

مقاله پژوهشی

تأثیر هشت هفته اثر مکمل کورکومین بر بیان برخی ژن‌های تنظیم‌گر فرآیندهای آتروفی در بافت قلبی موش‌های صحرایی چاق شده با رژیم غذایی پرچرب

عاطفه رئوفی^۱، سیروس فارسی^{۱*}، سید علی حسینی^۲

۱- گروه فیزیولوژی ورزشی، واحد لارستان، دانشگاه آزاد اسلامی، لارستان، ایران
۲- گروه فیزیولوژی ورزشی، واحد مرودشت، دانشگاه آزاد اسلامی، مرودشت، ایران

تاریخ پذیرش مقاله: ۱۳۹۸/۰۲/۱۷

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۹۷/۰۹/۱۳

چکیده

زمینه و هدف: چاقی موجب آتروفی عضله قلبی می‌شود. هدف از پژوهش حاضر، بررسی اثر مکمل کورکومین بر بیان ژن‌های *MuRF1*، *FoxO3a*، *PGC1α* و *MAFbx* به‌عنوان تنظیم‌گرهای آتروفی عضله قلبی رت‌ها بود.

مواد و روش‌ها: ۱۲ سر موش نر نژاد اسپراگ داوولی بعد از هشت هفته استفاده از رژیم غذایی پرچرب به دو گروه کنترل چاق ($n=6$) و مکمل کورکومین ($n=6$) تقسیم شدند. رت‌های گروه مصرف کورکومین هشت هفته و روزانه 150 mg/kg دریافت نمودند. میزان بیان ژن‌های مربوطه با تکنیک Real time-PCR انجام گرفت. میزان بیان ژن‌ها با استفاده از روش $2^{-\Delta\Delta CT}$ محاسبه شد. برای تعیین معنادار بودن متغیرها بین گروه‌های تحقیق از آزمون آماری تحلیل واریانس یک‌طرفه استفاده شد.

نتایج: مصرف کورکومین منجر به کاهش معنادار بیان ژن‌های *FoxO3a* ($P=0/008$)، *MAFbx* ($P=0/020$)، *MuRF1* ($P=0/001$) و افزایش معنادار بیان ژن *PGC1* ($P=0/004$) داشت.

نتیجه‌گیری: احتمالاً بتوان با مصرف کورکومین از آتروفی عضله قلبی ناشی از چاقی با مهار مسیر آتروفی عضله استفاده نمود.

کلمات کلیدی: چاقی، کورکومین، بیماری‌های قلبی، پلی فنول‌ها

مقدمه

مکانیسم‌های مختلفی از جمله سائتوکاین‌ها و واسطه‌های زیستی فعال، سیگنال‌های بتا آدرنژیک و مسیر پیام‌رسان تغذیه-ای چاقی (۳-۶) را به بیماری‌های قلبی عروقی مرتبط می‌کنند؛ اما یکی از مهم‌ترین دلایل بروز بیماری‌های قلبی عروقی از بین رفتن پروتئین‌های سلولی و جایگزین شدن کلاژن‌ها بجای سلول‌های ازدست‌رفته است (۶). مسیر اصلی تجزیه پروتئین فعال شدن پروتئین FOXO بوده که زیرمجموعه‌ای از خانواده بزرگ فاکتورهای نسخه‌برداری است (۷). شواهد نشان می‌دهد در صورتی که ایزومرهای FOXO فعال شده و از سیتوزول به هسته

چاقی یک فرایند پرهزینه است که می‌تواند منجر به یک زندگی با کیفیت ضعیف شود و در نهایت مرگ زودرس را به دنبال داشته باشد (۱). بیماری‌های قلبی عروقی نتیجه‌ی اصلی چاقی محسوب می‌شوند. افرادی که در معرض افزایش بافت چربی هستند، از نظر میزان مرگ‌ومیر ناشی از قلبی و عروق احتمال بیشتری دارند (۲).

*نویسنده مسئول: سیروس فارسی، گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد لارستان، لارستان، ایران
Email: Sirous.farsi@gmail.com
https://orcid.org/0000-0002-5339-4205



مسیر از طریق فعال شدن PGC1 α است یا خیر؛ بنابراین با توجه به عدم وجود مطالعات کافی در این زمینه مطالعه حاضر به منظور بررسی اثرات کورکومین بر بیان ژن‌های FOXO، PGC-1 α ، MuRF-1 و atrogen-1 صورت گرفته است.

