

## بررسی اثر آنتی‌اکسیدانی کرفس کوهی در چند سیستم مدلی و روغن آفتابگردان

فاطمه احمدی، محمد شاهی، مهدی کدیور

### چکیده

کرفس کوهی یکی از گیاهان بومی و مرتعی ایران و از تیره چتریان می‌باشد. این گیاه از دیرباز به عنوان غذا و چاشنی توسط ساکنان اطراف رویشگاه‌های آن مصرف می‌شده است و در طب سنتی دارای اثرات ضد سرفه، ضد التهاب، ضد فشار خون و ضد رماتیسم و غیره است، اما هیچ اطلاعاتی راجع به اثرات آنتی-اکسیدانی آن وجود ندارد و این تحقیق اولین مطالعه انجام شده در زمینه خصوصیات آنتی‌اکسیدانی این گیاه است. در این تحقیق فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره متانولی گیاه کرفس کوهی با استفاده از مدل‌های خارج از بدن موجود زنده (*in vitro*)؛ مدل بی‌رنگ شدن بتاکاروتن،  $\alpha, \alpha$ -Diphenyl- $\beta$ -pycrylhydrazyl (DPPH) ، تیوسیانات، قدرت احیاکنندگی و اندازه‌گیری ارزش پراکسید روغن آفتابگردان مورد بررسی قرار گرفت و فعالیت عصاره با فعالیت آنتی-اکسیدانی BHT، اسید آسکوربیک و آلفاتوکوفرول مقایسه شد. مقدار کل ترکیبات فنولیک موجود در عصاره توسط اسپکتروفتومتری با روش فولین-سیاکالتو تعیین شد و کل ترکیبات فنولیک و فلاونوئیدی گیاه به ترتیب بر اساس اکی-والانت اسید تانیک و اپی‌کاتکین گزارش گردید. در مدل سیستم DPPH و قدرت احیاکنندگی، عصاره گیاه نسبت به اسید آسکوربیک فعالیت کمتری داشت اما فعالیت عصاره گیاه نسبت به آلفاتوکوفرول و BHT بیشتر بود. اگرچه در مدل سیستم بی‌رنگ شدن بتاکاروتن فعالیت آنتی‌اکسیدانی BHT نسبت به عصاره بیشتر بود اما این تفاوت از نظر آماری معنی دار نبود ( $p \leq 0/01$ ) و اسید آسکوربیک در این مدل کمترین فعالیت را داشت. فعالیت غلظت‌های مختلف عصاره گیاه در مدل سیستم تیوسیانات نسبت به فعالیت BHT کمتر ولی نسبت به آلفاتوکوفرول بیشتر بود. عصاره گیاه در به تأخیر انداختن اکسیداسیون روغن آفتابگردان در دمای  $60 \pm 3$  درجه سانتیگراد در مدت زمان ۱۴ روز نسبت به BHT مؤثرتر عمل کرد.

### ۱- مقدمه

اکسیداسیون لیپیدها در حین نگهداری و فراوری غذاها نه فقط باعث از دست رفتن کیفیت تغذیه ای و هضمی غذا می‌شود بلکه محصولات اکسید شده‌ای مانند رادیکال آزاد تولید می‌کند که این ترکیبات منجر به واکنش‌های متعدد نامطلوب شیمیایی می‌شوند [۵]. امروزه به نقش رادیکال‌های آزاد و اکسیژن فعال در بیماری‌های خاص انسانی مانند سرطان، پیری و تصلب شرایین توجه زیادی می‌شود [۳۱]. آنتی‌اکسیدان‌ها ترکیباتی هستند که به طور مؤثری جلوی اکسیداسیون ترکیبات را می‌گیرند [۱]. آنتی‌اکسیدانها در دو دسته عمده سنتزی و طبیعی طبقه بندی می‌شوند [۲۹]. با توجه به نگرانی‌هایی که راجع به اثرات سمیت زایی آنتی‌اکسیدانهای سنتزی که به طور معمول استفاده می‌شوند، مثل TBHQ، BHA، BHT و PG، ابراز شده است [۲۰] و به دلیل گستردگی زیاد و گران قیمت بودن تست‌هایی که باید روی افزودنی‌های غذایی انجام شود تا ایمنی آنها تأیید گردد، استفاده از آنتی‌اکسیدان‌های سنتزی در خیلی از غذاها محدود شده است. جستجوی جایگزین‌های طبیعی برای آنتی-اکسیدان‌های سنتزی، منجر به بررسی آنتی‌اکسیدان‌های متعددی از منابع

