



## تأثیر مکمل دهی کافئین همراه با تمرین تناوبی با شدت بالا بر سطوح پروتئین‌های مرتبط با آپوپتوز بافت قلبی در موش‌های صحرایی دیابتی

**افشار جعفری:** دانشیار، گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده تربیت‌بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران و گروه علوم زیستی در ورزش و تندرستی، دانشکده علوم ورزشی و تندرستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران (✉ نویسنده مسئول) [af\\_jafari@sbu.ac.ir](mailto:af_jafari@sbu.ac.ir)  
**علی زرغامی خامنه:** دانشجوی دکتری، گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده تربیت‌بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران  
**سعید نیکوخصلت:** دانشیار، گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده تربیت‌بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران  
**پوران کریمی:** استادیار، مرکز تحقیقات علوم اعصاب، دانشگاه علوم پزشکی تبریز، تبریز، ایران

### چکیده

#### کلیدواژه‌ها

کافئین،  
تمرینات تناوبی شدید،  
آپوپتوز،  
دیابت

**زمینه و هدف:** برخی مطالعات گزارش کرده‌اند که فرآیند آپوپتوز متعاقب مداخله جداگانه هر یک از کافئین و تمرینات ورزشی تشدید می‌گردد. لذا، هدف از پژوهش حاضر تعیین آثار تجویز همزمان کافئین با تمرین تناوبی با شدت بالا (HIIT) بر سطوح برخی پروتئین‌های مرتبط با آپوپتوز (Bax, Bcl-2, Caspase-3) در بافت قلبی موش‌های دیابتی بود.

**روش کار:** بدین منظور، ۵۰ سر موش صحرایی نر بالغ سفید نژاد ویستار با دامنه سنی ۲ تا ۳ ماه به‌طور تصادفی در ۵ گروه همگن ۱۰ سری شامل: کنترل سالم (C)، کنترل دیابتی (D)، دیابتی شده با رژیم غذایی پرچرب همراه با تزریق درون صفاقی  $35 \text{ mg.kg}^{-1}$  استرپتوزوسین، دیابتی تمرین کرده (D+T)، تزریق درون صفاقی کافئین (D+CA)، تزریق درون صفاقی کافئین خالص به میزان  $70 \text{ mg.kg}^{-1}$  و دیابتی تمرین کرده با مکمل دهی کافئین (D+T+CA) تقسیم شدند.

**یافته‌ها:** القاء دیابت (D) موجب افزایش معنی‌دار پروتئین‌های Bax و کاسپاز-۳ و کاهش پروتئین Bcl-2 می‌گردد ( $P \leq 0.05$ ). در حالیکه اعمال HIIT باعث کاهش قابل توجه ۸۱ و ۴۲٪ در میزان Bax و کاسپاز-۳ در مقایسه با گروه D می‌شود ( $P = 0.001$ ). از سویی، تجویز کافئین به تنهایی (D+CA) و همراه با تمرینات (D+T+CA) منجر به تشدید پروتئین‌های Bax و کاسپاز-۳ و کاهش در میزان Bcl-2 در مقایسه با گروه تمرین (D+T) گردید ( $P = 0.023$ ).

**نتیجه‌گیری:** بر اساس یافته‌های این مطالعه می‌توان اظهار داشت که، هشت هفته تمرینات تناوبی با شدت بالا یک راهکار پیشگیرانه در مقابل آپوپتوز افزایش یافته بوده، در حالی که تیمار با کافئین به تنهایی و در ترکیب با تمرینات تناوبی شدید ممکن است موجب وخامت در مرگ سلولی آپوپتوتیک ناشی از دیابت گردد.

تاریخ دریافت: ۱۴۰۰/۰۱/۱۴

تاریخ چاپ: ۱۴۰۰/۰۴/۰۵

**تعارض منافع:** گزارش نشده است.

**منبع حمایت‌کننده:** دانشگاه تبریز

شیوه استناد به این مقاله:

Jafari A, Zarghami Khameneh A, Nikookheslat S, Karimi P. The effect of caffeine supplementation combined with high-intensity interval training on the levels of the cardiac tissue apoptosis-related proteins in diabetic rats. Razi J Med Sci. 2021;28(4):1-12.

\*انتشار این مقاله به‌صورت دسترسی آزاد مطابق با [CC BY-NC-SA 3.0](https://creativecommons.org/licenses/by-nc-sa/3.0/) صورت گرفته است.

## The effect of caffeine supplementation combined with high-intensity interval training on the levels of the cardiac tissue apoptosis-related proteins in diabetic rats

- Abfshar Jafari:** Associate Professor, Department of Biological Sciences in Sport and Health, School of Physical Education and Sport Sciences, University of Tabriz, Tabriz, Iran And Department of Biological Sciences in Sport and Health, Shahid Beheshti University, Tehran, Iran (\*Corresponding author) [af\\_jafari@sbu.sc.ir](mailto:af_jafari@sbu.sc.ir)
- Ali Zarghami Khameneh:** PhD Student, Department of Exercise Physiology, School of Physical Education and Sport Sciences, University of Tabriz, Tabriz, Iran
- Saeed Nikookheslat:** Associate Professor, Department of Exercise Physiology, School of Physical Education and Sport Sciences, University of Tabriz, Tabriz, Iran
- Pouran Karimi:** Assistant Professor, Neurosciences Research Center, Tabriz University of Medical Sciences, Tabriz, Iran

### Abstract

**Background & Aims:** The prevalence of type 2 diabetes (T2DM) is a major public health problem that is approaching epidemic proportions globally (1). T2DM is associated with severe arteriosclerosis, hypertension and etc. All of which further contribute to the development of cardiovascular disease that the development of diabetic cardiomyopathy (DCM) involves mitochondrial dysfunction (2). In this regard, Fang-Yuan et al (2018) showed that cardiac dysfunction along with anti-apoptotic proteins (Bcl-2) downregulation, while levels of pro-apoptotic proteins (Bax, Cas-3) were upregulated in rats with long-term diabetic cardiomyopathy (3). However, a number of evidence suggests that apoptotic processes may be affected by some pharmacological and oral interventions. In this regard, several epidemiological and experimental studies have reported that caffeine may have ability to suppress cell proliferation and induce apoptosis via regulation some oncogenic signalling pathways, including the phosphatase and tensin homolog (PTEN), PI3K/Akt, p53 and mammalian target of rapamycin (mTOR) pathways (5, 6). For example, Hanyang Liu et al (2017) have found that caffeine treatment significantly up-regulates mRNA expression levels of PTEN and p53 proteins, increased the activation of caspase-9 and -3, and increased the expression levels of Cyt-c in on human gastric cancer cells (6). On the other hand, Rahimi et al (2018) have reported that ingestion of caffeine reduced in the expression of Bax and increased Bcl-2 serum protein levels immediately after resistance training (8). Whereas, Moradi et al (2019) showed 8-weeks high-intensity interval training (HIIT) at the intensity of 80-85% of the maximum speed could significantly increase Bcl-2 and decrease Bax on diabetic rats (12).

In this regard, this study aimed to investigate the effects of 8-weeks of caffeine administration alone and in combination with HIIT intervention on the levels of some proteins in the mitochondrial pathway of apoptosis i.e. Bax, Bcl-2, Caspase-3 in the myocardium of diabetic rats as a sensitive somatic tissue to cell death.