مواد و روش‌ها

پژوهش حاضر از نوع بنیادی و به روش تجربی بود. تعداد ۱۸ موش نر نژاد اسپراگ داوولی در سن هشت هفتگی با میانگین وزنی 180 ± 20 گرم از مرکز آزمایشگاه حیوانات دانشگاه علوم پزشکی شیراز و به آزمایشگاه حیوانات منتقل و در شرایط دمایی 22 ± 3 درجه سانتی‌گراد تحت چرخه خواب‌وبیداری (۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی) و رطوبت ۴۰ تا ۶۰ درصد نگهداری شدند. سپس موش‌ها به دو گروه کنترل سالم ($n=6$) و گروه چاق ($n=12$) تقسیم شدند. موش‌ها به مدت هشت هفته تحت رژیم غذایی در دسترس پرچرب، شامل ۵۰ درصد کل انرژی چربی (مشق شده از روغن سویا)، ۲۰ درصد پروتئین و ۳۰ درصد کربوهیدرات (۱۹) بدون هیچ‌گونه محدودیتی در غذا و آب، در قفس‌های پلی‌اتیلن قرار گرفتند تا به وزن 319 ± 30 گرم رسیدند و بر اساس شاخص لی چاق محسوب شدند (۱۹). سپس حیوانات، به صورت تصادفی به دو گروه کنترل چاق ($n=6$) و گروه مکمل کورکومین ($n=6$) تقسیم شدند. رت‌های گروه کورکومین، روزانه ۱۵۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن که مشخص شده این دوز مصرفی تأثیر معناداری بر کاهش وزن و مقاومت به انسولین دارد (۲۰). کورکومین خالص، ساخت شرکت سیگما آلمان به شماره محصول ۷۱۳۸۶ و شماره فروش ۷-۳۷-۴۵۸ به صورت گاوژ در ترکیب با متیل، سلولز را مصرف کردند. ۲۴ ساعت پس از آخرین جلسه تمرین، رت‌ها پس از ناشتایی شبانه نمونه‌برداری شدند و برای جمع‌آوری نمونه‌ها، ابتدا وزن حیوان اندازه‌گیری و سپس با ترکیبی از داروی زایلازین (۱۰ میلی‌گرم/کیلوگرم) و کتامین (۷۵ میلی‌گرم/کیلوگرم) به صورت تزریق درون صفاقی بی‌هوش شدند. سپس، قفسه سینه حیوان شکافته و برای اطمینان از کمترین آزار حیوان معدوم کردن آن، نمونه‌های خون مستقیم از قلب حیوان گرفته شد. سپس، عضله قلب حیوان برداشته و در سرم فیزیولوژیک شستشو داده و با ترازوی دیجیتالی با دقت ۰/۰۰۰۱ گرم وزن‌کشی، سپس بلافاصله با استفاده از ازت مایع منجمد و برای سنجش‌های بعدی در دمای -80 فریز گردید. استخراج RNA با استفاده از ۵۰ mg

جابجا شوند، سبب فعال شدن دو ژن به نام‌های رینگ فینگر عضلانی ۱ (MuRF1) و اف-باکس (MAFbx/atrogen-1) می‌شود که نتیجه آن مهار چرخه متابولیسم سلول، مرگ سلولی و آغاز تخریب بافت قلبی خواهد بود (۷، ۸). دیوید رلینگ (۲۰۰۶) نشان داد چاقی به دلیل ایجاد نقص عملکردی قلب و آسیب به میتوکندری سلول‌های قلبی، موجب افزایش FOXO3a در سلول‌های قلبی موش‌های چاق شد (۹). ویدیا کاندولا (۲۰۱۶) نیز نقش خانواده FOXO را در بروز کاردیومیوپاتی به‌خوبی اثبات کرد (۱۰).

به نظر می‌رسد با مهار آن بتوان از میزان تجزیه پروتئینی و بروز بیماری‌های قلبی عروقی کاست. FOXO از طریق AKT و PGC1 α مهار می‌شود (۱۱). مشخص شده است که FOXO با کوفاکتور حیاتی در بیوزن میتوکندری یعنی PGC1 α اثر متقابل دارد و سطوح بالای PGC1 α می‌تواند سبب مهار این فاکتور تخریب‌کننده پروتئینی شود؛ بنابراین PGC1 α از طریق مهار رونوشت فاکتورهای پیش-آتروفی از فعال شدن سیستم پروتئولیتیک جلوگیری می‌کند (۱۲). فعال شدن PGC1 α علاوه بر مهار FOXO با کاهش فعالیت NF- κ B و مارکرهای التهابی موجب کاهش آتروفی عضله قلبی می‌شود (۱۳).

