

Effect of Andrographolide on Paraoxonase 2 Expression in Male Wistar Rats

Reza Alipanah Moghadam¹,
Arash Mehri²,
Abbas Naghizadeh Baghi³,
Ali Nemati⁴,
Vadoud Malekzadeh⁴,
Mohammad Mazani⁵,
Farideh Manafi²,
Mohammad Mohammadzadeh-Vardin⁶,
Alireza Mohammadnia⁷

¹ Assistant Professor, Department of Clinical Biochemistry, Faculty of Medicine, Ardabil University of Medical Sciences, Ardebil, Iran

² MSc in Clinical Biochemistry, Faculty of Medicine, Ardabil University of Medical Sciences, Ardebil, Iran

³ Associate Professor, Department of Educational and Psychology, Mohaghegh Faculty of Education and Psychology, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran

⁴ Associate Professor, Department of Clinical Biochemistry, Faculty of Medicine, Ardabil University of Medical Sciences, Ardebil, Iran

⁵ Instructor, Department of Anatomy, Faculty of Medicine, Ardabil University of Medical Sciences, Ardebil, Iran

⁶ Assistant Professor, Department of Anatomy, Faculty of Medicine, Ardabil University of Medical Sciences, Ardebil, Iran

⁷ Instructor, Department of Information Technology, Faculty of Medicine, Ardabil University of Medical Sciences, Ardebil, Iran

(Received September 27, 2017 ; Accepted November 13, 2017)

Abstract

Background and purpose: The paraoxonase 2 is one of the paraoxonase family enzymes, which, unlike the paraoxonase 1 and 3, is an intracellular antioxidant system expressed in many cells. Andrographophyllide is a plant that has recently received attention and is used in many fields due to different properties, including antioxidant property. The purpose of this study was to evaluate the effect of andrographolide on paraoxonase 2 expression.

Materials and methods: In this study, 18 Wistar rats were divided into three groups, including a control group (receiving physiologic serum) and two experimental groups that received 3.5 mg/kg andrographolide and 7 mg/kg andrographolide. Real-time PCR was performed to evaluate the expression of paraoxonase 2.

Results: Compared to the control group, andrographolide at 3.5 and 7 mg/kg body weight reduced the liver expression of paraoxonase 2. The rate of expression of paraoxonase 2 was somewhat similar in both doses.

Conclusion: To the best of our knowledge, for the first time, current study showed that injection of andrographolide extract at 3.5 and 7mg/kg body weight of male rats reduced the expression of liver paraoxonase 2.

Keywords: Paraoxonase 2, Wistar rat, andrographolide

بررسی تاثیر آندروگرافولید روی بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ در موش صحرایی نر نژاد ویستار

رضا علی پناه مقدم^۱
آرش مهری^۲
عباس نقی زاده باقی^۳
علی نعمتی^۴
ودود ملک زاده^۴
محمد مازنی^۵
فریده منافی^۲
محمد محمدزاده وردین^۶
علیرضا محمدنیا^۷

چکیده

سابقه و هدف: آنزیم پاراکسوناز ۲ یکی از آنزیم‌های خانواده پاراکسوناز می‌باشد که بر خلاف آنزیم‌های پاراکسوناز ۱ و ۳ جزء سیستم آنتی اکسیدانی داخل سلولی بوده و در بسیاری از سلول‌ها بیان می‌شود. یکی از ترکیبات گیاهی که اخیراً، در زمینه‌های مختلفی از جمله اثرات آنتی اکسیدانی مورد توجه فراوانی قرار گرفته است آندروگرافولید می‌باشد. این مطالعه با هدف بررسی تاثیر آندروگرافولید روی بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ انجام گرفت.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه تجربی آزمایشگاهی، از ۱۸ سر موش در ۳ گروه ۶ تایی شامل گروه کنترل (دریافت کننده سرم فیزیولوژی)، گروه دریافت کننده آندروگرافولید با دوز ۳/۵ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن و گروه دریافت کننده آندروگرافولید با دوز ۷ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن، استفاده گردید. جهت بررسی میزان بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ از روش Real-time PCR استفاده شد.