**Methods:** The present study is a type of animal experiments clinical intervention that was conducted in the form of a two-factor post-test control group designs. Fifty white male Wistar rats (two-month-old with a mean body weight of 225-300 g) were acclimated in a specific laboratory setting and then, at the end of the period (acclimatization), the subjects were randomly divided into five groups (n=10 per group) including: Healthy control (C), Diabetic control (D), Diabetic with training (D+T), Diabetic with caffeine (D+CA), Diabetic with training and caffeine (D+T+CA). Type 2 diabetes was induced two weeks after the animals became acclimatization with the method used in a study by Sasidharan et al (2013), so that the studied animals became diabetic after two weeks of high-fat diet (45% fat) and intraperitoneal injections of single dosage of 35 mg.kg<sup>-1</sup> body weight of STZ. After one week of the diabetic procedure (14), blood glucose samples were collected and levels more than 300 mg.dl were used as type 2 diabetic animals (12). In addition, hydrated caffeine (saline solution) was intraperitoneal injection in D+CA and D+T+CA groups during a period of 8 weeks, 5 days a week, using insulin syringe (70 mg.kg<sup>-1</sup>

### Keywords

Career Advancement,  
Knowledge  
Management,  
Knowledge Sharing,  
Mazandaran Social  
Security Organization

Received: 03/04/2021

Published: 26/06/2021

b.w per day, approximately equivalent to 14 mg of caffeine per 200 grams of rats b.w) (16). Caffeine was administered to rats during their waking hours and early in the activity period between 18-19 pm (60 min before training). The animals in D+T and D+T+Ca groups, for 8 weeks and 5 d wk<sup>-1</sup> in the form of high-intensity interval training (6 to 13 bouts of 2-min-1 at a 0 degree slope with intensity of 85-90% of the maximum running speed followed by a 1-min-1 rest between bouts) run on animal treadmill during hours 19-20 pm (15). Finally, all rats were deeply anesthesia with ketamine HCl (90 mg.kg<sup>-1</sup>) and xylazine (10 mg.kg<sup>-1</sup>) intraperitoneal injection following the 48-hours after the last training session and after 12-14 hours fasting. We used an immunoblotting assay to measure the levels of the some proteins involved in apoptosis pathways (Bax, Cas-3, Bcl-2), following the Santa Cruz manufacturer's instructions (17). Data were analyzed by of one-way ANOVA followed by Tukey post hoc test in significance level of  $P \leq 0.05$ .

**Results:** The results showed that levels of pro-apoptotic protein level (Bax and Cas-3), in diabetic control (D) was ( $\Delta=94\%$  &  $\Delta=618\%$ ), in diabetic with caffeine (D+CA) was ( $\Delta=106\%$  &  $\Delta=951\%$ ) and in diabetic with training and caffeine (D+T+CA) was ( $\Delta=221\%$  &  $\Delta=1071\%$ ) more than healthy control group (C) respectively ( $F=60.37$ ;  $P=0.001$  &  $F=2102.37$ ;  $P=0.001$ ). On the one hand, the level of this proteins in the D+T group was about (Bax=  $\Delta=-81\%$  & Cas-3=  $\Delta=-423\%$ ) lower than that in the D group ( $P=0.038$ ). Moreover, the Cas-3 protein expression in D+CA group was about 333% significantly higher than the D group ( $P=0.001$ ) (Fig.1&3). Furthermore, Bcl-2 protein level in D group was significantly lower than healthy C group ( $\Delta=-37\%$ ) ( $P=0.001$ ). However, the levels of this protein in D+CA and D+T+CA were about ( $\Delta=-64\%$ ) and ( $\Delta=-70\%$ ) lower than those of the C group, respectively ( $P=0.001$ ). Also, Bcl-2 protein in the D+T group was insignificantly lower than ( $\Delta=-20\%$ ) the D group ( $P=0.32$ ) (Fig.2).

**Conclusion:** In line with the results of the present study, Fang-Yuan et al (2018) showed induction of diabetes caused significant decrease of Bcl-2 gene expression and an increase in Bax and p53 gene expression in heart tissue of diabetic rats (3). It has been well established that diabetic-mediated apoptotic cell death effect on mitochondrial outer membrane permeabilization (MOMP) leading to the irreversible release of intermembrane space proteins (e.g. Bid, Bim, Bad and Bax), thereby activating the caspase cascade (18).

However, caffeine administration for two months leads to a significant increased in apoptotic markers by exacerbation of pro-apoptotic proteins expression of Bax and Caspase-3 and reduction in anti-apoptotic Bcl-2 protein. These findings were supported by Hanyang Liu et al (2017), indicated that caffeine treatment increased the activation of caspase-9 and -3 (cleaved caspase-9 and -3), and increased the expression levels of Cyt-c and Bax proteins (6). Researchers suggested the caffeine triggered intrinsic apoptotic pathways via; inactivation of PI3K-Akt-mTOR cell survival signaling pathways and activation of cell death such as p21-activated protein kinase 2 (PAK2) and N-terminal and C-Janus kinases (JNK), thereby increased levels of Bax and cleaved caspase 3 and phosphorylating of Bcl-2 protein the cause initiation of apoptotic events (9-11). In contrast of this paper, Rahimi et al (2020) reported that the caffeine intake decreased Bax protein and significantly increased Bcl-2 levels after acute resistance exercise protocol (8). Though, the protective effects of exercise training on apoptosis have been well established. For example, Moradi et al (2019) showed that HIIT training (80-85% maximum speed) could significantly increase Bcl-2 and decrease Bax and p53 in muscle tissue of the diabetic rats (12). Nonetheless, contrary to the results of these studies, some studies also Shirpour Bonab et al (2017) conclusion that the Bax expression was higher in HIIT intervention after 8-weeks in aged female (27). While, the intervention of 8-weeks HIIT alone in the present study reduced the expression of Bax and Caspase-3 proteins and increased the Bcl-2 in myocardial tissue.

In other words, HIIT training ameliorates myocardial apoptosis. while, the combination of two independent variables in present study (e.g caffeine with HIIT) even induced deterioration the apoptotic cell death process in the myocardial tissue of diabetic rats. Perhaps the combination of caffeine with strenuous or prolonged exercise training can result increased tissue damage during contractile activity along with an increase in ROS levels, calcium release from sarcoplasmic reticulum and increases in concentrations of inflammatory cytokines production have been shown to modulation apoptotic processes.

**Conflicts of interest:** None

**Funding:** Tabriz University

### Cite this article as:

Jafari A, Zarghami Khameneh A, Nikookheslat S, Karimi P. The effect of caffeine supplementation combined with high-intensity interval training on the levels of the cardiac tissue apoptosis-related proteins in diabetic rats. Razi J Med Sci. 2021;28(4):1-12.

\*This work is published under CC BY-NC-SA 3.0 licence.

