

## سنجش محتوای فنل و فلاونوئید تام و بررسی خاصیت آنتی‌اکسیدانی عصاره برگ درختان انجیر (*Ficus carica*) و لرگ (*Pterocarya fraxinifolia*) با روش اسپکتروفتومتری و کروماتوگرافی مایع با کارآیی بالا

ناصر جعفری<sup>۱\*</sup>، پوران‌دوخت نادری<sup>۱</sup> و محمد علی ابراهیم‌زاده<sup>۲</sup>

<sup>۱</sup> گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه مازندران، بابلسر، ایران

<sup>۲</sup> مرکز تحقیقات علوم دارویی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی مازندران، ساری، ایران

### چکیده

در پژوهش حاضر، فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره برگ درختان لرگ (*Pterocarya fraxinifolia*) از تیره Juglandaceae و انجیر (*Ficus carica*) از تیره Moraceae، با روش اسپکتروفتومتری و کروماتوگرافی مایع با کارآیی بالا بررسی شد. برای این منظور، برگ‌های درختان انجیر از جنگل نور در مازندران، جنگل شصت کلاته در گلستان و جنگل اسالم در گیلان و برگ‌های درختان لرگ از جنگل نور در مازندران و روستای وطنای بندرگز در گلستان و جنگل اسالم در گیلان جمع‌آوری شدند. میزان ترکیبات فنلی (گالیک اسید، کوماریک اسید و کوئرستین) نیز با روش کروماتوگرافی مایع با کارآیی بالا اندازه‌گیری شد. در آزمون به دام‌اندازی رادیکال‌های آزاد DPPH غلظت مهار ۵۰ درصد حداکثر  $595/12 \pm 21/4$  میکروگرم بر میلی‌لیتر در عصاره متانولی برگ لرگ مشاهده شد. با توجه به زمان بازداری، میزان سه ترکیب فنلی گالیک اسید، کوماریک اسید و کوئرستین در عصاره‌های متانولی برگ انجیر و در عصاره‌های متانولی برگ لرگ، گالیک اسید و کوماریک اسید شناسایی شدند. بیشترین میزان گالیک اسید (۷۸/۹۳) و کوماریک اسید (۸/۱۴) در عصاره‌های برگ‌های لرگ اسالم و کمترین میزان گالیک اسید (۸/۵۶) و کوماریک اسید (۰/۸۹) بر حسب میلی‌گرم بر گرم وزن خشک در عصاره‌های برگ انجیر نور مشاهده شد. بر اساس کروماتوگرام استاندارد زمان بازداری گالیک اسید (۲/۳۸۳)، کوماریک اسید (۳/۸۱۷) و کوئرستین (۷/۲۱۷) گزارش شد. پژوهش حاضر نشان داد که بین عوامل خاک نظیر: پتاسیم، سدیم، فسفر و ازت با میزان ترکیبات آنتی‌اکسیدان فنلی در عصاره‌های برگ هر دو گیاه همبستگی معنی‌داری وجود دارد.

**واژه‌های کلیدی:** انجیر، لرگ، ترکیبات فنلی، فلاونوئید، کروماتوگرافی مایع با کارآیی بالا (HPLC)

## مقدمه

گیاهان گروه بزرگ و متنوعی از ترکیبات آلی به نام متابولیت‌های ثانوی را تولید می‌کنند که توسط انسان به عنوان ترکیب دارویی مصرف می‌شوند. متابولیت‌های ثانوی منحصر به یک گونه، اغلب طی یک دوره رشد و نموی خاص در گیاه تولید می‌شوند. متابولیت‌های ثانوی دارای عملکردهای اکولوژیک مهم در گیاهان هستند. این دسته از ترکیبات، گیاهان را فقط در مقابل میکروب‌ها حفظ نمی‌کند بلکه در برابر گیاه‌خواران، رقابت گیاه با گیاه و همزیستی گیاه با میکروب نیز نقش دارند (Wink, 2010). متابولیت‌های ثانوی در زیست فناوری به عنوان دارو، علف‌کش‌های زیستی، عوامل طعم دهنده، رنگ‌های طبیعی، سم‌ها، مواد توهم‌زا (مانند کوکائین، هروئین، مورفین) و عطرها استفاده می‌شوند (Mazid et al., 2011).

درخت انجیر با نام علمی *Ficus carica* از تیره *Moraceae* (Rashidi and Nouredini, 2011) منشأ اصلی آن نواحی مدیترانه‌ای است، اما امروزه در اغلب نواحی دنیا می‌روید. در ایران، در اغلب جنگل‌های شمالی و سواحل دریای مازندران، آذربایجان، اصفهان، فارس، خوزستان و خراسان پراکندگی دارد (Tavakoli Saberi and Sedaghat, 2004). شواهد تاریخی نشان می‌دهد که مردم در دوران‌های قدیم درخت انجیر را به خوبی می‌شناختند و از آن استفاده می‌کردند، به طوری که در قدیمی‌ترین آثار، از مشخصات این درخت و فواید آن نام برده شده است. در گذشته از جوشانده برگ انجیر در بیماری دیابت و سنگ‌های کلیوی استفاده می‌نمودند (Rashidi and Nouredini, 2008). پژوهش‌های اخیر نشان می‌دهد

جوشانده و عصاره الکلی برگ انجیر دارای اثر ضد دیابت است و سطح گلوکز خون را کاهش می‌دهد (Kar et al., 2003). Browics (1978) لرگ را گونه‌ای با نیاز قابل توجه به رطوبت خاک و هوا معرفی نموده است که در خاک‌های آبرفتی (alluvial soil) یا دوره‌های پایدار غرقابی رشد می‌نمایند (Browics, 1978).

تنوع گسترده‌ای از مولکول‌های آنتی‌اکسیدانی نظیر: ترکیبات فنلی، اسیدهای فنلی، فلاونوئیدها، کوئینون‌ها و تانن‌ها، توکوفرول‌ها، کاروتنوئیدها و آسکوربیک اسید در گیاهان حضور دارند. این آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی در بخش‌های مختلف گیاه مانند: چوب، پوست، ساقه، میوه، برگ، ریشه، گل، دانه‌گرده و بذر توزیع شده‌اند (Chanwitheesuk et al., 2005). ترکیبات فنلی آنتی‌اکسیدانی ممکن است به عنوان اجزای مهارکننده رادیکال‌های آزاد یا کلات‌کننده یون‌های فلزی فعال در واکنش‌های احیا که قادر به کاتالیز پراکسیداسیون لیپیدها هستند، مصرف شوند (Schroeter et al., 2002). این ترکیبات در کموتاکسونومی نیز کاربرد وسیعی دارند. فلاونوئیدها یکی از بزرگترین گروه‌های ترکیبات طبیعی جزو ترکیبات فنلی هستند (Thrugnanavel et al., 2007). فلاونوئیدها و سایر ترکیبات فنلی انتشار وسیعی در گیاهان دارند و فعالیت زیستی متنوع این ترکیبات از جمله تأثیرات آنتی‌اکسیدان و ضد میکروبی آنها در بسیاری از بررسی‌ها گزارش شده است.