یافته‌ها: آندروگرافولید با دوزهای ۳/۵ و ۷ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن موش صحرایی نر باعث کاهش در بیان کبدی آنزیم پاراکسوناز ۲ نسبت به گروه کنترل می‌شود. میزان کاهش بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ نسبت به گروه کنترل در هر دو دوز ۳/۵ و ۷ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن تقریباً یکسان می‌باشد.

استنتاج: این مطالعه برای اولین بار نشان داد که تزریق آندروگرافولید با دوزهای ۳/۵ و ۷ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن موش صحرایی نر باعث کاهش در بیان کبدی آنزیم پاراکسوناز ۲ می‌شود.

واژه های کلیدی: پاراکسوناز ۲، موش صحرایی، آندروگرافولید

مقدمه

پاراکسوناز ۱ و ۳ که به ساختار HDL متصل بوده و در خون یافت می‌شوند، جزء سیستم آنتی اکسیدانی داخل

یکی از آنزیم‌های خانواده پاراکسوناز، آنزیم پاراکسوناز ۲ می‌باشد. این آنزیم بر خلاف آنزیم‌های

E-mail: alipanahreza9@gmail.com

مؤلف مسئول: علی نعمتی - اردبیل: خیابان دانشگاه، کوثر، دانشگاه علوم پزشکی اردبیل

۱. استادپار، گروه بوشیمی بالینی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اردبیل، اردبیل، ایران
۲. کارشناسی ارشد بوشیمی بالینی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اردبیل، اردبیل، ایران
۳. دانشیار، گروه علوم تربیتی و روانشناسی، دانشکده علوم تربیتی و روانشناسی محقق، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران
۴. دانشیار، گروه بیوشیمی بالینی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اردبیل، اردبیل، ایران
۵. مربی، گروه علوم تشریح، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اردبیل، اردبیل، ایران
۶. استادپار، گروه علوم تشریح، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اردبیل، اردبیل، ایران
۷. مربی، گروه فن آوری اطلاعات، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اردبیل، اردبیل، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۹۶/۷/۵ تاریخ ارجاع جهت اصلاحات: ۱۳۹۶/۷/۱۰ تاریخ تصویب: ۱۳۹۶/۸/۲۲

سلولی بوده که در بسیاری از سلول‌ها بیان می‌شود (۲۰۱). این آنزیم علی‌رغم تشابه ساختاری با ایزوفرم‌های ۱ و ۳ پاراکسوناز، قادر به هیدرولیز ارگانوفسفات‌هایی نظیر پاراکسون نیست ولی در عوض دارای فعالیت لاکتونازی (هیدرولیز ۵- هیدروکسی ایکوزا تری انوئیک اسید ۱ و ۵-لاکتون) می‌باشد. این آنزیم در شبکه اندوپلاسمی صاف قرار دارد. آنزیم پاراکسوناز ۲ نقش بالقوه‌ای در مقابله با استرس اکسیداتیو داخل سلولی دارد و در پاسخ به افزایش استرس اکسیداتیو درون سلولی، بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ در سلول‌های مختلف به میزان زیادی افزایش یافته و با کاهش استرس اکسیداتیو درون سلولی آنزیم پاراکسوناز ۲ نیز کاهش می‌یابد (۴،۳۰۱). بررسی‌ها حاکی از آن است که آنزیم پاراکسوناز ۲ علاوه بر این که از اکسیداسیون LDL جلوگیری می‌کند می‌تواند LDL جزئی اکسید شده را دوباره به حالت اول برگرداند (۱). این آنزیم می‌تواند با افزایش برداشت کلسترول از پلاک‌های آترواسکلروتیک اندازه آن‌ها را کوچک کند و هم‌چنین نقش مهمی در مقابله با آترواسکلروز دارد (۵). در موش‌هایی که ژن این آنزیم خاموش شده است تشکیل قطرات چربی، سلول‌های کف آلود و میزان پلاک‌های آترواسکلروزی به‌طور چشمگیری افزایش می‌یابد (۶). بیان کبدی آنزیم پاراکسوناز ۲ در مواردی نظیر هیپر گلیسمی و هیپر کلسترولمی که می‌توانند منجر به استرس اکسیداتیو شوند نیز افزایش می‌یابد (۷، ۸). از طرف دیگر این آنزیم می‌تواند سنتز تری‌گلیسیرید را مهار کند (۹). هم‌چنین داروهای پایین آورنده چربی خون و نیز داروهای ضد دیابتی می‌توانند میزان بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ را افزایش دهند (۶). بررسی‌ها نشان می‌دهند که آب‌انار و کوئرستین می‌توانند میزان بیان این آنزیم را به‌طور چشمگیری افزایش دهند (۱۰، ۱۱). یکی از ترکیبات گیاهی که در زمینه‌های مختلفی از جمله اثرات آنتی‌اکسیدانی اخیراً مورد توجه فراوانی قرار گرفته است آندروگرافولید می‌باشد. آندروگرافولید یک ترکیب دی‌ترپن دو حلقه‌ای است و