گیاهی گردیده است [۱۱]. آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی زیادی با فعالیتهای آنتی‌اکسیدانی متنوع شناسایی شده است، اما امروزه به افزودن پلی-فنولها که جزء ترکیبات ثانویه گیاهان می‌باشند، به غذاها و سیستمهای بیولوژیکی توجه زیادی می‌شود. این امر به دلیل فعالیت قابل ملاحظه آنها در به دام انداختن رادیکال‌های آزاد، یعنی فعالیت آنتی‌اکسیدانی آنها می‌باشد [۹، ۱۷، ۲۳]. به علاوه مطالعات اپیدمیولوژیک نشان داده است که بین جذب میوه‌ها و سبزی‌ها و مرگ و میر ناشی از بیماری‌های قلبی رابطه معکوس وجود دارد [۱۵].

گیاه *Kelussia odoratissima Mozaff.* که با نام محلی کرفس کوهی شناخته شده است، به عنوان یک چاشنی مورد علاقه در بین مردم اصفهان چهارمخال-وختیاری و کهگیلویه و بویراحمد رواج دارد. این گیاه به عنوان یک داروی سنتی در درمان سرماخوردگی، سرفه‌های شدید، رماتیسم، چربی خون و فشار خون و ناراحتی‌های قلبی-عروقی استفاده می‌شود. هدف از این مطالعه بررسی خصوصیات آنتی‌اکسیدانی عصاره کرفس کوهی با استفاده از مدل سیستم‌های DPPH، بی‌رنگ شدن بتاکاروتن، قدرت احیاکنندگی و تیوسیانات و نیز جلوگیری از اکسیداسیون روغن آفتابگردان می‌باشد. همچنین ارتباط بین غلظت ترکیبات فنولیک و میزان اثر آنتی‌اکسیدانی گیاه بررسی می‌گردد.

## ۲- مواد و روشها

### ۲-۱- مواد شیمیایی

گیاه کرفس کوهی، از منطقه شاهان کوه واقع در فریدونشهر اصفهان تهیه شد. کربنات سدیم (بدون آب)، پتاسیم فری سیانید، بوتیلات هیدروکسی تولوئن، تری کلراستیک اسید، فریک کلرید، کلرید فروس، معرف فولین-سیوکالتو، آسکوربیک اسید و آمونیوم تیوسیانات از شرکت مرک تهیه شدند، آلفاتوکوفرول، بتاکاروتن، لینولئیک اسید، اپی‌کاتکین و DPPH از شرکت سیگما خریداری شدند. تمام محلولهای مورد استفاده در آزمایشات دارای درجه آزمایشگاهی بودند و از شرکت مرک تهیه شدند.

### ۲-۲- آماده سازی نمونه

گیاه کرفس کوهی خشک شد (در تاریکی و دمای ۳۰ درجه سانتیگراد) و تا زمان انجام آزمایش در دمای ۱۸- درجه سانتیگراد نگهداری گردید. بلافاصله قبل از انجام آزمون، نمونه با آسیاب برقی کاملاً به صورت پودر درآمد.

### ۲-۳- تهیه عصاره از گیاه کرفس کوهی

کرفس کوهی آسیاب شده (۵۰۰ میلی گرم) در لوله آزمایش وزن شد، سپس ۱۰ میلی لیتر از محلول آبی متانول به آن اضافه گردید و سوسپانسیون به آرامی هم زده شد. لوله‌های آزمایش به مدت ۵ دقیقه تحت تأثیر امواج ماوراء صوت قرار داده و پس از آن ۱۰ دقیقه (g ۱۵۰۰) سانتریفوژ (سیگما ۱۶-۲) شد. محلول بالای رسوب جدا شد و رسوب گیاهی باقی مانده دو بار دیگر عصاره‌گیری شد و محلول‌های حاصل از هر مرحله به محلول مرحله اول اضافه گردید. محلول حاصله، عصاره گیاه کرفس کوهی نامیده شد [۱۵].

