

بررسی اثرات رژیم غنی با اسید لینولئیک در فاکتورهای اکسیدان

آنتی اکسیدان رت‌های -ان کولورکتال

نسرین بهشتی^۱ (M.Sc)، سید حسین داودی^۲ (Ph.D)، زهرا کمال^۱ (M.Sc)، مرتضی عبداللهی^۴ (Ph.D)، مرجان عجمی^۳ (Ph.D)
 ۱- انستیتو تحقیقات تغذیه‌ای و صنایع غذایی کشور، دانشکده علوم تغذیه و صنایع غذایی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

۲- مرکز تحقیقات سرطان دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

۳- گروه تغذیه بالینی و رژیم‌درمانی، انستیتو تحقیقات تغذیه‌ای و صنایع غذایی کشور، دانشکده علوم تغذیه و صنایع غذایی، دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی شهید بهشتی، تهران، ایران

۴- گروه تحقیقات سیاست‌گذاری تغذیه، دانشکده علوم تغذیه و صنایع غذایی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

چکیده

هدف: کولورکتال یک بیماری کشنده می‌باشد. الانه ۱/۲ میلیون نفر در ایران کولورکتال مبتلا می‌شوند. اسید لینولئیک و اسیدهای چرب غیراشباع عوامل افزایش‌دهنده تشکیل تومور می‌باشند. استفاده از ترکیباتی از اسید لینولئیک که به نام **Conjugated Linoleic Acid, CLA** می‌تواند منجر به افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان رت‌های -ان کولورکتال شود. بررسی اثرات CLA در فعالیت آنتی‌اکسیدان و فاکتورهای اکسیدان در رت‌های -ان کولورکتال بود.

ماده: ۱۶ نژاد ویستار از وزن ۳۰۰-۲۵۸ گرم کولور تصادفی در ۲ گروه ۸ تا ۱۰ هفته‌گی یافتند. برای ایجاد کولورکتال، گروه تحت تزریق زیر جلدی دی‌متیل‌هیپ‌رازین (۰/۰۰۱) هفته به مدت ۶ هفته) به میزان ۱۵ mg/kg قرار گرفتند. گروه کنترل هم‌اکنون شروع تزریق زیر جلدی دی‌متیل‌هیپ‌رازین، رژیم غذایی استاندارد، گاوآز آب مقطر به میزان ۲ ml/rat در گروه، اخله رای ارزیابی اثرات پیشگی آنه CLA هم‌اکنون با تزریق زیر جلدی دی‌متیل‌هیپ‌رازین، گاوآز CLA به میزان ۲۰۰ mg/kg در ۴ هفته انجام شد. پس از ۶ هفته، نمونه‌ها کشته شدند و نمونه‌های -ان نیاز به اندازه‌گیری آفتی -ان دی‌آدهید (Malondialdehyde) - اندازه‌گیری ترمی -ان اکسید دی -وتاز (Superoxide Dismutase) -لوتاتین اکسیداز (Glutation Peroxidase) -ان اکسوناز (Paraxonase) - میا -راکسیداز (Meyeloperoxidase) تهیه گردید.

یافته‌ها: گروه دریافت‌کننده اسید لینولئیک که به نام -ان -ان دی‌آدهید و میا -راکسیداز به طور معنی‌داری کاهش یافت ($P < 0/001$) همچنین -ان فاکتورهای آنتی‌اکسیدانی -ان اکسید دی -وتاز -لوتاتین اکسیداز و اکسوناز افزایش -اناداری پیدا کرد ($P < 0/001$).

نتیجه‌گیری: رژیم غنی با اسید لینولئیک منجر به کاهش فاکتورهای اکسیدان -ان افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی رت‌های -ان کولورکتال شود.

کلیدواژه‌ها: اسید لینولئیک، رژیم غنی، سرطان کولورکتال، لئون دی‌آدهید، آنتی‌اکسیدان -ان روش

-حرفی

سرطان کولورکتال یک بیماری کشنده و نسبتاً شایع در هر

مقدمه

[۲۴-۲۸]. مصرف CLA باعث سرکوب التهاب مزمن احشا و کاهش التهاب القاکننده سرطان کولورکتال می‌شود [۲۹]. استرس اکسیداتیو یکی دیگر از ریسک فاکتورهای سرطان کولورکتال می‌باشد. به این دلیل که روده محل تولید مواد اکسیدان توسط فاگوسیت‌ها می‌باشد و این خطر در افراد مبتلا به بیماری گوارشی بیش‌تر است و می‌تواند منجر به تولید اکسیدان‌ها و افزایش شیوع سرطان شوند [۳۰]. آنزیم پاراکسوناز یکی از مهم‌ترین آنزیم‌های حذف‌کننده رادیکال‌های آزاد و از محافظ‌های اصلی لیوپروتئین‌ها در برابر ترکیبات اکسیدکننده می‌باشد و دارای اثرات آنتی‌اکسیدانی است. فعالیت و سطح پاراکسوناز در بسیاری از بیماری‌های التهابی ناشی از استرس اکسیداتیو و در سرطان کولورکتال کاهش می‌یابد [۳۱]. پاراکسوناز در اثر فعل و انفعال با کوآنزیم Q10 منجر به کاهش رهایی رادیکال سوپر اکسید (O_2^-) در غشا میتوکندریایی می‌شود. بدین صورت باعث مقاومت در برابر آپوپتوز می‌گردد [۳۲]. میلیوپراکسیداز آنزیم اکسیدان‌اندروژن می‌باشد که در التهاب و استرس اکسیداتیو نقش دارد. میلیوپراکسیداز منشاء تولید Reactive Oxygen Species ROS در التهاب است و با اکسیدکردن آپولیوپروتئین A1، باعث آسیب به عمل‌کرد محافظتی HDL می‌شود هم‌چنین افزایش این آنزیم می‌تواند باعث بدخیمی و بروز سرطان کولورکتال گردد [۳۳].