## مقدمه

دیابت یکی از بیماری‌های شایع در ایران و جهان بشمار می‌رود، بطوریکه در سال ۲۰۱۷ از هر ۱۱ نفر انسان بالغ یک نفر در جهان مبتلا به این بیماری بوده و در هر هشت ثانیه جان یک نفر را گرفته است (۱). در این بین چنین عنوان شده است که آپوتوز ناشی از دیابت مهم‌ترین عامل ایجاد بیماری‌های قلبی-عروقی در افراد دیابتی بویژه نقص در عملکرد بافت میوکارد بعلت کاهش در انعطاف‌پذیری عضله قلبی است که به اصطلاح کاردیومیوپاتی دیابتی (Diabetic Cardiomyopathy (DCM)) نامیده می‌شود (۲). به‌عنوان نمونه، یووان و همکاران (۲۰۱۸) به‌دنبال تجزیه و تحلیل وسترن بلات شاخص‌های آپوتوتیک در موش‌های مبتلاء به کاردیومیوپاتی مزمن به کاهش در عملکرد عضله قلبی همراه با کاهش در بیان پروتئین لنفومای سلول B (Bcl-2) و افزایش در بیان پروتئین X وابسته به Bcl-2 (Bax) و کاسپاز-۳ اظهار داشتند (۳). این در حالی است که، شواهد روبه‌رشدی پیشنهاد کننده این موضوع است که فرآیندهای آپوتوتیک ممکن است توسط برخی از مداخلات دارویی و خوراکی مورد تأثیر قرار گیرد (۴). در این زمینه، نشان داده شده است که تیمار با کافئین منجر به سرکوب تکثیر سلولی و القاء آپوتوز از طریق تنظیم تعدادی از مسیره‌های آنکوژنیک شامل هومولوگ تنسین و فسفاتاز (PTEN)، PI3K-Akt، p53 و mTOR می‌گردد (۵-۷). کافئین دارویی چندعملکردی است که توانایی القاء مرگ سلولی برنامه‌ریزی شده آپوتوزی را دارد (۷). بطور نمونه، لیو و همکاران (۲۰۱۷) با مطالعه اثرات مقادیر متفاوت کافئین در سلول‌های سرطانی معده انسان به افزایش در بیان کاسپاز-۹ و ۳ و بیان پروتئین Bax و کاهش در پروتئین Bcl-2 مرتبط با ماشین آپوتوز اشاره داشتند (۶). این در حالی است که، رحیمی و همکاران (۲۰۱۸) بیان کردند که مصرف ۶ میلی‌گرم در وزن بدن کافئین در مردان سالم تمرین کرده باعث کاهش در بیان پروتئین پروآپتوتیک Bax و افزایش پروتئین ضدآپوتوتیک Bcl-2 سرمی بلافاصله پس از انجام تمرینات مقاومتی می‌گردد (۸). چنین به نظر می‌رسد که کافئین دارای عملکرد دوگانه‌ای بر عملکرد بافتی بوده و تعدیل کننده چرخه زندگی-مرگ سلولی باشد

(۹،۱۰).

از طرفی، تحقیقات به اثرات حفاظتی تمرینات ورزشی بر عوارض کاردیومیوپاتی اشاره دارند (۱۱). در این ارتباط، مرادی و همکاران (۲۰۱۹) با بررسی تأثیر ۸ هفته تمرینات تناوبی شدید (HIIT) با شدت ۸۰-۸۵٪ سرعت بیشینه بر بیان ژن‌های شاخص‌های آپوتوزی در عضله قلبی موش‌های مبتلاء به دیابت نوع دو به کاهش در سطوح پروتئین‌های Bax و p53 و افزایش در Bcl-2 اشاره داشتند (۱۲). این در حالی است که برخلاف نتایج مطالعات مذکور، برخی از پژوهش‌ها اشاره به تسریع فرآیند آپوتوز و افزایش در بیان پروتئین‌های کاسپازی متعاقب تمرینات ورزشی دارند. جاوید تبریزی و همکاران (۲۰۱۷) با مطالعه ۱۲ هفته برنامه تمرینی با شدت ۸۰-۷۵٪  $VO_{2max}$  (با سرعت ۲۴-۳۳ متر در دقیقه با شیب ۱۵٪) به افزایش در بیان ژن‌های سیتوکروم-c و کاسپاز-۹ در عضله قلبی موش‌های صحرایی نر ویستار در مقایسه با گروه کنترل اظهار داشتند (۱۳).

لذا، تحقیق پیش‌رو باتوجه وجود مطالعات محدود و گاه متناقض، به بررسی تأثیر تجویز دو ماه مکمل کافئین به تنهایی و در ترکیب با اعمال تمرینات تناوبی شدید (HIIT) بر میزان برخی از پروتئین‌های کلیدی مسیر میتوکندریایی آپوتوز یعنی پروتئین‌های Bax، Bcl-2 و کاسپاز-۳ در بافت سوماتیک حساس به مرگ سلولی قلبی متعاقب القای دیابت نوع دو در موش‌های نر ویستار می‌پردازد.

## روش کار

تحقیق حاضر از نوع مطالعات تجربی بالینی است که پس از دریافت کد اخلاقی (IR.TBZMED.VCR.REC.1397.389) با طرح پس آزمون انجام شد. تعداد ۵۰ سر موش صحرایی نر نژاد ویستار در دامنه سنی ۲ تا ۳ ماهه به روش در دسترس خریداری و در قفس‌های مجزا و در شرایط استاندارد آزمایشگاهی قرار داده شدند. موش‌های صحرایی با غذاهای تولیدی از مرکز تولید خوراک سازان اصفهان تغذیه و آب مورد نیاز آن‌ها نیز به صورت دسترسی آزاد در اختیار آن‌ها قرار داده شد. پس از گذشت دو هفته دوره سازگاری، القای دیابت

سرعت ۱۰ متر در دقیقه شروع و هر ۳ دقیقه یکبار سرعت نوارگردان ۵ متر در دقیقه تا رسیدن حیوانات به خستگی (چسبیدن موش‌ها به انتهای نوارگردان) افزایش یافت. سرعتی که در آن موش‌های صحرایی به خستگی رسیدند، به‌عنوان سرعت بیشینه در نظر گرفته شد که در تحقیق حاضر بطور میانگین برابر با  $28 \pm 4$  متر در دقیقه بود. برنامه تمرینی گروه تجربی نیز شامل تمرینات تناوبی شدید (HIIT) به‌مدت ۸ هفته و هر هفته ۵ جلسه شامل ۵ دقیقه گرم کردن (با سرعت ۱۰ تا ۱۲ متر در دقیقه)، بدنه اصلی تمرین برابر با شدت  $90-85\%$  سرعت بیشینه (تقریباً برابر با ۲۵-۲۳ متر بر دقیقه با توجه به میانگین بدست آمده از سرعت بیشینه) که در ۵ تا ۱۲ وهله دو دقیقه‌ای (که هر هفته یک نوبت به وهله‌های فعالی‌تی حیوانات اضافه می‌گردید) بود (۱۰). به‌علاوه، تناوب‌های یک دقیقه‌ای استراحت فعال شامل دویدن‌های ادامه‌دار با سرعت ۱۰ متر در دقیقه که میان وهله‌های فعالی‌تی اعمال و در آخر نیز ۵ دقیقه زمان سرد کردن (سرعت ۱۰ تا ۱۲ متر در دقیقه) اعمال گردید (۱۵) (جدول ۱).

تیمار با کافئین در گروه تجربی به شکل پودر کافئین خالص آنهیدروز (خشک) تهیه شده از شرکت آلمانی مرک (Merck KGaA) تأیید شده توسط سازمان غذا و دارو، ۵ روز در هفته و ۶۰ دقیقه قبل از پروتکل تمرینی با توجه به وزن بدن حیوانات (۷۰ میلی‌گرم در وزن بدن در روز با توجه متوسط دوز کشنده  $mg.kg^{-1}$   $LD_{50}=190$  برای موش) به‌طور کافئین هیدراته (محلول در یک سی‌سی نرمال سالین) بصورت تزریقی درون صفاقی (IP) توسط سرنگ انسولین بود (تقریباً

نوع دو بر طبق روش موجود در مطالعه ساسیدهاران و همکاران (۲۰۱۳) انجام شد (۱۴). به طوری که حیوانات مورد مطالعه، پس از دو هفته مصرف رژیم غذای پُرچرب (پلت ساخت شرکت خوراک‌سازان اصفهان با محتوای ۴۵٪ چربی، ۲۱٪ پروتئین و ۳۴٪ کربوهیدرات)، با تزریق درون صفاقی ۳۵ میلی‌گرم/کیلوگرم از سم استرپتوزوسین (ساخت شرکت سیگما آلدیچ، آمریکا) پس از شش ساعت ناشتایی تزریق گردید (۱۴). پس از گذشت پنج روز، در صورتیکه میزان گلوکز خون که از روش آنزیمی گلوکز اکسیداز استفاده می‌شد بیش از  $300 mg.dl$  می‌بود، به‌عنوان دیابتی تشخیص داده می‌شدند (۱۲). بعد از ابتلاء به دیابت، موش‌ها براساس گلوکز خونشان با انحراف استاندارد ۱۵  $mg.dl$  به صورت تصادفی ساده در یکی از ۵ گروه ۱۰ سری؛ گروه‌های کنترل سالم (C)، کنترل دیابتی (D)، دیابتی تمرین کرده بدون دریافت مکمل (D+T)، دیابتی تمرین نکرده با دریافت مکمل (D+CA) و دیابتی تمرین کرده با دریافت مکمل (D+T+CA) تقسیم شدند.

