

## ارزیابی خواص آنتی اکسیدانی و آنتی رادیکال‌های آزاد عصاره‌های به دست آمده از هسته انار (*Punica granatum* L.)

### شادی بصیری

نگارنده مسئول: مشهد، مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان خراسان رضوی، ص. پ. ۴۸۸، تلفن: ۰۵۱۱(۳۸۲۲۳۰۱-۴)،

پیامنگار: shbasiri35@yahoo.com

عضو هیأت علمی مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی خراسان رضوی

تاریخ دریافت: ۹۱/۶/۱۸؛ تاریخ پذیرش: ۹۲/۳/۲۵

### چکیده

در این پژوهش عصاره هسته انار با شش حلال با درجات مختلف قطبیت استخراج شد. بازده استخراج، ظرفیت آنتی اکسیدانی و احیاکنندگی، توانایی به دام اندختن رادیکال‌های آزاد، ارزیابی تأثیر آن بر مقاومت حرارتی و شرایط اکسیداسیون روغن بدون آنتی اکسیدان سویا به عنوان یک سیستم مدل غذایی به صورت آزمایش فاکتوریل و در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار آنالیز شد. بررسی راندمان عصاره‌گیری نشان می‌دهد که حلال‌های هگزان و استون به ترتیب بالاترین راندمان استخراج را از هسته و کنجاله هسته انار دارند. نتایج بررسی قدرت آنتی اکسیدانی احیای یون‌های آهن سه ظرفیتی و همچنین فعالیت به دام اندختن رادیکال‌های آزاد عصاره‌ها، نشان می‌دهد که عصاره مтанولی هسته انار دارای بالاترین قدرت آنتی اکسیدانی و آنتی رادیکالی در بین سایر عصاره‌ها است. ارزیابی پایداری اکسایشی عصاره‌های استخراجی به روش رنسیمت نشان می‌دهد که عصاره مтанولی هسته انار به صورت معنی‌داری پایداری اکسایشی نمونه شاهد را افزایش می‌دهد.

### واژه‌های کلیدی

توانایی به دام اندختن رادیکال‌های آزاد، خواص آنتی اکسیدانی، رنسیمت، قدرت احیاکنندگی آهن، هسته انار

### مقدمه

روی موضوع غذاها و ترکیبات سلامتزا و نیز نگهدارنده‌های طبیعی متمرکز بوده که این خود نمایانگر تمایل و استقبال جهانی از این نوع ترکیبات است. این امر با محرز شدن خواص سرطان‌زا و بیماری‌زا بسیاری از افرودنی‌های شیمیایی شدت گرفته است. در این بین انار و ترکیبات مشتق شده از آن از جایگاه ویژه‌ای دارند.

انار با دارا بودن ترکیبات آنتی اکسیدانی بسیار قوی به طور گستردگی در درمان بسیاری از بیماری‌ها از جمله انواع سرطان‌ها، بیماری‌های قلبی-عروقی، زخم معده و چاقی مفرط، التهابات پوستی و نیز به عنوان نگهدارنده مؤثر و قوی در مواد غذایی به کار می‌رود

انار با نام علمی *L. Punica granatum* به خانواده Punicaceae تعلق دارد، در اقلیم‌های خشک و نیمه گرمسیری و مدیترانه‌ای رشد می‌کند و باردهی خوبی دارد. انار با مناطق دارای تابستان‌های گرم و زمستان‌های سرد سازگار است و مقاومت نسبتاً زیادی نسبت به عوامل اکولوژی دارد. انار بومی ایران، اسپانیا، مصر، روسیه، فرانسه، آرژانتین، چین، ژاپن، آمریکا، هند و مناطق مدیترانه‌ای است (Ozgen et al., 2008).

پژوهش‌ها در زمینه صنایع غذایی در دنیا نشان می‌دهد که حجم عمدۀ این تحقیقات در چند سال اخیر

در مجموع، استون ۷۵ درصد موجب استخراج بیشترین میزان ترکیبات فنلی می‌شود.

صادقی و همکاران (Sadeghi *et al.*, 2009)، قدرت احیاکنندگی آهن سه ظرفیتی عصاره هسته‌های ۶ رقم مختلف انار را بررسی و برای این منظور از حللهای آب و اتانول برای تهیه عصاره از هسته‌ها استفاده کردند. نتایج تحقیقات آنها نشان می‌دهد که فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره آبی به صورت معنی‌داری از فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره اتانولی بیشتر است.

سینگ و همکاران (Singh *et al.*, 2002) فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌های به دست آمده از پوست و هسته انار را به کمک آزمون‌هایی نظریه‌پردازی کاروتون لینولئات و DPPH بررسی و برای این منظور از حللهای اتیل استات، متانول و آب استفاده کردند. در تحقیقات آنها نشان داده شد که عصاره‌ی متانولی بیشترین قدرت آنتی‌اکسیدانی را در بین سایر عصاره‌ها دارد و عصاره متانولی پوست، نسبت به عصاره متانولی هسته‌ها، بیشترین بازدارندگی رادیکال‌های آزاد را دارد.

پکیک و کواک (Pekic & Kovac, 1997) عصاره هسته‌انگور را با به کارگیری مخلوطی از استون-آب و اتیل-استات-آب استخراج کردند. بر اساس نتایج به دست آمده، افزایش نسبت آب در مخلوط حللال تا حد اشباع سبب افزایش بازدهی پروانتوسیانیدین‌ها با وزن مولکولی کم می‌شود. عصاره‌های حاصل از این دو مخلوط حللال با HPLC تجزیه شدند و مشخص گردید که مخلوط اتیل استات-آب به طور کاملاً انتخابی پروانتوسیانیدین‌ها را استخراج می‌کند.

جاپراکاشا (Jayaprakasha, 2003) خواص آنتی‌اکسیدانی و ضد باکتریایی عصاره هسته انگور را بررسی و از مخلوط حللهای استون-آب-اسیداستیک و متانول-آب-اسیداستیک برای استخراج ترکیبات قطبی

(Gil *et al.*, 2000; Aviram *et al.*, 2004; Kohno *et al.*, 2004; Seeram, 2005; Khan *et al.*, 2007)

میوه انار بسته به رقم آن از اواسط تابستان تا انتهای پاییز آماده برداشت می‌شود. وزن میوه بین ۲۰۰ تا ۷۵۰ گرم متغیر است. مقدار هسته در ارقام مختلف انار از نظر وزنی متفاوت است و در محدوده ۳۰ تا ۱۴۳ گرم به ازا هر کیلوگرم وزن میوه قرار دارد. وزن روغن و ترکیبات فعال موجود در هسته انار نیز بستگی به رقم میوه دارد (Hernandez *et al.*, 1998). روغن هسته انار یکی از معدود منابع گیاهی است که دارای اسیدهای چرب مزدوج سه‌تایی به نام اسید لینولنیک مزدوج (CLNA) یا اسید پونیسیک است که از نظر بیولوژیکی خاصیت ضد التهابی و تسکین‌دهنده‌ی دردهای عضلانی دارد (Saha & Ghosh, 2009). دانشمندان در سال‌های اخیر به قدرت بالای آنتی‌اکسیدانی قسمت‌های مختلف انار از جمله هسته آن پی برداشتند (Gil *et al.*, 2000) آنتی‌اکسیدان‌ها قادرند انسان را در برابر خطرهای ناشی از آلودگی‌ها، مواد شیمیایی و بیماری‌های مختلف محافظت کنند.