هدف از این مطالعه بررسی اثرات دریافت اسید لینولئیک کونزوگه بر میزان فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان و سطح فاکتور اکسیدان در رت‌های مبتلا به سرطان کولورکتال می‌باشد.

مواد و روش‌ها

مطالعه نمونه‌های مورد مطالعه رت‌های سفید صحرایی نر نژاد ویستار با وزن ۳۰۰ - ۲۵۵ گرم بوده که از انستیتو پاستور ایران تهیه و در حرارت بین ۲۵-۲۲ درجه سانتی‌گراد در آزمایشگاه نگهداری شدند. سیکل نوری، ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی، برای نگهداری این

دو جنس می‌باشد. سالانه در جهان ۱/۲ میلیون نفر به سرطان کولورکتال مبتلا می‌شوند و ۶۰۸ هزار نفر در اثر این بیماری جان خود را از دست می‌دهند [۱]. در واقع سرطان کولورکتال ۹/۷ درصد کل سرطان‌ها را در جهان به خود اختصاص می‌دهد. این بیماری، سومین سرطان شایع در امریکا می‌باشد و در ایران سالانه ۵۰۰۰ نفر به این بیماری مبتلا می‌شوند [۲]. آمارها نشان می‌دهند بروز بیماری در کشور ما در ۲۵ سال اخیر افزایش داشته است [۳]. سرطان کولورکتال در افراد مبتلا به کولیت، بیماری التهابی روده و کرون، شیوع بیش‌تری دارد [۴]. ۹۳/۸ درصد افراد بالای ۵۰ سال مبتلا به سرطان کولورکتال را مردان شامل می‌شوند و تعداد مبتلایان در هر دو جنس بعد از ۸۰ سالگی کاهش می‌یابد [۵]. مطالعات نشان داده‌اند که مصرف رژیم غذایی مناسب و مصرف اسیدهای چرب غیر اشباع، در پیشگیری از بروز سرطان کولورکتال نقش موثری دارند [۶].

التهاب، خطر تشکیل تومور را افزایش می‌دهد [۷]. Conjugated linoleic acid CLA در بیماری‌های التهابی نقش پیشگیری‌کننده دارد و باعث بهبود التهاب روده و مانع ایجاد مواد سرطان‌زا می‌گردد [۸-۱۳]. مطالعات اپیدمیولوژی و آزمایشگاهی نشان می‌دهند که تغذیه و شیوه زندگی نیز نقش بسیار مهمی در ایجاد این بیماری دارند، به طوری که بسیاری از مواد مغذی و مکمل‌های غذایی باعث کاهش سرعت پیشرفت بیماری شده و باعث بهبود کیفیت زندگی می‌گردد [۱۴]. مصرف اسیدهای چرب غیر اشباع، از جمله CLA، باعث کاهش پاسخ‌های التهابی از طریق مکانیسم‌های مختلف می‌شود. این مکانیسم‌ها عبارتند از کنترل مسیر سنتز ایکوزانوئیدها [۱۵]، افزایش فعالیت

PPAR γ , Peroxisome proliferator-activated receptor γ [۱۶] و ماکروفاژها که نقش موثری در کنترل فرایندهای التهابی ایفا می‌کنند [۱۷-۱۹]. در پاسخ به رژیم غذایی حاوی اسید لینولئیک کونزوگه بیان PPAR γ در بافت چربی افزایش می‌یابد [۲۰-۲۴]. هم‌چنین این اسید چرب با اثر بر مسیرهای آپوپتوز باعث کاهش خطر گسترش سرطان کولورکتال می‌شود

باشد. در گروه دوم به منظور بررسی اثرات پیشگیری‌کننده CLA هم‌زمان با تزریق دی متیل هیدرازین، رژیم استاندارد همراه با گاوآژ CLA به میزان 200 mg/kg به مدت 30 روز [34] انجام شد.

رژیم استاندارد شامل کربوهیدرات (46 درصد)، پروتئین (20 درصد)، چربی (16 درصد) و فیبر (16 درصد) بود.

سپس نمونه‌های بافت و سرم پس از 6 هفته جمع‌آوری گردید به این ترتیب که حیوانات تحت بی‌هوشی با تزریق داخل صفاقی (IP) گزیلوکائین (10 mg/kg) همراه با کتامین (50 mg/kg) قرار گرفتند و بدون درد توسط گیوتین کشته شدند و نمونه‌های مورد نیاز جهت اندازه‌گیری بافتی مالون دی آلدئید (malondialdehyde) و اندازه‌گیری سرمی سوپر اکسید دیسموتاز (Superoxide dismutase)، گلوکاتایون پراکسیداز (Glutation peroxidase)، پاراکسوناز (Paraxonase) و میلوپراکسیداز (Meyeloperoxidase) از آن‌ها تهیه گردید.

1- برای ایجاد سرطان کولورکتال تزریق زیر جلدی دی متیل هیدرازین به میزان 15 mg/kg هفته‌ای 2 بار و به مدت 6 هفته انجام شد.

2- در گروه اول هم‌زمان با شروع تزریق زیر جلدی دی متیل هیدرازین، گاوآژ آب مقطر به میزان 0/5 میلی‌لیتر به ازای هر رت 250 گرمی، در 4 هفته آغازین پژوهش انجام شد، تا شرایط برای هر دو گروه کنترل و مداخله‌ای یکسان باشد.

