

## تأثیر ترکیب تریسین استخراج شده از اندام هوایی گیاه *Allium atrovoilaceum* Boiss. بر رشد و آپوپتوز در رده سلولی PC3

زهرا لری گوئینی (PhD)<sup>۱</sup>، ثریا قاسمی (PhD)<sup>۲</sup>، نرگس عسگریان دهکردی (MSc)<sup>۱</sup>، مریم معتمدی (MSc)<sup>۲</sup>

۱- مرکز تحقیقات گیاهان داروئی، پژوهشکده علوم پایه سلامت، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد، شهرکرد، ایران  
۲- مرکز تحقیقات علوم سلولی و مولکولی، پژوهشکده علوم پایه سلامت، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد، شهرکرد، ایران

دریافت: ۹۶/۹/۵، اصلاح: ۱۲/۵، پذیرش: ۹۶/۲۸

### خلاصه

**سابقه و هدف:** تریسین به عنوان یک ترکیب فلاؤونی در بسیاری منابع غذایی، دارای اثرات ضد التهابی و ضد تکثیری در برخی رده‌های سلولی سرطانی می‌باشد. با توجه به اهمیت استفاده از داروهای طبیعی با خواص ضد سرطانی در سرطان‌های مقاوم به درمان همچون سرطان پروستات، هدف از مطالعه حاضر بررسی اثر تریسین بر رشد و تکثیر سلولی و القای آپوپتوز در رده سلولی سرطان پروستات انسانی PC3 می‌باشد.

**مواد و روش‌ها:** در این مطالعه تجربی، رده سلولی PC3 از آنتیپوپاسور ایران تهیه و کشت شد. استخراج و خالص‌سازی تریسین توسط روش‌های کروماتوگرافی ستونی و کریستالایزاسیون مجدد از عصاره گیاه *Allium atrovoilaceum* انجام شد. اثر سایتوتوکسیک تریسین در غلظت‌های ۱۲۰، ۱۰۰، ۸۰، ۵۰ μM، به روش ارزیابی گردید. اثر آپوپتوزیک در گروه سلول‌های تیمار شده در غلظت IC<sub>50</sub> تریسین و سلول‌های فاقد تیمار (گروه کنترل)، با استفاده از کیت Annexin-V و Flowsایتو متراز بررسی شد.

**یافته‌ها:** توان زیستی سلول‌ها در غلظت‌های تریسین به ترتیب، ۵۲/۱٪، ۴۰/۳٪، ۳۶/۶٪ و ۳۶/۳٪ بود (p<0.01). غلظت IC<sub>50</sub> تریسین ۱۱۷/۵±۴ μM، برای رده سلولی PC3 بود. میزان آپوپتوز در سلول‌های PC3 پس از ۴۸ ساعت تیمار با غلظت IC<sub>50</sub> تریسین، ۲۴/۳±۰/۵٪ بود آمد که در مقایسه با سلول‌های کنترل (۰/۰±۰/۵٪) معنی دار نبود.

**نتیجه گیری:** نتایج این بررسی نشان داد که تریسین منجر به مرگ سلولی در رده سلولی PC3 گردید، اما مکانیسم مرگ سلولی آپوپتوز نبود.

**واژه‌های کلیدی:** سرطان پروستات، تریسین، آپوپتوز.

### مقدمه

سرطان پروستات، دومین عامل مرگ ناشی از سرطان در مردان است (۱). شیمی‌درمانی از متدائل‌ترین روش‌های درمانی سرطان پروستات می‌باشد. با این وجود سمتی داروئی، عوارض جانبی بر بافت‌های سالم و عود بیماران ناشی از مقاومت‌های داروئی، از جمله معایب شیمی‌درمانی می‌باشد (۲). تحقیقات در زمینه سرطان‌ها، حاکی از سمتی و عوارض جانبی کمتر ترکیبات دارویی با منشاء گیاهی می‌باشد، بنابراین مطالعه و شناخت ترکیبات گیاهی موثر در درمان سرطان‌ها، اهمیت زیادی دارد (۳). فلاونوئیدها مشتقات بنزو-7-پیرن مشتمل از حلقه‌های فنولی و پیران می‌باشد (۴). فلاونوئیدها با خواص آنتی-اکسیدانی، عامل محافظت در برابر بیماری‌های قلبی و نیز نقش ضد ویروسی دارند. از طرفی، اثر ضد توموری آن‌ها فاقد اثرات زیانبار داروهای شیمی‌درمانی هستند (۵). از جمله مکانیسم‌های ضد سرطانی فلاونوئیدها القای آپوپتوز، غیر فعال‌سازی کارسینوژن‌ها، ممانعت از آنزیوژن، بازدارندگی رشد سلولی و مقاومت داروئی می‌باشد (۶). تریسین (Tricin)، فلاونوئیدی از دسته فلاون‌ها با دسته فلاون‌ها با ساختار 4',5,7-