با توجه به کاربردهای فراوان گیاهان و عصاره آنها در صنایع مهمی همچون: داروسازی، غذایی، آرایشی و بهداشتی و عطرسازی و موقعیت ویژه جغرافیایی کشور

۷۶۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتوفتومتر (مدل JENWAY 6305، شرکت JENWAY، انگلستان) در مقابل بلانک خوانده شد، از گالیک اسید به عنوان استاندارد برای رسم منحنی کالیبراسیون استفاده شد. میزان تام فنولیک بر اساس میزان معادل میلی گرم گالیک اسید در گرم عصاره گزارش شد. آزمایش‌ها سه بار تکرار و میانگین آنها گزارش شد (Slinkard and Singleton, 1977).

محتوای تام فلاونوئید با استفاده از معرف آلومینیوم کلرید اندازه‌گیری شد. به ۰/۵ میلی لیتر از هر عصاره (۱۰ میلی گرم بر میلی لیتر)، ۱/۵ میلی لیتر متانول، ۰/۱ میلی لیتر از محلول آلومینیوم کلرید ۱۰ درصد در اتانول، ۰/۱ میلی لیتر از استات پتاسیم ۱ مولار و ۲/۸ میلی لیتر آب مقطر اضافه شد. جذب مخلوط ۳۰ دقیقه پس از نگهداری در دمای اتاق، در طول موج ۴۱۵ نانومتر در مقابل بلانک خوانده شد. از کوئرتستین به عنوان استاندارد برای رسم منحنی کالیبراسیون استفاده شد. میزان فلاونوئید بر اساس میزان معادل میلی گرم کوئرتستین در گرم عصاره گزارش گردید (Chang et al., 2002). آزمایش‌ها سه بار تکرار و میانگین آنها گزارش شد.

#### شرایط کروماتوگرافی مایع: ابتدا آشکارساز UV

به مدت ۱۰ دقیقه گرم شد و پیش از تزریق نمونه فاز متحرک به مدت ۲۰ دقیقه در شرایط آزمایش از ستون جداسازی عبور داده شد. سپس، ۲۰ میکرولیتر از نمونه‌ها به دستگاه تزریق شدند. جداسازی در دمای ۲۸ درجه سانتیگراد و در طول موج ۲۸۰ نانومتر انجام شد (Hurst et al., 1983).

#### آماده‌سازی نمونه‌ها و استاندارد برای

کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا: جهت تهیه محلول استاندارد، ۵ میلی گرم کوماریک اسید،

ایران با آب و هوای بسیار متنوع، بررسی وجود ارتباط بین عوامل محیطی و اکولوژیک با تولید و تجمع متابولیت‌های ثانویه در گیاهان می‌تواند بسیار مفید باشد.

#### مواد و روش‌ها

برگ‌های درختان انجیر از جنگل نور در مازندران، جنگل شصت کلاته در گلستان و جنگل اسالم در گیلان و برگ‌های درختان لرگ از جنگل نور در مازندران و روستای وطنای بندرگز در گلستان و جنگل اسالم در گیلان جمع‌آوری شد، ویژگی‌های اقلیمی مناطق جمع‌آوری گیاهان در جدول ۱ نشان داده شده است. برگ‌های استفاده شده در پژوهش حاضر، در تیر ماه ۱۳۹۱ در یک جهت شیب و با سه تکرار جمع‌آوری گردید و پس از شستشو با آب در محیط سایه در هوای آزاد خشک شدند. نمونه‌های خشک شده پس از پودر شدن در یخچال نگهداری شد و در زمان عصاره‌گیری متانول ۷۰ درصد به آن افزوده و با روش سوکسله عصاره‌گیری شد، متانول توسط دستگاه روتاری (تبخیر کننده چرخان) حذف شد و در نهایت، عصاره‌ها توسط دستگاه فریز درایر به طور کامل خشک شد. تمام مواد شیمیایی و حلال‌های مورد استفاده در پژوهش حاضر، دارای بالاترین درصد خلوص و از شرکت مرک آلمان تهیه شده بودند.

#### اندازه‌گیری میزان کل ترکیبات فنلی و

فلاونوئیدی: محتوای تام فنلی با استفاده از معرف فولین-سیوکالتیو اندازه‌گیری شد. به ۰/۵ میلی لیتر از هر عصاره (۱۰ میلی گرم بر میلی لیتر) ۲/۵ میلی لیتر واکنشگر فولین-سیوکالتیو ۰/۲ نرمال افزوده شد، پس از ۵ دقیقه ۲ میلی لیتر از محلول ۷۵ گرم بر لیتر کربنات سدیم به آن اضافه شد. پس از ۲ ساعت، جذب مخلوط در طول موج

بایکاس) درصد مواد آلی با روش والکلی و بلاک، هدایت الکتریکی توسط دستگاه هدایت الکتریکی سنج، ازت با روش کجلدال، فسفر قابل جذب با روش آلسن، کلسیم و منیزیم با روش تیتراسون (کمپلکسومتری) اندازه‌گیری شد (Zarin Kafsh, 1983؛ Dewis and Freitas, 1984).

**تحلیل آماری:** تمامی اندازه‌گیری‌ها سه بار تکرار و داده‌ها به صورت  $Mean \pm SD$  گزارش شد. برای ترسیم منحنی‌ها از نرم‌افزار Excel و برای تحلیل آماری از نرم‌افزار SPSS نسخه ۱۹ استفاده شد. مقایسه میانگین داده‌ها با استفاده از آزمون واریانس چند متغیره UNIANOVA و اختلاف آماری کمتر از ۵ درصد معنی‌دار در نظر گرفته شد. همچنین، ضرایب همبستگی ساده بین زوج صفات برای به دست آوردن میزان ارتباط صفات با یکدیگر با روش Pearson (۱۸۹۶) محاسبه شد.

کوئرستین و گالیک اسید در ۵۰ میلی‌لیتر متانول حل شد، سپس از این محلول، غلظت‌های پایین‌تر تهیه شد. پس از آن، محلول از فیلتر ۰/۲ میکرولیتر عبور داده شد. مقدار ۲۵ میلی‌گرم از عصاره‌های خشک مناطق مختلف به طور جداگانه در ۲۵ میلی‌لیتر متانول حل و از فیلتر ۰/۲ میکرولیتر عبور داده شد. محلول‌ها جهت تزریق به دستگاه HPLC (High Performance Liquid Chromatography) (مدل AZURA، شرکت KNAUER، آلمان) آماده شد.

**تجزیه خاک:** نمونه‌های خاک ابتدا در شرایط آزمایشگاه پهن و خشک شد؛ پس از کوبیده شدن و الک شدن از صافی ۲ میلی‌متری در ظروف درب بسته پلاستیک جهت انجام تجزیه فیزیکی و شیمیایی نگهداری شد. اسیدیته با استفاده از دستگاه pH متر با نسبت ۱ به ۲۵ مخلوط خاک و آب، دانه‌بندی با روش دانسی متر (روش

جدول ۱- ویژگی‌های اقلیمی مناطق جمع‌آوری گیاه

میانگین بارندگی (میلی‌متر)	میانگین حداکثر دمای سالانه (سانتیگراد)	میانگین حداقل دمای سالانه (سانتیگراد)	میانگین دمای سالانه (سانتیگراد)	ارتفاع (متر بالای سطح دریا)	موقعیت جغرافیایی E	موقعیت جغرافیایی N	منطقه جمع‌آوری
۱۳۸۰/۸	۲۹/۶	۲/۸	۱۵/۱	۲۲۹	۴۸ ۵۱/۷۲۱	۳۷ ۴۱/۵۲۷	اسالم
۱۲۹۳/۵	۲۸/۷	۳/۹	۱۶/۴	-۱۲	۵۲ ۲/۸۸۹	۳۶ ۳۴/۹۰۷	نور
۶۰۱	۳۲/۶	۳/۴	۱۷/۸	۱۶۶	۵۳ ۵۸/۲۳۳	۳۶ ۴۲/۶۵۴	بندرگز
۶۰۱	۳۲/۶	۳/۴	۱۷/۸	۲۴۵	۵۴ ۲۱/۸۸۰	۳۶ ۴۷/۴۲۴	گرگان

## نتایج

بازده استخراج عصاره‌های برگ درختان انجیر و لرگ جمع‌آوری شده از مناطق مختلف با استفاده از حلال متانول و با روش سوکسله اندازه‌گیری شد و راندمان بازده هر یک از آنها در جدول ۲ نشان داده شده است. کمترین میانگین درصد بازده عصاره در برگ‌های درختان انجیر جمع‌آوری شده از منطقه اسالم

به میزان ۷/۴ درصد و بیشترین راندمان استخراج به میزان ۲۱/۳ درصد در عصاره برگ‌های درختان لرگ جنگل نور مشاهده شد.