3- در گروه دوم برای ارزیابی اثرات پیشگیرانه CLA، هم‌زمان با تزریق زیر جلدی دی متیل هیدرازین، گاوآژ CLA به میزان 200 mg/kg در 4 هفته آغازین پژوهش انجام شد.

4- جمع‌آوری نمونه‌های بافت و سرم پس از 6 هفته صورت گرفت، به این ترتیب که حیوانات ابتدا تحت بی‌هوشی با تزریق داخل صفاقی گزیلوکائین (10 mg/kg) به همراه کتامین (50 mg/kg) قرار گرفتند و سپس بدون درد توسط گیوتین کشته شدند.

5- نمونه‌های مورد نیاز جهت اندازه‌گیری بافتی مالون دی آلدئید (malondialdehyde) از بافت روده تهیه شد.

حیوانات رعایت گردید. به خاطر خوگیری با شرایط محیط رت‌ها برای یک هفته در آزمایشگاه قرار دادیم به گونه‌ای که در عین دسترسی آزاد به آب و غذا با شرایط آزمایشگاه سازش یابند. تمام مراحل نگهداری، فرایندهای جراحی و بی‌هوشی حیوانات طبق موارد ذکر شده در آیین‌نامه اخلاقی نحوه برخورد با حیوانات آزمایشگاهی مصوبه دانشگاه که بر اساس آیین‌نامه بر خورد با حیوانات آزمایشگاهی تنظیم شده بود، انجام گردید. در پایان آزمایش حیوانات تحت بی‌هوشی قرار گرفته و بدون درد با گیوتین کشته شدند و نمونه‌های مورد نیاز از آن‌ها تهیه گردید.

1- یاد به منظور القاء سرطان کولورکتال در رت‌ها، دی متیل هیدرازین با درصد خلوص 98 درصد از شرکت "Santa Cruz Biotechnology" و به منظور گاوآژ لینولئیک اسید کنژوگه (ترکیبی از ایزومرهای cis-9, trans-11 و trans-12) از شرکت Perennial Life sciences Pvt. Ltd خریداری شدند.

هم‌چنین کیت مالون‌دی‌آلدئید از شرکت "NWLSS, Vancouver, WA, USA" و کیت گلوکاتایون پراکسیداز از شرکت "Glutathione Peroxidase Assay Kit (ab102530) (Colorimetric)" و کیت سوپر اکسید دیسموتاز از شرکت "ab65354, CB40FL; Abcam Plc, Cambridge, UK" و کیت آنتی‌بادی میلوپراکسیداز (orb11073) از شرکت Biorbyt و کیت آنتی‌بادی پاراکسوناز (orb6771) از شرکت Biorbyt خریداری شدند.

1- رت‌ها 16 رت به طور تصادفی در 2 گروه 8 تایی قرار گرفتند. به منظور خوگیری با محیط، رت‌ها را به مدت 1 هفته در قفس‌های مربوطه در محیط آزمایشگاه قرار دادیم. برای ایجاد سرطان کولورکتال تزریق زیر جلدی دی متیل هیدرازین به میزان 15 mg/kg هفته‌ای 2 بار و به مدت 6 هفته [33] انجام شد. در گروه اول هم‌زمان با شروع تزریق زیر جلدی دی متیل هیدرازین، رژیم استاندارد همراه با گاوآژ آب مقطر به میزان 0/5 ml/rat در 30 روز آغازین پژوهش انجام شد تا شرایط برای هر دو گروه کنترل و مورد مداخله یکسان

Colorimetric Assay Kit در ایمن روش از تیوباریتوریک اسید برای تشخیص استفاده می‌شود. در واقع در اثر واکنش تیوباریتوریک اسید با ماده مورد ارزیابی یک رنگی تولید می‌شود که قابل ارزیابی و سنجش می‌باشد. آنالیز آماری آده‌ها تمامی آزمون‌های آماری با استفاده از نرم‌افزار spss17 انجام شد. ارزیابی نرمال بودن فاکتورهای میلوپراکسیداز، پاراکسوناز، گلوکاتایون پراکسیداز، سوپراکسید دیسموتاز و مالون دی‌آلدهید به دلیل این‌که تعداد نمونه‌ها از ۳۰ عدد کم‌تر بود، از تست شپرو- ویلک استفاده شد. برای بررسی همگنی واریانس‌های همان داده‌ها از آزمون لون استفاده شد. برای ارزیابی پارامتریک فاکتورهای پاراکسوناز، گلوکاتایون پراکسیداز، سوپر اکسید دیسموتاز و مالون دی‌آلدهید از آزمون پارامتریک T استفاده شد و برای ارزیابی ناپارامتریک فاکتور میلوپراکسیداز از آزمون ناپارامتریک من- ویتنی استفاده شد. در تمام آنالیزها میزان $P < 0.05$ به عنوان سطح معنی‌داری تلقی شد.