در بیشتر موارد، ارزیابی خواص آنتی‌اکسیدانی، اساس و پایه بسیاری از کاربردهای تحقیقاتی می‌باشد. کالیترaka و همکاران (Kallithraka *et al.*, 1995) مطالعات جامعی در مورد اثر حللهای مختلف بر استخراج ترکیبات فنلی هسته انگور انجام دادند. در این مطالعات از حللهای آب، اتانول خالص، اتانول ۷۵ درصد، استون ۷۵ درصد، متانول، بوتانول، دی‌اتیل‌اتر، اتیل‌استات و مخلوطی از دی‌اتیل‌اتر و اتیل‌استات استفاده شده است. نتایج نشان می‌دهد که متانول بهترین حللال برای استخراج کاتشین، اپی‌کاتشین و اپی‌کاتشین گلات است. و استون ۷۵ درصد سبب بیشترین استخراج پروسیانیدین‌ها می‌شود و اتانول ۷۵ درصد نیز بیشترین مقدار اسیدگالیک را استخراج می‌کند.

## روش‌ها

جداسازی هسته از میوه: پس از شستشوی میوه و برش آن به قطعات کوچکتر، دانه‌ها با دست از بافت جدا، و عصاره آنها از طریق مالش ملایم روی توری فلزی استخراج شد. برای جداسازی ذرات باقیمانده گوشت، هسته‌ها با آب شسته شدند و با پهنه کردن آنها روی پارچه تمیز، در دمای اتاق خشک شدند. هسته‌های خشک شده در کیسه کتانی و تا زمان مصرف در دمای ۱۸- درجه سلسیوس نگهداری شدند.

**اندازه‌گیری مقدار رطوبت و روغن هسته: رطوبت هسته‌های انار بر اساس روش AOAC به شماره ۹۸۴/۲۵ و روغن با کمک حلال هگزان (مرک، آلمان) با روش سوکسله بر اساس روش پیشنهادی AOAC به شماره ۹۶۳/۱۵ استخراج و اندازه‌گیری شد (Anon, 2005).**

اندازه‌گیری عدد اسیدی روغن: عدد اسیدی بر طبق روش Aa 6-38 (Anon, 1993)

اندازه‌گیری عدد پراکسید روغن: عدد پراکسید با روش اسپکتروفوتومتری تیوسیونات محاسبه شد (Shantha & Decker, 1994).

شاخص پایداری اکسایشی<sup>1</sup> (OSI) روغن: مقاومت اکسایشی روغن به کمک دستگاه رنسیمت<sup>2</sup> (مدل ۷۴۳، ساخت شرکت Metrohm Ltd. Herisau کشور سوئیس) به دست آمد (Farhoosh, 2007).

اندازه‌گیری ترکیبات فنلی: مقدار ترکیبات فنلی نمونه مورد نظر به روش اسپکتروفوتومتری با کمک معرف فولین (Capannesi *et al.*, 2000) سیوکالچو اندازه‌گیری شد

استخراج عصاره: ترکیبات موجود در هسته و کنجاله هسته انار با حلال‌های دارای درجات مختلف قطبیت استخراج شدند، این حلال‌ها به ترتیب درجه قطبیت عبارت‌اند از آب، متانول، بوتانول، استون، اتیل استات و هگزان.

موجود در هسته انگور استفاده کرد. عصاره‌های حاصل توسط HPLC مورد ارزیابی قرار گرفتند. نتایج بدست آمده، تأییدی بر مقادیر بالای پروسیانیدین‌های مونومری در عصاره‌های حاصل از هر دو سیستم حلال بود.

بر این اساس، هدف از این پژوهش ارزیابی تأثیر حللهای با درجات مختلف قطبیت بر مقدار و نوع ترکیبات استخراج شده از هسته و کنجاله هسته انار و تعیین قدرت آنتی اکسیدانی و پایداری اکسایشی آنها است.

## مواد و روش‌ها

### مواد

نمونه انار مورد استفاده در این پژوهش از رقم بومی ملس با وزن تقریبی هر میوه ۲۵۰ گرم با شاخص رسیدگی تجاری، از منطقه خسروجرد در شهرستان سبزوار تهیه گردید.

هیدروکسید پتاسیم، هیدروکسید سدیم، اتانول، متانول، هگزان نرمال، اتیل- استات، بوتانول، فنل فتالئین، اسید کلریدریک غلیظ، دی‌اتیل اتر، سولفات سدیم بدون آب، کلسترون، اسید سولفوریک غلیظ، انیدرید استیک، کلروفرم، BHT، ۲- بی‌پیریدین، کلرید آهن III شش آبه، تولوئن، اسید گالیک، فولین سیوکالچو، کربنات سدیم، استون، تیوسیونات آمونیوم، کلرید آهن II، پودر آهن، پراکسید هیدرژن، سولفات آهن هفت آبه، کلرید باریم دو آبه، سیلیکاژل، ایزو هگزان، دی‌ایزو پروپیل اتر، هگزان، ۲- پروپانول، بوروهیدرید سدیم، ۲-۴- دکادی‌انال، تتراهیدروفوران، دی‌کرومات پتاسیم، اکسید آلومینیم، ۱- متیل‌ایمیدازول، سولفات آهن II، استات‌سدیم سه آبه، اسید استیک، معرف TPTZ، بافر استات و کلروفرم از شرکت‌های مرک، شارلو، کالدون و سیگما آلدريچ خریداری شدند. روغن سویا تصفیه شده بدون آنتی اکسیدان از کارخانه روغن نباتی شادگل نیشابور تهیه گردید.

شد. سپس به لوله‌های آزمایش حاوی ۱ میلی‌لیتر محلول متانولی نمونه با غلظت‌های مختلف (بسته به قدرت DPPH مهارکنندگی رادیکال آزاد)، ۱ میلی‌لیتر از محلول تهیه شده، اضافه شد. لوله‌های آزمایش بعد از ورتسکس شدن، به مدت ۱ ساعت در جای تاریک نگهداری شدند و سپس جذب آنها در طول موج ۵۱۲ نانومتر در برابر شاهد قرائت گردید.