### مواد و روش‌ها

**کشت سلولی و استخراج تریسین:** در این مطالعه تجربی با کد اخلاق IR.SKUMS.REC.1394.135

سرطان پروستات، دومین عامل مرگ ناشی از سرطان در مردان است (۱). شیمی‌درمانی از متدائل‌ترین روش‌های درمانی سرطان پروستات می‌باشد. با این وجود سمتی داروئی، عوارض جانبی بر بافت‌های سالم و عود بیماران ناشی از مقاومت‌های داروئی، از جمله معایب شیمی‌درمانی می‌باشد (۲). تحقیقات در زمینه سرطان‌ها، حاکی از سمتی و عوارض جانبی کمتر ترکیبات دارویی با منشاء گیاهی می‌باشد، بنابراین مطالعه و شناخت ترکیبات گیاهی موثر در درمان سرطان‌ها، اهمیت زیادی دارد (۳). فلاونوئیدها مشتقات بنزو-7-پیرن مشتمل از حلقه‌های فنولی و پیران می‌باشد (۴). فلاونوئیدها با خواص آنتی-اکسیدانی، عامل محافظت در برابر بیماری‌های قلبی و نیز نقش ضد ویروسی دارند. از طرفی، اثر ضد توموری آن‌ها فاقد اثرات زیانبار داروهای شیمی‌درمانی هستند (۵). از جمله مکانیسم‌های ضد سرطانی فلاونوئیدها القای آپوپتوز، غیر فعال‌سازی کارسینوژن‌ها، ممانعت از آنزیوژن، بازدارندگی رشد سلولی و مقاومت داروئی می‌باشد (۶). تریسین (Tricin)، فلاونوئیدی از دسته فلاون‌ها با ساختار 4',5,7-

□ این مقاله حاصل طرح تحقیقانی به شماره ۱۹۳۶ دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد می‌باشد.

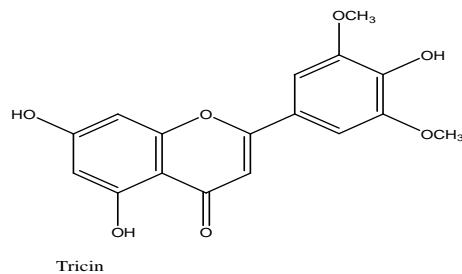
\* مسئول مقاله: دکتر ثریا قاسمی

### یافته ها

نتایج خالص سازی مولکول با کد ZG-G : نتایج حاصل از مطالعات طیف سنجی، به صورت زیر مشخص شد. ماده حاصله از تفسیر طیفها به عنوان Tricin شناسایی گردید (شکل ۱).