## ۲-۴-۶- اندازه‌گیری مقدار کل ترکیبات فنولیک و فلاونوئیدها در کرفس کوهی

### ۲-۴-۶-۱- اندازه‌گیری مقدار کل ترکیبات فنولیک

مقدار کل ترکیبات فنولیک موجود در عصاره این گیاه توسط رنگ-سنجی به روش فولین-سیوکالتو<sup>۱</sup>، که توسط سینگلتن و راسی تغییر داده شده، مورد بررسی قرار گرفت. مقدار ۰/۵ میلی لیتر از عصاره استخراجی، حاصل از روش استفاده شده در بند ۲-۳، با ۲/۵ میلی لیتر از معرف فولین-سیوکالتو که ۱۰ برابر رقیق شده بود (توسط آب مقطر) و ۲ میلی لیتر از محلول کربنات سدیم ۷/۵ درصد به خوبی مخلوط شد و لوله‌های آزمایش به مدت ۱۵ دقیقه در حمام آب گرم ۴۵ درجه سانتیگراد قرار داده شد. سپس مقدار جذب محلول توسط دستگاه اسپکتروفتومتر (دو پرتویی ماورابنفش-مرئی، شرکت کام اسپک مدل ام ۳۵۰، ساخت انگلستان) در طول موج ۷۶۵ نانومتر خوانده شد. مخلوطی از متانول ۸۰ درصد و واکنشگرها به عنوان شاهد استفاده شد. مقدار کل ترکیبات فنولیک از روی معادله خط رسم شده برای اسید تانیک<sup>۲</sup>، بر مبنای اسید تانیک و به صورت میلی گرم در گرم ماده خشک بیان گردید [۲۳].

### ۲-۴-۶-۲- اندازه‌گیری مقدار کل فلاونوئیدها در کرفس کوهی

۰/۲۵ میلی لیتر از عصاره درون لوله آزمایش توسط ۱/۲۵ میلی لیتر آب مقطر رقیق شد و به آن ۷۵ میکرولیتر محلول ۵ درصد نیتريت سدیم اضافه گردید. بعد از ۶ دقیقه، ۱۵۰ میکرولیتر از محلول ۱۵ درصد کلرید آلومینیوم (با ۶ مولکول آب) افزوده شد و به مدت ۵ دقیقه در دمای اتاق نگهداری گردید. بعد از افزودن ۰/۵ میلی لیتر از محلول سود یک مولار، حجم کل توسط آب مقطر به ۲/۵ میلی لیتر رسانده شد. بعد از اینکه نمونه‌ها به خوبی مخلوط گردید میزان جذب در طول موج ۵۱۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفتومتر خوانده شد. نمونه شاهد که حاوی ۰/۲۵ میلی لیتر آب مقطر به جای نمونه عصاره بود برای صفر کردن دستگاه استفاده شد [۱۸] و مقدار کل فلاونوئیدهای موجود در عصاره بر اساس اکی‌والانت اپی‌کاتکین و به صورت میلی گرم در گرم ماده خشک بیان شد.

### ۲-۵-۲- مدل سیستم‌های بررسی اثر آنتی‌اکسیدانی کرفس کوهی

### ۲-۵-۱- به دام انداختن رادیکال‌های آزاد با استفاده از روش

#### DPPH

برای تعیین قدرت عصاره گیاه در به دام انداختن رادیکال‌های آزاد DPPH، غلظت‌های مختلف از عصاره کرفس کوهی (PE)، BHT، آسکوربیک اسید (As) و آلفاتوکوفرول (Toc) داخل لوله‌های آزمایش مختلف ریخته شد و حجم نهایی با افزودن محلول متانول ۸۰ درصد در ۱۰۰ میکرولیتر تنظیم گردید. ۵ میلی لیتر از محلول متانولی DPPH (۰/۱ میلی مولار) به لوله‌های آزمایش افزوده شد و لوله‌های آزمایش به شدت هم زده شدند، سپس به مدت ۲۰ دقیقه در دمای ۲۷ درجه سانتیگراد قرار گرفتند و جذب محلول‌ها توسط دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۵۱۷ نانومتر در مقابل متانول به عنوان شاهد خوانده شد. نمونه کنترل مانند بالا تهیه

<sup>1</sup> Folin-Ciocalteu

<sup>2</sup> Tannic acid

شد با این تفاوت که در لوله آزمایش به جای عصاره ۱۰۰ میکرولیتر متانول ۸۰ درصد اضافه گردید.