درصد مهارکنندگی رادیکال آزاد از رابطه ۱ به دست می‌آید:

$$\%A = \frac{A_C - A_S}{A_C} \times 100 \quad (1)$$

که در آن،

$A$  = درصد مهارکنندگی رادیکال آزاد DPPH؛  $A_C$  = جذب شاهد؛  $A_S$  = جذب نمونه است. پس از ترسیم نمودار درصد مهارکنندگی رادیکال آزاد در برابر غلظت ترکیب آنتی‌اکسیدانی، رابطه رگرسیونی مناسب روی نقاط داده‌ها برآشش شد و سپس با عددگذاری، غلظتی را که در آن ترکیب آنتی‌اکسیدانی قادر به مهار کردن ۵۰ درصد رادیکال‌های آزاد است تحت عنوان EC<sub>50</sub> محاسبه شد.

خالص‌سازی روغن فاقد آنتی‌اکسیدان: انتهای ستون شیشه‌ای کروماتوگرافی با قطر داخلی ۲/۵ سانتی‌متر و طول ۴۵ سانتی‌متر به اrlen بوخر متصل به خلاً وصل شد. صد گرم آلومینا (نوع ۶۰ فعال خنثی)، که قبلاً در دمای ۲۰۰ درجه سلسیوس به مدت سه ساعت فعال شده بود، به‌طور یکنواخت داخل ستون قرار گرفت و سپس ۲۰۰ گرم روغن سویای تصفیه شده فاقد آنتی‌اکسیدان سنتزی از ستون عبور داده شد. برای اطمینان از حذف ترکیبات آنتی‌اکسیدانی، روغن حاصل دوباره از ستون پر شده با آلومینای تازه عبور داده شد. اطراف ستون و arlen بوخر با ورقه‌آلومینیومی پوشانیده شد تا از اکسایش روغن جلوگیری شود.

کنجاله مورد استفاده در این آزمایش با متوسط ۲/۰۲ درصد روغن و ۵/۹۴ درصد رطوبت، حاصل فرایند استخراج روغن از هسته انار با استفاده از پرس سرد بود. به‌منظور استخراج عصاره از هسته و کنجاله هسته انار ۳۰ گرم پودر هسته یا کنجاله هسته انار با ۳۰۰ میلی‌لیتر از حللهای مذکور مخلوط و سوسپانسیون حاصل درون ارلن مایر به مدت ۲۰ ساعت روی هم‌زن، به آرامی هم زده شد (Molero Gbmez *et al.*, 1996). عصاره به دست آمده به کمک قیف بوخر و کاغذ صافی و اتمن شماره ۱ صاف شد. عصاره روی سطح پتی دیش به صورت ورقه‌ای نازک پخش و به آون تحت خلاً زیر ۴۰ درجه سلسیوس منتقل گردید تا حلال موجود در آن به‌طور کامل تبخیر شود. نمونه پس از خشک شدن کامل و تا رسیدن به وزن ثابت، در دسیکاتور نگهداری و در انتهای بازده استخراج محاسبه شد. عصاره خشک شده با تیغه فلزی از روی سطح پلیت خراشیده و برداشت شد. و تا آزمایش‌های بعدی در دمای ۱۸ درجه سلسیوس و به دور از نور نگهداری گردید (Jayaprakasha, 2003).

اندازه‌گیری قدرت احیاکنندگی آهن (FRAP): بسته به نوع نمونه و قدرت مهارکنندگی آن، محلولی شامل ۱۰۰ میلی‌گرم نمونه در ۱۰ میلی‌لیتر هگزان یا متانول تهیه شد و ۳۰ میکرولیتر آن با ۹۰۰ میکرولیتر محلول FRAP (مخلوط بافر استات ۲۰ مولار، pH=۳/۶) و محلول ۲۰ TPTZ (pTPTZ=۳/۶) میکرولیتر آب مقطور در لوله آزمایش مخلوط گردید. لوله آزمایش بعد از ورتسکس در بن‌ماری قرار گرفت و پس از رسیدن دمای آن به ۳۷ درجه سلسیوس، میزان جذب در مقابل شاهد و در طول موج ۵۹۵ نانومتر خوانده شد.

اندازه‌گیری قدرت مهارکنندگی رادیکال آزاد (DPPH): محلول ۰/۰۰۶ درصد رادیکال آزاد DPPH در متانول تهیه

آنتی اکسیدان سنتزی BHT با غلظت ۱۰۰ پی‌پی‌ام استفاده گردید. داده‌های به دست آمده بر مبنای پایداری اکسایشی روغن (ساعت) مقایسه شدند.

### نتایج و بحث

مقدار رطوبت و روغن هسته و چند مشخصه از روغن هسته انار در جدول ۱ آورده شده است.

اندازه‌گیری قدرت اکسایشی عصاره: برای تعیین قدرت اکسایشی عصاره از دستگاه رنسیمت استفاده شد. برای این منظور ۳ گرم نمونه روغن سویاًی تصفیه شده فاقد آنتی اکسیدان در دمای ۱۱۰ درجه سلسیوس مورد آزمایش قرار گرفت. عصاره مورد نظر در غلظت ۲ درصد وزنی روغن تصفیه شده استفاده گردید. سرعت جریان هوا ۱۵ لیتر بر ساعت تنظیم شد. برای مقایسه از

جدول ۱- برخی از مشخصات هسته انار و روغن آن

| مقدار           | کمیت اندازه‌گیری شده                                     | هسته انار | روغن هسته انار |
|-----------------|--|-----------|----------------|
| $۳/۷۵\pm ۰/۲$   | مقدار رطوبت (درصد)                                       |           |                |
| $۱۷/۳۳\pm ۱/۳۳$ | مقدار روغن (وزن خشک)                                     |           |                |
| $۰/۷۹۱\pm ۰/۱۹$ | عدد پراکسید (میلی اکی والان گرم اکسیژن بر کیلوگرم روغن)  |           |                |
| $۰/۵۵۹\pm ۰/۱$  | اسیدهای چرب آزاد (میلی گرم هیدروکسید پتاسیم بر گرم روغن) |           |                |
| $۳/۰۳\pm ۰/۱۵$  | شاخص پایداری اکسایشی (ساعت)                              |           |                |