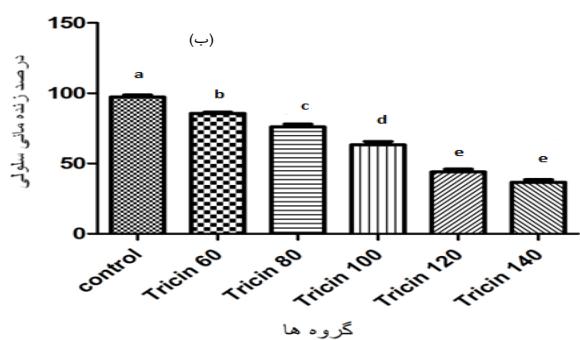
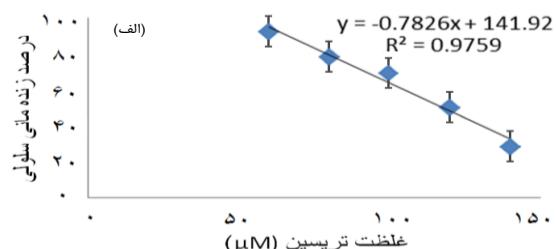
<sup>1</sup>HNMR:(DMSO-d<sub>6</sub>4.000MHz) δ7.32(2H,s,H-2',H-6').  
6.97(1H,s,H-3), 6.57(1H d,J= 2.0Hz,H-8),  
6.21(1H,d,J=2.0Hz,H-6), 3.89(6H,s,OCH<sub>3</sub>×2)  
<sup>13</sup>CNMR:(DMSO-d<sub>6</sub>3.000MHz) δ181.7(C,C-4),164.2(C,C-2),163.6(CH,C-7),161.4(CH,C-9),157.3(C,C-5),148.2(C×2,C-3',C-5'),139.8(C,C-4'),120.3(C,C-1'),104.3(CH×2,C-2',C-6'), 103.6(C,C-10), 103.5(CH,C-3), 98.8(CH,C-6), 94.2 (CH,C-8),56.3(-OCH<sub>3</sub>×2).

MS:m/z330 [M]<sup>+</sup>, 178[M-152]<sup>+</sup>, 153[M-152-26]



شکل ۱. ساختار مولکولی Tricin

رشد و تکثیر سلولی؛ با افزایش غلظت تریسین، میزان مرگ سلول‌های PC3 به صورت وابسته به دوز افزایش یافت (نمودار ۱). غلظت IC<sub>50</sub> تریسین در سلول‌های PC3، پس از ۴۸h تیمار سلولی، ۱۱۷/۵±۴/۴μM بدست آمد.



نمودار ۱. (الف): اثر کشنده‌گی تریسین در غلظت‌های مختلف (IC<sub>50</sub> تریسین، ۱۱۷/۵±۴/۴μM) (ب): نمودار دوز-پاسخ تریسین بر رده PC3. حروف غیرمشابه نشانه معناداری در سطح ۰/۰۵ می‌باشد.

انستیتو پاستور ایران خریداری شد. سلول‌ها در محیط کشت DMEM با FBS%۱۰ و ۱٪ بپنی‌سیلین/استرپتومایسین (Gibco, USA) و در شرایط دمای CO<sub>2</sub>%۵ ۳۷°C و ۹۰٪ رطوبت در انکوپاتور کشت داده شدند. اندام هوای گیاه Allium atrovoilaceum از کوه ریگ شهرستان لردگان استان چهارمحال و بختیاری در بهار ۱۳۹۳ جمع‌آوری و توسط دکتر کرامت الله سعیدی در دانشگاه شهرکرد، تعیین گونه گردید (کد هرباریومی ۸۰۱۳). عصاره گیری به روش پرکولاسانیون توسط حلال متابول، انجام شد. بعد از تغییض با روتاری به روش مایع-مایع توسط اتیل استات استخراج شد. سپس فراکشن اتیل استات، اتیل سیلیکاژل با مش ۰/۰۶۳ و سیستم حلال هگزان نرمال: اتیل استات، اتیل استات: متابول کروماتوگرافی ستونی گردید. جهت مشاهده لکه‌ها از نور ماورای اسیلاتور در طول موج ۲۵۴ و ۳۶۶ نانومتر و محلول NP/PEG استفاده شد. فراکسیون‌های یکسان با TLC توسط دو سیستم حلال کلروفورم: اتیل استات (۴۰٪) و اتیل استات: اسید اسیتیک گلایسیال: اسید فرمیک: آب (۱۱:۱۱:۲۷) در طول موج ۲۰۰ و ۲۰۰ نانومتر و محلول DMSO%۲۰ دریابی شد و با هم مخلوط گردید.

خالص سازی مولکول با کد ZG-G: پس از تغییض فراکشن (G۸۱)، اتانول به عنوان حلال جهت کریستالایزاسیون مجدد استفاده شد. بدنبال سرد نمودن تدریجی، کریستال‌های سوزنی حاصله با اتانول مطلق سرد، خارج و سیستشو داده شدند. ماده خالص حاصل با تکنیک‌های (AVANCE-AV-30) <sup>1</sup>HNMR، <sup>13</sup>CNMR و MS خارج کشور ایران، تعیین ساختار گردید. پودر DMSO%۲۰ تریسین پس از استخراج و خالص سازی، در محلول ۸۰٪ اتانول و حل شده و با عبور از فیلتر ۰/۲۲ میکرونی استریل گردید.