موثرترین ماده خالص‌سازی شده از گیاه آندروگرافیس پانیکولاتا (در ایران معروف به نائین هاوندی) می‌باشد (۱۲). با توجه به اثرات بسیار قوی آنتی‌اکسیدانی آندروگرافولید، از این ترکیب گیاهی در طیف گسترده‌ای از مطالعات مربوط به تقویت سیستم آنتی‌اکسیدانی بدن استفاده شده است (۱۲). هم‌چنین در بررسی اثرات این مشتق گیاهی روی بیان برخی از ژن‌ها، نتایج ارزنده‌ای به دست آمده است به‌طوری‌که آمبلی و همکاران نشان دادند که دوز ۵ میکرو مولار آندروگرافولید می‌تواند باعث مهار بیان ژن‌های NF- κ B و STAT3 در کشت سلولی بافت دندانی شود (۱۳). هم‌چنین فورستیر و همکاران نشان دادند که دوز ۱۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن آندروگرافولید می‌تواند در مدل موشی سرطان پروستات، بیان ژن‌های دخیل در رشد، تکثیر و همانند سازی سرطان پروستات را کاهش دهد (۱۴). در این مطالعه، برای اولین بار تاثیر دو دوز ۳/۵ و ۷ میلی‌گرم آندروگرافولید به ازای هر کیلوگرم وزن بدن موش صحرایی نر روی بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ مورد بررسی قرار گرفت. هدف از این مطالعه بررسی تاثیر آندروگرافولید روی بیان کبدی آنزیم پاراکسوناز ۲ بوده است.

مواد و روش‌ها

در این مطالعه تجربی آزمایشگاهی، با کد اخلاقی IR.ARUMS.REC.1394.22، که به تصویب کمیته اخلاق دانشگاه علوم پزشکی اردبیل رسیده است. با رعایت استانداردهای اصول کار با حیوانات آزمایشگاهی، از موش‌های نر نژاد ویستار استفاده گردید. موش‌ها در قفس‌های پلاستیکی استاندارد مخصوص نگهداری موش‌ها، نگهداری شدند و آب و غذا کافی در دسترس موش‌ها قرار داده شد. محل نگهداری موش‌ها از نظر دما، رطوبت و نور در حد استاندارد تنظیم گردید و وزن تقریبی موش‌ها بین ۲۰۰-۱۵۰ گرم بوده است. جهت بررسی تاثیر آندروگرافولید بر روی بیان کبدی آنزیم

آگارز ۱/۲ درصد الکتروفورز گردید. جهت اطمینان از عدم آلودگی RNA تام حاصل با DNA، نمونه‌ی حاصل با آنزیم DNase I تیمار گردید. جهت انجام Real-time PCR ابتدا cDNA از mRNA استخراج شده و با استفاده از کیت (Cat. No. PR891620) تولید شد. چرخه دمایی با استفاده از پروتکل سه مرحله‌ای انجام گرفت که در جدول شماره ۱ آورده شده است. هم‌چنین توالی پرایمرهای مورد استفاده در این مطالعه و دمایی اتصال آن‌ها در جدول شماره ۲ مشخص شده است.

داده‌ها بعد از جمع‌آوری با استفاده از نرم‌افزاری SPSS نسخه ۱۶ و روش آماری (ANOVA) یک طرفه تجزیه و تحلیل گردید و سطح معنی‌داری کم‌تر از ۰/۰۵ در نظر گرفته شد.