از میان موارد گیاهی و طبیعی مؤثر بر فعال شدن PGC1 α ، پلی‌فنول‌ها و فلاونوئیدها بسیار تأثیرگذار هستند. اثرات پلی‌فنول‌ها از طریق مسیر AMPK-SIRT1-PGC-1 α میانجی‌گری می‌شود اما مکانیسم دقیق آن در حال حاضر به‌خوبی شناخته نشده است (۱۴، ۱۵). از میان این پلی‌فنول‌ها، کورکومین یا همان عصاره زرد از گیاه زردچوبه، یک پلی‌فنول اصلی زیستی است که به‌طور گسترده به‌عنوان ادویه، افزودنی‌های غذایی و به‌عنوان یک داروی گیاهی در آسیا مورد استفاده قرار می‌گیرد (۱۶). تحقیقات به‌خوبی نشان داده‌اند کورکومین اثرات ضدالتهابی، حفاظت سلولی، آپتوزیسی و آنتی‌اکسیدانی دارد. با فعال کردن AMPK موجب افزایش بیان PGC-1 α و در ادامه مهار FOXO می‌شود (۱۷، ۱۸). علاوه بر این کورکومین اثرات محافظتی قلبی عروقی دیگری نیز دارد که می‌تواند موجب سلامت قلب در بیماران و افراد در معرض خطر شود (۱۷).

اگرچه اثرات سودمند کورکومین به‌خوبی نشان داده شده است اما بر اساس جستجوهای انجام‌شده هنوز مطالعات کافی برای اثبات اثر کورکومین بر مهار FOXO در قلب رت‌های چاق و مهار مسیر تجزیه پروتئینی وجود ندارد و همچنین اینکه آیا مهار این

بررسی نمودار ذوب، محصولات توسط الکتروفورز در سطح ژل آگارز مورد ارزیابی قرار گرفت. توالی پرایمرهای مورد استفاده در این پژوهش نرم‌افزار آنلاین Primer-BLAST(NCBI) طراحی شدند که در جدول ۱ ارائه شده است و همچنین از ژن Beta 2 Microglobulin (B2M) به‌عنوان ژن کنترل داخلی استفاده گردید. تجزیه و تحلیل داده‌ها بر اساس مقایسه چرخه آستانه (CT) انجام شد. منحنی تکثیر هر واکنش PCR با منحنی تکثیر ژن مرجع B2M مربوطه نرمالیزه شد. در این مطالعه، اختلاف CT به‌دست آمده از نمونه‌های مورد آزمایش و نمونه‌های کنترل محاسبه و با استفاده از فرمول $2^{-\Delta\Delta CT}$ نسبت ژن هدف به ژن

از عضله بطن چپ قلب به‌طور جداگانه انجام گرفت. بافت‌ها با استفاده از یک میلی‌مول محلول تریزول لیز شده و با دستگاه همگن کننده بافت کاملاً هموژن شده و در مرحله بعد، جداسازی از فاز آبی به کمک ۰/۲۵ ml کلروفرم انجام پذیرفت. RNA استخراج شده با ۱ ml اتانول سرد ۷۰ درصد شستشو و خشک شد و سپس به آن آب استریل (1/5 ul/mg tissue) اضافه گردید. جهت سنجش کمی RNA استخراج شده از دستگاه بایوفتومتر با طول موج 260 nm استفاده شد. برای هر نمونه سه مرحله ساخت cDNA انجام گرفت. به‌منظور اندازه‌گیری سطح بیان ژن-های مربوطه از روش PCR Real Time-PCR (qRT-PCR) با

جدول ۱. پرایمرهای مورد استفاده در پژوهش

نام پرایمر	توالی پرایمر
MuRF1	F:5- TGTTCCTGGTAGGTCGTTTCCG-3
	R:5- ATGCCGGTCCATGATCACTT-3
FOXO3a	F: 5- TTCGCAAGGACCCAATGA-3
	R:5- TCCAAGCTCCCATTGAACAT-3
MAFbx	F:5-CCATCAGGAGAAGTGGATCTATGTT-3
	R:5-GCTTCCCCCAAAGTGCAGTA-3
PGC1 α	F:5- CCAAACCAACAACCTTATCTCTTCC-3
	F:5- CACTTAAGGTGCGTTCATAGTC-3

مرجع محاسبه گردید. اطلاعات مورد نیاز پس از جمع‌آوری، توسط نرم‌افزار آماری SPSS-23 و کلیه نتایج به‌صورت $(Mean \pm Sem)$ بیان و در سطح معنی‌داری ($\alpha \leq 0.05$) پردازش و سپس تحلیل شد. جهت بررسی توزیع نرمال داده‌ها از آزمون کولموگروف - اسمیرنوف استفاده شد. برای مقایسه تفاوت بین گروه‌ها نیز از آزمون تحلیل واریانس یک‌طرفه مورد استفاده قرار گرفت.

نتایج

تغییرات وزن موش‌ها در طی دوره تمرین و بی‌حرکی با میانگین \pm انحراف استاندارد و نتایج آزمون آماری تی وابسته و مستقل که نشان‌دهنده تفاوت معنادار در بین تمامی گروه‌ها است که اطلاعات آن در جدول ۲ ارائه شده است.