نتایج

مقایسه میانگین میان آزمون‌های دی‌آلدهید، سوپر اکسید دیسموتاز، گلوکاتایون پراکسیداز، پاراکسوناز، سوپر اکسید دیسموتاز و مالون دی‌آلدهید در دو گروه مداخله و کنترل و سطح شاخص پراکسیدان مالون دی‌آلدهید در دو گروه مداخله و کنترل در پایان مطالعه با هم مقایسه شد. میانگین سطح فاکتور MDA در گروه کنترل برابر با $165/14 \pm 15/87$ (U/M) و در گروه مداخله برابر با $121/54 \pm 17/75$ (U/M) می‌باشد که در مقایسه با گروه کنترل کاهش معنادار داشت ($P < 0.001$) (جدول ۱). سطح فاکتور سوپر اکسید دیسموتاز در هر دو گروه کنترل و مداخله در پایان مطالعه ارزیابی گردید. میانگین سطح سوپر اکسید دیسموتاز در گروه کنترل برابر با $68/00 \pm 7/51$ (U/ml) و در گروه مداخله برابر با $32 \pm 17/75$ (U/ml) بود. نتایج افزایش قابل توجه سطح سوپر اکسید دیسموتاز در گروه مداخله نسبت به گروه

۶- برای اندازه‌گیری سرمی مقدار فاکتورهای سوپر اکسید دیسموتاز (Superoxide dismutase)، گلوکاتایون پراکسیداز (Glutation peroxidase)، پاراکسوناز (Paraxonase) و میلوپراکسیداز (Myeloperoxidase) نمونه‌های خون از رت‌ها تهیه شد.

۷- جهت تهیه سرم حیوان، نمونه‌های خونی جمع‌آوری شده، با دور RPM ۱۲۰۰۰ و به مدت ۲۰ دقیقه سانتریفیوژ شدند. سپس سرم‌ها در فریزر در دمای -40°C نگهداری شدند تا تمام نمونه‌ها آماده شدند.

آنالیز بی‌شیمیایی سطح MDA به عنوان شاخصی از پراکسیداسیون لیپیدی استفاده می‌شود که نشان‌دهنده میزان آسیب ناشی از عمل‌کرد رادیکال‌های آزاد اکسیژن است. MDA در بافت برداشته شده تومور اندازه‌گیری شد. پراکسیداسیون لیپیدی توسط ارزیابی سطح MDA با استفاده از Colorimetric Assay Kit مورد ارزیابی قرار گرفت. سطح سرمی سوپر اکسید دیسموتاز (SOD) و گلوکاتایون پراکسیداز به عنوان آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان که بافت را در برابر آسیب ناشی از گونه‌های فعال اکسیژن reactive oxygen species (ROS) محافظت می‌کند، به همراه گلوکاتایون پراکسیداز (GPx) با روش Kit Colorimetric Assay اندازه‌گیری شدند. سطح آنزیم Paraxonase که دارای فعالیت آنتی‌اکسیدانی می‌باشد و آنزیم myeloperoxidase که از نوتروفیل‌ها آزاد می‌شود و اثرات پیش‌التهابی دارد به روش ELISA اندازه‌گیری شدند. به این صورت که مقدار ۱۰۰ میکرولیتر از سرم به هر چاهک پلیت الایزا اضافه شد و پس از شستشو و خارج کردن مواد باند نشده، کونژوگه که همان آنزیم پراکسیداز می‌باشد به چاهک اضافه شد و مجدداً محلول شستشو داده شد. بعد از آن سوبسترای TMB اضافه و محلول به مدت ۱۵ دقیقه نگهداری شد. سپس از محلول استاپ جهت توقف واکنش‌ها استفاده شد و در نهایت مقدار غلظت از روی جذب نوری نمونه‌ها و مقایسه با نمودار استاندارد با استفاده از یک دستگاه اسپکتروفتومتر، محاسبه گردید.

مداخله برابر با $108/32 \pm 15/77$ (ng/ml) می‌باشد. بنابراین سطح میلوپراکسیداز در گروه مداخله نسبت به گروه کنترل کاهش چشمگیری داشت، که بیان‌کننده نقش قابل ملاحظه اسید لینولئیک کونژوگه در کاهش شاخص اکسیدان می‌باشد ($P < 0/001$) (جدول ۲).

سطح فاکتور پاراکسوناز در دو گروه مداخله و کنترل در پایان مطالعه مورد ارزیابی قرار گرفت. میانگین سطح این فاکتور در گروه کنترل برابر با $1/17 \pm 0/15$ (mUI/mg Pr) و در گروه مداخله برابر با $1/71 \pm 0/31$ (mUI/mg Pr) می‌باشد. نتایج بیان‌کننده افزایش سطح فاکتور پاراکسوناز در گروه مداخله در مقایسه با گروه کنترل می‌باشد. یافته‌ها نشان می‌دهند مصرف اسید لینولئیک کونژوگه نقش حائز اهمیتی در افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدانی در موش‌های صحرایی مبتلا به سرطان کولورکتال دارد ($P < 0/001$) (جدول ۲).

کنترل را نشان داد که بیان‌کننده نقش موثر CLA در افزایش فاکتورهای آنتی‌اکسیدانی می‌باشد ($P < 0/001$) (جدول ۱). سطح فاکتور گلوکوتاتیون پراکسیداز در هر دو گروه کنترل و مداخله در پایان مطالعه ارزیابی گردید. میانگین سطح این فاکتور در گروه کنترل برابر با $11/92 \pm 3/74$ (U/mg) و در گروه مداخله برابر با $23/04 \pm 3/01$ (U/mg) بود. نتایج حاکی از آن است که سطح گلوکوتاتیون پراکسیداز در گروه مداخله افزایش چشمگیری نسبت به گروه کنترل داشت، بنابراین اثر مفیدی در افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی دارد ($P < 0/001$) (جدول ۱).