سپس موش‌های صحرایی (به غیر از گروه‌های کنترل سالم و دیابتی و دیابتی با مکمل) به‌مدت ۷ روز تحت برنامه آشنایی با نحوه فعالیت روی نوارگردان الکترونیکی هوشمند مخصوص حیوانات قرار گرفتند. دوره آشنایی با دویدن روی نوارگردان بر اساس مطالعه عسگری‌هزاوه و همکاران (۲۰۱۸) انجام گردید (۱۵). چنانچه طی دوره آشنایی، شیب نوارگردان صفر درصد، سرعت ۱۵-۱۰ متر در دقیقه و مدت تمرین نیز ۵-۱۰ دقیقه در روز بود. آزمون اندازه‌گیری بیشینه سرعت با

جدول ۱- زمانبندی تمرینات تناوبی شدید (HIIT)

سرعت برگشت به حالت اولیه فعال (m.min)	شیب نوارگردان (%)	سرعت دویدن (m.min)	تکرارهای دویدن ۲ دقیقه‌ای	هفته
۱۰	.	$85-90\%$ max speed	۵	اول
۱۰	.	$85-90\%$ max speed	۶	دوم
۱۰	.	$85-90\%$ max speed	۷	سوم
۱۰	.	$85-90\%$ max speed	۸	چهارم
۱۰	.	$85-90\%$ max speed	۹	پنجم
۱۰	.	$85-90\%$ max speed	۱۰	ششم
۱۰	.	$85-90\%$ max speed	۱۱	هفتم
۱۰	.	$85-90\%$ max speed	۱۲	هشتم



نرمالیزه شدند. در انتها نیز نتایج بصورت دانسیته نسبی (نسبت به گروه کنترل) ارائه گردیدند (۱۷). داده‌ها در قالب میانگین و انحراف استاندارد به صورت توصیفی به شکل جدول و نمودار ارائه شد. سپس، توزیع طبیعی داده‌ها با استفاده از آزمون کلموگروف-اسمیرنوف بررسی گردید. پس از تأیید توزیع طبیعی داده‌ها و با توجه به هدف تحقیق، نخست پیش فرض تحقیق مبنی بر تفاوت معنی‌دار گروه‌های مورد مطالعه با استفاده از ANOVA یک طرفه بررسی و اثرات جداگانه و همزمان متغیرهای مستقل تمرین و تیمار با مکمل کافئین روی متغیرهای وابسته در قالب یک طرح آماری عاملی دو طرفه و پس از آزمون تعقیبی توکی تجزیه و تحلیل گردید. سهم اثر هر یک از متغیرها نیز با استفاده از درصد تغییرات مشخص شد. تمامی عملیات آماری در سطح معنی‌داری برابر و کمتر از ۵ صدم و با استفاده از نرم افزار آماری SPSS22 تحت ویندوز انجام شد.

### یافته‌ها

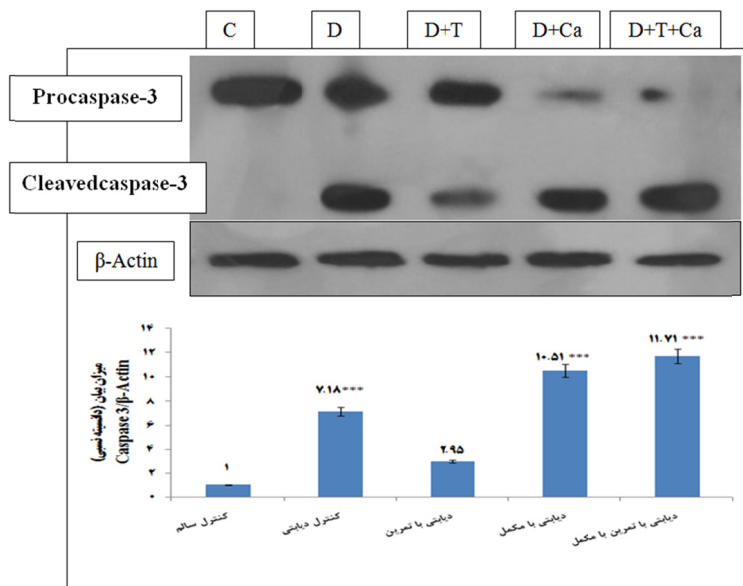
میانگین و انحراف استاندارد شاخص‌های مورد مطالعه به صورت نمودار در ادامه ارائه شده است. چنانچه نتایج آزمون تحلیل واریانس یک راهه نشان دهنده وجود اثرات تقابلی قابل توجه در میزان بیان پروتئین‌های پیش‌آپوتوزی در موش‌های دیابتی به دنبال اعمال تمرینات HIIT و تجویز کافئین می‌باشد (Bax):  $P \leq 0/001$ ،  $F=60/37$  و کاسپاز-۳:  $P \leq 0/001$ ،  $F=2102/82$ . چنانچه القاء دیابت منجر به افزایش معنی‌دار ۹۴ و ۶۱۸ درصدی به ترتیب در میزان پروتئین‌های پیش‌آپوتوزی Bax ( $P=0/001$ ) و کاسپاز-۳ ( $P=0/001$ ) در گروه کنترل دیابتی (D) در مقایسه با گروه کنترل سالم (C) بود (شکل ۱ و ۳). در همین راستا، نتایج آزمون تعقیبی توکی نشان داد اعمال تمرینات تناوبی شدید (HIIT) در گروه دیابتی با تمرین (D+T) باعث کاهش معنی‌دار و قابل توجه ۸۱ و ۴۲۲ درصدی در سطوح پروتئین Bax و کاسپاز-۳ به ترتیب در مقایسه با گروه کنترل دیابتی (D) ( $P=0/001$ ). همچنین، یافته‌ها نشان داد که تیمار با مکمل کافئین در گروه دیابتی (D+CA) موجب افزایش قابل توجه در میزان پروتئین Bax و کاسپاز-۳ به میزان ۱۰۶ و ۹۵۱ درصد در مقایسه