بررسی سایتوکسیسیتی با آزمون MTT: ۵×۱۰<sup>۳</sup> سلول در پلیت ۹۶ خانه کشت و در پنج گروه تحت تیمار با تریسین، غلظت‌های ۱۴۰، ۱۲۰، ۱۰۰، ۸۰ و ۶۰ μM (۱۲h) به مدت ۲۴h در انکوپاتور قرار گرفتند.

گروه کنترل فاقد تریسین بود. سپس محیط کشت سلول‌ها با محیط تازه ۲۰ μM محلول تترازولیبروماید ((۴-(۲-۵-۴-۵)-۲-yl)thiazol-2-yl) tetrazolium reduction (MTT: diphenyltetrazolium bromide) تعمیض گردید. سلول‌ها ۴h در تاریکی انکوبه و سپس محلول رویی برداشته و ۱۵۰ میلی لیتر DMSO افزوده شد. جذب نوری در ۵۷۰nm با خواشگر الایزا (Stat Fax)، بررسی گردید. بقاء سلولی، به صورت زیر محاسبه شد.

(جذب نوری کنترل/جذب نوری نمونه)=قابلیت زیستی سلول‌ها٪

آپوپتوز: آزمون آپوپتوز با کیت (BD,US) و بر اساس روش فلوسایتمتری بین دو گروه سلول‌های تیمار شده با غلظت IC<sub>50</sub> تریسین به مدت ۴۸h و گروه کنترل (فاقد تیمار) انجام شد. سلول‌ها پس از تیمار فیکس شده و براساس دستورالعمل کیت با محلول فوق هم‌زمان با محلول رنگ‌آمیزی Propidium Iodide، توسط دستگاه فلوسایتمتری (Partec) آنالیز شدند.

آنالیز نتایج: کلیه آزمایش‌ها بصورت سه بار تکرار انجام گردید. نتایج رشد و تکثیر سلولی با نرم افزار Prism v5 به روش آنالیز واریانس یک طرفه (One-way ANOVA) و در صورت معنی‌داری، با پس آزمون توکی و نتایج مربوط به آپوپتوز به روش t-test و پس آزمون من-ویتنی تجزیه-تحلیل گردیدند و معنی‌دار در نظر گرفته شد.

تأثیر دارد و فلاونوئیدها بسته به ساختار مولکولی، می‌توانند به عنوان مهار کننده‌های کیانز در انتقال سیگنال نقش داشته باشند. مطالعات نشان داده، موقیعت و تعداد گروههای هیدروکسیل حلقوی ۲-فنیل (حلقه B)، تاثیر قدرتمندی بر اثر مهاری این مولکول‌ها دارد (۱۴ و ۱۵).

تعداد کلی گروههای هیدروکسیل نه تنها فعالیت آنتی-اکسیدانی، بلکه فعالیت پرواکسیدانی برخی فلاونوئیدها را تحت تاثیر قرار می‌دهد. فلاونوئیدهایی با بیش از ۲ گروه هیدروکسیل مخصوصاً بر حلقة B، منجر به افزایش چشمگیر تولید رادیکال‌های هیدروکسیل در سیستم فوتون می‌شوند که این فعالیت پرواکسیدانی، مسئول اثرات سایتوکسیته و پروآپوپتوزی فلاونوئیدهای استخراج شده از بسیاری از گیاهان دارویی است. متیلاسیون گروههای هیدروکسیل، می‌تواند منجر به کاهش رفتار پرواکسیدانی فلاونوئیدها گردد (۵).

