روی سلول MCF-7 سرطان پستان دیده شده و همچنین در ترکیب با

منجر به آپوپتوز و نکروز شد (۵،۷). در همین راستا در سال ۲۰۰۸ دانشمندان ضمن بررسی نشان دادند که سیاه دانه تراکم عروق خونی را در تومور پروستات کاهش داد و در سال ۲۰۱۰ دانشمندان مطرح کردند که دلیل آپوپتوز القا شده تحت تاثیر عصاره سیاهدانه فعال شدن مسیرهای JNK و P38 می باشد (۲۵). در سال ۲۰۱۱ بررسی ها نشان داد که تیمو کینون با افزایش بیان ژن ها باعث توقف چرخه سلولی می شود. همچنین متاستاز سلول های سرطان پستان را مانع می شود (۲۴). در سال ۲۰۱۳ دانشمندان به بررسی اثر تیمو کینون بر فاکتورهای سرکوبگر رشد تومور پرداختند که مهار سایکلین ها و ژن های حیاتی طرح پیشنهادی ایشان بود (۲۲). روغن سیاهدانه به دلیل کاهش تکثیر سلول ها و افزایش آپوپتوز و نیز کاهش عروق خونی منطقه رشد تومور را مهار می کند. طی بررسی های متعدد خواص آنتی اکسیدانی، ضد سرطان، ضد درد و التهاب، ضد میکروبی و ضد انگلی، ضد تشنج و اثر بر روی سیستم قلب و عروق، گوارش، خون، سیستم ایمنی، عضلات صاف، دیابت، کلیه و کبد و سمیت حاد و مزمن برای سیاه دانه بیان شده است که در زمینه اثرات فارماکولوژیکی عصاره، اسانس و روغن سیاهدانه می توان از گیاه در درمان بیماری های مختلف استفاده نمود. نتایج این مطالعه بیانگر کاهش حجم و وزن تومور در نتیجه مصرف روغن سیاهدانه و در راستای مطالعات قبلی است. علت این امر می تواند ناشی از کاهش تکثیر سلول ها و افزایش آپوپتوز و نیز کاهش عروق خونی منطقه باشد که همگی رشد تومور را مهار می کنند. همانند مطالعات قبلی مبنی بر مصرف روغن سیاهدانه و تاثیر آن ها بر آپوپتوز و میتوز، در این مطالعه نیز تعداد سلول های آپوپتوز شده افزایش و تعداد سلول های در حال میتوز کاهش یافته است. علت بروز این پدیده را می توان به افزایش بیان ژن های

در بافت و سرم و فعالیت کاسپاز ۳ و پراکسیداسیون و میزان NO برای بررسی آپوپتوز و اثر آنتی اکسیدان پرداختند، نتایج نشان داد عصاره سیاه دانه آثار مثبتی در جهت کاهش بروز و رشد تومور دارد (۶). در سال ۲۰۰۸ اثر سیاهدانه بر رشد تومور پروستات در موش هایی که دارای نقص ایمنی بودند بررسی شد، موش ها به مدت ۱۵ روز عصاره سیاهدانه دریافت کردند که حاصل نتایج بیان کننده کاهش حجم تومور بود. همچنین در مطالعه ای دیگر که در این سال بر روی سرطان کولون روی موش های زئوگرافت صورت گرفت به مدت ۱۰ هفته موش ها تیمو کینون دریافت کردند و پس از قطع تیمو کینون رشد تومورها به نسبت کنترل کمتر بود (۸). بررسی داده های بافتی نشان داد که گروه تیمار شده با ۴ میلی گرم بر کیلوگرم وزن بدن باعث افزایش آپوپتوز، کاهش میتوز و کاهش تراکم عروق در بافت تومور شد که این تغییرات در دوزهای دیگر مشاهده نگردید. به دلیل افزایش بیان ژن ها و کاهش بیان ژن های حیاتی، ترکیبات به دست آمده از سیاهدانه مسئول آپوپتوز، مهار سیکل سلولی و اثر ضد رگزایی در بافت سرطانی می باشد. نقص در آپوپتوز عامل اصلی رشد تومور می باشد. در سال ۲۰۰۴ اثر عصاره سیاه دانه بر پروتئین های BCL2 و P53 و نقش آپوپتوز در سرطان کولون مطرح شد (۹). همچنین در سال ۲۰۰۵ اثر عصاره سیاهدانه در ۴ رده سلولی سرطان در انسان بررسی شد که سلول های انسان در کارسینومای پانکراس، کارسینومای ریه، کارسینومای اپیدرم حنجره، آدنوکارسینومای کولون مورد سنجش قرار گرفت که در نهایت اثر عصاره سیاهدانه مهار رشد سلول سرطانی را منجر شد. که در میان ترکیبات سیاهدانه آلفاهدین بر کارسینومای ریه و تیمو کینون اثر روی کارسینومای حنجره بیشترین اثر بخشی را دارا هستند. همچنین عصاره سیاهدانه در هر چهار گروه

مناسب به عنوان کمک دارو برای علم پزشکی در مقابله با سرطان باشد.