مقایسه میانگین میزان فاکتورهای میلوپراکسیداز در گروه مداخله و کنترل در هر دو گروه کنترل و مداخله در پایان مطالعه ارزیابی گردید. میانگین سطح میلوپراکسیداز در گروه کنترل برابر با $559/05 \pm 147/84$ (ng/ml) و در گروه

جدول ۱. بررسی میانگین میزان مالون دی‌آلدئید در بافت روده و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان سرم در گروه مداخله و کنترل

P value	واحد	گروه		شاخص
		کنترل (Mean ± SD)	مداخله (Mean ± SD)	
P<0.001	U/M	165/14 ± 15/87	121/54 ± 17/75	MDA
P<0.001	U/ml	68/00 ± 7/51	123/32 ± 17/75	SOD
P<0.001	U/mg	11/92 ± 3/74	23/04 ± 3/01	GPx

* GPx: Glutathione peroxidase, * SOD: Superoxide dismutase و * MDA: Malondialdehyde

جدول ۲. بررسی میانگین میزان فاکتورهای میلوپراکسیداز و پاراکسوناز سرم در گروه کنترل و مداخله

P value	واحد	گروه		شاخص
		کنترل (Mean ± SD)	مداخله (Mean ± SD)	
P<0.001	ng/ml	559/05 ± 147/84	108/32 ± 15/77	MPO
P<0.001	mUI/mg Pr	1/17 ± 0/15	1/71 ± 0/31	PON

MPO: Myeloperoxidase و PON: Paraxonase

نتایج این مطالعه نشان داد که با مصرف اسید لینولئیک کونژوگه می‌توان به طور چشمگیری فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان سوپراکسید دیسموتاز و گلوکوتاتیون پراکسیداز را در گروه مداخله، نسبت به گروه کنترل افزایش داد (جدول ۱). همچنین در اثر مصرف اسید لینولئیک کونژوگه سطح شاخص

بحث و نتیجه‌گیری

مطالعه حاضر جهت بررسی اثر مصرف لینولئیک اسید کونژوگه بر کاهش سطح فاکتورهای پراکسیدانی و افزایش سطح فاکتورهای آنتی‌اکسیدانی طرح‌ریزی شد.

نتایج مطالعات نشان داده‌اند که اسید لینولئیک کتزوگه از طریق مکانیسم‌های مختلف مانند تغییر متابولیسم آراشیدونیک اسید در غشای سلول‌های سرطانی و در نتیجه کاهش تولید ایکوزانوئیدهایی مانند PGE2 و TXB2، همچنین افزایش فعالیت PPAR γ ، ماکروفازها، T سل‌ها و در نتیجه افزایش القای آپوپتوز، تحریک تجمع پروتئین‌های سرکوبگر تومور از جمله P53، P27 و P21 می‌تواند بر کاهش خطر گسترش سرطان کولورکتال اثر گذار باشد. بنابراین می‌توان از اسید لینولئیک کتزوگه به عنوان یکی از عوامل اثرگذار در کاهش عوامل پراکسیدانی نام برد [۱۷ و ۱۸].

از طرفی باید در نظر داشت که منابع غذایی غنی از اسید لینولئیک کتزوگه منابع حیوانی مانند شیر، کره و گوشت قرمز هستند که براساس مطالعات اپیدمیولوژیک جزء ریسک فاکتورهای سرطان کولورکتال محسوب می‌شوند [۳۹].

۲ فرضیه در این مورد وجود دارد. ۱) گوشت غنی از اسیدهای چرب اشباع و آهن می‌باشد که می‌تواند به عنوان ریسک فاکتور سرطان کولورکتال باشد اما در مقابل حاوی ریز مغذی‌های مفید دیگر مانند CLA و کلسیم می‌باشد که نقش بازدارنده از سرطان کولورکتال ایفا می‌کند. ۲) واحد و میزان مصرف مواد غذایی از اهمیت ویژه برخوردار است و مصرف بالای این مواد غذایی احتمالا می‌تواند اثر منفی داشته باشند. یک مطالعه کوهورت نشان داد که مصرف روزانه ۲ سروینگ لبنیات پرچرب، باعث کاهش ۱۳٪ سرطان کولورکتال گردید [۴۱]. بنابراین CLA می‌تواند به عنوان یک فاکتور اندوژن تعدیل کننده عمل کند.

از جمله محدودیت‌های مطالعه گاوژ رت‌ها می‌باشد که نیازمند توجه و دقت بسیار است تا در طول مطالعه هیچ یک از رت‌ها جان خود را از دست ندهند. همچنین دیگر محدودیت اساسی که در مطالعات حیوانی وجود دارد، استفاده از داده‌های بدست آمده در این مطالعات و تعمیم نتایج برای انسان‌ها می‌باشد. زیرا تفاوت‌های بیولوژیکی بین گونه‌ها و حتی افراد یک گونه می‌تواند نتایج مختلفی را در شرایط

پراکسیدان مالون‌دی‌آلدئید بافت روده در گروه مداخله، نسبت به گروه کنترل کاهش قابل توجهی پیدا کرد (جدول ۱). از جمله فاکتورهای دیگر که در این مطالعه مورد ارزیابی قرار گرفت، میزان سرمی میلوپراکسیداز و پاراکسوناز می‌باشند. در اثر مصرف اسید لینولئیک کتزوگه میزان میلوپراکسیداز سرم به عنوان شاخص اکسیدان، کاهش و میزان فعالیت پاراکسوناز سرم افزایش قابل ملاحظه‌ای در گروه مداخله نسبت به گروه کنترل داشت (جدول ۲).

برخی از مطالعات اخیر اظهار داشتند که استرس اکسیداتیو یکی از ریسک فاکتورهای سرطان کولورکتال می‌باشد و می‌تواند منجر به تولید اکسیدان‌ها و افزایش شیوع سرطان و تحریک متاستاز و بدخیمی شود (۳۸-۳۵).