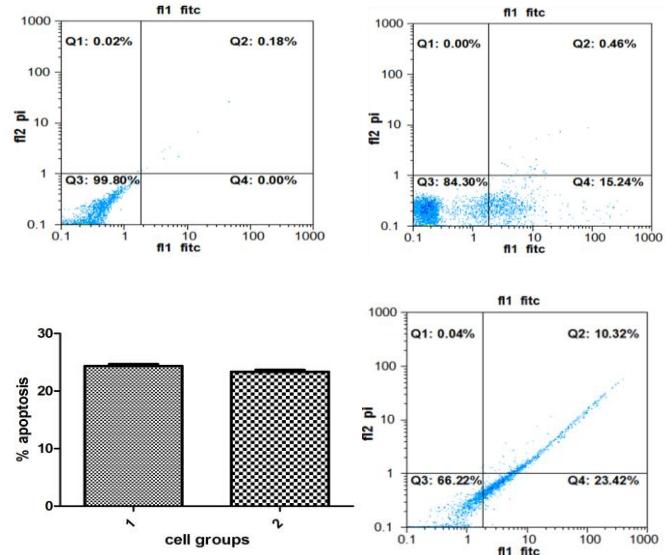
Wang و همکاران گزارش دادند احتمالاً فعل شدن کاسپاز ۳ و القای آپوپتوز توسط فلاونوئیدها، به تعداد گروههای هیدروکسیل در حلقة ۲-فنیل و عدم وجود گروه ۳-هیدروکسیل بستگی داشته و حضور گروه ۳-هیدروکسیل موجب مهار القای آپوپتوز سلولی می‌گردد. از سویی هرچه تعداد گروههای هیدروکسیل در حلقة ۲-فنیل بیشتر باشد، قدرت بازیابی توانایی القای مرگ سلولی مهار شده با گروه ۳-هیدروکسیل بیشتر خواهد بود (۱۵). بنابراین به نظر می‌رسد در مطالعه حاضر عدم القای آپوپتوز مربوط به حضور گروههای متوكسی ۳ و ۵ در مولکول تریسین بوده که مانع از برقراری پیوند هیدروژنی لازم می‌شوند و از سویی حضور تعداد کمی از گروههای هیدروکسیل روی حلقة B تریسین نیز می‌تواند در این زمینه نقش داشته باشد. به طور کلی نتایج این پژوهش نشان داد، علی‌رغم اثر معنی دار تریسین بر کاهش رشد و تکثیر سلول‌های رده PC3، مکانیسم مرگ سلولی القا شده توسط تریسین، از نوع آپوپتوز نبوده و در این غلظت و زمان استفاده از تریسین، منجر به آپوپتوز معنی‌داری در مقایسه با گروه کنترل نگردید. از آنجا که ساختار مولکولی در عملکرد فلاونوئیدها نقش دارد، بررسی‌های بیشتری در این زمینه ضروری می‌باشد.

**پیشنهادات:** از آنجا که رده سلولی PC3 رده ای متابستازی است، احتمالاً بتوان با تحقیقات در زمینه درمان‌های مکمل با فلاونوئیدهایی همچون تریسین، اقدامی کمک کننده در درمان و یا کنترل پیشرفت سرطان پروسات انجام داد. پیشنهاد می‌شود مطالعاتی با هدف تأثیر تریسین در غلظت‌های متفاوت در سایر رده‌های سلولی سلطانی، مدل‌های حیوانی و به روش مداخله‌ای در انسان در حجم نمونه‌ی بالا انجام شود.

### تقدیر و تشکر

بدینوسیله از معاونت معاونت تحقیقات و فناوری دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد به دلیل تامین بودجه مالی و از همکاری کلیه پرسنل مرکز تحقیقات علوم سلولی و مولکولی و مرکز تحقیقات گیاهان دارویی، تشکر و قدردانی می‌گردد.

**آپوپتوز:** میزان آپوپتوز در سلول‌های PC3 تیمار شده به مدت ۴۸h با غلظت IC<sub>50</sub> تریسین برابر با  $117/5\mu\text{M}$  (%) و در گروه کنترل (سلول‌های تیمار نشده با تریسین)،  $117/5\mu\text{M}$  (%) بود و تفاوت معنی‌داری بین دو گروه نشان نداد (نمودار ۲).



نمودار ۲. آپوپتوز سلولی در غلظت  $117/5\mu\text{M}$  (IC<sub>50</sub>) تریسین. نتایج نشان داد مکانیسم مرگ سلولی سرطان پروسات PC3 تیمار شده با غلظت IC<sub>50</sub> تریسین بعد از ۴۸h از مسیر آپوپتوز نبوده و احتمالاً مرگ سلولی از طریق مکانیسم دیگری رخ می‌دهد ( $P=0.157$ ).