کمک آنزیم RealQ Plus 2x Master Mix Green محصول شرکت (Ampliqon, Inc) و با استفاده از دستگاه applied Biosystems StepOne™ (USA) صورت گرفت. مخلوط واکنش بر اساس پروتکل پیشنهادی بدین‌صورت آماده شد. ۲ میکرو لیتر از cDNA الگو، ۱۰ میکرو لیتر مسترمیکس، 10X PCR Buffer ۶/۸ میکرو لیتر، ۱ میکرو لیتر از هر دو پرایمر جلویی و عقبی و ۰/۴ میکرو لیتر از Tag DNA Polymerase و آب که حجم نهایی واکنش به ۲۵ میکرو لیتر رسید. برنامه زمانی - گرمایی دستگاه طبق مراحل زیر انجام شد. پروتکل دمایی به‌صورت دانتوراسیون اولیه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۰ دقیقه، به دنبال آن ۴۰ چرخه متوالی به‌صورت دانتوراسیون در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۵ ثانیه و ۶۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه و در مرحله آخر ضمن

جدول ۲. میانگین \pm انحراف استاندارد وزن رت‌ها و نتایج آزمون تی وابسته و مستقل

متغییر	گروه	زمان	میانگین \pm انحراف استاندارد	آزمون t وابسته	آزمون t مستقل
وزن بدن	کنترل	هفته اول	$8 \pm 185/26$	$t = -11/245$	$t = 6/012$ $P = 0/014 \text{ €}$
		هفته آخر	$4 \pm 301/32$	$P = 0/000 \text{ ¥}$	
	چاق	هفته اول	$6 \pm 191/36$	$t = -16/029$	$P = 0/001 \text{ ¥}$
		هفته آخر	$8 \pm 325/59$	$t = -63/804$	
	چاق دارونما	هفته اول	$8 \pm 325/59$	$P = 0/001 \text{ ¥}$	$t = -5/187$ $P = 0/003$
		هفته آخر	$8 \pm 436/02$	$t = -72/076$	
	مکمل کورکومین	هفته اول	$8 \pm 325/59$	$P = 0/020 \text{ ¥}$	
		هفته آخر	$6 \pm 396/11$		

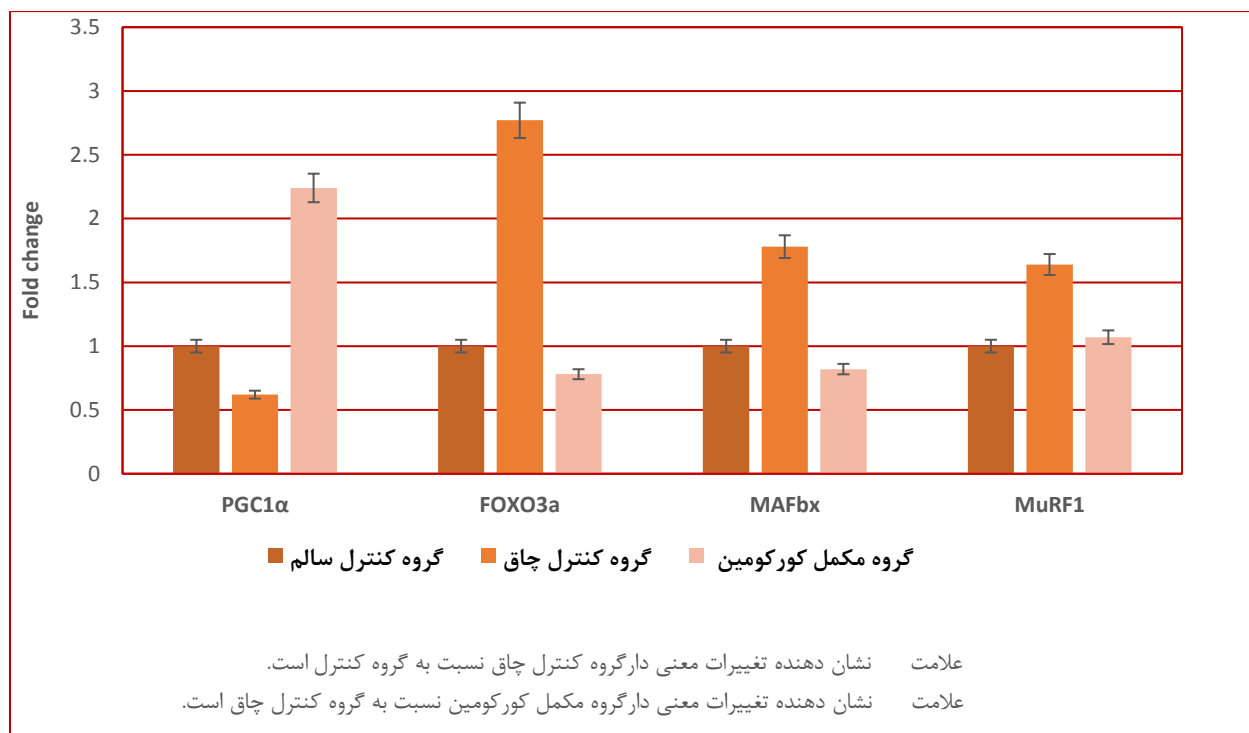
* نشانه ¥ تفاوت معنی‌دار آزمون تی وابسته- نشانه € تفاوت معنی‌دار آزمون تی مستقل