**محتوای تام فنلی:** میزان کل ترکیبات فنلی با معرف فولین-سیوکالتیو (Slinkard and Singleton, 1977) به صورت اکی‌والان گالیک اسید در گرم عصاره بر اساس رابطه ۱ محاسبه شد و نتایج آن در جدول ۳

ترکیبات فلاونوئیدی برگ‌های انجیر و لرگ در جدول ۴ نشان داده شده است. مقدار ترکیبات فلاونوئیدی عصاره‌های برگ انجیر مناطق مختلف (بر حسب میلی‌گرم کوئرستین در گرم وزن خشک عصاره) عصاره‌های برگ‌های انجیر و لرگ منطقه اسالم بیشترین مقدار ترکیبات فلاونوئیدی و عصاره‌های برگ‌های انجیر نور و لرگ بندرگز کمترین میزان فلاونوئید را داشتند.

$$Y=0.006X + 0.007 \quad R^2=0.999 \quad \text{رابطه ۲:}$$

جدول ۳- محتوای تام فنلی موجود در عصاره‌های برگ انجیر و لرگ مناطق مختلف

ارزیابی محتوای تام فنلی (میلی‌گرم بر گرم)	نمونه مورد بررسی	نوع گیاه
۱۹۲/۷۵ ± ۸/۵	برگ انجیر اسالم	انجیر
۵۹/۷۵ ± ۳/۲	برگ انجیر نور	
۱۴۰ ± ۴/۳	برگ انجیر گرگان	
۳۸۲/۵۳ ± ۹/۵	برگ لرگ اسالم	لرگ
۲۷۷ ± ۸/۱	برگ لرگ نور	
۲۳۷/۷۵ ± ۶/۵	برگ لرگ بندرگز	

آمده است. نتایج ترکیبات فنلی تام عصاره‌های برگ انجیر و لرگ مناطق مختلف (بر حسب میلی‌گرم گالیک اسید در گرم وزن خشک عصاره) بیشترین مقدار ترکیبات فنلی کل مربوط به عصاره‌های برگ‌های انجیر و لرگ منطقه اسالم گزارش شد.

$$Y=0.005X + 0.063 \quad R^2=0.998 \quad \text{رابطه ۱:}$$

محتوای فلاونوئیدی تام بر اساس رابطه ۲ برای عصاره متانولی برگ‌های مناطق مختلف به صورت اکی‌والان میلی‌گرم کوئرستین در گرم عصاره محاسبه شد. مقدار

جدول ۲- درصد بازده عصاره‌های برگ انجیر و لرگ مناطق مختلف

نام گیاه	نمونه مورد بررسی	بازده استخراج (درصد)
انجیر	برگ انجیر اسالم	۷/۴
	برگ انجیر نور	۹/۵
	برگ انجیر گرگان	۹/۱
لرگ	برگ لرگ اسالم	۱۷/۱
	برگ لرگ نور	۲۱/۳
	برگ لرگ بندرگز	۱۵/۳

جدول ۴- محتوای تام فلاونوئیدی موجود در عصاره‌های برگ انجیر و لرگ مناطق مختلف

ارزیابی محتوای تام فنلی (میلی‌گرم بر گرم)	نمونه مورد بررسی	نوع گیاه
۱۵۲/۲۹ ± ۷	برگ انجیر اسالم	انجیر
۹۴/۷۹ ± ۲/۱	برگ انجیر نور	
۱۰۵/۲۰ ± ۲/۴	برگ انجیر گرگان	
۹۷/۵ ± ۲/۷	برگ لرگ اسالم	لرگ
۸۸/۳۳ ± ۳/۲	برگ لرگ نور	
۶۶/۰۴ ± ۲/۱	برگ لرگ بندرگز	

میزان IC50 (غلظتی که در آن ۵۰ درصد رادیکال DPPH مهار می‌شود) عصاره‌های متانولی برگ‌های لرگ و انجیر جمع‌آوری شده از مناطق مختلف نشان می‌دهد. آسکوربیک اسید و Butylated BHA (Hydroxyanisole) به عنوان استاندارد مورد استفاده

**روش DPPH:** استفاده از رادیکال آزاد DPPH (2, 2-diphenyl-1-picrylhydrazyl) برای بررسی خاصیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌های گیاهی و به طور کلی آنتی‌اکسیدانی‌های طبیعی، یکی از پرکاربردترین روش‌های سنجش قدرت آنتی‌اکسیدان است. جدول ۵

قرار گرفت.

لرگ و انجیر در روش به دام‌اندازی رادیکال آزاد نیتریک اکسید، با محاسبه IC50 در جدول ۶ نشان داده شده است. از کوئرستین به عنوان استاندارد برای مقایسه استفاده شد. با توجه به جدول ۶ عصاره‌های برگ‌های انجیر اسالم و گرگان فعالیت آنتی‌اکسیدانی بهتری نسبت به استاندارد کوئرستین در به دام‌اندازی رادیکال نیتریک اکسید داشتند، اما عصاره برگ‌های انجیر اسالم نسبت به دو منطقه دیگر بهترین فعالیت آنتی‌اکسیدانی را نشان دادند. عصاره برگ‌های لرگ اسالم و نور نسبت به استاندارد کوئرستین فعالیت آنتی‌اکسیدانی بهتری در به دام‌اندازی رادیکال نیتریک اکسید داشتند.

داده‌های جدول ۵ نشان می‌دهد که عصاره برگ‌های انجیر منطقه اسالم بهترین فعالیت آنتی‌اکسیدانی را در به دام‌اندازی رادیکال DPPH نسبت به دو منطقه دیگر دارند. عصاره‌های برگ‌های لرگ جمع‌آوری شده از هر سه منطقه نسبت به آنتی‌اکسیدان سنتزی BHA فعالیت آنتی‌اکسیدانی بهتری را در به دام‌اندازی رادیکال DPPH نشان دادند اما عصاره برگ‌های لرگ منطقه اسالم فعالیت آنتی‌اکسیدانی بهتری نسبت به دو منطقه دیگر داشت.