فعالیت به دام انداختن رادیکال در عصاره‌ها و نمونه‌های BHT، اسید آسکوربیک و آلفاتوکوفرول به صورت درصد بازدارندگی بیان شد و با استفاده از فرمول زیر محاسبه گردید [۲۷]:

$$100 * \frac{\text{میزان جذب نمونه} - \text{درصد به دام انداختن رادیکال آزاد}}{\text{میزان جذب کنترل}}$$

### ۲-۵-۲- اندازه‌گیری فعالیت آنتی‌اکسیدانی با استفاده از روش بی رنگ شدن بتاکاروتن

روش اسپکتروفتومتری میلر که بر اساس توانایی عصاره‌ها در کم کردن مقدار از دست رفتن اکسیداتیو بتاکاروتن در یک امولسیون بتاکاروتن/لینولئیک اسید می‌باشد، مورد استفاده قرار گرفت. ۰/۲ میلی گرم از بتاکاروتن کریستاله در ۱۰ میلی لیتر کلروفرم حل گردید و ۱ میلی لیتر از محلول تهیه شده به فلاسک ته‌گردی که حاوی ۲۰ میلی گرم لینولئیک اسید و ۲۰۰ میلی گرم توئین ۴۰ بود افزوده گردید [۲۰]. پس از خارج شدن کلروفرم توسط گاز ازت [۲۲] ۵۰ میلی لیتر آب مقطر اکسیژنه شده [۲۸] به فلاسک افزوده گردید و فلاسک برای تشکیل امولسیون به شدت هم زده شد. ۵ میلی لیتر از امولسیون تهیه شده به لوله‌های آزمایش که حاوی ۰/۲ میلی لیتر از غلظت‌های مختلف نمونه و استانداردها بود، اضافه گردید و بلافاصله در زمان صفر جذب نمونه‌ها در طول موج ۴۷۰ نانومتر خوانده شد. یک نمونه کنترل که حاوی ۰/۲ میلی لیتر متانول ۸۰ درصد به جای نمونه‌ها بود، برای مقایسه فعالیت آنتی-اکسیدانی استفاده گردید. سپس درب لوله‌های آزمایش بسته شد و در حمام آب گرم با دمای ۵۰ درجه سانتیگراد قرار داده شد. جذب نمونه‌ها در فواصل زمانی مشخصی اندازه‌گیری گردید، تا زمانی که بتاکاروتن در نمونه کنترل کاملاً بی رنگ گردید. امولسیون دیگری فاقد بتاکاروتن ساخته شد و ۵ میلی لیتر از آن به ۰/۲ میلی لیتر متانول ۸۰ درصد افزوده گردید و به عنوان شاهد استفاده شد [۲۰].

فعالیت آنتی‌اکسیدانی نمونه‌ها با استفاده از فرمول زیر محاسبه گردید [۲۷]:

$$AA = 100 \left[ \frac{1 - \frac{A_0 - A_t}{A_0 - A_t^0}}{1 - \frac{A_0 - A_t}{A_0 - A_t^0}} \right]$$

AA : فعالیت آنتی‌اکسیدانی

$A_0$  و  $A_0^0$  : مقدار جذب نمونه و کنترل در زمان صفر

$A_t$  و  $A_t^0$  : مقدار جذب نمونه و کنترل پس از ۱۸۰ دقیقه

### ۲-۵-۳- بررسی قدرت احیاکنندگی

در این مدل سیستم، میزان توانایی احیاکنندگی عصاره گیاه کرفس کوهی با آنتی‌اکسیدان‌های BHT، اسید آسکوربیک و آلفاتوکوفرول مقایسه شد و برای انجام آزمایش، ۰/۵ میلی لیتر از عصاره گیاه کرفس کوهی که حاوی غلظت‌های مختلف ترکیبات فنولیک بود با ۰/۵ میلی لیتر بافر فسفات (pH=۶/۶ و ۲ مولار) و ۰/۵ میلی لیتر محلول ۰/۱ درصد پتاسیم فری سیانید<sup>۱</sup> در لوله‌های آزمایش مخلوط گردید و لوله‌های

<sup>۱</sup> Potassium Ferricyanide [K<sub>3</sub>(Fe(CN)<sub>6</sub>]