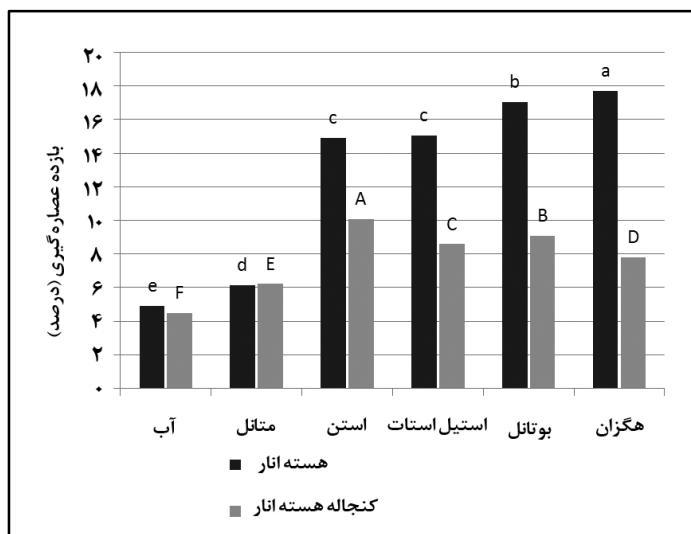
نتیجه استفاده از حلال هگزان حاصل نشد. از آن جا که ترکیبات غیرقطبی (روغن) در حلال‌های غیرقطبی نظیر هگزان و اتیل‌استات به خوبی حل می‌شوند، بیشترین راندمان تولید روغن در نتیجه استفاده از این حلال‌ها به دست آمد حال آن که حلال‌های قطبی، توان استخراج ترکیبات قطبی بیشتری دارند و کمترین مقدار روغن در عصاره این نوع حلال‌ها مشاهده شد. با کاهش قطبیت حلال، میزان روغن بیشتری در آن حل می‌شود. از این رو، حلال‌های استون و بوتانول با درجه قطبیت متوسط، ضمن استخراج ترکیبات قطبی، توان استحصال روغن را نیز دارند. بنابراین، استون بدلیل استخراج روغن و ترکیبات قطبی به طور همزمان، بیشترین راندمان تولید از کنجاله هسته انار را نشان می‌دهد. آب و متانول کاملاً قطبی، تنها ترکیبات قطبی و هگزان و اتیل‌استات ترکیبات غیرقطبی را استخراج کرده‌اند. در شکل ۱ مشاهده می‌شود که مقدار عصاره استخراج شده با آب از هر دو منبع هسته و کنجاله هسته تقریباً یکسان است که می‌رساند با وجود

راندمان عصاره‌گیری از هسته و کنجاله هسته انار نتایج تجزیه واریانس اثر نوع حلال مصرفی به منظور استحصال ترکیبات موجود در هسته انار و کنجاله هسته انار نشان می‌دهد که نوع حلال در سطح ۱ درصد دارای اثر معنی‌داری بر بازده عصاره‌گیری است. مقایسه میانگین نتایج در شکل ۱ آورده شده است. این داده‌ها نشان می‌دهد که حلال‌های هگزان و استون به ترتیب در عصاره‌گیری از هسته و کنجاله هسته انار، بیشترین بازده استخراج را به دست داده‌اند. حلال‌های استون و اتیل‌استات در عصاره‌گیری از هسته انار اختلاف معنی‌دار ندارند و در بقیه موارد، اثر حلال‌های مختلف بر راندمان عصاره‌گیری از هسته انار و کنجاله آن، دارای تفاوت معنی‌داری هستند.

هسته انار حاوی مقدار قابل توجهی روغن است، لذا بیشترین راندمان عصاره‌گیری از هسته انار با حلال هگزان به دست آمد. ولی در مورد کنجاله هسته انار، به علت روغن‌کشی اولیه و کاهش میزان روغن، بیشترین بازده در

(فنل‌ها) نمی‌توان به استفاده از روغن موجود در هسته اکتفا کرد و از این رو استخراج آنها مستلزم استفاده از روش‌های تکمیلی است.

استخراج روغن در روش پرس، کلیه ترکیبات قطبی مانند فنل‌ها در داخل کنجاله بدون تغییر باقیمانده‌اند. بهمین دلیل بهمنظور بهره‌گیری از آثار مفید ترکیبات قطبی



شکل ۱- اثر نوع حلال بر بازده عصاره‌گیری از هسته و کنجاله هسته انار

از هسته انار در حین عصاره‌گیری است. در جدول ۲، میزان کل ترکیبات فنلی موجود در عصاره‌های استحصالی از هسته انار نشان داده شده است. بیشترین میزان ترکیبات فنلی هسته انار، در عصاره متانولی ( $22/99$  میلی‌گرم بر کیلوگرم روغن) و پس از آن به ترتیب در عصاره آبی ( $22/63$  میلی‌گرم بر کیلوگرم روغن) و عصاره استونی ( $3/37$  میلی‌گرم بر کیلوگرم روغن) مشاهده می‌شود.

ترکیبات فنلی، بیشتر از دیدگاه قدرت آنتی‌اکسیدانی مورد توجه هستند. این ترکیبات دارای فعالیت‌های بیولوژیکی مهمی در موجودات زنده‌اند و آثار سودمندی در مبارزه با بیماری‌های مرتبط با تولید رادیکال آزاد دارند. همان‌گونه که گفته شد، کلیه ترکیبات قطبی در حلال‌های قطبی حل می‌شوند. از این رو ترکیبات فنلی با قطبیت بالا به راحتی در آب و سایر حلال‌های قطبی حل می‌شوند ولی با هگزان قابل استخراج نیستند. بنابراین روغن استخراج شده با استفاده از حلال هگزان، دارای کمترین

به نظر می‌رسد بهمنظور افزایش راندمان استحصال عصاره از هسته، استفاده از مخلوط حلال‌های مختلف با قطبیت متفاوت، نتایج بهتری به دست می‌دهد. سالاری و همکاران (Salari *et al.*, 2009)، تأثیر سیستم‌های مختلف حلال را بر استخراج عصاره از هسته انگور بررسی کردند. آنها عصاره هسته انگور را با شش سیستم ۳ جزوی از حلال‌های آب، متانول، اتیل‌استات و استون استخراج و راندمان عصاره‌گیری را تعیین کردند و نشان دادند که بالاترین بازده استخراج از هسته انگور به سیستم حلال حاوی  $60$  درصد اتیل‌استات،  $30$  درصد متانول و  $10$  درصد آب با فاکتور قطبیت کل  $5/6$  اختصاص دارد.

#### ترکیبات فنلی عصاره هسته

از نتایج تجزیه واریانس اثر نوع حلال مصرفی برای استحصال ترکیبات فنلی هسته انار می‌توان نتیجه گرفت که نوع حلال مورد بررسی در سطح یک درصد (اطمینان ۹۹ درصد) دارای اثر معنی‌داری بر مقادیر فنل استحصالی

مطلوب را تأیید می‌کند (شکل ۱). بنابراین، کنجاله هسته انار را می‌توان منبع ارزشمندی از ترکیبات فنلی دانست.