آپوپتوز کننده و کاهش بیان فاکتورهای تقسیم نسبت داد. در نتیجه روغن سیاهدانه می تواند یک پیشنهاد

منابع

1. Baeshen, N. A., Elkady, A. I. (2012). Potential anticancer activity of the medicinal herb, *Rhazya stricta*, against human breast cancer. *African Journal of Biotechnology*, 11(37); 8960-8972.
2. Barni, S., Mandala, M. (2005). Chemo therapy for metastatic breast cancer. *Ann Oncol*, 16; 23-27.
3. Bishop, E. F., Badve, S. (2007). Apoptosis in spermatocytic and usual seminomas: a light microscopic and immunohistochemical study. *Modern Pathology*, 20(10); 1036-1044.
4. Bruce, A., Bray, D. (2008). *Essential Cell Biology*. Garland Publishing, Inc. pp.572-79.
5. Brunet, C. L., Gunby, R. H. (1998). Commitment to cell death measured by loss of clonogenicity is separable from the appearance of apoptotic markers. *Cell Death And Differentiation*, 5(1); 107-115.
6. El-Aziz, M. A. A., Hassan, H. A. (2005). The biochemical and morphological alterations following administration of melatonin, retinoic acid and *Nigella sativa* in mammary carcinoma: an animal model. *International Journal of Experimental Pathology*, 86(6); 383-396.
7. El-Mahdy, M. A., Zhu, Q. (2005). Thymoquinone induces apoptosis through activation of caspase-8 and mitochondrial events in p53-null myeloblastic leukemia HL-60 cells. *International Journal of Cancer*, 117(3); 409-417.
8. Gali-Muhtasib, H., Ocker, M. (2008). Thymoquinone reduces mouse colon tumor cell invasion and inhibits tumor growth in murine colon cancer models. *Journal of Cellular and Molecular Medicine*, 12(1); 330-342.
9. Halagali-Muhtasib, M.-A., Boltze, C. (2004). Thymoquinone extracted from black seed triggers apoptotic cell death in human colorectal cancer cells via a p53-dependent mechanism. *International Journal of Oncology*, 25; 857-866.
10. Ibrahim, Z. S., Ishizuka, M. (2008). Protection by *Nigella sativa* against carbon tetrachloride-induced down regulation of hepatic cytochrome P450 isozymes in rats. *Japanese Journal of Veterinary Research*, 56(3); 119-128.
11. Itokawa, H., Wang, X. (2005). Homoharringtonine and related compounds. Anticancer agents from natural products. Boca Raton, Florida, Brunner-Routledge Psychology Press, Taylor & Francis Group: 47-70.
12. Khan, A., Chen, H. (2011). Anticancer activities of *Nigella sativa* (black cumin). *African Journal of Traditional, Complementary and Alternative Medicines*, 8; 5S.
13. Kelly, J., Hamilton, P. (1998). Validation of a rapid method to quantify apoptosis in superficial bladder cancer. *The Journal of Urology*, 160(2); 617.
14. Messam, C. A., Pittman, R. N. (1998). Asynchrony and commitment to die during apoptosis." *Experimental Cell Research*, 238(2); 389-398.
15. Merina, N., Chandra, K.J., Jibon, K. (2012). Medicinal plants with potential anticancer activities: A review. *International Research Journal of Pharmacy*, 3(6); 26-30.
16. Noori, S., Taghikhani, M. (2010). Tehranolide molecule modulates the immune response, reduce regulatory T cell and inhibits tumor growth. *Molecular Immunology*, 47(7); 1579-1584.
17. Randhawa, M. A., Alghamdi, M. S. (2011). Anticancer activity of *Nigella sativa* (black seed)—A review. *The American journal of Chinese Medicine*, 39(06); 1075-1091.
18. Rooney, S., Ryan, M. (2005). Effects of alpha-hederin and thymoquinone, constituents of *Nigella sativa*, on human cancer cell lines. *Anticancer Research*, 25(3B); 2199-2204.
19. Schneider-Stock, R., Fakhoury, I. H. (2014). Thymoquinone: fifty years of success in the battle against cancer models. *Drug Discovery Today*, 19(1); 18-30.
20. Smolarek, A. K., Suh, N. (2011). Chemopreventive activity of vitamin E in breast cancer: A focus on -and -Tocopherol. *Nutrients*, 3(11); 962-986.
21. Souza, M. C. (2012). Thalidomide attenuates mammary cancer associated-

inflammation, angiogenesis and tumor growth in mice. *Biomedicine & Pharmacotherapy*, 491-498.

22. Torres, M. P., Ponnusamy, M. P. (2010). Effects of thymoquinone in the expression of mucin 4 in pancreatic cancer cells: implications for the development of novel cancer therapies. *Molecular Cancer Therapeutics*, 9(5); 1419-1431.

23. Wang, X., Ge, J. (2006). Evaluation of MTT assay for measurement of emodin-

induced cytotoxicity. *Assay and Drug Development Technologies*, 4(2); 203-207.

24. Warnakulasuriya, S. (2009). Global epidemiology of oral and oropharyngeal cancer. *Oral Oncology*, 45(4); 309-316.

25. Woo, C. C., Loo, S .Y. (2011). Anticancer activity of thymoquinone in breast cancer cells: possible involvement of PPAR-pathway. *Biochemical Pharmacology*, 82(5); 464-475.



Archive of SID