برخی شواهد حاکی از این امر می‌باشند که میزان فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان و محصولات پراکسیدانی در طی پیشرفت سرطان کولورکتال دستخوش تغییر می‌شوند. افزایش میزان محصولات پراکسیدان و کاهش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی در برخی مطالعات مشاهده شده است [۳۹].

میلوپراکسیداز و پاراکسوناز آنزیم‌های مرتبط با HDL هستند و نسبت آنها از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است. میلوپراکسیداز در طول التهاب منبع ROS می‌باشد و می‌تواند HDL را اکسید کند [۳۰] اما اثرگذاری پاراکسوناز بر عکس میلوپراکسیداز می‌باشد و نقش محافظتی برای آن دارد، همچنین این فاکتور در اثر فعل و انفعال با کوآنزیم Q10 منجر به کاهش رهایی O_2^- در غشا میتوکندریایی می‌شود. بدین صورت باعث مقاومت در برابر آپوپتوز می‌شود [۳۱]. پاراکسوناز همچنین دارای اثرات آنتی‌اکسیدانی می‌باشد [۳۰ و ۴۰]. یک مطالعه کوهورت نشان داده است که سطح HDL با خطر سرطان کولورکتال ارتباط معکوس دارد. بنابراین از آنجایی که سطح پاراکسوناز با بیماری‌های قلبی و دیابت مرتبط می‌باشد و با توجه به اثرات آنتی‌اکسیدانی آن، شاید بتواند به عنوان یک فاکتور مهم در بیماری‌های مزمن و سرطان نقش ایفا کند.

Status Value and Superoxide Dismutase Activity in Human Colorectal Cancer Tissue Depending on the Stage of the Disease: A Pilot Study. *Adv Clin Exp Med* 2013, 22, 431-437.

[5] Crumb DJ, Conjugated Linoleic Acid (CLA)-An Overview. 2011 Sep-Oct; 4 (3). 12-18. Zidi I, Mestiri S, Bartegi A, Amor NB. TNF-alpha and its inhibitors in cancer. *Med Oncol* 2010; 27: 185-198.

[6] Carter AB, Misyak SA, Hontecillas R, Bassaganya-Riera J. Dietary modulation of inflammation-induced colorectal cancer through PPARgamma. *PPAR Res* 2009; 2009; 498352.

[7] Park Y, Storkson JM, Albright KJ, Liu W, Pariza MW. Evidence that the trans-10, cis-12 isomer of conjugated linoleic acid induces body composition changes in mice. *Lipids* 1999; 34: 235-241.

[8] Nagao K, Inoue N, Wang YM, Yanagita T. Conjugated linoleic acid enhances plasma adiponectin level and alleviates hyperinsulinemia and hypertension in Zucker diabetic fatty (fa/fa) rats. *Biochem Biophys Res Commun* 2003; 310: 562-566.

[9] Dai Y, Qiao L, Chan KW, Yang M, Ye J, Ma J, et al. Peroxisome proliferator-activated receptor-gamma contributes to the inhibitory effects of Embelin on colon carcinogenesis. *Cancer Res* 2009; 69: 4776-4783.

[10] Takano S, Kubota T, Nishibori H, Hasegawa H, Ishii Y, Nitori N, et al. Pioglitazone, a ligand for peroxisome proliferator-activated receptor-gamma acts as an inhibitor of colon cancer liver metastasis. *Anticancer Res* 2008; 28: 3593-3599.

[11] Ogino S, Shima K, Baba Y, Nosho K, Irahara N, Kure S, et al. Colorectal cancer expression of peroxisome proliferator-activated receptor gamma (PPARG, PPARgamma) is associated with good prognosis. *Gastroenterology* 2009; 136: 1242-1250.

[12] Pancione M, Forte N, Sabatino L, Tomaselli E, Parente D, Febraro A, Colantuoni V. Reduced beta-catenin and peroxisome proliferator-activated receptor-gamma expression levels are associated with colorectal cancer metastatic progression: correlation with tumor-associated macrophages, cyclooxygenase 2, and patient outcome. *Hum Pathol* 2009; 40: 714-725.

[13] Onsory KH, Mousavi M, Haji Mehdi Nouri Z, Vahabi Barzi N. Association between estrogen and progesterone receptors gene polymorphisms with prostate cancer. *Koomesh* 2016; 17: 455-463.

[14] Fujisawa T, Sugiyama M, Tomimoto A, Wada K, Endo H, Takahashi H, et al. Inhibition of peroxisome proliferator-activated receptor gamma promotes tumorigenesis through activation of the beta-catenin/T cell factor (TCF) pathway in the mouse intestine. *J Pharmacol Sci* 2008; 108: 535-544.

[15] Calder PC. Dietary fatty acids and the immune system. *Nutr Rev* 1998; 56: S70-83.

[16] Calder PC. Polyunsaturated fatty acids, inflammatory processes and inflammatory bowel diseases. *Mol Nutr Food Res* 2008; 52: 885-897.

[17] Tontonoz P, Nagy L, Alvarez JG, Thomazy VA, Evans RM. PPARgamma promotes monocyte/macrophage differentiation and uptake of oxidized LDL. *Cell* 1998; 93: 241-252.

[18] Thompson EA. PPARgamma physiology and pathology in gastrointestinal epithelial cells. *Mol Cells* 2007; 24: 167-176.

[19] Clark RB, Bishop-Bailey D, Estrada-Hernandez T, Hla T, Puddington L, Padula SJ. The nuclear receptor PPAR gamma and immunoregulation: PPAR gamma mediates inhibition of helper T cell responses. *J Immunol* 2000; 164: 1364-1371.