میزان فنل (۰/۲۹ میلی‌گرم بر کیلوگرم روغن) است، فنل‌های هسته در داخل کنجاله باقی می‌مانند. مشابه بودن نتایج راندمان عصاره آبی از هسته و کنجاله این

جدول ۲- میزان ترکیبات فنلی موجود در عصاره هسته انار

| نوع عصاره   | میزان ترکیبات فنلی (میلی‌گرم بر کیلوگرم) |
|-------------|--|
| آبی         | ۲۲/۶۳±۰/۳۹ <sup>b</sup>                  |
| متانولی     | ۲۷/۹۹۳±۰/۳ <sup>a</sup>                  |
| استونی      | ۳/۳۷۲±۰/۰۴ <sup>c</sup>                  |
| بوتanolی    | ۰/۵۶۹±۰/۰۰۲ <sup>d</sup>                 |
| اتیل استاتی | ۰/۳۷±۰/۰۱ <sup>d</sup>                   |
| هگزانی      | ۰/۲۹۷±۰/۰۱۶ <sup>d</sup>                 |

در هر ستون میانگین‌های دارای حروف مشترک در سطح احتمال ۵ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند.

مناسب برای اندازه‌گیری قدرت احیاکنندگی ترکیبات شیمیایی است و می‌توان آن را به عنوان شاخصی از قدرت آنتی اکسیدانی آنها به کار برد. تجزیه واریانس نتایج آزمون قدرت احیاکنندگی آهن عصاره‌های استحصالی از هسته انار و کنجاله هسته انار نشان می‌دهد که انواع عصاره‌ها از نظر قدرت احیاکنندگی آهن با اطمینان ۹۹ درصد دارای اختلاف معنی‌داری هستند.

در جدول ۳، میانگین نتایج حاصل از آزمایش اندازه‌گیری قدرت احیاکنندگی آهن در عصاره‌های مختلف هسته و کنجاله هسته انار، نشان داده شده است. در بین عصاره‌های مختلف هسته انار، همان‌طور که در جدول ۳ مشاهده می‌شود، بیشترین قدرت احیاکنندگی آهن مربوط است به عصاره مтанولی (۵۵۷ میکرو مول بر لیتر آهن II) و پس از آن عصاره آبی (۲۱۷/۳ میکرو مول بر لیتر آهن II) و کمترین آن به عصاره هگزانی (۶/۳۸ میکرومول بر لیتر آهن II). تمام عصاره‌ها با نمونه شاهد اختلاف معنی‌دار دارند. عصاره‌های هگزانی، اتیل استاتی و استونی در سطح ۱ درصد اختلاف معنی‌دار ندارند و عصاره‌های استونی و بوتانولی نیز فقد اختلاف معنی‌دار با یکدیگرند.

کالیترaka و همکاران (Kallithraka *et al.*, 1995) با بررسی اثر حللاهای مختلف در استخراج ترکیبات مختلف موجود در هسته انگور نتیجه گرفتند که متانول سبب بیشترین استخراج ترکیبات فنلی (پرووسیانیدین‌ها و کاتشین‌ها) از هسته انگور می‌شود. ونگ و همکاران (Wang *et al.*, 2011)، نیز ترکیبات فنلی (پروانتوسیانیدین‌ها و فلاونوئیدها) پوست انار را با حللاهای مختلف (آب، متانول، اتانول، استون و اتیل استات) استخراج کردند.

نتایج نشان می‌دهد که متانول دارای بیشترین راندمان استخراج ترکیبات فنلی (۸/۲۶ درصد) است و پس از آن به ترتیب آب (۵/۹ درصد)، اتانول (۱/۵۵ درصد)، استون (۳/۳۷ درصد) و اتیل استات (۰/۱۸ درصد) قرار دارند. آب بهترین حللا از نظر اقتصادی، حفظ سلامت انسان و محیط زیست در کلیه مراحل اجرای آزمایش‌ها و استخراج پیشنهاد شده است. نتایج به دست آمده از پژوهش‌های ذکر شده، تأییدی بر نتایج تحقیقات پژوهش حاضر است.

قدرت احیاکنندگی آهن (FRAP) عصاره تعیین قدرت احیاکنندگی آهن، روشی سریع و

جدول ۳- قدرت احیا کنندگی آهن عصاره‌های هسته و کنجاله هسته انار  
(میکرومول بر لیتر آهن II)

| نوع عصاره   | هسته انار           | کنجاله هسته انار    |
|-------------|---------------------|---------------------|
| آبی         | ۲۱۷/۳ <sup>c</sup>  | ۲۰۷/۶ <sup>C</sup>  |
| استونی      | ۴۰/۶۵ <sup>de</sup> | ۱۵۵/۱ <sup>D</sup>  |
| متانولی     | ۵۵۷ <sup>b</sup>    | ۷۲۱/۸ <sup>B</sup>  |
| بوتanolی    | ۵۹/۳ <sup>d</sup>   | ۶۰/۵ <sup>E</sup>   |
| اتیل استاتی | ۲۲/۱۶ <sup>e</sup>  | ۳۵/۰۵ <sup>EF</sup> |
| هگزانی      | ۶/۳۸ <sup>e</sup>   | ۹/۹۳ <sup>F</sup>   |
| BHT         | ۸۶۰/۱ <sup>a</sup>  | ۸۶۰/۱ <sup>A</sup>  |

قدرت احیاکنندگی آهن عصاره‌های هسته انار و کنجاله هسته انار به ترتیب با حروف کوچک و بزرگ مشخص شده است.

صدق می‌کند. به گزارش صادقی و همکاران (Sadeghi *et al.*, 2009)، عصاره‌های آبی و اتانولی به دست آمده از هسته انار، دارای بیشترین قدرت احیاکنندگی آهن هستند. اسکریبانوبیل و ساتوس‌بولگا (Escribano-Bail & Satos Buelga, 2003) در مطالعات خود دریافتند که متانول کارآمدترین حلال برای استخراج ترکیبات فنلی (فلاؤنون‌ها، فلاونون‌ها و آنتوسيانین‌ها) است. از سوی دیگر، مشخص شد که استون حلال مناسبی برای استخراج آنتوسيانین‌هاست و بازده بالاتری نسبت به متانول دارد. این مطلب نشان‌دهنده قدرت استخراج ترکیبات آنتی‌اکسیدانی توسط آب، متانول و استون است که با نتایج این پژوهش نیز مطابقت دارد.

کالیترaka و همکاران (Kallithraka *et al.*, 1995)، نقش متانول و استون در استخراج ترکیبات فنلی (پروسيانیدین‌ها و کاتشین‌ها) از هسته انگور، ونگ و همکاران (Wang *et al.*, 2011)، اثر حلال‌های مختلف آب، متانول، اتانول، استون و اتیل‌استات را در استخراج ترکیبات آنتی‌اکسیدانی از پوست انار بررسی کرده و گزارش داده‌اند که حلال‌های متانول، استون و

در بین عصاره‌های مختلف کنجاله هسته انار، بیشترین قدرت احیاکنندگی آهن به عصاره متانولی (۷۲۱/۸ میکرومول بر لیتر آهن II) و سپس عصاره آبی (۲۰۷/۶ میکرومول بر لیتر آهن II) و کمترین آن به عصاره هگزانی (۹/۹۳ میکرومول بر لیتر آهن II) مربوط است که این رقم با نتیجه حلال اتیل‌استات به طور معنی‌داری متفاوت نیست.