### بحث و نتیجه گیری

پژوهش حاضر نشان داد، تریسین استخراج شده از عصاره گیاه *Allium atrovoilaceum* در رده سلولی سرطان پروسات PC3 اثر کشندگی و مهار تکثیر و استسیمه به دوز، دارد. این یافته با مطالعات پیشین در این زمینه هم‌سو می‌باشد. Cia و همکاران نشان دادند، تریسین بر رده سرطان سینه-MDA-468 MB-468 اثر مهار کننده رشد و توقف رخنه سلولی دارد (۱۲). یافته‌های Oyama و همکاران حاکی از تاثیر مصرف تریسین بر مهار التهاب و کارسینوژنتر کولون ناشی از آن و نیز کاهش معنی‌دار رشد و تکثیر سلول‌های آدنوکارسینوما در موش‌های Tr CD-1 بود (۱۳).

با این وجود، میزان آپوپتوز القا شده در سلول‌های PC3 تیمار شده با غلظت IC<sub>50</sub> تریسین ( $117/5\mu\text{M}$ ) طی ۴۸h، در مقایسه با سلول‌های کنترل تفاوت معنی‌داری نداشت ( $p>0.05$ ). این یافته با یافته Cia و همکاران که نشان دادند مکانیسم آپوپتوز ( $5\mu\text{M}$ ) منجر به توقف سلول‌های MDA-MB-468 سرطان سینه در فاز G2/M گردید بدون اینکه منجر به القای آپوپتوز گردد، هم‌سو می‌باشد (۱۲). بر اساس مطالعات پیشین مشخص شد، ساختار فلاونوئیدها در فعالیت آنها

## Effect of Isolated Tricin from Aerial Part of *Allium atrovoilaceum* Boiss. on Proliferation and Apoptosis in PC3 Cell Line

Z. Lorigooini (PhD)<sup>1</sup>, S. Ghasemi (PhD)<sup>\*2</sup>, N. Asgarian Dehkordi (MSc)<sup>1</sup>, M. Motamed (MSc)<sup>2</sup>

1. Medical Plants Research Center, Basic Health Sciences Institute, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, I.R.Iran

2. Cellular and Molecular Research Center, Basic Health Sciences Institute, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, I.R.Iran

---

J Babol Univ Med Sci; 20(6); June 2018; PP: 36-40

Received: Nov 26<sup>th</sup> 2017, Revised: Feb 24<sup>th</sup> 2018, Accepted: Apr 17<sup>th</sup> 2018.

### ABSTRACT

**BACKGROUND AND OBJECTIVE:** Tricin as a flavone compound, in many food sources, has anti-inflammatory and anti-proliferative effects in several cancer cell lines. Considering the importance of using natural anti-cancer drugs in treatment-resistant cancers such as prostate cancer, the aim of this study was to investigate the effect of tricin on cell growth and proliferation and induction of apoptosis in human PC3 prostate cancer cell line.

**METHODS:** In this experimental study, the PC3 cell line was prepared from the Pasteur Institute of Iran and cultivated. Extraction and purification of Tricin were performed using column chromatography and re-crystallization of *Allium atrovoilaceum* extract. The cytotoxic effect of Tricin in concentrations of 60, 80, 100, 120, and 140 µM was evaluated by MTT method. Apoptotic effect was evaluated in the treated cell group with the IC<sub>50</sub> concentration of Tricin and untreated cells (control group), using an Annexin-V kit and flow cytometry.

**FINDINGS:** The viability of cells at different tricin concentrations were 85.66±1.52, 76±3.60, 66.33±4.16, 44±3.60, and 36.66±3.21, respectively ( $p<0.01$ ). The IC<sub>50</sub> concentration of tricin was 117.5±4.4 µM for PC3 cell line. The apoptosis rate in PC3 cells after 48 hours of treatment with IC<sub>50</sub> concentration of tricin was 24.3±0.58%, which was not significant in comparison with control cells (23.3±0.58%).