یکسان بوجود آورد. سرطان کولورکتال یک بیماری پیشرونده است که پیاده‌سازی آن در مدل‌های حیوانی به راحتی صورت نمی‌گیرد، بنابراین به منظور کوتاه سازی روند ابتلا به سرطان کولورکتال، از روش‌های مختلف از جمله تزریق زیر جلدی دی‌متیل‌هیدرازین در محیط آزمایشگاهی استفاده می‌شود. اما این مدل‌ها اغلب یک شبیه سازی کامل به حساب نمی‌آیند و نتایج برگرفته از این مطالعات را نمی‌توان به صورت مستقیم به سرطان کولورکتال، در نمونه‌های انسانی تعمیم داد. همچنین به دلیل القا سرطان کولورکتال، سیستم ایمنی رت‌ها ضعیف می‌شود بنابراین حفظ و نگهداری رت‌ها در محیط تمیز و عاری از آلودگی به منظور پیشگیری از ابتلا به عفونت از اهمیت ویژه برخوردار است. به طور کلی، نتایج مطالعه حاضر نشان می‌دهد که مصرف اسید لینولئیک کونژوگه در مبتلایان به سرطان کولورکتال می‌تواند باعث کاهش قابل ملاحظه فاکتورهای اکسیدان، پرواکسیدن و افزایش فاکتورهای آنتی‌اکسیدانی شود. البته در این راستا انجام مطالعات بیشتر در حجم‌های وسیع‌تر و مطالعات انسانی جهت تعیین اثر بخشی لینولئیک اسید کونژوگه لازم است.

تشکر و قدردانی

نویسندگان، این مقاله از مرکز تحقیقات سرطان دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی به خاطر حمایت‌های مالی از این طرح تشکر و قدردانی می‌نمایند

منابع

- [1] Ferlay J, Shin HR, Bray F, Forman D, Mathers C et al. Estimates of worldwide burden of cancer in 2008: GLOBOCAN 2008. *Int J Cancer* 2010; 127: 2893-2917.
- [2] Roya Dolatkah, Mohammad Hossein Somi, Mortaza Jabbarpour Bonyadi, Iraj Asvadi Kermani, et al. Colorectal cancer in Iran: molecular epidemiology and screening strategies. *J Cancer Epidemiol* 2015; 2015: 643020.
- [3] Spunt S, Furman W, La Quaglia M, Bondy M, Goldberg R. Cancer epidemiology in older adolescents and young adults 15 to 29 years of age. In: SEER AYA monograph. Bethesda (MD): National Cancer Institute; 2008. p. 123-33.
- [4] Joanna Kocot1, A-F, Małgorzata Kielczykowska1, C, E, Wojciech Dabrowski2, G et al. Total Antioxidant

endoplasmic reticulum. *Free Radic Biol Med* 2007; 43: 730-739.

[32] Wang H, Wang HS, Zhou BH, Li CL, Zhang F, Wang XF, et al. Epithelial-mesenchymal transition (EMT) induced by TNF- α requires AKT/GSK-3 β -mediated stabilization of snail in colorectal cancer. *PloS One* 2013; 8: e56664.

[33] Park HS, Ryu JH, Ha YL, Park JH. Dietary conjugated linoleic acid (CLA) induces apoptosis of colonic mucosa in 1,2-dimethylhydrazine-treated rats: a possible mechanism of the anticarcinogenic effect by CLA. *Br J Nutr* 2007; 86: 549-555.

[34] Sanders S, Teachey M, Ptock A, Kraemer K, Hasselwander O, Henriksen EJ, Baumgard LH. Effects of specific conjugated linoleic acid isomers on growth characteristics in obese Zucker rats. *Lipids* 2004; 39: 537-543.

[35] Francesca Maffeia, Cristina Angelonib, Marco Malagutib, Juan Manuel Zolezzi Moragaa, et al. Plasma antioxidant enzymes and clastogenic factors as possible biomarkers of colorectal cancer risk. *Mutat Res* 2011; 714: 88-92.

[36] Bulbuller N, Eren E, Ellidag HY, Oner OZ, Sezer C, et al. Diagnostic value of thiols, paraoxonase 1, arylesterase and oxidative balance in colorectal cancer in human. *Neoplasma* 2013; 60:419-424.

[37] Malinowska K, Mik M, Dziki Ł, Dziki A, Majsterek I. Evaluation of antioxidant defense in patients with colorectal carcinoma. *Pol Przegl Chir* 2015; 87: 357-361.

[38] Skrzydlewska E, Sulkowski S, Koda M, Zalewski B, et al. Lipid peroxidation and antioxidant status in colorectal cancer. *World J Gastroenterol* 2005; 11: 403-406.

[39] Kocot J, Kieczykowska M, Dabrowski W, Piłat J, Rudzki S, Musik I. Total antioxidant status value and superoxide dismutase activity in human colorectal cancer tissue depending on the stage of the disease: A Pilot Study. *Adv Clin Exp Med* 2013; 22: 431-437.

[40] Shiraishi R, Iwakiri R, Fujise T, Kuroki T, Kakimoto T, Takashima T, et al. Conjugated linoleic acid suppresses colon carcinogenesis in azoxymethane-pretreated rats with long-term feeding of diet containing beef tallow. *J Gastroenterol* 2010; 45: 625-635.

[41] Larsson SC1, Bergkvist L, Wolk A. High-fat dairy food and conjugated linoleic acid intakes in relation to colorectal cancer incidence in the Swedish Mammography Cohort1. *Am J Clin Nutr* 2005; 82: 894-900.