جدول ۳. میانگین \pm انحراف استاندارد سطح بیان ژن گروه‌ها و نتایج آزمون تحلیل واریانس یک‌طرفه

متغییر	گروه	میانگین \pm انحراف استاندارد	آزمون آنوای یک‌راهه
FOXO3a	مکمل کورکومین	$0/78 \pm 0/26$	$F = 403/01$ $P = 0/000$
	چاق دارونما	$2/77 \pm 0/07$	
	کنترل	$1 \pm 0/01$	
MAFbx	مکمل کورکومین	$0/82 \pm 0/082$	$F = 74/366$ $P = 0/006$
	چاق دارونما	$1/78 \pm 0/06$	
	کنترل	$1 \pm 0/01$	
MuRF1	مکمل کورکومین	$1/07 \pm 0/05$	$F = 167/342$ $P = 0/011$
	چاق دارونما	$1/64 \pm 0/043$	
	کنترل	$1 \pm 0/01$	
PGC1 α	مکمل کورکومین	$2/24 \pm 0/05$	$F = 219/184$ $P = 0/003$
	چاق دارونما	$0/62 \pm 0/043$	
	کنترل	$1 \pm 0/01$	

گروه کنترل سالم موجب افزایش بیان ژن‌های FOXO3a، MAFbx ($P = 0/001$)، MuRF1 ($P = 0/014$)، کلاژن ۱ ($P = 0/000$) و کلاژن ۳ ($P = 0/000$) شده است و میزان بیان ژن PGC1 α ($P = 0/002$) کاهش یافته بود که این تغییرات از لحاظ آماری معنادار بود و بیان نسبی ژن‌های و نتایج آزمون تحلیل واریانس یک‌طرفه در جدول ۳ و نمودار ۱ ارائه شده است.

نتایج آزمون آماری تحلیل واریانس یک‌طرفه و آزمون تعقیبی توکی نشان داد که گروه مکمل کورکومین نسبت به گروه دارونما چاق منجر به کاهش بیان ژن‌های FOXO3a ($P = 0/008$)، MAFbx ($P = 0/020$) و MuRF1 ($P = 0/001$) شد که این اختلافات از لحاظ آماری معنادار بودند از طرفی میزان بیان ژن PGC1 α ($P = 0/004$) افزایش یافته بود که از لحاظ آماری معنادار بود. همچنین بررسی‌ها مشخص کرد گروه دارونما چاق نسبت به



نمودار ۱. تغییرات بیان ژنهای مورد مطالعه در پژوهش

بحث

MuRF1 شده است. این یافته‌ها همسو با مطالعات رونالد ری و همکاران (۲۰۱۵) (۲۳)، کوکمان و همکاران (۲۰۱۹) (۲۴)، ژاو و همکاران (۲۰۱۵) (۲۵) بود. در این مطالعات نشان داده شده است کورکومین موجب افزایش PGC1α و در ادامه کاهش FOXO3a، MAFbx و MuRF1 می‌شود. این مطالعه نیز نشان داد در قلب رت‌های چاق مصرف کورکومین این تأثیرات را دارد و موجب کاهش تجزیه پروتئینی می‌شود.

افزایش بیان PGC1α موجب محتوی میتوکندریایی عضله قلبی، بهبود متابولیسم سلولی و کاهش تولید رادیکال‌های آزاد می‌شود (۱۷، ۱۸) و با کاهش فعالیت NF-κB و مارکرهای التهابی از آتروفی بافت جلوگیری می‌کند (۲۶)؛ اما اینکه مصرف کورکومین فقط از طریق فعال کردن PGC1α موجب کاهش بیان FOXO3a، MAFbx و MuRF1 شده است یا خیر، متأسفانه از محدودیت‌های این پژوهش بود زیرا ما قادر به سنجش ژن‌های فاکتورهای رشدی نبودیم. تویسوک اوونو و همکاران (۲۰۱۵) تأثیر مصرف کورکومین بر مهار آتروفی عضلانی را نشان دادند اما مشخص نکردند مهار مسیر FOXO3a از طریق فعال شدن PGC1α است یا AKT (۲۷) زیرا همان‌گونه که بیان شد AKT