جدول شماره ۱: پروتکل دمایی سه مرحله‌ای برای ژن‌های GAPDH و پاراکسوناز ۲ (۱۵)

مراحل	دما (ساعتی گراد)	زمان (ثانیه)	تعداد سیکل
Preincubation	۹۵	۶۰۰	۱
3Step Amplification	۹۴	۳۰	۴۰
	۶۰	۳۰	
Melting	۷۲	۱۰	۴۰
	۹۵	۶۰	
Cooling	۶۵	۱	۴۰
	۹۷	۳۰	

یافته‌ها

این مطالعه برای اولین بار نشان داد که تزریق آندروگرافولید با دوزهای ۳/۵ و ۷ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن موش صحرایی نر باعث کاهش در بیان کبدی آنزیم پاراکسوناز ۲ نسبت به گروه کنترل می‌شود. میزان کاهش بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ نسبت به گروه کنترل در هر دو دوز ۳/۵ و ۷ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن تقریباً یکسان بود (تصویر شماره ۱). منحنی ذوب در گروه‌های مورد مطالعه برای ژن پاراکسوناز ۲ و GAPDH در تصویر شماره ۲ آمده است.

پاراکسوناز ۲، ۱۸ سر موش به ۳ گروه ۶ تایی تقسیم شدند. یک گروه به عنوان گروه کنترل (دریافت‌کننده‌ی سرم فیزیولوژی)، گروه دوم به عنوان گروه دریافت‌کننده آندروگرافولید با دوز ۳/۵ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن و گروه سوم به عنوان گروه دریافت‌کننده آندروگرافولید با دوز ۷ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن انتخاب شدند. انتخاب تعداد نمونه‌ها بر اساس کارهای مشابه انجام گرفت.

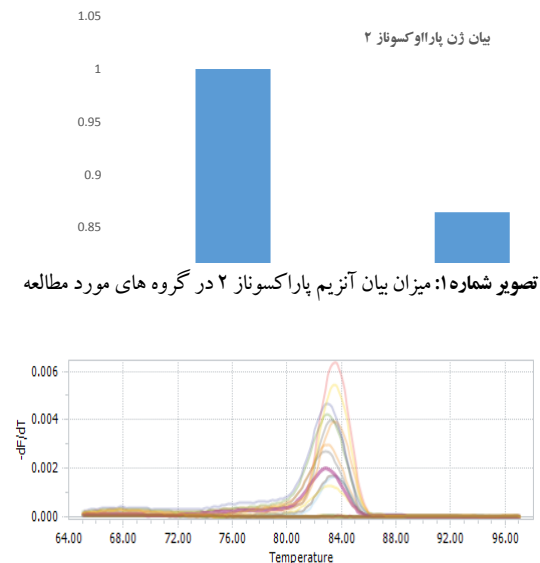
آندروگرافولید به صورت پودر خریداری شد. غلظت‌های ۳/۵ و ۷ میلی‌گرم آندروگرافولید به صورت محلول اتانولی تهیه گردید. آزمایش در ۶ روز، و تزریق به حجم یک میلی‌لیتر و به صورت داخل صفاقی به صورت روزانه، یک نوبت در صبح انجام گرفت. بعد از روز ششم موش‌ها بیهوش شده و از قلب موش‌ها خون‌گیری شد و بعد از شکافتن سینه، کبد جداسازی گردید. بلافاصله کبد با برش به قطعات کوچک‌تر در میکروتیوب‌های مخصوص در دمای ۸۰- درجه سانتی‌گراد تا زمان انجام آزمایش نگهداری شد. برای استخراج RNA تام از بافت کبدی از تریزول (شرکت Thermo) استفاده گردید. حدود ۱۰۰۰ میلی‌گرم از بافت کبد از شرایط استریل برداشته و با استفاده از نیتروژن مایع کاملاً هموژنیزه شد. بافت هموژنیزه شده داخل میکروتیوب RNase free منتقل شد و روی آن ۱ سی‌سی تریزول اضافه گردید. برای جداسازی RNA از فازهای پروتئین و DNA، ۲۰۰ میکرو لیتر کلروفرم به داخل هر میکروتیوب اضافه شد و برای رسوب RNA از ایزوپروپانول استفاده گردید. برای تعیین غلظت RNA استخراج شده و اطمینان از عدم آلودگی آن به DNA و پروتئین از دستگاه نانو دراپ (Thermo Fisher) استفاده شد. غلظت RNA به دست آمده در این مطالعه عددی بین ۵۰۰۰-۱۶۰۰۰ نانوگرم بر میکرو لیتر بوده است. برای اطمینان از استخراج RNA، محصول حاصل روی