همان‌گونه که در جدول ۳ مشاهده می‌شود، قدرت احیاکنندگی عصاره متانولی و استونی هسته انار و کنجاله هسته انار اختلاف قابل توجهی دارند. دلیل این اختلاف را می‌توان به قطبیت این حلال‌ها نسبت داد. با توجه به اینکه در عصاره‌های متانولی و استونی حاصل از هسته انار، به همراه خروج ترکیبات آنتی‌اکسیدانی، به دلیل وجود روغن در دانه، مقدار زیادی از آن نیز وارد عصاره می‌شود و در نتیجه سهم مواد فعال آنتی‌اکسیدانی در وزن ثابت عصاره، در مقایسه با عصاره حاصل از کنجاله، کمتر می‌شود. به همین دلیل در وزن ثابت عصاره هسته انار نسبت به کنجاله، درصد ترکیبات آنتی‌اکسیدانی کاهش می‌یابد و قدرت احیاکنندگی کمتری نشان می‌دهد. این منطق در سایر موارد با وجود اختلاف‌های جزئی نیز

فعالیت آنتی اکسیدانی است. در این مورد غلظت لازم برای غیر فعال کردن  $50\text{ }\mu\text{M}$  درصد از رادیکال‌های آزاد موجود در محیط ( $\text{EC}_{50}$ ) مد نظر قرار گرفت. یادآوری می‌شود که میزان  $\text{EC}_{50}$  با افزایش قدرت مهارکنندگی، کاهش می‌یابد. میانگین نتایج حاصل از اندازه‌گیری و محاسبه  $\text{EC}_{50}$  عصاره‌های مختلف هسته و کنجاله هسته انان را در جدول ۴ گزارش شده است. نتایج تحلیل واریانس عصاره‌های هسته انان و کنجاله هسته انان نشان می‌دهد که میانگین  $\text{EC}_{50}$  عصاره‌ها با اطمینان ۹۹ درصد دارای اختلاف معنی‌داری با یکدیگر هستند.

آب قادر به استخراج بیشترین مقدار ترکیبات آنتی اکسیدانی هستند در نتیجه بیشترین قدرت احیاکنندگی را دارند. یمیس و همکاران (Yemis *et al.*, 2007) نشان دادند که ارتباط زیادی بین مقدار ترکیبات فنلی موجود در هسته و قدرت آنتی اکسیدانی آنها وجود دارد. یافته‌های پژوهش حاضر درخصوص راندمان عصاره‌گیری، نتایج ترکیبات فنلی و قدرت آنتی اکسیدانی (FRAP) با یافته‌های محققان یاد شده هم خوانی دارد. قدرت مهارکنندگی رادیکال آزاد (DPPH) عصاره قدرت مهارکنندگی رادیکال آزاد از جمله شاخص‌های

جدول ۴- مقادیر  $\text{EC}_{50}$  عصاره‌های هسته و کنجاله هسته انان

| نوع عصاره   | هسته انان                     | کنجاله هسته انان              |
|-------------|-------------------------------|-------------------------------|
| آبی         | $0.30 \pm 0.0148^{\text{e}}$  | $0.317 \pm 0.022^{\text{D}}$  |
| استونی      | $0.335 \pm 0.0024^{\text{d}}$ | $0.239 \pm 0.0082^{\text{E}}$ |
| متانولی     | $0.148 \pm 0.0029^{\text{f}}$ | $0.192 \pm 0.0006^{\text{E}}$ |
| بوتانولی    | $1.774 \pm 0.10^{\text{c}}$   | $1.694 \pm 0.0083^{\text{C}}$ |
| اتیل استاتی | $2.013 \pm 0.055^{\text{b}}$  | $1.831 \pm 0.154^{\text{B}}$  |
| هگزانی      | $4.227 \pm 0.067^{\text{a}}$  | $3.879 \pm 0.0819^{\text{A}}$ |
| BHT         | $0.023 \pm 0.0002^{\text{g}}$ | $0.023 \pm 0.0002^{\text{g}}$ |

قدرت مهارکننده رادیکال‌های آزاد عصاره‌های هسته و کنجاله هسته انان به ترتیب با حروف کوچک و

بزرگ مشخص شده است.

در بین عصاره‌های استخراجی از کنجاله هسته انان، بیشترین قدرت مهارکنندگی رادیکال آزاد ( $\text{EC}_{50}$  کمترین) مربوط است به عصاره متانولی ( $0.14 \text{ میلی گرم بر میلی لیتر}$ ), و پس از آن عصاره آبی ( $0.30 \text{ میلی گرم بر میلی لیتر}$ ) و استونی ( $0.33 \text{ میلی گرم بر میلی لیتر}$ ) قرار دارند. کمترین قدرت مهارکنندگی رادیکال آزاد به عصاره هگزانی ( $4.22 \text{ میلی گرم بر میلی لیتر}$ ) اختصاص دارد. این نتایج توانایی قابل توجه حللهای متانول، آب و استون را در استخراج بخش اعظم ترکیبات مهارکننده رادیکال‌های آزاد موجود در هسته انان نشان می‌دهد.

اختلافات جزئی بین نتایج عصاره هسته و عصاره کنجاله نیز پیش از این به میزان روغن و اختلاف در سایر ترکیبات موجود در هسته و کنجاله نسبت داده شده بود.

در بین عصاره‌های هسته انان، بیشترین قدرت مهارکنندگی رادیکال آزاد ( $\text{EC}_{50}$  کمترین) مربوط است به عصاره متانولی ( $0.14 \text{ میلی گرم بر میلی لیتر}$ ), و پس از آن عصاره آبی ( $0.30 \text{ میلی گرم بر میلی لیتر}$ ) و استونی ( $0.33 \text{ میلی گرم بر میلی لیتر}$ ) قرار دارند. کمترین قدرت مهارکنندگی رادیکال آزاد به عصاره هگزانی ( $4.22 \text{ میلی گرم بر میلی لیتر}$ ) اختصاص دارد. این نتایج توانایی قابل توجه حللهای متانول، آب و استون را در استخراج بخش اعظم ترکیبات مهارکننده رادیکال‌های آزاد موجود در هسته انان نشان می‌دهد.