برابر با ۱۴ میلی‌گرم کافئین به ازای هر ۲۰۰ گرم از وزن بدن موش) (۱۶). تمامی موش‌های صحرایی، ۴۸ ساعت پس از آخرین جلسه تمرینی (جهت از بین بردن اثرات حاد تمرین) و پس از ۱۲ تا ۱۴ ساعت ناشتایی، با تزریق داخل صفاقی کتامین ( $90 \text{ mg.kg}^{-1}$ ) و زایلازین ( $10 \text{ mg.kg}^{-1}$ ) به روش بدون درد توسط متخصصین کارآموده بیهوش و جراحی شدند. سپس بخشی از بافت قسمت آپکس بطن چپ (نوک قلب) آزمودنی‌ها با دقت برداشته شده و پس از شستشو با سرم نرمال سالین در نیتروژن مایع ( $196^\circ\text{C}$ ) منجمد و در دمای ( $70^\circ\text{C}$ ) در فریزر (دو درب ساخت شرکت دانش پژوهش فجر، تهران، ایران) نگهداری شد. در ادامه نیز برای ارزیابی میزان بیان پروتئین‌های درگیر در مسیر آپوتوزیس یعنی Bax و Bcl-2 و کاسپاز-۳ از روش وسترن بلات استفاده شد. ابتدا، برای تهیه هموزنه ۱۰٪ وزنی حجم بافت قلب از بافر ریپا (شرکت سیگما) حاوی مهار کننده پروتئاز کوکتیل (سیگما) استفاده شد. غلظت تام پروتئین با روش برآدفورد (Bradford) (سیگما) اندازه‌گیری شد. سپس پروتئین موردنظر در ژل ۱۰٪ دناتورده کننده پلی‌آکریل‌امید حاوی سدیم دودسیل سولفات (SDS) با دستگاه الکتروفورز (شرکت Bio Rad، آمریکا) تفکیک گردید. بعد از تفکیک، باندهای پروتئینی بر روی غشاء پلی‌وینیلیدین دی‌فلوراید (PVDF) سیگما منتقل شد. بعد از استفاده از بافر بلاکینگ برای پوشش دادن نواحی خالی از پروتئین غشاء از آنتی بادی اولیه خرگوشی ضد Bax، ضد Bcl-2 و ضد کاسپاز-۳ ساخت شرکت سانتاکروز آمریکا به ترتیب با گد sc-492 و sc-7480 و sc-56053 به نسبت ۱ به ۵۰۰ (در طول شب) استفاده گردید. غشاها پس از چهار بار شستشو هر بار به مدت ۵ دقیقه با بافر فسفات نمکی حاوی ۰/۰۵٪ توین ۲۰، در معرض آنتی بادی ثانویه کونژوگه با Hrp به مدت یک ساعت قرار گرفتند. پس از شستشوی مجدد با روش قبلی این بار به صورت سه تکرار از کیت (BioRad, ECL) که برای آشکارسازی مجموعه‌های ایمنی تشکیل شده استفاده گردید. غشاها در معرض فیلم رادیوگرافی قرار گرفته و دانسیته باندها توسط نرم‌افزار Image J اندازه‌گیری و دانسیته باندهای پروتئین هدف در مقابل لودینگ کنترل بتا-اکتین

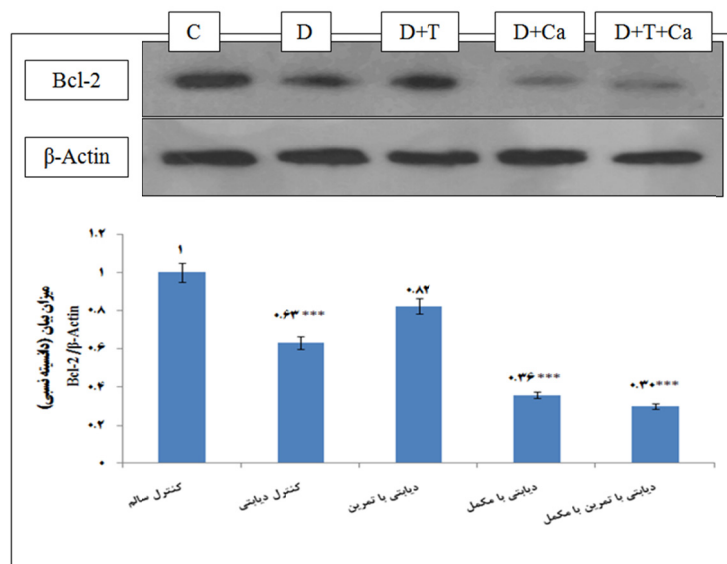
افزایش در کاسپاز-۳ به میزان ۱۱۹ درصد در مقایسه با گروه دیابتی با مکمل (D+CA) گردید ( $P \leq 0.001$ ) (شکل ۳ و ۱).

همچنین، نتایج تحلیل واریانس یک راهه حاکی از وجود اثرات تقابلی معنی‌دار بین گروهی در میزان

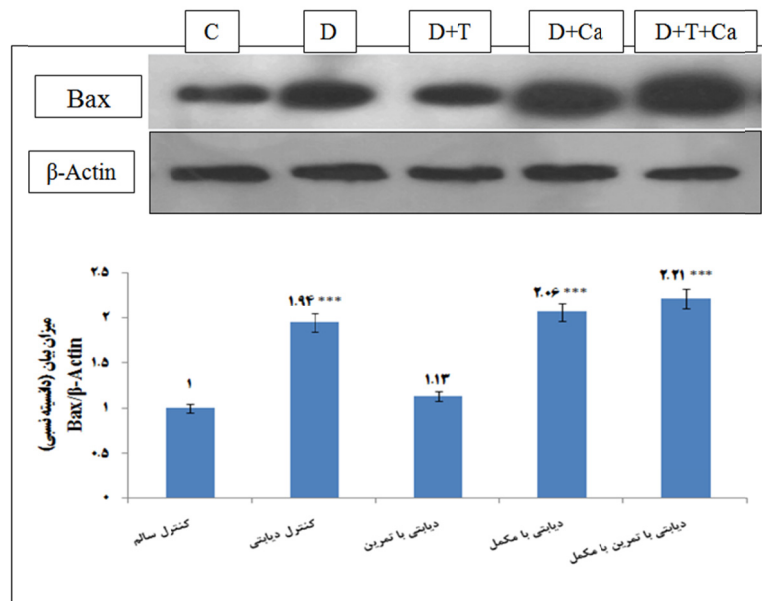
با گروه‌های کنترل سالم (C) می‌شود ( $P=0.001$ ). از طرفی، میزان پروتئین‌های Bax و کاسپاز-۳ در گروه دیابتی تمرین کرده با کافئین (D+T+CA) بطور معنی‌داری ( $P \leq 0.05$ ) منجر به افزایش ۹۸ و ۸۵۳ درصدی در مقایسه با گروه دیابتی با تمرین (D+T) و



**شکل ۱-۱** میزان بیان پروتئین کاسپاز-۳ در میوکارد موش‌های صحرایی دیابتی تمرین کرده با و بدون تیمار کافئین در مقایسه با گروه‌های کنترل. الف) تصویر ایمونوبلاتینگ پروتئین کاسپاز-۳ نسبت به گروه کنترل. ب) نمودار ستونی جهت نمایش میزان کمی چگالی نسبی باندهای پروتئینی در گروه‌ها. \*\*\* نشان دهنده تفاوت معنی‌داری گروه‌ها در سطح  $P=0.001$ .



**شکل ۲-۲** میزان بیان پروتئین Bcl-2 در میوکارد موش‌های صحرایی دیابتی تمرین کرده با و بدون تیمار کافئین در مقایسه با گروه‌های کنترل. الف) تصویر ایمونوبلاتینگ پروتئین Bcl-2 نسبت به گروه کنترل. ب) نمودار ستونی جهت نمایش میزان کمی چگالی نسبی باندهای پروتئینی در گروه‌ها. \*\*\* نشان دهنده تفاوت معنی‌داری گروه‌ها در سطح  $P=0.001$ .



**شکل ۳-** میزان بیان پروتئین Bax در میوکارد موش‌های صحرایی دیابتی تمرین کرده با و بدون تیمار کافئین در مقایسه با گروه‌های کنترل. الف) تصویر ایمونوبلاتینگ پروتئین Bax نسبت به گروه کنترل. ب) نمودار ستونی جهت نمایش میزان کمی چگالی باندهای پروتئینی در گروه‌ها. \*\*\* نشان دهنده تفاوت معنی‌داری گروه‌ها در سطح  $P=0/001$ .