جدول شماره ۲: توالی پرایمرهای مورد استفاده در این مطالعه و ویژگی آن‌ها (۱۵)

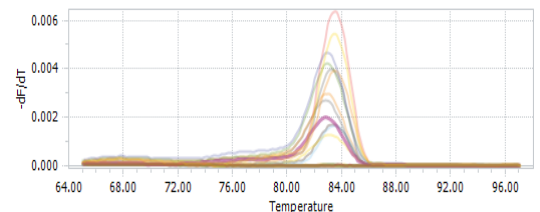
Amplicon Size (bp)	Tm (°C)	Reverse primer (5' → 3')	Forward primer (5' → 3')	Gene
۲۵۰	۶۰	GATGTACACTGTCGTACCCGAT	CTAACGGCCAGAAGCTCTTCG	Paraoxonase2
۵۰۰	۶۰	GGGTTTCCCGTT	GTTACCAGGGCT	GAPDH

با غلظت ۱ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن در موش‌های در معرض دود سیگار میزان آنزیم کاتالاز را کاهش می‌دهد و روی بیان آنزیم سوپر اکسید دیسموتاز تاثیری ندارد (۱۹). از طرف دیگر آنزیم پاراکسوناز ۲ یکی از آنزیم‌های مهم آنتی‌اکسیدانی درون سلولی می‌باشد که تحت شرایط استرس اکسیداتیو میزان بیان آن افزایش می‌یابد (۲).

در مطالعه روزنبلات و همکاران و هم‌چنین در مطالعه هایک و همکاران، نشان دادند که میزان بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ در شرایط استرس اکسیداتیو به عنوان یک پاسخ انتخابی سلولی برای کاهش بار اکسیداتیو، افزایش می‌یابد (۲۰، ۸). در زمینه تاثیر عوامل مختلف روی بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ مطالعات متعددی انجام شده است. بوش و همکاران (ماکروفاژهای موش و مونوسیت‌های انسانی) و کوستا و همکاران (سلول‌های مغز موش) که به بررسی تاثیر کورستین روی میزان پاراکسوناز ۲ پرداخته‌اند، نشان دادند کورستین میزان بیان پاراکسوناز ۲ را در این رده‌های سلولی افزایش می‌دهد (۲۲، ۲۱). هم‌چنین مطالعه برخی از محققین نظیر شاینر و همکاران و آویرام و همکاران حاکی از آن است که آب انار یا قسمت‌های مختلف درخت انار می‌تواند بیان پاراکسوناز ۲ را در کشت سلولی ماکروفاژها افزایش دهند (۲۳، ۱۰). فرناندز و همکاران نیز در سال ۲۰۱۲ با بررسی تاثیر عصاره گیاه یربامیت (یک گونه گیاهی سرشار از ترکیبات فنولی) در تنظیم بیان و فعالیت پاراکسوناز ۲ در افراد سالم، نشان دادند که عصاره گیاه یربامیت باعث افزایش بیان و فعالیت آنزیم پاراکسوناز ۲ در مونوسیت‌ها و ماکروفاژهای خون محیطی می‌شود و از استرس اکسیداتیو داخل سلولی جلوگیری می‌کند (۲۴). با توجه به این که مطالعات یاد شده مربوط به سایر عصاره‌های گیاهی می‌باشد و در آن‌ها از آندروگرافولید استفاده نگردیده است نمی‌توان گفت که یافته ما در این مورد متناقض با یافته این محققین بوده است. از طرف دیگر مطالعه ی گوآن و



تصویر شماره ۲: منحنی ذوب در گروه‌های مورد مطالعه برای ژن‌های پاراکسوناز ۲ و GAPDH