در جدول ۵ مشاهده می‌شود که با افزودن عصاره آبی به روغن سویا پایداری اکسایشی نسبت به نمونه شاهد کاهش می‌یابد ولی شاخص پایداری اکسایشی در نمونه متانولی افزایش نشان می‌دهد. با کاهش قطبیت حلال، پایداری اکسایشی مخلوط روغن و عصاره از نمونه شاهد کمتر می‌شود. کاهش پایداری اکسایشی نمونه‌های حاوی عصاره‌های غیرقطبی، با توجه به نتایج بخش‌های قبل مبنی بر وجود خواص آنتی‌اکسیدانی، کمتر مورد انتظار است ولی با وجود خواص آنتی‌اکسیدانی کم عصاره‌های غیرقطبی، انتظار کاهش پایداری اکسایشی به کمتر از مقدار نمونه شاهد وجود نداشت. همچنین در خصوص نمونه حاوی عصاره آبی با توجه به وجود ترکیبات آنتی‌اکسیدانی انحلال‌پذیر در آب پیش‌بینی می‌شد که این عصاره تأثیری بر پایداری اکسایشی نداشته باشد. با وجود این، پایداری اکسایشی این نمونه از شاهد کمتر بود.

داده‌های مربوط به سنجش قدرت مهارکنندگی رادیکال آزاد عصاره‌ها نیز نتایج قبل مبنی بر باقیماندن ترکیبات آنتی‌اکسیدانی را در کنجاله حاصل از فرایند روغن‌کشی تأیید می‌کنند. نتایج کلی مربوط به آزمایش‌های احیاکنندگی آهن و اندازه‌گیری ترکیبات فنلی با نتایج به دست آمده از این تحقیق مطابقت دارد.

#### پایداری اکسایشی عصاره

نتایج تجزیه واریانس اثر نوع عصاره استحصالی از هسته انار بر پایداری اکسایشی روغن تصفیه شده سویا نشان می‌دهد که نوع عصاره اثر معنی‌داری (سطح ۱ درصد) بر پایداری اکسایشی روغن تصفیه شده سویا دارد. اثر افزودن عصاره‌های استحصالی از هسته انار بر شاخص پایداری اکسایشی (OSI) روغن خالص شده سویا در جدول ۵، نشان داده شده است. در بین عصاره‌های مورد مطالعه تنها عصاره متانولی به طور معنی‌داری پایداری اکسایشی روغن تخلیص شده سویا را افزایش داده است.

جدول ۵- پایداری اکسایشی روغن سویایی تصفیه شده حاوی دو درصد عصاره

| نمونه                         | پایداری اکسایشی (ساعت) |
|-------------------------------|------------------------|
| روغن سویا (شاهد)              | ۴/۴۳ <sup>c</sup>      |
| روغن سویا و آنتی‌اکسیدان BHT  | ۵/۱ <sup>b</sup>       |
| روغن سویا و عصاره آبی         | ۳/۷۵ <sup>d</sup>      |
| روغن سویا و عصاره متانولی     | ۶/۲ <sup>a</sup>       |
| روغن سویا و عصاره بوتانولی    | ۳/۶۶ <sup>d</sup>      |
| روغن سویا و عصاره استونی      | ۳/۴۴ <sup>e</sup>      |
| روغن سویا و عصاره اتیل استاتی | ۳/۰۸ <sup>f</sup>      |
| روغن سویا و عصاره هگزانی      | ۲/۸۱ <sup>g</sup>      |

در هر ستون میانگین‌های دارای حروف مشترک در سطح احتمال ۵ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند.

بوتانولی و استونی هسته انار مقادیری متفاوت از روغن استحصال شده از هسته را دارند. به نظر می‌رسد به علت ناپایداری روغن مذکور با اضافه شدن هر یک از عصاره‌ها به روغن سویا، بسته به میزان روغن موجود در عصاره، اکسایش روغن سویا تشدید می‌شود. بنابراین نمونه‌های

اساس کار در آزمون رنسیمت بر مبنای استفاده از دمای بالا و جریان هوا در نمونه روغن است تا پایداری آن در شرایط مشخص شده تعیین و مقایسه شود. روغن انار به علت داشتن مقادیر بالای اسیدپونیسیک (۷۶ درصد) روغنی ناپایدار است. عصاره‌های هگزانی، اتیل استاتی،

موجود در آن مورد مطالعه قرار گرفت. به منظور بررسی کارآیی آنتی اکسیدانی هسته انار و هسته روغن کشی شده آن (کنجاله)، اثر نوع حلال بررسی شد. نتایج نشان می‌دهد که بیشترین راندمان عصاره‌گیری از هسته و کنجاله هسته انار بهتر ترتیب با استفاده از حلال‌های هگزان و استون به دست می‌آید. بیشترین و کمترین میزان ترکیبات فنلی هسته انار، به ترتیب در عصاره‌های متانولی و هگزانی ( $27/99$  و  $27/99$  میلی‌گرم بر کیلوگرم روغن) اندازه‌گیری شد. نتایج بررسی قدرت آنتی اکسیدانی عصاره‌های مختلف با استفاده از آزمون‌های FRAP و DPPH نشان می‌دهد که عصاره‌های متانولی و آبی به ترتیب قوی‌ترین عصاره‌ها را از نظر آنتی اکسیدانی به دست می‌دهند. ولی با توجه به سالم، ارزان و در دسترس بودن آب و از طرفی نزدیک بودن قدرت آنتی اکسیدانی آن به قدرت آنتی اکسیدانی عصاره متانولی، آب مناسب‌ترین حلال برای استحصال ترکیبات آنتی اکسیدانی، به خصوص ترکیبات فنلی انتخاب شد. مقایسه تأثیر عصاره‌های مختلف بر میزان پایداری اکسایشی روغن سویای تخلیص شده (شاهد) نشان می‌دهد که عصاره متانولی به صورت معنی‌داری پایداری اکسایشی نمونه شاهد را افزایش می‌دهد.

روغن سویای حاوی عصاره‌های مذکور، همگی پایداری اکسایشی پایین‌تری نسبت به روغن سویای خالص دارند. همچنین احتمال استخراج ترکیبات پرواکسیدان توسط حلال‌های گفته شده از هسته انار وجود دارد که اکسایش روغن سویا را تسريع می‌کنند. عصاره آبی با داشتن قدرت آنتی اکسیدانی بالا نیز، به علت انحلال‌پذیری کم در روغن سویا، نمی‌تواند مؤثر واقع شود و سرانجام پایداری اکسایشی کمتری نسبت به شاهد نشان داد. در این میان عصاره متانولی با داشتن قدرت بالای آنتی اکسیدانی و انحلال‌پذیری خوب در روغن، از پایداری اکسایشی نسبتاً بالایی نسبت به شاهد برخوردار است.