### روش به دام‌اندازی رادیکال آزاد نیتریک

اکسید: نتایج ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی دو گیاه

جدول ۵- ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌های برگ انجیر و لرگ مناطق مختلف و استاندارد با روش DPPH

نوع گیاه	نمونه مورد بررسی	IC50 (میکروگرم بر میلی‌لیتر)
انجیر	برگ انجیر اسالم	86/55 ± 3/9
	برگ انجیر نور	412/18 ± 13/24
	برگ انجیر گرگان	151/038 ± 6/6
	آسکوربیک اسید	5/04 ± 0/02
	BHA	53/82 ± 3/2
لرگ	برگ لرگ اسالم	19/09 ± 1/1
	برگ لرگ نور	23/32 ± 0/7
	برگ لرگ بندرگز	38/89 ± 1/6
	آسکوربیک اسید	5/04 ± 0/02
	BHA	53/82 ± 3/2

جدول ۶- ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌های برگ انجیر و لرگ مناطق مختلف و استاندارد با روش به دام‌اندازی رادیکال نیتریک اکسید

نوع گیاه	نمونه مورد بررسی	IC50 (میکروگرم بر میلی‌لیتر)
انجیر	برگ انجیر اسالم	36 ± 1/8
	برگ انجیر نور	270 ± 7/9
	برگ انجیر گرگان	161/12 ± 6/28
	کوئرستین	195 ± 6/2
لرگ	برگ لرگ اسالم	18/52 ± 0/48
	برگ لرگ نور	30/32 ± 1/6
	برگ لرگ بندرگز	261/58 ± 7/4
	کوئرستین	195 ± 6/2

به دو منطقه دیگر نشان دادند. میزان فعالیت احیاکنندگی آنها در غلظت‌های بالای آسکوربیک اسید هم بهتر است.

**آزمون شلات‌دهندگی فلزات:** میزان شلات‌دهندگی آهن توسط عصاره‌های برگ انجیر و لرگ با محاسبه IC50، در جدول ۹ نشان داده شده است. در این آزمون، EDTA به عنوان استاندارد انتخاب شد به طوری که به طور کامل یون آهن دو ظرفیتی را شلات داده و از محیط خارج می‌کند. با توجه به جدول ۹ عصاره‌های برگ‌های انجیر منطقه نور فعالیت آنتی‌اکسیدانی بهتری را در آزمون شلات‌دهندگی آهن دو ظرفیتی نسبت به دو منطقه داشت. عصاره‌های برگ‌های لرگ منطقه نور هم در آزمون شلات‌دهندگی آهن دو ظرفیتی از فعالیت آنتی‌اکسیدانی خوبی نسبت به دو منطقه دیگر برخوردار بود.

**ارزیابی میزان احیاکنندگی:** در روش قدرت احیاکنندگی، توانایی عصاره‌ها برای احیای آهن سه ظرفیتی و تبدیل آن به آهن دو ظرفیتی سنجیده می‌شود. میزان جذب در آزمون احیاکنندگی عصاره‌های متانولی برگ‌های انجیر و لرگ در جدول‌های ۷ و ۸ نشان داده شده است. افزایش جذب در این طول موج بیانگر افزایش قابلیت احیاکنندگی است. از آسکوربیک اسید به عنوان استاندارد استفاده شد.

بر اساس جدول ۷ عصاره‌های برگ‌های انجیر اسالم فعالیت آنتی‌اکسیدانی بهتری را در آزمون احیاکنندگی آهن سه ظرفیتی نسبت به دو منطقه دیگر نشان دادند، در صورتی که فعالیت ضعیف‌تری نسبت به آسکوربیک اسید داشتند و با توجه به جدول ۸ عصاره‌های برگ لرگ اسالم هم فعالیت آنتی‌اکسیدانی بهتری را در آزمون احیاکنندگی آهن سه ظرفیتی نسبت

جدول ۷- ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌های برگ انجیر مناطق مختلف با روش قدرت احیاکنندگی آهن سه ظرفیتی (میلی‌گرم در میلی‌لیتر)

نمونه‌ها/ غلظت	۲۵	۵۰	۱۰۰	۲۰۰	۴۰۰
برگ انجیر اسالم	۰/۰۸۹ ± ۰/۰۰	۰/۱۴۰ ± ۰/۰۱	۰/۲۳۰ ± ۰/۰۳	۰/۴۷۸ ± ۰/۰۵	۰/۸۷۲ ± ۰/۰۸
برگ انجیر نور	۰/۰۲۷ ± ۰/۰۰	۰/۰۵۱ ± ۰/۰۱	۰/۰۸۷ ± ۰/۰۱	۰/۱۶۶ ± ۰/۰۳	۰/۳۱۵ ± ۰/۰۳
برگ انجیر گرگان	۰/۰۳۴ ± ۰/۰۰	۰/۱۱۱ ± ۰/۰۱	۰/۱۵۳ ± ۰/۰۲	۰/۲۹۶ ± ۰/۰۴	۰/۵۱۴ ± ۰/۰۳
آسکوربیک اسید	۰/۳۵ ± ۰/۰۱	۰/۴۱ ± ۰/۰۱	۱/۰۳ ± ۰/۰۵	۱/۴۵ ± ۰/۰۵	۲/۰۴ ± ۰/۰۱

جدول ۸- ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌های برگ لرگ مناطق مختلف با روش قدرت احیاکنندگی آهن سه ظرفیتی (میلی‌گرم در میلی‌لیتر)

نمونه‌ها/ غلظت	۲۵	۵۰	۱۰۰	۲۰۰	۴۰۰
برگ لرگ اسالم	۰/۱۸۸ ± ۰/۰۳	۰/۳۹۴ ± ۰/۰۴	۰/۸۰۶ ± ۰/۰۷	۱/۳۳ ± ۰/۰۱	۲/۲۲۵ ± ۰/۰۲
برگ لرگ نور	۰/۱۳۸ ± ۰/۰۲	۰/۲۶۰ ± ۰/۰۲	۰/۴۹۶ ± ۰/۰۵	۰/۹۸۲ ± ۰/۰۱	۱/۸۹۰ ± ۰/۰۱
برگ لرگ بندرگز	۰/۱۳۴ ± ۰/۰۲	۰/۲۱۶ ± ۰/۰۲	۰/۴۱۸ ± ۰/۰۴	۰/۷۶۵ ± ۰/۰۵	۱/۵۰۲ ± ۰/۰۸
آسکوربیک اسید	۰/۳۵ ± ۰/۰۱	۰/۴۱ ± ۰/۰۱	۱/۰۳ ± ۰/۰۵	۱/۴۵ ± ۰/۰۵	۲/۰۴ ± ۰/۰۱

جدول ۹- ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌های برگ انجیر و لرگ مناطق مختلف با روش شلات‌دهندگی یون آهن دو ظرفیتی

نوع گیاه	نمونه مورد بررسی	IC50 (میکروگرم در میلی لیتر)
انجیر	برگ انجیر اسالم	494/44 ± 17/3
	برگ انجیر نور	75/28 ± 4/3
	برگ انجیر گرگان	595/12 ± 21/4
	EDTA	7/93 ± 0/2
لرگ	برگ لرگ اسالم	452/59 ± 15/1
	برگ لرگ نور	289/19 ± 11/3
	برگ لرگ بندرگز	346/65 ± 12/42
	EDTA	7/93 ± 0/2

### بررسی سه ترکیب فنلی با استفاده از HPLC:

باتوجه به زمان بازداری، میزان سه ترکیب فنلی شامل: گالیک اسید، کوماریک اسید و کوئرستین در عصاره‌های متانولی برگ انجیر و گالیک اسید و کوماریک اسید در عصاره‌های متانولی برگ لرگ شناسایی شد. میزان هر یک از ترکیبات با ارزیابی سطح زیر پیک ایجاد شده توسط هر ترکیب محاسبه شد. در جدول ۱۰ میزان این ترکیبات فنلی نشان داده شده است. عصاره برگ‌های انجیر اسالم بیشترین میزان گالیک اسید (۱۵/۲۳ میلی گرم بر گرم) و کوماریک اسید (۴/۵۵ میلی گرم بر گرم) را داشت. در صورتی که عصاره برگ‌های انجیر گرگان بیشترین میزان کوئرستین (۰/۵۳ میلی گرم بر گرم) و کمترین میزان