بحث

بر اساس نتایج این مطالعه، تزریق آندروگرافولید با دوزهای ۳/۵ و ۷ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن موش صحرایی بیستار نر، باعث کاهش در بیان کبدی آنزیم پاراکسوناز ۲ نسبت به گروه کنترل می‌شود. یکی از گیاهانی که اخیراً در زمینه‌های مختلف مورد توجه فراوانی قرار گرفته است آندروگرافیس پانیکولاتا می‌باشد. این گیاه دارای ترکیبات مختلفی از قبیل دی‌ترپن، فلاونوئید و لاکتون است. موثرترین ماده خالص سازی شده از این گیاه آندروگرافولید می‌باشد که یک دی‌ترین لاکتون است (۱۶). آندروگرافولید علاوه بر خواص ضد التهابی، کاهنده گلوکز و چربی خون بوده و دارای خواص ضد سرطانی و آنتی‌اکسیدانی بسیار قوی می‌باشد (۱۷). مطالعات متعددی به بیان اثرات قوی آنتی‌اکسیدانی آندروگرافولید پرداخته‌اند که می‌توان به مطالعه داس و همکاران، و مطالعه واسو و همکاران اشاره کرد (۱۸، ۱۶). آندروگرافولید علاوه بر اثرات آنتی‌اکسیدانی، روی بیان برخی از آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی هم تاثیر دارد. در بررسی گوآن و همکاران در این زمینه، نشان دادند که آندروگرافولید

روی بیان این آنزیم محسوب گردد. هم‌چنین آندروگرافولید با دوزهای ۳/۵ و ۷ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن موش صحرایی ویستار نر باعث کاهش در بیان کبدی آنزیم پاراکسوناز ۲ نسبت به گروه کنترل می‌شود.

سپاسگزاری

بدین وسیله از کلیه کسانی که در انجام این تحقیق ما را یاری نمودند کمال تشکر و قدر دانی را داریم.

همکاران همسو با این مطالعه می‌باشد که نشان داد آندروگرافولید میزان بیان آنزیم کاتالاز که جزء آنزیم‌های سیستم آنتی‌اکسیدانی بدن است را کاهش می‌دهد که می‌تواند نشانگر تاثیر متفاوت عصاره‌های گیاهی روی بیان آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی باشد (۱۹). نتایج حاصل از این مطالعه نشان داد، آندروگرافولید میزان بیان آنزیم پاراکسوناز ۲ را کاهش می‌دهد و این می‌تواند یک نتیجه مهم در رابطه با اثرات آندروگرافولید

References

1. Ng CJ, Wadleigh DJ, Gangopadhyay A, Hama S, Grijalva VR, Navab M, et al. Paraoxonase-2 is a ubiquitously expressed protein with antioxidant properties and is capable of preventing cell-mediated oxidative modification of low density lipoprotein. *J Biol Chem* 2001; 276(48): 44444-44449.
2. Furlong CE, Marsillach J, Jarvik GP, Costa LG. Paraoxonases-1, -2 and -3: What are their functions? *Chemico-biological Interactions* 2016; 259(Pt B): 51-62.
3. Porntadavity S, Permpongpaiboon T, Sukketsiri W. Mini Review: Human Paraoxonase 2. *EXCLI Journal* 2010; 9: 159-172.
4. Shiner M, Fuhrman B, Aviram M. A biphasic U-shape effect of cellular oxidative stress on the macrophage anti-oxidant paraoxonase 2 (PON2) enzymatic *Biochem Biophys Res Commun* 2006; 349(3): 1094-1049.
5. Ng CJ, Hama SY, Bourquard N, Navab M, Reddy ST. Adenovirus mediated expression of human paraoxonase 2 protects against the development of atherosclerosis in apolipoprotein E-deficient mice. *Mol Genet Metab* 2006; 89(4): 368-373.
6. Porntadavity S, Permpongpaiboon T, Sukketsiri W. Mini Review: Human Paraoxonase 2. *EXCLI Journal* 2010; 9: 159-172.
7. Forte TM, Subbanagounder G, Berliner JA, Blanche PJ, Clermont AO, Jia Z, et al. Altered activities of anti-atherogenic enzymes LCAT, paraoxonase, and platelet-activating factor acetylhydrolase in atherosclerosis-susceptible mice. *J lipid Res* 2002; 43(3): 477-485.
8. Hayek T, Kaplan M, Kerry R, Aviram M. Macrophage NADPH oxidase activation, impaired cholesterol fluxes, and increased cholesterol biosynthesis in diabetic mice: a stimulatory role for D-glucose. *Atherosclerosis* 2007; 195(2): 277-286.
9. Rosenblat M, Coleman R, Reddy ST, Aviram M. Paraoxonase 2 attenuates macrophage triglyceride accumulation via inhibition of diacylglycerol acyltransferase 1. *J lipid Res* 2009; 50(5): 870-879.
10. Shiner M, Fuhrman B, Aviram M. Macrophage paraoxonase 2 (PON2) expression is up-regulated by pomegranate juice phenolic anti-oxidants via PPAR γ and AP-1 pathway activation. *Atherosclerosis* 2007; 195(2): 313-321.
11. Costa LG, Garrick JM, Roquè PJ, Pellacani C. Mechanisms of neuroprotection by quercetin: counteracting oxidative stress and more. *Oxid Med Cell longev* 2016; 2016.