شاخص‌های آپوپتوزی مشاهده شده و نتایج حاضر نیز دور از انتظار نبود. بطور نمونه، یووان و همکاران (۲۰۱۸) گزارشی مبنی بر اینکه به‌دنبال تجویز رژیم غذایی با چربی بالا شامل؛ ۲٪ کلسترول، ۱۰٪ چربی خوک و ۸۸٪ غذای معمولی بمدت ۸ هفته و سپس تزریق درون صفاقی ۲۵ میلی‌گرم در کیلوگرم سم استرپتوزوسین در موش‌های نژاد اسپرادوگولی کاهش در عملکرد عضله قلبی همراه با کاهش در بیان پروتئین Bcl-2 و افزایش در بیان Bax و کاسپاز-۳ مشاهده می‌گردد (۳). در این ارتباط، به خوبی ثابت شده است که آپوپتوز ناشی از دیابت، یکی از راه‌های مهم ایجاد مرگ سلولی برنامه ریزی شده است. چنانکه، در پاسخ به واکنش فشار اکسایشی در میتوکندری، غشاء خارجی میتوکندری نفوذپذیر شده و منجر به انتقال پروتئین Bax از سیتوزول به میتوکندری می‌گردد (۱۸، ۱۹). انتقال خود این پروتئین پیش‌آپوپتوزی توسط خانواده پروتئین‌های ضدآپوپتوزی Bcl-2 کنترل می‌گردد. پروتئین Bcl-2 نیز در غشاء خارجی میتوکندری قرار گرفته و ضمن حفظ نفوذپذیری کم غشاء مانع از انتشار سیتوکروم c به داخل سیتوپلاسم و در نتیجه فعال‌سازی کاسپازها می‌گردد (۱۸). چنانکه فعال‌سازی

پروتئین Bcl-2 متعاقب اعمال تمرینات تناوبی شدید و مکمل‌دهی کافئین در موش‌های دیابتی است ( $F=73/83, P \leq 0/001$ ). بطوریکه، سطوح پروتئین Bcl-2 در گروه کنترل دیابتی (D) بطور معنی‌داری در حدود ۳۷ درصد کمتر از گروه کنترل سالم (C) بود ( $P=0/001$ ). هرچند، تغییرات این پروتئین در گروه دیابتی با مکمل کافئین (D+Ca) و گروه دیابتی تمرین کرده با کافئین (D+T+Ca) به ترتیب در حدود ۶۴ و ۷۰ درصد کمتر از گروه کنترل سالم (C) بود ( $P=0/001$ ). درحالیکه، سطوح این پروتئین در گروه دیابتی تمرین کرده (D+T) بطور غیرمعنی‌داری کمتر از (۲۰ درصد) گروه کنترل دیابتی بود (شکل ۲).

## بحث

با استناد به یافته‌های تحقیق حاضر، چنین می‌توان ادعان نمود که القاء دیابت نوع دو در موش‌ها سبب افزایش در جریان آپوپتوز از طریق کاهش معنی‌دار در بیان پروتئین ضدآپوپتوزی Bcl-2 و افزایش در شاخص‌های پیش‌آپوپتوزی Bax و کاسپاز-۳ می‌گردد. چنانچه در اکثر مطالعات قبلی نیز افزایش در



سازوکار مولکولی که کافئین از طریق آن موجب تحریک پیام‌رسانی مسیره‌های آپوپتوزی می‌گردد را شامل غیرفعال‌سازی مسیره‌های پیام‌رسانی بقاء سلولی PI3K-Akt-mTOR و فعال‌سازی مسیره‌های دخیل در مرگ سلولی همچون پروتئین‌کیناز دو فعال شده بر اثر p21 (PAK2) و کینازهای N-ترمینال و C-جانوس (JNK) می‌دانند (۲۱،۶،۷). چنانچه، هی و همکاران (۲۰۰۳) متعاقب تیمار ۲۴ ساعته با مقادیر ۵۰-۴۵۰ میکرومول کافئین به القاء آپوپتوزیس در سلول‌های JB6 از طریق افزایش در فسفوریلاسیون باقیمانده Ser15 پروتئین p53 و بیان پروتئین Bax و کاسپاز-۳ اشاره داشتند (۲۲). فسفوریلاسیون پروتئین p53 در باقیمانده Ser15 یک گام ضروری برای فعال‌سازی آپوپتوز وابسته به p53 است. p53 پروتئین بالادستی Bax بوده و خود Bax نیز از افکتورهای پائین‌دستی p53 می‌باشد. Bax خود توانایی آزادسازی سیتوکروم c را دارد، در صورتیکه به نوبه خود باعث فعال‌سازی کاسپاز-۳ به عنوان یکی از اعضای کلیدی در شروع فرآیند آپوپتوزیس را داراست. کاسپاز-۳ فعال شده شکسته شده و شاخصی است که موجب کلیواژ DNA می‌گردد (۲۴-۲۱). چنانچه به نظر می‌رسد یکی از بزرگترین محدودیت‌های تحقیق حاضر عدم اندازه‌گیری پروتئین‌های مسیر بالادستی همچون PI3K-Akt-mTOR که منجر به آغاز فعال‌سازی ماشین آپوپتوزی می‌شود.

ظاهراً اثرات کافئین بر روی سلول‌های هدف حداقل در بخشی ناشی از وضعیت سلولی و پروتکل درمانی باشد. بطوریکه، کافئین ممکن است تحریک کننده آپوپتوز در یک روش وابسته به دوز باشد؛ نشان داده شده است که مصرف مقادیر کم کافئین جلوگیری کننده آپوپتوز بوده، در حالیکه مقادیر بالایی از کافئین تحریک کننده آن باشد (۲۶،۲۷). در این راستا، جعفری و همکاران (۲۰۰۴) و سینها و همکاران (۲۰۱۴) اظهار داشتند که کافئین به ترتیب القاء کننده مسیره‌های مرگ سلولی آپوپتوتیک و اتوفازیک در مقادیری برابر و بالاتری از ۵۰ میکرومول در لیتر می‌گردد (۲۴،۱۶). چنانکه این مقادیر بسیار شبیه به دوزهایی است که پس از مصرف ۴ تا ۵ فنجان قهوه یا مصرف خالص کافئینی برابر با ۵ تا ۶ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم از

کاسپازها یا سیستمین-پروتئازها بخصوص کاسپاز اجرایی سه (Caspase-3) به‌عنوان مرحله انتهایی آپوپتوز و نقطه برگشت‌ناپذیر ماشین مرگ سلولی تصویر نهایی از وضعیت یافت را نشان می‌دهد (۳).