آزمایش به مدت ۲۰ دقیقه در حمام آب گرم با دمای  $50 \pm 1$  درجه سانتیگراد قرار داده شدند. پس از افزودن ۰/۵ میلی لیتر از محلول ۱۰ درصد تری کلر استیک اسید، مخلوط به مدت ۱۰ دقیقه در دستگاه سانتریفوژ با دور  $15000 * g$  سانتریفوژ گردید و سپس ۱/۰ میلی لیتر از محلول بالای لوله آزمایش برداشته شد و با ۱/۰ میلی لیتر آب مقطر و ۰/۲ میلی لیتر از محلول ۰/۱ درصد، فریک کلرید (با ۶ مولکول آب)<sup>۱</sup> به خوبی مخلوط گردید سپس لوله های آزمایش به مدت ۱۰ دقیقه در دمای اتاق ( $28 \pm 2$ ) درجه سانتیگراد) قرار داده شدند و بعد از سپری شدن مدت زمان لازم میزان جذب در طول موج ۷۰۰ نانومتر بررسی شد و از متانول ۸۰ درصد برای صفر کردن دستگاه اسپکتروفتومتر استفاده گردید. مقدار جذب نمونه کنترل که به جای عصاره گیاه حاوی متانول ۸۰ درصد بود قرائت گردید و از مقدار جذب تمام نمونه ها کسر شد. آنتی اکسیدان های استاندارد آلفاتوکوفرول، BHT و آسکوربیک اسید نیز برای مقایسه قدرت احیاکنندگی نمونه استفاده شد. مقدار جذب بیشتر نشان دهنده قدرت احیاکنندگی بیشتر می باشد [۱۳].

## ۲-۵-۴- بررسی قدرت آنتی اکسیدانی با استفاده از مدل سیستم تیوسیانات

برای بررسی فعالیت آنتی اکسیدانی عصاره گیاه در این مدل سیستم ابتدا امولسیون اسید لینولئیک با مخلوط کردن ۰/۲۸ گرم اسید لینولئیک با ۰/۲۸ گرم توئین ۴۰ و ۵۰ میلی لیتر بافر فسفات ( $pH = 7/0$  و ۰/۲ مولار) و انجام هموژنیزاسیون تهیه شد. عصار کرفس کوهی در غلظت های مختلف ترکیبات فنولیک در متانول ۸۰ درصد تهیه شد و ۰/۵ میلی لیتر از نمونه ها با ۲/۵ میلی لیتر امولسیون اسید لینولئیک و ۲/۵ میلی لیتر فسفات بافر ( $pH = 7/0$  و ۰/۲ مولار) مخلوط گردید، لوله های آزمایش به مدت ۱۵۰ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتیگراد قرار داده شدند. نمونه کنترل مانند آنچه که ذکر شد ولی فاقد عصاره گیاه تهیه شد. هر ۲۴ ساعت از مخلوطی که در ۳۷ درجه سانتیگراد قرار داده شده بود، ۰/۱ میلی لیتر برداشته شد و با ۵/۰ میلی لیتر محلول اتانول ۷۵ درصد و ۰/۱ میلی لیتر از محلول آمونیوم تیوسیانات<sup>۲</sup> ۳۰ درصد و ۰/۱ میلی لیتر محلول فروس کلرید<sup>۳</sup> ۲۰ میلی مولار تهیه شده در اسید کلریدریک ۳/۵ درصد، مخلوط گردید، مخلوط به مدت ۳ دقیقه در دمای اتاق قرار داده شد و توسعه رنگ در طول موج ۵۰۰ نانومتر توسط اسپکتروفتومتر خوانده شد و از متانول ۸۰ درصد برای صفر کردن دستگاه استفاده شد. فعالیت آنتی اکسیدانی در ۱۲۰ ساعت با استفاده از فرمول زیر محاسبه گردید [۲۴]:

$$\left[ \text{افزایش جذب} \right] = \frac{100 * \text{افزایش جذب}}{100 - \text{افزایش جذب}} = \text{درصد فعالیت آنتی-اکسیدانی}$$

BHT و آلفاتوکوفرول به عنوان آنتی اکسیدان های استاندارد برای مقایسه قدرت آنتی اکسیدانی استفاده شدند.