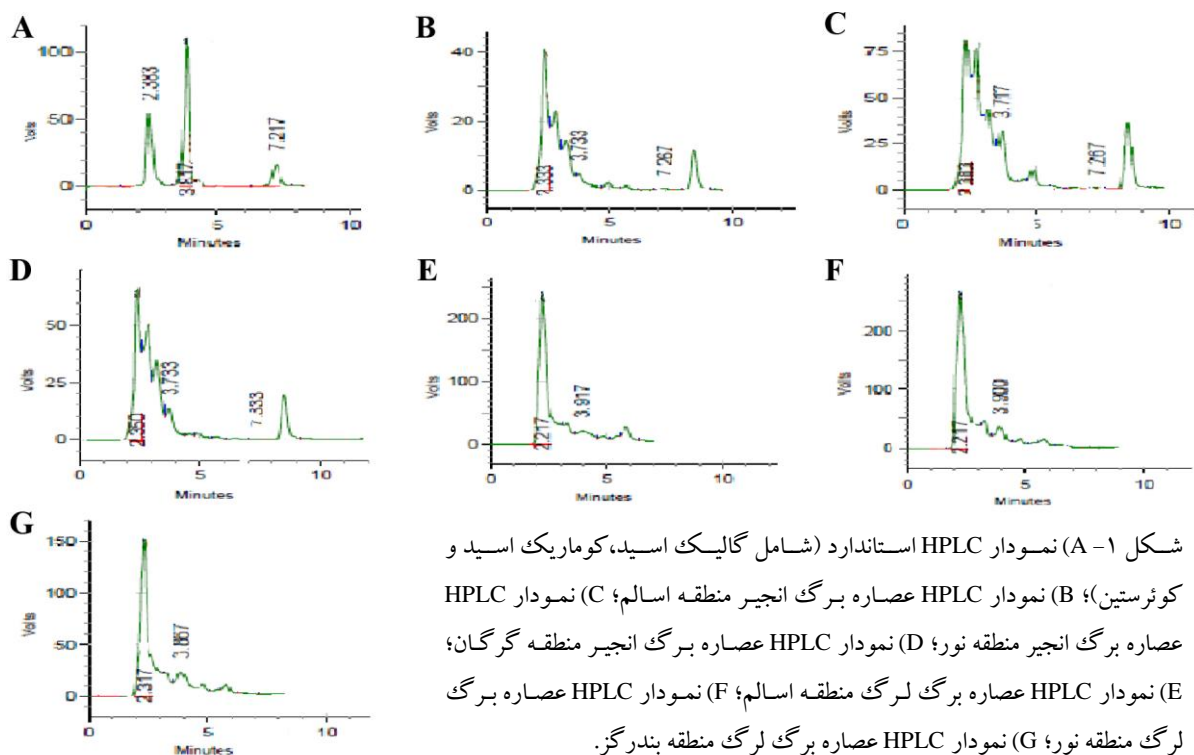
گالیک اسید و کوماریک اسید را نسبت به دو منطقه دیگر داشت. در عصاره برگ لرگ کوئرستین وجود نداشت و بیشترین مقدار گالیک اسید (۷۸/۹۳ میلی گرم بر گرم) و کوماریک اسید (۸/۱۴ میلی گرم بر گرم) در عصاره‌های برگ لرگ اسالم یافت شد.

در شکل ۱- B تا F کروماتوگرام سه ترکیب فنلی موجود در عصاره‌های برگ انجیر و لرگ در مناطق مختلف نشان داده شده است. بر اساس کروماتوگرام استاندارد (شکل ۱- A) زمان بازداری گالیک اسید (۲/۳۸۳)، کوماریک اسید (۳/۸۱۷) و کوئرستین (۷/۲۱۷) مشاهده است. همان طور که در شکل ۱- A مشاهده می شود بیشترین زمان بازداری مربوط به کوئرستین و کمترین زمان بازداری مربوط به گالیک اسید است.

جدول ۱۰- میزان سه ترکیب فنلی موجود در عصاره برگ انجیر و لرگ مناطق مختلف

نمونه مورد بررسی	گالیک اسید (میلی گرم بر گرم)	کوماریک اسید (میلی گرم بر گرم)	کوئرستین (میلی گرم بر گرم)
برگ انجیر اسالم	۱۵/۲۳	۴/۵۵	۰/۴۶
برگ انجیر نور	۸/۵۶	۰/۸۹	۰/۴۳
برگ انجیر گرگان	۱۲/۸۱	۲/۱۱	۰/۵۳
برگ لرگ اسالم	۷۸/۹۳	۸/۱۴	-
برگ لرگ نور	۶۸/۲۰	۶/۲۶	-
برگ لرگ بندرگز	۴۴/۶۲	۵/۳۶	-





درختان انجیر و لرگ در مناطق مختلف در جدول ۱۱ نشان داده شده است.

**ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک:** ویژگی بافت خاک و میزان برخی از عناصر شیمیایی خاک پای

جدول ۱۱- ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک زیر درختان انجیر و لرگ مناطق مختلف

سدم	پتاسیم قابل جذب (ppm)	فسفر قابل جذب (ppm)	درصد ازت کل	هدایت الکتریکی (میلی‌موس بر سانتی‌متر)	درصد کربن آلی	درصد کربن کل	بافت خاک	درصد رس	درصد لای	درصد شن	مکان جمع‌آوری
۲/۲	۲۵۷	۱۴	۰/۲۳	۰/۲۱	۶/۴۸	۲/۷۶	شنی لومی	۸	۲۶	۶۶	اسالم (لرگ)
۳/۳	۲۱۶	۱۲	۰/۴۴	۰/۴۸	۶/۶۲	۵/۳۴	شنی لومی	۱۲	۳۰	۵۸	اسالم (انجیر)
۵/۲	۱۴۰	۷/۲	۰/۱۲	۰/۳۴	۷/۸۳	۱/۴۸	شنی لومی	۱۰	۱۵	۷۵	نور (انجیر و لرگ)
۴/۰۵	۱۹۴	۱۲	۰/۰۸	۰/۳۵	۸/۲	۰/۹۷	لومی	۱۵	۴۸	۳۷	بندرگز (لرگ)
۵/۰۸	۳۵۲	۵/۵	۰/۴	۰/۴۲	۷/۶۹	۴/۸۷	شنی رسی لومی	۲۱	۵۲	۲۷	گرگان (انجیر)

اما عصاره‌های برگ لرگ منطقه بندرگز و انجیر منطقه نور کمترین میزان این ترکیبات را داشتند و فعالیت آنتی‌اکسیدانی ضعیف‌تری را نسبت به دو منطقه دیگر نشان دادند. با توجه به آنالیز ضریب همبستگی بین زوج صفات (پیرسون) بین میزان فنل کل، فلاونوئید کل، گالیک اسید، کوماریک اسید عصاره‌های برگ‌های لرگ و IC<sub>50</sub> آزمون DPPH، همبستگی منفی (به

**نتایج آماری:** نتایج آماری و ضرایب همبستگی بین ترکیبات ثانوی برگ درختان انجیر و لرگ با عوامل اقلیمی و ادافیک در پیوست‌های ۱ و ۲ نشان داده شده است. بر اساس آزمون دانکن، عصاره‌های برگ لرگ و انجیر اسالم بیشترین میزان ترکیبات فنلی و فلاونوئیدی کل، گالیک اسید و کوماریک اسید را داشتند و بهترین فعالیت آنتی‌اکسیدانی را نشان دادند.