[20] Hontecillas R, Wannemeulher MJ, Zimmerman DR, Hutto DL, WilsonJH, Ahn DU, Bassaganya-Riera J. Nutritional regulation of porcine bacterial-induced colitis by conjugated linoleic acid. *J Nutr* 2002; 132: 2019-2027.

[21] McNeel RL, Smith EO, Mersmann HJ. Isomers of conjugated linoleic acid modulate human preadipocyte differentiation. *In Vitro Cell Dev Biol Anim* 2003; 39: 375-382.

[22] Meadus WJ, MacInnis R, Dugan ME. Prolonged dietary treatment with conjugated linoleic acid stimulates porcine muscle peroxisome proliferator activated receptor gamma and glutamine-fructose aminotransferase gene expression in vivo. *J Mol Endocrinol* 2002; 28: 79-86.

[23] Kohno H, Suzuki R, Yasui Y, Hosokawa M, Miyashita K, Tanaka T. Pomegranate seed oil rich in conjugated linolenic acid suppresses chemically induced colon carcinogenesis in rats. *Cancer Sci* 2004; 95: 481-486.

[24] Bassaganya-Riera J, Reynolds K, Martino-Catt S, Cui Y, Hennighausen L, Gonzalez F, et al. Activation of PPAR gamma and delta by conjugated linoleic acid mediates protection from experimental inflammatory bowel disease. *Gastroenterology* 2004; 127: 777-791.

[25] Bassaganya-Riera J, Hontecillas R, Beitz DC. Colonic anti-inflammatory mechanisms of conjugated linoleic acid. *Clin Nutr* 2002; 21: 451-459.

[26] Bassaganya-Riera J, Hontecillas R. CLA and n-3 PUFA differentially modulate clinical activity and colonic PPAR-responsive gene expression in a pig model of experimental IBD. *Clin Nutr* 2006; 25: 454-465.

[27] Serini S, Piccioni E, Merendino N, Calviello G. Dietary polyunsaturated fatty acids as inducers of apoptosis: implications for cancer. *Apoptosis* 2009; 14: 135-152.

[28] O'Shea M, Bassaganya-Riera J, Mohede IC. Immunomodulatory properties of conjugated linoleic acid. *Am J Clin Nutr* 2004; 79: S1199-1206.

[29] Joanna Kocot1 AF, Małgorzata Kielczykowska1, CE, Wojciech Dabrowski2 G, et al. Total antioxidant Status value and superoxide dismutase activity in human colorectal cancer tissue depending on the stage of the disease: a pilot study. *Adv Clin Exp Med* 2013; 22: 431-437.

[30] Yilmaz N, Aydin O, Yegin A, Tiltak A, Eren E. Increased levels of total oxidant status and decreased activity of arylesterase in migraineurs. *Clin Biochem* 2011; 44: 832-837.

[31] Rothem L, Hartman C, Dahan A, Lachter J, Eliakim R, et al. Paraoxonases are associated with intestinal inflammatory diseases and intracellularly localized to the

Effects of dietary conjugated linoleic acid on oxidation markers and antioxidant defenses in rats with colorectal cancer

Nasrin Beheshti (M.Sc)¹, Hosseini Davoodi (Ph.D)^{2,3}, Zahra Kamal (M.Sc)¹, Morteza Abdollahi (Ph.D)⁴, Marjan Ajami (Ph.D)^{*3}

1 – Dept. of Nutrition and Food Science, Nutrition and Food Technology Research Institute, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

2 - National Nutrition and Food Technology Research Institute, Faculty of Nutrition Sciences and Food Technology, Cancer Research Center, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

3 – Dept. of Nutrition Research, National Nutrition and Food Technology Research Institute, Faculty of Nutrition Sciences and Food Technology, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

4 – Dept. of Food and Nutrition Policy and Planning Research, National Nutrition and Food Technology Research Institute, Faculty of Nutrition Sciences and Food Technology, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

(Received: 1 Feb 2016; Accepted: 23 Jul 2016)

Introduction: Colorectal cancer (CRC) is one of the most common types of cancer affecting 1.23 million individuals per year in the world. Recently, it is suggested that inflammation and oxidative stress play an important role in colorectal carcinogenesis. The aim of this study was to examine the effects of dietary conjugated linoleic acid (CLA) on **oxidation** markers and **antioxidant** defenses level in a rat model of colorectal cancer.

Materials and Methods: Sixteen male Wistar rats, weighing 250-300 g were divided into two groups: control and experimental. Both groups were injected subcutaneously, with 1,2- Dimethyl Hydrazine at a dose of 15 mg/kg of body weight, twice per week for 6 weeks. The control group and experimental groups were gavaged with water (2 ml/kg) and CLA (200 mg/kg), respectively, for the first 4 weeks of study. After 6 weeks, the rats were killed and their blood and colorectal tissues were collected. The serum levels of superoxide dismutase (SOD), glutathione peroxidase (GPx), paroxonase (PON) and myeloperoxidase (MPO) and also malondialdehyde (MAD) level in the colorectal tissue were measured.

Results: Findings indicated that MAD and MPO levels significantly decreased in the experimental group in comparison than the control group ($P<0.001$). SOD, GPx and PON significantly increased in the experimental group than the control group ($P<0.001$).

Conclusion: our findings suggest that CLA is a powerful substance which decreases oxidation markers, and increases antioxidant defenses in colorectal cancer.

Keywords: Conjugated Linoleic Acid, Colorectal Cancer, Malondialdehyde, Antioxidants, Rats

* Corresponding author. Tel: +98 9126719294
nutritionist80@gmail.com