نتایج این پژوهش نشان داد هشت هفته رژیم پرچرب و چاقی موجب کاهش تقریباً ۴۰ درصدی بیان ژن PGC1α و در مقابل افزایش بیان تقریباً ۳ برابری بیان FOXO3a و ۲ برابری MAFbx و MuRF1 شد. این نتایج همسو با غالب تحقیقات در زمینه‌ی چاقی بود. سینگ و همکاران (۲۰۱۶) نشان دادند کاهش بیان PGC1α موجب بروز نقص میتوکندریایی در موش‌های چاق می‌شود که نتیجه آن افزایش التهاب سلولی و تجزیه پروتئینی خواهد شد (۲۱) که در این مطالعه نیز در گروه چاق کاهش بیان PGC1α و افزایش ژن‌های تجزیه‌کننده پروتئینی مشاهده گردید. اگرچه به دلیل محدودیت قادر اندازه‌گیری پاتولوژیک میسر نشد اما از آنجایی که FOXO3a نقش اصلی را در اتوفاژی عضله قلبی بازی می‌کند (۲۲)، قطعاً شاهد آتروفی بافت قلبی در پی ایجاد چاقی در رت‌های چاق شده است.

اما مهم‌ترین یافته این پژوهش اثر مصرف کورکومین بر بیان ژن‌های مربوطه بود. یافته‌های مطالعه حاضر نشان داد مصرف کورکومین منجر به افزایش چشمگیر بیان PGC1α در گروه چاق با مصرف کورکومین نسبت به گروه چاق کنترل شد. همچنین منجر به کاهش معنادار بیان ژن‌های FOXO3a، MAFbx و

نتیجه گیری

بنابراین، با توجه به اثر مخرب احتمالی چاقی بر ساختار هیپرتروفی پاتولوژیک عضله قلبی افراد چاق و همچنین مؤثر بودن کورکومین بر تعدیل مسیرهای آتروفی و مشخص نبودن تأثیر دوز مصرفی مناسب بر ساختار قلبی افراد چاق در این پژوهش جهت کاهش هایپرتروفی پاتولوژیک قلبی و پیری عضله قلبی به نظر می‌رسد که چاقی منجر به آتروفی عضله قلبی می‌شود ولی مصرف مکمل کورکومین با دوز ۱۰ میلی‌گرم تا حدودی می‌تواند از آتروفی عضله قلبی از طریق کاهش یا عدم افزایش بیان ژن‌های FoxO3a، atrogen-1 و MuRF1 تأثیرگذار بر روند آتروفی عضلانی در دوره مصرف مکمل کورکومین جلوگیری کند. البته برای مشخص شدن مسیر سیگنالی آن به تحقیقات جامع‌تر نیاز است.

تشکر و قدردانی

این مقاله برگرفته از پایان‌نامه دکتری در دانشگاه آزاد اسلامی واحد لارستان با کد ۱۵۵۲۱۴۲۳۹۶۱۰۰۷ و دارای کد اخلاق به شماره IR.SUMS.REC.1396.S446 بوده و هیچ‌گونه حامی مالی نداشته است. نویسندگان بر خود لازم می‌دانند از دانشگاه علوم پزشکی شیراز که نویسندگان را در انجام این مطالعه یاری نمودند تقدیر به عمل آورند.

تعارض منافع

نویسندگان هیچ‌گونه تعارض منافی را اعلام نکرده اند.

نیز موجب مهار FoxO3a می‌شود (۱۱) و مشخص شده است پلی فنول‌ها با افزایش IGF-1 موجب افزایش بیان AKT می‌شوند (۲۶). به نظر می‌رسد که AKT مستقیماً بر FoxO عمل می‌کند. زمانی که محرک رشدی IGF-1 وجود دارد AKT فاکتور آتروفی یعنی FoxO را فسفریله می‌کند، FoxO فسفریله شده در سیتوزول باقی می‌ماند اما زمانی که محرک رشدی IGF-1 وجود نداشته باشد AKT غیرفعال می‌شود و منجر به دفسفریله شدن FoxO می‌گردد و اجازه می‌دهد که FoxO از سیتوزول به هسته جابجا شود و ژن‌های درگیر در مهار سیکل سلولی، متابولیسم و مرگ سلول را فعال کند (۸-۱۰). به‌رحال مشخص شد در نهایت مصرف کورکومین موجب مهار مسیر تجزیه پروتئینی می‌شود اما نکته جالب دیگر این پژوهش بررسی دوز مصرفی کورکومین بود. علی‌رغم اینکه دوز مصرفی مؤثر بر محافظت قلبی و مهار حجیم شدن آسیب‌شناختی قلبی کورکومین ۵۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن بیان شده است (۲۸)، اما در مطالعه حاضر از آنجایی که مشخص بود، دوزهای بالای مصرفی کورکومین سمی نیستند (۲۹) و بر اساس اینکه اثر دوز مصرفی ۱۵۰ میلی‌گرم بر کاهش چربی‌های خون و کاهش وزن و همچنین بهبود مقاومت به انسولین روشن بود (۳۰) از این دوز مصرفی استفاده شد و مشاهده گردید این دوز مصرفی موجب تأثیر مثبت بر قلب رت-های چاق بوده که البته برای مشخص شدن مسیر سیگنالی آن به تحقیقات جامع‌تر نیاز است.