کوماریک اسید موجود در عصاره برگ‌های لرگ همبستگی مثبت ( $r=0/82$ ,  $t=0/89$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد با میزان فسفر خاک نشان داد، اما بین فنل کل و گالیک اسید با فسفر خاک همبستگی معنی‌داری مشاهده نشد. در عصاره برگ‌های انجیر نیز بین این ترکیبات آنتی‌اکسیدانی و فسفر خاک همبستگی معنی‌داری مشاهده نشد. بین هدایت الکتریکی و محتوای فنلی و کوماریک اسید موجود در عصاره‌های برگ لرگ همبستگی منفی ( $r=-0/88$ ,  $t=-0/91$ ) و معنی‌دار در سطح ۱ درصد وجود دارد اما بین فلاونوئید و گالیک اسید و هدایت الکتریکی خاک همبستگی منفی ( $r=-0/72$ ,  $t=-0/67$ ) و معنی‌داری در سطح ۵ درصد وجود دارد. در عصاره‌های برگ انجیر بین محتوای فنلی و فلاونوئیدی کل، گالیک اسید و کوماریک اسید هدایت الکتریکی خاک همبستگی مثبت (به ترتیب:  $r=0/97$ ,  $t=0/88$ ,  $t=0/95$ ,  $t=0/88$ ) و معنی‌دار در سطح ۱ درصد مشاهده شد. بین مقدار اسیدیته خاک و محتوای فنلی و فلاونوئیدی کل، گالیک اسید و کوماریک اسید موجود در عصاره‌های برگ‌های لرگ همبستگی مثبت (به ترتیب:  $r=0/99$ ,  $t=0/86$ ,  $t=0/86$ ,  $t=0/98$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد مشاهده شد. بین مقدار اسیدیته خاک و محتوای فنلی و کوماریک اسید موجود در عصاره‌های برگ‌های لرگ همبستگی مثبت (به ترتیب:  $r=0/96$ ,  $t=-0/84$ ,  $t=-0/96$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد مشاهده شد. کوئرستین با اسیدیته و هدایت الکتریکی خاک همبستگی معنی‌داری نشان نداد. بین میانگین حداقل دما با محتوای فنلی و فلاونوئیدی کل، گالیک اسید و کوماریک اسید

ترتیب:  $r=-0/83$ ,  $t=-0/99$ ,  $t=-0/94$  و  $r=-0/84$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد وجود دارد. در عصاره‌های برگ انجیر، میزان فنل کل، گالیک اسید، کوماریک اسید با IC50 آزمون DPPH همبستگی منفی (به ترتیب:  $r=-0/97$ ,  $t=-0/97$ ,  $t=-0/84$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد نشان دادند اما محتوای فلاونوئیدی کل همبستگی منفی ( $r=-0/76$ ) و معنی‌داری در سطح ۵ درصد را نشان داد. محتوای فنلی و فلاونوئیدی کل، گالیک اسید، کوماریک اسید عصاره‌های برگ‌های انجیر و IC50 آزمون نیتریک اکسید همبستگی منفی (به ترتیب:  $r=-0/98$ ,  $t=-0/94$ ,  $t=-0/97$ ,  $t=-0/96$ ) و معنی‌داری را در سطح ۱ درصد نشان دادند. فنل کل و گالیک اسید موجود در عصاره‌های برگ انجیر و IC50 آزمون شلات‌دهندگی آهن همبستگی مثبت ( $r=0/82$ ,  $t=0/84$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد را نشان داد، اما محتوای فلاونوئیدی کل و کوماریک اسید همبستگی معنی‌داری نشان ندادند. کوئرستین با آزمون DPPH و نیتریک اکسید همبستگی معنی‌داری نشان نداد، در صورتی که با آزمون شلات‌دهندگی آهن همبستگی مثبت ( $r=0/70$ ) و معنی‌داری در سطح ۵ درصد را نشان داد. محتوای فنلی و کوماریک اسید موجود در عصاره‌های برگ‌های لرگ همبستگی مثبت ( $r=0/70$ ) و معنی‌داری در سطح ۵ درصد با میزان پتاسیم خاک نشان دادند و بین فلاونوئید و گالیک اسید و پتاسیم خاک همبستگی معنی‌داری مشاهده نشد. در عصاره‌های برگ‌های انجیر فقط بین کوئرستین و میزان پتاسیم خاک همبستگی مثبت ( $r=0/82$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد مشاهده شد. محتوای فلاونوئید و

می‌تواند تحت تأثیر عوامل مشترکی قرار داشته باشد. درصد مواد آلی و درصد ازت خاک با ترکیبات فنلی مورد آزمایش در عصاره‌های هر دو گیاه همبستگی مثبتی نشان داد، در صورتی که سدیم موجود در خاک همبستگی منفی نشان داد. هدایت الکتریکی و اسیدیته خاک با ترکیبات فنلی موجود در گیاه لرگ همبستگی منفی نشان دادند، اما در گیاه انجیر این همبستگی مثبت بود. میزان فسفر خاک با ترکیبات فنلی موجود در عصاره‌های برگ‌های لرگ همبستگی مثبتی داشت، اما در گیاه انجیر رابطه‌ای مشاهده نشد. بین پتاسیم خاک و برخی از ترکیبات فنلی مورد آزمایش در هر دو گیاه همبستگی مثبتی مشاهده شد.

با توجه به نتایج پژوهش حاضر، بین ارتفاع و میزان ترکیبات فنلی مورد آزمایش در عصاره‌های برگ‌های لرگ همبستگی منفی وجود دارد، اما این همبستگی در مورد گیاه انجیر مثبت است. البته هر دو گیاه جمع آوری شده از منطقه اسالم با ارتفاع بالاتر، بیشترین میزان ترکیبات فنلی را داشتند. Wink و Cary (۱۹۹۴) در مطالعه محتوای آلکالوئیدهای گیاه *Lupinus sargentis* در کوه‌های راکی گزارش نمودند که با افزایش ارتفاع، محتوای این متابولیت‌ها کاهش می‌یابد، که فصل رشد طولانی‌تر در ارتفاعات پایین‌تر می‌تواند به رشد سریع گیاه منجر شود که به نوبه خود می‌تواند مقادیر بیشتری از منابع را به متابولیت‌های ثانویه جهت محافظت گیاه اختصاص دهد. ارتفاع، مؤثرترین عامل در تولید ترکیبات مؤثره گیاه *Thymus daenensis* در رویشگاه‌های غرب و مرکزی ایران شناخته شده است (Ghasemi et al., 2011). Hassibi و Oloumi (۲۰۱۱) با بررسی محتوای متابولیت‌های ثانویه ریشه

موجود در عصاره‌های برگ‌های انجیر همبستگی منفی (به ترتیب:  $r = -0.98$ ,  $r = -0.94$ ,  $r = -0.97$ ,  $r = -0.96$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد وجود دارد. این نتیجه بیانگر این است که در دماهای پایین میزان ترکیبات فنلی افزایش می‌یابد. میانگین حداکثر دما با محتوای فنلی و کوماریک اسید موجود در عصاره‌های برگ‌های لرگ همبستگی منفی ( $r = -0.73$ ,  $r = -0.69$ ) و معنی‌دار در سطح ۵ درصد نشان می‌دهد. میانگین دمای گرمترین ماه‌ها فقط با کوئرستین موجود در عصاره‌های برگ‌های انجیر همبستگی مثبت ( $r = 0.82$ ) و معنی‌داری در سطح ۱ درصد نشان داد. میزان بارندگی با محتوای فلاونوئید و گالیک اسید موجود در عصاره‌های برگ‌های لرگ همبستگی منفی ( $r = -0.86$ ) و معنی‌دار در سطح ۱ درصد نشان می‌دهد. میزان بارندگی فقط با کوئرستین موجود در عصاره‌های برگ‌های انجیر همبستگی منفی ( $r = -0.76$ ) و معنی‌داری در سطح ۵ درصد نشان داد.