در حالیکه، در پژوهش پیش رو چنانکه مشاهده شد، تجویز دو ماه مکمل کافئین منجر به افزایش فعالیت آبشار آپوپتوزی از طریق تشدید در بیان پروتئین پیش‌آپوپتوزی Bax و کاسپاز-۳ و کاهش در میزان پروتئین ضدآپوپتوزی Bcl-2 می‌شود. همسو با نتایج حاضر، لیو و همکاران (۲۰۱۷) چنین اشاره کردند که تیمار با کافئین سبب سرکوب تکثیر سلولی و القای آپوپتوز از طریق کاهش در بیان Bcl-2، افزایش در بیان Bax و کاسپازهای ۹ و ۳ همراه با تنظیم مثبت بیان mRNA پروتئین‌های PTEN و p53 در سلول‌های سرطانی معده انسانی می‌شود (۶). به‌علاوه، وو و همکاران (۲۰۱۴) با بررسی کافستول به‌عنوان یک مولکول دترین یافت شده در دانه‌های قهوه کافنا عربیکا به افزایش در بیان پروتئین Bim و کاهش در بیان MCL-1 اظهار داشتند (۱۹). وانگ و همکاران (۲۰۱۵) نیز چنین نتیجه‌گیری نمودند که حضور کافئین موجب افزایش آپوپتوز ناشی از سیس پلاتین (داروی ضدسرطان) در هر دوی سلول‌های سرطانی از طریق افزایش در پروتئین‌های پیش‌آپوپتوتیکی همچون PUMA می‌شود (۲۰). بطوریکه، نشان داده شده است که تجویز کافئین باعث سرکوب فعالیت مسیره پیام‌رسانی PI3-K/Akt شده در نتیجه موجب دفسفوریلاسیون و رهاسازی پروتئین Bad در سیتوزول شده که به نوبه خود با اتصال به Bcl-2 موجب تشکیل کانال آلیگومری و شروع وقایع آپوپتوزی می‌شود (۲۱). گروه مطالعاتی ژن لو و همکاران (۲۰۰۸) با انکوباسیون ۲۴ ساعته سلول‌های اُستئوبلاست انسانی تحت تیمار با کافئین (۲ میلی‌مول) به افزایش در بیان نسبت پروتئین Bax/Bcl-2 و کاهش در پتانسیل غشای میتوکندری (MMP) و مدولاسیون نفوذپذیری میتوکندری متعاقب آزادسازی سیتوکروم-c در یک روش وابسته به مقادیر اشاره داشتند (۵). این در حالی است که در تحقیق حاضر نیز نسبت پروتئین Bax/Bcl-2 به میزان ۷ برابر در مقایسه با گروه کنترل سالم و ۱۳۲٪ نسبت به گروه کنترل دیابتی افزایش معنی‌داری داشت. محققان

در بیان ژن‌های سیتوکروم-c و کاسپاز-۹ در عضله قلبی موش‌های صحرایی نر ویستار در گروه تجربی در مقایسه با گروه کنترل اظهار داشتند (۱۳). صفرزاده و همکاران (۲۰۱۸) نیز به عدم تأثیر ۸ هفته تمرینات تناوبی در موش‌های مسموم شده با آب اکسیژنه بر تغییرات سطوح پروتئین‌های Bax و Bcl-2 و نسبت این دو بر یکدیگر در مقایسه با گروه کنترل خبر دادند (۲۶). همچنین، شیری‌پور بناب و همکاران (۲۰۱۷) اظهار داشتند که اعمال تمرینات با شدت بالا در سلول‌های هیپاتوسیتی موش‌های ماده کهنسال موجب افزایش در بیان Bax و کاسپاز-۳ و کاهش در بیان پروتئین Bcl-2 گردید، درحالی‌که تجویز کورکومین (عصاره زردچوبه) سبب معکوس نمودن این نتایج گردید. این در صورتی بود که اعمال تمرینات تناوبی شدید (HIIT) به تنهایی در تحقیق حاضر موجب کاهش در بیان پروتئین Bax و کاسپاز-۳ و افزایش در پروتئین ضدآپوپتوزی Bcl-2 گردید (۲۷).

### نتیجه‌گیری

در کل به نظر می‌رسد، تمرینات HIIT موجب بهتر شدن وضعیت آپوپتوزی در بافت قلبی گردد. در حالیکه، ترکیب دو متغیر مستقل حاضر یعنی کافئین با تمرین تناوبی حتی باعث بدتر شدن وضعیت آپوپتوتیکی در بافت قلبی موش‌های دیابتی شود. بطوریکه، تجویز کافئین همراه با اعمال تمرین اثرات تعدیل‌کننده تمرین بر سطوح پروتئین‌های افزایش یافته آپوپتوزی ناشی از دیابت را خنثی می‌کند. شاید ترکیب احتمالی کافئین با انجام فعالیت‌های شدید باعث اعمال آسیب بیشتر بر بافت انقباضی از طریق افزایش در میزان ROS، رهاسازی کلسیم از ذخایر سارکوپلاسمیک و افزایش در غلظت‌های سایتوکین‌های التهابی شده و از این طریق تعدیل‌کننده فرآیندهای آپوپتوزی بوده باشد (۲۵-۲۱). با این حال، سازوکار دخیل در بوجود آمدن این نتایج مبهم بوده و نیاز به انجام تحقیقات بیشتر و حتی بررسی سایر پروتئین‌ها و مسیرهای درگیر در رویداد آپوپتوز دارد.

### تقدیر و تشکر

مقاله حاضر برگرفته از یافته‌های رساله دکتری

وزن بدن در مدل انسانی و یا بیش از ۷۰ میلی‌گرم در کیلوگرم از وزن بدن در مدل حیوانی همچون تحقیق حاضر می‌باشد (۱۶).

از طرفی چنانچه پیش‌تر نیز ذکر شد، اثرات آپوپتوزی کافئین احتمالاً به وضعیت سلولی نیز بستگی داشته باشد.

چنانکه در مطالعات فوق‌الذکر، اکثراً اثرات کافئین بر سلول‌های تحت سرطان یا گلیوما مورد بررسی و مطالعه قرار گرفته که کافئین همچون یک عامل ضدسرطانی سبب تسریع در مرگ سلولی در این بدخیمی‌ها شده است (در پژوهش حاضر نیز بافت مورد بررسی در یک وضعیت میوپاتی قرار داشت). با این همه، رحیمی و همکاران (۲۰۱۸) با بررسی اثرات مصرف کافئین (۶ میلی‌گرم در کیلوگرم وزن بدن) بر آپوپتوز ناشی از یک جلسه تمرین حاد در مردان تمرین‌کرده مقاومتی کار به کاهش در میزان Bax و افزایش در Bcl-2 در وضعیت کافئینی در مقایسه با گروه دارونما پس از تمرین اشاره داشتند (۸). این در حالی است که، اثرات محافظتی تمرینات بدنی بر میزان آپوپتوز به خوبی به اثبات رسیده است. بطور نمونه، مرادی و همکاران (۲۰۱۹) با بررسی تأثیر ۸ هفته تمرینات تناوبی شدید (HIIT) با شدت ۸۰-۸۵٪ سرعت بیشینه بر بیان ژن‌های شاخص‌های آپوپتوزی در عضله قلبی موش‌های مبتلاء به دیابت نوع دو به کاهش در سطوح پروتئین‌های Bax و p53 و افزایش در Bcl-2 اشاره داشتند (۱۲). به‌علاوه، تنورساز و همکاران (۲۰۱۸) با مطالعه اثرات چهار هفته تمرین هوازی میان‌مدت با سرعت ۱۵-۱۸ متر بر دقیقه و بمدت ۴۴-۲۵ دقیقه در ۵ جلسه در هفته در موش‌های دیابتی شده متعاقب تزریق درون صفاقی استرپتوزوسین به کاهش معنی‌دار در سطوح لیگاند Fasl و افزایش ۳۱٪ در سطوح Bcl-2 در گروه دیابت با تمرین در مقایسه با گروه کنترل دیابتی گردید (۲۵). این در حالی است که برخلاف نتایج مطالعات مذکور، برخی از پژوهش‌ها اشاره به تسریع فرآیند آپوپتوز و افزایش در بیان پروتئین‌های دخیل در مرگ آپوپتوزی یا عدم تأثیر تمرینات جسمانی دارند. در این راستا، جاوید تبریزی و همکاران (۲۰۱۷) با مطالعه ۱۲ هفته برنامه تمرینی با شدت ۸۰-۷۵٪ VO<sub>2max</sub> (با سرعت ۳۳-۲۴ متر در دقیقه با شیب ۱۵٪) به افزایش

on CD4 Lymphocyte Apoptotic and Autophagic Responses to Hypoxic Stress in Sedentary Men. *PLoS One*. 2013;8(11):e80248.