References

1. Skinner AC, Perrin EM, Skelton JA. Prevalence of obesity and severe obesity in US children, 1999-2014. *Obesity*. 2016;24(5):1116-23.
2. Puhl RM, Heuer CA. The stigma of obesity: a review and update. *Obesity*. 2009;17(5):941-64.
3. Akram Z, Abduljabbar T, Hassan A, Ibrahim M, Javed F, Vohra F. Cytokine profile in chronic periodontitis patients with and without obesity: a systematic review and meta-analysis. *Disease markers*. 2016;2016.
4. Furukawa S, Fujita T, Shimabukuro M, Iwaki M, Yamada Y, Nakajima Y, et al. Increased oxidative stress in obesity and its impact on metabolic syndrome. *The Journal of clinical investigation*. 2017;114(12):1752-61.
5. Baek K, Kang J, Lee J, Kim M, Baek JH. The Time Point-Specific Effect of Beta-Adrenergic Blockade in Attenuating High Fat Diet-Induced Obesity and Bone Loss. *Calcified tissue international*. 2018 (19):1-13.
6. Perl A. mTOR activation is a biomarker and a central pathway to autoimmune disorders, cancer, obesity, and aging. *Annals of the New York Academy of Sciences*. 2015;1346(1):33-44.
7. Milan G, Romanello V, Pescatore F, Armani A, Paik JH, Frasson L, et al. Regulation of autophagy and the ubiquitin-proteasome system by the FoxO transcriptional network during muscle atrophy. *Nature communications*. 2015;10;6:6670.

8. Martins R, Lithgow GJ, Link W. Long live FOXO: unraveling the role of FOXO proteins in aging and longevity. *Aging cell*. 2016;15(2):196-207.
9. Relling DP, Esberg LB, Fang CX, Johnson WT, Murphy EJ, Carlson EC et al. High-fat diet-induced juvenile obesity leads to cardiomyocyte dysfunction and upregulation of Foxo3a transcription factor independent of lipotoxicity and apoptosis. *Journal of hypertension*. 2006 (3):549-61.
10. Kandula V, Kosuru R, Li H, Yan D, Zhu Q, Lian Q, et al. Forkhead box transcription factor 1: role in the pathogenesis of diabetic cardiomyopathy. *Cardiovascular diabetology*. 2016;15(1):44.
11. Dey G, Bharti R, Dhanarajan G, Das S, Dey KK, Kumar BP, et al. Marine lipopeptide Iturin A inhibits Akt mediated GSK3 β and FoxO3a signaling and triggers apoptosis in breast cancer. *Scientific reports*. 2015;14;5:10316.
12. Puigserver P, Rhee J, Donovan J, Walkey CJ, Yoon JC, Oriente F, et al. Insulin-regulated hepatic gluconeogenesis through FOXO1-PGC-1 α interaction. *Nature*. 2003;423(6939):550.
13. Palomer X, Álvarez-Guardia D, Rodríguez-Calvo R, Coll T, Laguna JC, Davidson MM, et al. TNF- α reduces PGC-1 α expression through NF- κ B and p38 MAPK leading to increased glucose oxidation in a human cardiac cell model. *Cardiovascular research*. 2008 (4):703-12.
14. Wang S, Moustaid-Moussa N, Chen L, Mo H, Shastri A, Su R, et al. Novel insights of dietary polyphenols and obesity. *The Journal of nutritional biochemistry*. 2014;1;25(1):1-8.
15. Ye Q, Ye L, Xu X, Huang B, Zhang X, Zhu Y, et al. Epigallocatechin-3-gallate suppresses 1-methyl-4-phenyl-pyridine-induced oxidative stress in PC12 cells via the SIRT1/PGC-1 α signaling pathway. *BMC complementary and alternative medicine*. 2012 (1):82.
16. Lee CY, Sharma A, Cheong JE, Nelson JL. Synthesis and antioxidant properties of dendritic polyphenols. *Bioorganic & medicinal chemistry letters*. 2009 (22):6326-30.
17. Zhao Y, Chen B, Shen J, Wan L, Zhu Y, Yi T, et al. The beneficial effects of quercetin, curcumin, and resveratrol in obesity. *Oxidative medicine and cellular longevity*. 2017;2017.
18. Zhai X, Qiao H, Guan W, Li Z, Cheng Y, Jia X, et al. Curcumin regulates peroxisome proliferator-activated receptor- γ coactivator-1 α expression by AMPK pathway in hepatic stellate cells in vitro. *European journal of pharmacology*. 2015;746:56-62.
19. Salehi M, Mehrdash M, Daryanoosh F, Tanide N. The Role of Caloric Restriction on Lipid Coat Proteins Gene Expression and Insulin Resistance after 8 Weeks High Caloric Diet in Male Rats. *J Arak Uni Med Sci*. 2018; 21 (5):21-31. [in Persian]
20. Na LX, Zhang YL, Li Y. Curcumin improves insulin resistance in skeletal muscle of rats. *Nutrition, Metabolism and Cardiovascular Diseases*. 2011 Jul 1;21(7):526-33.
21. Singh SP, Bellner L, Vanella L, Cao J, Falck JR, Kappas A, et al. Downregulation of PGC-1 α prevents the beneficial effect of EET-heme oxygenase-1 on mitochondrial integrity and associated metabolic function in obese mice. *Journal of nutrition and metabolism*. 2016;2016.
22. Hariharan N, Maejima Y, Nakae J, Paik J, DePinho RA, Sadoshima J. Deacetylation of FoxO by Sirt1 Plays an Essential Role in Mediating Starvation-Induced Autophagy in Cardiac Myocytes Novelty and Significance. *Circulation research*. 2010 (12):1470-82.
23. Hamidie RD, Yamada T, Ishizawa R, Saito Y, Masuda K. Curcumin treatment enhances the effect of exercise on mitochondrial biogenesis in skeletal muscle by increasing cAMP levels. *Metabolism*. 2015 (10):1334-47.
24. Kukkemane K, Jagota A. Therapeutic effects of curcumin on age-induced alterations in daily rhythms of clock genes and Sirt1 expression in the SCN of male Wistar rats. *Biogerontology*. 2019:1-5.
25. Zhao Z, Li C, Xi H, Gao Y, Xu D. Curcumin induces apoptosis in pancreatic cancer cells through the induction of forkhead box O1 and inhibition of the PI3K/Akt pathway. *Molecular medicine reports*. 2015 (4):5415-22.
26. Li HL, Liu C, De Couto G, Ouzounian M, Sun M, Wang AB, et al. Curcumin prevents and reverses murine cardiac hypertrophy. *The Journal of clinical investigation*. 2008 (3):879-93.
27. Ono T, Takada S, Kinugawa S, Tsutsui H. Curcumin ameliorates skeletal muscle atrophy in type 1 diabetic mice by inhibiting protein ubiquitination. *Experimental physiology*. 2015 (9):1052-63.
28. Morimoto T, Sunagawa Y, Kawamura T, Takaya T, Wada H, Nagasawa A, et al. The dietary compound curcumin inhibits p300 histone acetyltransferase activity and prevents heart failure in rats. *The Journal of clinical investigation*. 2008 (3):868-78.
29. Epstein J, Sanderson IR, MacDonald TT. Curcumin as a therapeutic agent: the evidence from in vitro, animal and human studies. *British journal of nutrition*. 2010 (11):1545-57.
30. Na LX, Zhang YL, Li Y. Curcumin improves insulin resistance in skeletal muscle of rats. *Nutrition, Metabolism and Cardiovascular Diseases*. 2011 (7):526-33.