## بحث

نتایج حاصل از مطالعه حاضر نشان می‌دهد که برگ‌های انجیر و لرگ منطقه اسالم بیشترین میزان فنل و فلاونوئید را نسبت به دو منطقه دیگر داشتند و بهترین فعالیت آنتی‌اکسیدانی را در آزمون‌های به دام‌اندازی رادیکال DPPH، نیتریک اکسید و احیاکنندگی آهن سه ظرفیتی نشان دادند. بنابراین، ترکیبات فنلی می‌تواند مسؤول فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره‌های استخراج شده باشند. پیش از این مشابه این نتایج توسط Ghasemi و همکاران (۲۰۰۹) و Josuttis و همکاران (۲۰۱۲) نیز گزارش شده بود. به این مفهوم که سنتز ترکیبات فنلی

بیوستز آنها افزایش می‌یابد (Ponce et al., 2007). برگ گیاهان در منطقه اسالم به علت شدت نوری دریافت شده و حداقل دمای سالانه پایینی که دارند، بیشتر در معرض تنش‌های محیطی قرار دارند و میزان ترکیبات فنلی در آنها بیشتر است.

در مطالعه حاضر، اختلاف معنی‌داری بین محتوای فنل و فلاونوئیدی نمونه‌ها در مناطق مختلف مشاهده شد. آزمون عصاره‌ها، فعالیت آنتی‌اکسیدانی خوبی را در بعضی از آزمون‌ها نشان داد. نتایج بالا تأیید می‌کند که جغرافیا و اقلیم در مناطق مختلف تأثیر معنی‌داری در محتوای ترکیبات زیست‌فعال و فعالیت آنها دارد. تولید متابولیت‌های ثانویه در گیاهان تحت تأثیر عوامل محیطی و ژنی قرار دارد. به نظر می‌رسد تأثیر عوامل ژنتیک قوی‌تر از عوامل محیطی باشد (Martz et al., 2010). گیاهان با شیوه‌های متفاوتی در برابر تنش‌های محیطی واکنش نشان می‌دهند که این اختلاف به علت تفاوت در ژنتیک آنها است. عوامل محیطی هم نقش مهمی در تولید متابولیت‌های ثانویه در گیاهان دارند. گیاهخواری، کمبود مواد مغذی، اشعه ماورای بنفش، دما، حمله پاتوژن‌ها، ارتفاع و آسیب‌های فیزیکی از جمله عوامل محیطی مهم مؤثر بر تولید ترکیبات فنلی در گیاهان هستند. بیشتر گیاهان با قرار گرفتن در برابر این عوامل محیطی تنش‌زا، تولید ترکیبات فنلی را در خود افزایش می‌دهند و از آنجایی که ترکیبات فنلی یکی از انواع آنتی‌اکسیدان‌های مهم طبیعی به شمار می‌روند، برای جامعه انسانی دارای اهمیت هستند. با توجه به این که در محیط‌های طبیعی مجموعه‌ای از عوامل می‌توانند بر تولید این ترکیبات در گیاهان مؤثر باشند، به نظر می‌رسد پایین بودن میانگین حداقل دمای سردترین ماه‌های سال و باز

گیاه شیرین‌بیان (*Glycyrrhiza glabra*) در رویشگاه‌های استان کرمان بیان کردند که ریشه‌های گیاهان رشد یافته در شرایط با ارتفاع پست‌تر، بیشترین کیفیت را از نظر ماده مؤثره گلیسیرین دارند و بیشترین مقدار ترکیبات فنلی در ریشه‌های به دست آمده از مناطق مرتفع‌تر وجود دارد. بنابراین، می‌توان چنین بیان کرد که شدت تابش اشعه مرئی یا ماورای بنفش می‌تواند به عنوان عامل تنش بر تولید متابولیت ثانویه مؤثر باشد. در بررسی حاضر، متابولیت ثانویه همبستگی مثبتی را با ارتفاع نشان داد اما به علت رویش گیاه در مناطق با ارتفاع پست، تأثیر کمتری را در تولید متابولیت ثانویه می‌تواند داشته باشد. در مطالعه حاضر بین میانگین دمای محیط با فلاونوئید موجود در عصاره برگ‌های انجیر همبستگی معنی‌داری مشاهده شد، اما با سایر ترکیبات مورد آزمایش رابطه معنی‌داری مشاهده نشد.

میانگین حداقل دمای ماه‌های سرد با محتوای ترکیبات فنلی مورد آزمایش در عصاره گیاه همبستگی منفی نشان داد. بدین معنی که در دماهای پایین میزان ترکیبات فنلی افزایش می‌یابد. درجه حرارت پایین همراه با شدت نور، تنش فتو‌اکسیداتیو را با محدود کردن آنزیم‌های فتوسنتزی افزایش می‌دهد. در نتیجه، ترکیبات فنلی به عنوان محافظت‌کننده نوری افزایش می‌یابند (Close and Mc Arthur, 2002). ترکیبات ثانویه گیاهان طیف وسیعی از عملکردهای زیستی را نشان می‌دهند. بنابراین، شناسایی یک یا چند عامل زیست محیطی تنظیم‌کننده سنتز ترکیبات ثانویه در گیاهان بسیار سخت است (Stamp, 2003). گزارش شده است که فلاونوئیدها علاوه بر محافظت‌کننده نوری، به عنوان بازدارنده گیاهخواری، در زمان صدمه فیزیکی، حمله پاتوژن‌ها و ایجاد میکوریزا هم

### سپاسگزاری

نگارندگان از گروه زیست‌شناسی دانشگاه مازندران و دانشکده داروسازی دانشگاه علوم پزشکی ساری به خاطر همکاری در اجرای این پژوهش، صمیمانه قدردانی می‌نمایند.

بودن منطقه اسالم و دریافت شدت نور زیاد می‌تواند علت اصلی افزایش ترکیبات فنلی در این دو گونه معرفی کرد. برگ‌های درختان انجیر و لرگ می‌تواند به عنوان منبع آنتی‌اکسیدان گیاهی در صنایع غذایی، داروسازی و لوازم آرایشی مورد استفاده قرار گیرد.