12. Moradi A, Hosseini SA, Masoud Nikbakht M. Anti-apoptotic Effects of Interval and Continued Training and Crocin on the Muscle Tissue of the Rats with Type II Diabetes Induced by a High-fat Diet. *J Nutr Fast Health*. 2019; 7(3):130-137.

13. Javid Tabrizi N, Bashiri J, Narimani Rad M. Effect of 12 Weeks of Treadmill Aerobic Training on Cytochrome c and Caspase-9 gene Expression in Cardiac Muscle of Male Rats. *Qom Univ Med Sci J*. 2017;11(6):1-9.

14. Rani Sasidharan S, Allan Joseph J, Anandakumar S, Venkatesan V, Nair Ariyattu Madhavan Ch, Agarwal A. An experimental approach for selecting appropriate rodent diets for research studies on metabolic disorders. *BioMed Res Int*. 2013;752870; 1-9.

15. Asgari Hazaveh D, Riyahi Malayeri S, Babaei S. Effect of Eight Weeks High Intensity Interval Training and Medium Intensity Interval Training and Aloe vera Intake on Serum Vaspin and Insulin Resistance in Diabetic Male Rats. *AMUJ*. 2018;20(11):67-75.

16. Sinha RA, Farah BL, Singh BK, Siddique MM, Li Y, Wu Y, et al. Caffeine stimulates hepatic lipid metabolism by the autophagy-lysosomal pathway in mice. *Hepatology*. 2014;59(4):1366-80.

17. Parhadi H, Siahkohian M, Lotfali B, Pouran K. Effects of aerobic training and hypoxia on expression angiogenic factors in cardiac male Wistar rats. *J Sport Biomotor Sci*. 2016;2(16):70-79.

18. Pistritto G, Trisciuglio D, Ceci C, Garufi A, D'Orazi G. Apoptosis as Anticancer Mechanism: Function and Dysfunction of Its Modulators and Targeted Therapeutic Strategies. *Aging (Albany NY)*. 2016 Apr;8(4):603-19.

19. Woo SM, Min KJ, Seo BR, Nam JO, Choi KS, Yoo YH, Kwon TK. Cafestol overcomes ABT-737 resistance in Mcl-1-overexpressed renal carcinoma Caki cells through downregulation of Mcl-1 expression and upregulation of Bim expression. *Cell Death Dis*. 2014;6;5:e1514.

20. Wang G, Bhoopalan V, Wang D, Wang L, Xu X. The effect of caffeine on cisplatin-induced apoptosis of lung cancer cells. *Exp Hematol Oncol*. 2015;11;4:5-15.

21. Saiki S, Sasazawa Y, Imamichi Y, Kawajiri S, Fujimaki T, Tanida I. Caffeine induces apoptosis by enhancement of autophagy via PI3K/ Akt/ mTOR/ p70S6K inhibition. *Autophagy*. 2011;7(2):176-87.

22. He Z, Ma WY, Hashimoto T, Bode AM, Yang CS, Dong Z. Induction of apoptosis by caffeine is mediated by the p53, Bax, and caspase 3 pathways. *Cancer Res*. 2003;1;63(15):4396-401.

23. Zarghami-Khameneh A, Jafari A. The effect of different doses of caffeine and a single bout of

تخصصی آقای علی ضرغامی خامنه دانشجوی گرایش بیوشیمی و متابولیسم ورزشی دانشکده تربیت‌بدنی و علوم ورزشی دانشگاه تبریز می‌باشد. بخشی از هزینه طرح حاضر توسط معاونت پژوهشی و تحصیلات تکمیلی دانشگاه تبریز تأمین شده است. از اینرو، نویسندگان از حامیان مالی و مدیریت آزمایشگاه حیوانی مرکز تحقیقات علوم اعصاب دانشگاه علوم پزشکی تبریز و همچنین شرکت سامانه یاخته پژوهان سارا کمال تشکر و امتنان را دارند.

## References

1. Li S, Wang J, Zhang B, Li X, Liu Y. Diabetes Mellitus and Cause-Specific Mortality: A Population-Based Study. *Diabetes Metab J*. 2019;43:319-341.

2. Harvey PA, Leinwand LA. Cellular mechanisms of cardiomyopathy. *JCB Home*. 2011;194(3):355.

3. Xiong FY, Tang ST, Su H, Zhu HQ. Melatonin ameliorates myocardial apoptosis by suppressing endoplasmic reticulum stress in rats with long-term diabetic cardiomyopathy. *Mol Med Rep*. 2018;17(1):374-381.

4. Preedy VR. Caffeine: Chemistry, Analysis, Function and Effects. Royal Soc Chem UK. 2015.p:58-69.

5. Lu PZ, Lai CY, Chan WH. Caffeine Induces Cell Death via Activation of Apoptotic Signal and Inactivation of Survival Signal in Human Osteoblasts. *Int J Mol Sci*. 2008;9(5):698-718.

6. Liu H, Zhou Y, Tang L. Caffeine induces sustained apoptosis of human gastric cancer cells by activating the caspase-9/caspase-3 signalling pathway. *Mol Med Rep*. 2017;16(3):2445-2454.

7. Cui WQ, Wang ST, Pan D, Chang B, Sang LX. Caffeine and its main targets of colorectal cancer. *World J Gastrointest Oncol*. 2020 Feb 15;12(2):149-172.

8. Rahimi MR, Khabiri P, Faraji H. Effects of caffeine ingestion on resistance exercise-induced apoptosis in athletes: A randomized, double-blind, placebo-controlled, crossover study. *Progr Nutr*. 2018.2;20(4):563-9.

9. Wang L, Lu L. Pathway-Specific Effect of Caffeine on Protection against UV Irradiation-Induced Apoptosis in Corneal Epithelial Cells. *Invest Ophthalmol Vis Sci*. 2007;48(2):652-660.

10. Nakaso K, Ito S, Nakashima K. Caffeine activates the PI3K/Akt pathway and prevents apoptotic cell death in a Parkinson's disease model of SH-SY5Y cells. *Neurosci Lett*. 2008;432(2):146-50.

11. Weng TP, Huang SC, Chuang YF, Wang JS. Effects of Interval and Continuous Exercise Training

resistant-exhaustive exercise on muscle damage indices in male volleyball players. *Feyz*. 2014;18(3):220-228.

24. Jafari M, Rabbani A. Studies on the mechanism of caffeine action in alveolar macrophages: caffeine elevates cyclic adenosine monophosphate level and prostaglandin synthesis. *Metabolism*. 2004;53(6):687-92.

25. Tanoorsaz S, Behpour N, Tadibi V. Investigating the Effect of Mid-Term of Aerobic Exercise on Apoptosis Biomarkers in the Cardiomyocytes of Streptozotocin-Induced Diabetic Rats. *J Fasa Univ Med Sci*. 2018;7(4):488-497.

26. Safarzadeh Gargari S, Homai M, Mousavi Z. Effects of continues exercise on BAX and BCL-2 heart proteins following by different dos of H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> consumption in rat male. *J Shahid Sadoughi Uni Med Sci*. 2018;26(4):363-73.

27. Shirpour Bonab S, Azarbayjani M.A, Peeri M, Farzanegi P. Effect of high intensity interval training with curcumin on gene expression of Bax, Bcl- 2, and Caspase- 3 in aged female rat hepatocytes. *Rep Health Care*. 2017;3(3):8- 14.