**CONCLUSION:** The results of this study showed that Tricin resulted in cell death in the PC3 cell line, but the cell death mechanism was not apoptosis.

**KEY WORD:** Prostate cancer, Tricin, Apoptosis

---

### Please cite this article as follows:

Lorigooini Z, Ghasemi S, Asgarian Dehkordi N, Motamed M. Effect of Isolated Tricin from Aerial Part of *Allium atrovoilaceum* Boiss. on Proliferation and Apoptosis in PC3 Cell Line. J Babol Univ Med Sci. 2018;20(6):36-40.

---

\*Corresponding Author: S. Ghasemi (PhD)

Address: Cellular-Molecular Research Center, Basic Health Sciences Institute, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, Iran.

Tel:+98 38 33331471

E-mail: sorayya.ghasemi@gmail.com

## References

- 1.Jemal A, Bray F, Center MM, Ferlay J, Ward E, Forman D. Global cancer statistics. CA Cancer J Clin. 2011;61(2):69-90.
- 2.Ting HJ1, Hsu J, Bao BY, Lee YF. Docetaxel-induced growth inhibition and apoptosis in androgen independent prostate cancer cells are enhanced by 1 $\alpha$ -25-dihydroxyvitaminD3. Cancer Lett. 2007;247(1):122-9.
- 3.Easton JB, Houghton PJ. mTOR and cancer therapy. Oncogene. 2006;25(48):6436-46.
- 4.Androulopoulos VP, Papakyriakou A, Vourloumis D, Tsatsakis AM, Spandidos DA. Dietary flavonoids in cancer therapy and prevention:substrates and inhibitors of cytochrome P450CYP1 enzymes. Pharmacol Ther. 2010;126(1):9-20.
- 5.Heim KE, Tagliaferro AR, Bobilya DJ. Flavonoid antioxidants:chemistry•metabolism and structure-activity relationships. J Nutr Biochem. 2002;13(10):572-84.
- 6.Harborne JB. The flavonoids:advances in research since 1980. Springer. 2013;23(2):56-76.
- 7.Middleton E Jr1, Kandaswami C, Theoharides TC. The effects of plant flavonoids on mammalian cells: implications for inflammation, heart disease, and cancer. Pharmacol Rev. 2000;52(4):673-751.
- 8.Batra P, Sharma AK. Anti-cancer potential of flavonoids:recent trends and future perspectives. Bio Tech. 2013;3(6):439-59.
- 9.Wu Lan, Fachuang Lu, Regner M, Zhu Y, Rencoret J, Sally A, et al. Tricin-a flavonoid monomer in monocot lignification. Plant Physiol. 2015;167(4):1284-95.
- 10.Jiao J, Zhang Y, Liu C, Liu J, Wu X, Zhang Y. Separation and purification of tricin from an antioxidant product derived from bamboo leaves. J Agric Food Chem. 2007;55(25):10086-92.
- 11.Agroatlas. Interactive agricultural ecological atlas of Russia and neighbouring countries‘Economic Plants and their Dis Pests Weed. 2003-2009. project.
- 12.Cai H, Hudson EA, Mann P, Verschoyle RD, Greaves P, Manson MM, et al. Growth-inhibitory and cell cycle-arresting properties of the rice bran constituent tricin in human-derived breast cancer cells in vitro and in nude mice in vivo. Br J Cancer. 2004;91(7):1364-71.
- 13.Oyama T, Yasui Y, Sugie S, Koketsu M, Watanabe K, Tanaka T. Dietary tricin suppresses inflammation-related colon carcinogenesis in male crj:cd-1mice. Cancer Prev Res. 2009;2(12):1031-40.
- 14.Agullo G, Gamet-Payrastre L, Manenti S, Viala C, Rémesy C, Chap H, et al. Relationship between flavonoid structure and inhibition of phosphatidylinositol 3-kinase:a comparison with tyrosine kinase and protein kinaseC inhibition. Biochem Pharmacol. 1997;53(11):1649-57.
- 15.Wang I-K, Lin-Shiau S-Y, Lin J-K. Induction of apoptosis by apigenin and related flavonoids through cytochrome c release and activation of caspase-9 and caspase-3 in leukaemia HL-60 cells. Eur J Cancer. 1999;35(10):1517-25.