### منابع

- Browics, K. (1978) Chorology of trees and shrubs in Southwest Asia. Polish Academy of Science 33(1): 167.
- Cary, D. B. and Wink, M. (1994) Elevation variation of quinlizinidine alkaloid contents in a lupine (*Lupinus argenteus*) of the Rocky Mountains. Chemical Ecology 2(4): 849-857.
- Chang, C., Yang, M., Wen, H. and Chern, J. (2002) Estimation of total flavonoid content in propolis by two complementary colorimetric methods. Food and Drug Analysis 10: 178-182.
- Chanwitheesuk, A., Teerawutgularg, A. and Rakariyatham, N. (2005) Screening of antioxidant activity and antioxidant compounds of some edible plants of Thailand. Food Chemistry 92: 491-497.
- Close, D. C. and Mc Arthur, C. (2002) Rethinking the role of many plant phenolics protection from photodamage not herbivores. Oikos 99: 166-172.
- Dewis, J. and Freitas, F. (1984) Physical and chemical methods of soil and water analysis. FAO soil bulletin 10, Oxford and IBH Publishing Co. PVT. LTD. New Dehli Bombay Calcutta.
- Ghasemi, K., Ghasemi, Y. and Ebrahimzadeh, M. A. (2009) Antioxidant activity, phenol and flavonoid contents of 13 citrus species peels and tissues. Pakistan Journal of Pharmaceutical Sciences 22(3): 277-281.
- Ghasemi, P. A., Karimi, A., Yousefi, M., Enteshari, S. H. and Golparvar, A. R. (2011) Diversity of *Thymus daenensis* Celak in central and west of Iran. Medicinal Plants Research 5(4): 319-323.
- Hurst, W. J., McKim, J. M. and Martin, A. (1983) High performance liquid chromatographic determination of glycyrrhizin in licorice products. Journal of Agricultural and Food Chemistry 31(2): 387-389.
- Josuttis, M., Carlen, C., Crespo, P., Nestby, R., Toldam-Andersen, T. B., Dietrich, H. and Kruger, E. (2012) A comparison of bioactive compound of straw berry fruit from Europe affected by genotype and latitude. Berry Research 2(2): 73-93.
- Kar, A., Choudhary, B. K. and Bandyopadhyay, N. G. (2003) Comparative evaluation of hypoglycaemic activity of some Indian medicinal plants in alloxan diabetic rats. Journal of Ethopharmacology 84: 105-108.
- Martz, F., Jaakola, L., Julkunen-Tiitto, R. and Stark, S. (2010) Phenolic composition and antioxidant capacity of bilberry (*Vaccinium myrtillus*) leaves in northern Europe following foliar development and along environmental gradients. Chemical Ecology 36: 1017-1028.
- Mazid, M., Khan, T. and Mohammad, F. (2011) Role of secondary metabolites in defense mechanisms of plants. Biology and Medicine 3(2): 232-249.
- Oloumi, H. and Hassibi, N. (2011) Study the correlation between some climate parameters and the

- content of phenolic compounds in roots of *Glycyrrhiza glabra*. *Medicinal Plants Research* 5(25): 6011-6016.
- Pearson, K. (1896) Mathematical contributions to the theory of evolution. III. Regression, heredity and ammixia. *Philosophical Transactions of the Royal Society Series A* 187: 253-318.
- Ponce, M. A., Scervino, J. M., Erra-Balsells, R., Ocampo, J. A. and Godeas, A. M. (2007) Flavonoids from shoots, roots and roots exudates of *Brassica alba*. *Phytochemistry* 65: 3131-3134.
- Rashidi, A. A. and Nouredini, M. (2008) The effect of the aromatic water of *Ficus carica* leaves on the blood glucose levels in diabetic rats induced with streptozotocin. *Tabib-e-Shargh* 10(1): 1-7.
- Rashidi, A. A. and Nouredini, M. (2011) Hypoglycemic effect of the aromatic water of leaves of *Ficus carica* in and streptozotocin induced diabetic rats. *Pharmacologyonline* 1: 372-379.
- Schroeter, H., Boyd, C., Spencer, J. P. E., Williams, R. J., Cadenas, E. and Rice-Evans, C. (2002) MAPK signaling in neurodegeneration: influence of flavonoids and of nitric oxide. *Neurobiology of Aging* 23: 861-880.
- Slinkard, K. and Singleton, V. L. (1977) Total phenol analysis automation and comparison with manual methods. *American Journal of Enology and Viticulture* 28: 49-55.
- Stamp, N. (2003) Out of the quagmire of plant defence hypotheses. *Quarterly Review of Biology* 78: 23-55.
- Tavakoli Saberi, M. and Sedaghat, M. R. (2004) Medicinal plants. 1st edition, Roozbehan Publications Tehran (in Persian).
- Thrugnanavel, A., Amutha, R., Baby Rani, W., Indira, K., Mareeswari, P., Muthulaksmi, S. and Parthiban, S. (2007) Studies regulation of flowering in acid lime (*Citrus aurantifolia* swingle.). *Research Journal of Agriculture and Biological Sciences* 3(4): 239-241.
- Wink, M. (2010) Functions and biotechnology of plant secondary metabolites. 2<sup>nd</sup> edition, Wiley-Blackwell Inc., Oxford.
- Zarin Kafsh, M. (1983) Applied soil, evaluation, morfology and quantitative analysis soil-water-plant, 2<sup>nd</sup> edition, Tehran University Publications, Tehran (in Persian).







## Evaluation of phenolic content, total flavonoid and survey of antioxidant activity of leaves of *Ficus carica* and *Pterocarya fraxinifolia* trees using spectrophotometry and high performance liquid chromatograph methods

Naser Jafari <sup>1\*</sup>, Pourandokht Naderi <sup>1</sup> and Mohammad Ali Ebrahimzadeh <sup>2</sup>

<sup>1</sup> Department of Biology, Faculty of Basic Sciences, University of Mazandaran, Babolsar, Iran

<sup>2</sup> Pharmaceutical Sciences Research Center, Faculty of Pharmacy, Mazandaran University of Medical Sciences, Sari, Iran

### Abstract

In this research, to evaluate the antioxidant activity of leaf *Pterocarya fraxinifolia* (Juglandaceae) and *Ficus carica* (Moraceae) extract were carried out by spectrophotometry and high performance liquid chromatography methods. The leaves of *P. fraxinifolia* and *F. carica* were collected from Whitney and Shast Kalate (Golestan), Noor (Mazandaran) and Asalem (Guilan) forests in Iran. Methanol extract was used in different experiments. The phenolic compounds (gallic acid, coumaric acid and quercetin) were also measured by using high performance liquid chromatography (HPLC) method. The maximum IC<sub>50</sub> for DPPH radical-scavenging activity ( $595.12 \pm 21.4 \mu\text{g ml}^{-1}$ ) were observed in *P. fraxinifolia* leaves. According to the inhibition time, phenolic compound (gallic acid, coumaric acid and quercetin) in *F. carica* leaves and gallic acid and coumaric acid were detected of *Pterocarya* leaves methanol extracts. The maximum amount of gallic acid (78.93) and coumaric acid (8.14) in extracts *Pterocarya* leaves Asalem and the lowest gallic acid (8.56) and coumaric acid (0.89) milligrams per gram was observed in *Ficus* leaf of Noor forest. Based on the standard chromatogram retention time of gallic acid (2.383), coumaric acid (3.817) and quercetin (7.217) mg/g was reported. This study showed that soil factors, such as potassium, sodium, phosphorus and nitrogen compounds with antioxidant phenolic extracts of the leaves of both plants there is a significant correlation.

**Key words:** *Ficus carica*, *Pterocarya fraxinifolia*, Phenolic compounds, Flavonoids, HPLC

---

\* Corresponding Author: n.jafari@umz.ac.ir