12. Nyeem MAB, Mannan MA, Nuruzzaman M, Kamrujjaman K, Das SK. Indigenous king of bitter (*Andrographis paniculata*): A review. *Journal of Medicinal Plants* 2017; 5(2): 318-324.
13. Ambili R, Janam P, Saneesh Babu PS, Prasad M, Vinod D, Anil Kumar PA, et al. An ex vivo evaluation of the efficacy of andrographolide in modulating differential expression of transcription factors and target genes in periodontal Diseases. *J Ethnopharmacol* 2017; 196: 160-167.
14. Forestier-Roman IS, Sánchez M, Rohena K, Ortiz-Zuazaga H, Martínez-Ferrer M. Microarray and Pathway Analysis of Prostate Cancer Tumors Treated with Andrographolide. *The FASEB Journal* 2017; 31(Suppl 1): 766-712.
15. Shen H, Robertson LW, Ludewig G. Regulatory effects of dioxin-like and non-dioxin-like PCBs and other AhR ligands on the antioxidant enzymes paraoxonase 1/2/3. *Environ Sci Pollut Res* 2016; 23(3): 2108-2118.
16. Das S, Pradhan GK, Das S, Nath D, Saha KD. Enhanced protective activity of nano formulated andrographolide against arsenic induced liver damage. *Chem Biol Interact* 2015; 242: 281-289.
17. Tripathi P, Singh A. Indigenous Asian Plants against Cancer: A Comprehensive Review. *International Journal of Plant Research* 2015; 5(4): 80-86.
18. Vasu S, Palaniyappan V, Badami S. A novel microwave-assisted extraction for the isolation of andrographolide from *Andrographis paniculata* and its in vitro antioxidant activity. *Nat Prod Res* 2010; 24(16): 1560-1567.
19. Guan SP, Tee W, Ng DS, Chan TK, Peh HY, Ho WE, et al. Andrographolide protects against cigarette smoke-induced oxidative lung injury via augmentation of Nrf2 activity. *Br J Pharmacol* 2013; 168(7):1707-1718.
20. Rosenblat M, Hayek T, Hussein K, Aviram M. Decreased macrophage paraoxonase 2 expression in patients with hypercholesterolemia is the result of their increased cellular cholesterol content: effect of atorvastatin therapy. *Arterioscler Thromb Vasc Biol* 2004; 24(1): 175-180.
21. Boesch-Saadatmandi C, Pospissil RT, Graeser A-C, Canali R, Boomgaarden I, Doering F, et al. Effect of quercetin on paraoxonase 2 levels in RAW264. 7 macrophages and in human monocytes—role of quercetin metabolism. *Int J Mol Sci* 2009; 10(9): 4168-4177.
22. Costa LG, Tait L, De Laat R, Dao K, Giordano G, Pellacani C, et al. Modulation of paraoxonase 2 (PON2) in mouse brain by the polyphenol quercetin: a mechanism of neuroprotection? *Neurochem Res* 2013; 38(9): 1809-1818.
23. Aviram M, Volkova N, Coleman R, Dreher M, Reddy MK, Ferreira D, et al. Pomegranate phenolics from the peels, arils, and flowers are antiatherogenic: studies in vivo in atherosclerotic apolipoprotein E-deficient (E0) mice and in vitro in cultured macrophages and lipoproteins. *J Agric Food Chem* 2008; 56(3): 1148-1157.
24. Fernandes ES, Machado Mde, Becker AM, de Andrade F, Maraschin M, da Silva EL. Yerba mate (*Ilex paraguariensis*) enhances the gene modulation and activity of paraoxonase-2: In vitro and in vivo studies. *Nutrition* 2012; 28(11): 1157-1164.