Original Article

The Effect of Eight Weeks of Curcumin Supplementation on the Expression of Some Regulatory Genes of Atrophic Processes in the Heart Tissue of High Fat Diet Obesity Rats

Raoufi A¹, Farsi S^{1*}, Hoseini A²

1. Department of Sport Physiology, Larestan Branch, Islamic Azad University, Larestan, Iran

2. Department of Sport Physiology, Marvdasht Branch, Islamic Azad University, Marvdasht, Ira

Received: 04 Dec 2018

Accepted: 07 May 2019

Abstract

Background & Objective: Obesity causes heart muscle atrophy. The purpose of this study was to investigate the effect of curcumin supplement on expression of PGC1 α , FoxO3a, MuRF1, MAFbx as regulators of cardiac muscle atrophy of rats.

Materials & Methods: 12 male Sprague Dawley rats were divided into two groups: obese (n = 6) and curcumin supplement (n = 6) after eight weeks of using high fat diet. The rats received curcumin for eight weeks and 150 mg / kg daily. The expression of genes was performed using Real Time-PCR technique. The expression of genes was calculated using the 2^{- $\Delta\Delta$ CT} method. One-way ANOVA was used to determine the significance of the variables among the study groups.

Results: The administration of curcumin resulted in a significant reduction in the expression of genes of FoxO3a (P = 0.008), MAFbx (P = 0.02), MuRF1 (P = 0.001), and a significant increase in PGC1 α gene expression (P = 0.004).

Conclusion: Probably, administration of curcumin can be used to suppress heart muscle atrophy due to obesity by controlling the muscle atrophy pathway.

Keywords: Obesity, Curcumin, Heart Diseases, Polyphenols

*Corresponding Author : Farsi Sirous, Department of exercises Physiology, Islamic Azad University, Larestan Branch, Larestan, Iran

Email: Sirous.farsi@gmail.com

<https://orcid.org/0000-0002-5339-4205>