### نتیجه‌گیری

هسته انار محصول فرعی و جانبی کارخانه‌های صنعتی فرآوری انار، منبع خوبی از ترکیبات ارزشمند غذایی از جمله آنتی اکسیدان‌هاست که می‌تواند به عنوان افروندنی خوراکی به صورت مستقیم یا غیرمستقیم دارای کاربردهای زیادی باشد. اما فقدان اطلاعات لازم در خصوص ترکیبات زیست فعال هسته انار ایرانی می‌طلبد که تحقیقات بیشتری در مورد شناسایی ترکیبات مؤثر آن انجام شود. به همین منظور، اثر ترکیبات آنتی اکسیدانی

### مراجع

- Anon. 1993. Official Methods and Recommended Practices of the American Oil Chemists Society. 4<sup>th</sup> Ed. American Oil Chemists' Society. AOCS Press.
- Anon. 2005. Official Methods of Analysis of the Association of the Official Analytical Chemists. Association of Official Analytical Chemists. AOAC Pub.
- Aviram, M., Rosenblat, M., Gaitini, D. and Nitecki, S. 2004. Pomegranate juice consumption for 3 years by patients with carotid artery stenosis reduces common carotid intima-media thickness, blood pressure and LDL oxidation. Clin. Nutr. 23(3): 423-433.
- Capannesi, C., Palchetti, I., Mascini, M. and Parenti, A. 2000. Electrochemical sensor and biosensor for polyphenols detection in olive oils. Food Chem. 71(4): 553-562.
- Farhoosh, R. 2007. The effect of operational parameters of the Rancimat method on the determination of the oxidative stability measures and shelf-life prediction of Soybean oil. J. Am. Oil Chem. Soc. 84(3): 205-209.

- Gil, M. I., Tomas-Barberan, F. A., Hess-Pierce, B., Holcroft, D. M. and Kader, A. A. 2000. Antioxidant activity of pomegranate juice and its relationship with phenolic composition and processing. *J. Agric. Food Chem.* 48, 4581-4589.
- Hernandez, P., Melgarejo, J., Olias, M. and Artes, F. 1998. Fatty acid composition and total lipid content of seed oil from three commercial pomegranate cultivars. Proceedings of the Symposium on Production, Processing and Marketing of Pomegranate in the Mediterranean Region: Advances in Research and Technology. Oct. 15-17. Orihuela. Spain. 205-209.
- Jayaprakasha, G. K. 2003. Antibacterial and antioxidant activities of grape (*Vitis vinifera*) seed extracts. *Food Res. Int.* 36, 117-122.
- Kallithraka, S., Viguera, C. G. and Bakker, J. 1995. Survey of Solvents for the extraction of grape seed phenolics. *Phytochem. Analysis.* 6, 265-267.
- Khan, N., Afaq, F., Kweon, M. H., Kim, K. and Mukhtar, H. 2007. Consumption of pomegranate fruit extract inhibits growth and progression of primary lung tumors in mice. *Cancer Res.* 67(7): 3475-3482.
- Kohno, M., Iwabuchi, M., Koba, K. and Imamura, J. 2004. Production of an isomer of conjugated linolenic acid, puniceic acid, in rapeseed and rice. Proceedings of the 16<sup>th</sup> International Plant Lipid Symposium. June 1-4. Budapest. Hungary. 166-168.
- Molero Gbmez, A., Pereyra Lopez, C. and Martinez de la Ossa, E. 1996. Recovery of grape seed oil by liquid and supercritical carbon dioxide extraction: a comparison with conventional solvent extraction. *Chem. Eng. Biochem. Eng.* 61(3): 227-231.
- Ozgen, M., Durgac, C., Serce, S. and Kaya, C. 2008. Chemical and antioxidant properties of pomegranate cultivars grown in the Mediterranean region of Turkey. *Food Chem.* 111, 703-706.
- Pekic, B. and Kovac, V. 1997. Study of the extraction of Proanthocyanidins from grape seeds. *Food Chem.* 61, 201-206.
- Sadeghi, N., Jannat, B., Oveis, M. R., Hajimahmoodi, M. and Photovat, M. 2009. Antioxidant activity of Iranian pomegranate (*Punica granatum* L.) seed extracts. *J. Agric. Sci. Technol.* 11(5): 633-638.
- Saha, S. S. and Ghosh, M. 2009. Comparative study of antioxidant activity of [alpha]-eleostearic acid and puniceic acid against oxidative stress generated by sodium arsenite. *Food Chem. Toxicol.* 47(10): 2551-2556.
- Seeram, N. P. 2005. In vitro antiproliferative, apoptotic and antioxidant activities of punicalagin, ellagic acid and a total pomegranate tannin extract are enhanced in combination with other polyphenols as found in pomegranate juice. *J. Nutr. Biochem.* 16(6): 360-367.
- Shantha, N. C. and Decker, E. A. 1994. Rapid, sensitive, iron-based spectrophotometric methods for determination of peroxide values of food lipids. *J. AOAC Int.* 77(2): 421-424.
- Singh, R. P., Chidambara Murthy, K. N. and Jayaprakasha, G. K. 2002. Studies on the antioxidant activity of pomegranate (*Punica granatum*) peel and seed extracts using in vitro models. *J. Agric. Food Chem.* 50 (1): 81-86.
- Escribano-Bail, M. T. and Satos-Buelga, C. 2003. Polyphenol Extraction from Foods. In: Williamson, G. and Santos-Buelga, C. (Eds.) Methods in Polyphenol Analysis. Royal Society of Chemistry Pub. Cambridge. United Kingdom.

ارزیابی خواص آنتی اکسپیدانی و آنتی رادیکال های آزاد...

Wang, Zh., Pan, Zh., Ma, H. and Atungulu, G. 2011. Extraction of phenolics, proanthocyanidins and flavonoids from peel of pomegranate Marc. Open Food Sci. J. 5, 17-25.

Yemis, O., Bakkalbasi, E. and Artik, N. 2007. Antioxidative activities of grape (*Vitis vinifera*) seed extracts obtained from different varieties grown in Turkey. Int. J. Food Sci. Technol. 43(1): 154-159.

## Antioxidant and Antiradical Properties of Pomegranate Seed Extract (*Punica granatum L.*)

Sh. Basiri

\* Corresponding Author: Scientific Member, Khorasan Razavi Agriculture & Natural Resources Research Center, Khorasan Razavi, Iran. E-mail: shbasiri35@yahoo.com

Received: 8 September 2012, Accepted: 15 June 2013

The effect of 6 solvents with different polarities on the extraction of pomegranate seed extracts was studied. Extraction efficiency, reducing activity, radical scavenging properties and the effect of each extract on thermal resistance (oxidative stability index) of antioxidant-free soybean oil were analyzed using a factorial test in a completely randomized design with 3 replications. The results showed that the highest extraction yield from pomegranate seeds was hexane extract and from defatted seeds was acetone extract. The antioxidant properties of the different extracts were analyzed using FRAP and DPPH and revealed that methanol seed extract had the highest antioxidant properties. The antioxidant efficiency of the seed extracts prepared using solvents in combination with antioxidant-free soybean oil was measured using a Rancimat. The results showed that methanol seed extract increased the oxidative stability of the oil sample.

**Keywords:** Antioxidant properties, Pomegranate seed, Radical scavenging property, Rancimat, Reducing activity