<sup>1</sup> Iron (III) chloride ( $FeCl_3 \cdot 6H_2O$ )

<sup>2</sup> Ammonium thiocyanate ( $NH_4SCN$ )

<sup>3</sup> Iron (II)chloride

## ۲-۵-۵- اثر عصاره گیاه کرفس کوهی در به تأخیر انداختن اکسیداسیون روغن آفتابگردان

عصاره گیاه کرفس کوهی و آنتی‌اکسیدان سنتزی BHT در تیمارهای ۵۰۰ قسمت در میلیون کرفس کوهی به همراه ۲۰۰ قسمت در میلیون BHT (A)، ۵۰۰ قسمت در میلیون کرفس کوهی (B)، ۲۵۰ قسمت در میلیون کرفس کوهی به همراه ۲۰۰ قسمت در میلیون BHT (C)، ۲۵۰ قسمت در میلیون کرفس کوهی (D)، ۲۰۰ قسمت در میلیون BHT (E) و نمونه فاقد آنتی‌اکسیدان (کنترل، F)، به ۲۱ گرم روغن آفتابگردان درون شیشه‌های تیره رنگ افزوده شد و پس از بستن درب شیشه‌ها به مدت ۱۴ روز در دمای  $3 \pm$  ۶۰ درجه سانتیگراد قرار داده شد [۲۰]. در روزهای صفر، سه، هفت و چهاردهم عدد پراکسید نمونه‌های روغن با استفاده از روش AOAC تعیین شد [۱۲]. در این آزمایش به جای دمای نزدیک به ۱۰۰ درجه سانتیگراد که باعث می‌شود هیدروپراکسیدها تجزیه شوند و آنتی‌اکسیدان‌های سنتزی به صورت فرار درآیند و در نتیجه فعالیت آنتی‌اکسیدانی ضعیفی نشان دهند از دمای  $3 \pm 60$  استفاده شد. روند افزایش عدد پراکسید نشان دهنده کارایی آنتی‌اکسیدان در به تأخیر انداختن اکسیداسیون می‌باشد. فعالیت آنتی‌اکسیدانی با استفاده از فرمول زیر محاسبه گردید [۲۰]:

$$*100 \left( \frac{\text{افزایش عدد}}{\text{افزایش عدد}} - 100 \right) = \text{درصد فعالیت آنتی‌اکسیدانی}$$

## ۲-۶- طرح آماری مورد استفاده و روش آنالیز نتایج

برای آنالیز نتایج حاصل از آزمایشات از نرم افزارهای SAS و SPSS و روش‌های آزمون مقایسه میانگین (دانکن) و رگرسیون خطی در قالب طرح کاملاً تصادفی و آزمایشات فاکتوریل با ۲ یا ۳ تکرار استفاده شده است.

## ۳- نتایج و بحث

### ۳-۱- تعیین مقدار کل ترکیبات فنولیک

مقدار کل ترکیبات فنولیک استخراج شده از گیاه کرفس کوهی  $1/0.33 \pm 0.01$  میلی‌گرم در گرم وزن خشک گیاه محاسبه شد. کاهکونن و همکارانش (۱۹۹۹) گزارش کردند که مقدار ترکیبات فنولیک در گیاهان مورد آزمایش آنها بسیار متنوع بوده است، و این مقدار بین ۰/۲ تا ۱۵۵/۳ میلی‌گرم اکسی‌والانت گالیک اسید در گرم ماده خشک گیاه متفاوت بوده است. در بین گیاهان خوراکی، کمترین مقدار ترکیبات فنولیک در غلات و سبزیجات یافت شد، در حالی که خانواده توتها حاوی مقدار زیادی ترکیبات فنولیک بودند و مقادیر متوسط ترکیبات فنولیک در عصاره گیاهان علفی یافت شد [۱۵].

### ۳-۳- محاسبه مقدار کل فلاونوئیدها

نتایج حاصل از محاسبه مقدار کل فلاونوئیدها در عصاره متانولی کرفس کوهی نشان داد که مقدار کل فلاونوئیدها در عصاره این گیاه برابر با  $0/06 \pm 0/0595$  میلی‌گرم در گرم وزن خشک گیاه است و نسبت مقدار کل فلاونوئیدها به کل ترکیبات فنولیک محاسبه شده، ۵۸ درصد است. این نسبت نشان می‌دهد که در کرفس کوهی حدود نصف ترکیبات فنولیک استخراج شده را فلاونوئیدها تشکیل می‌دهند.

مقدار کل فلاونوئیدها در يك نوع ریحان<sup>۱</sup> توسط ویرا و همکاران (۲۰۰۱)، گزارش شده است که این مقدار بسیار متنوع است و بین ۰/۰۱ تا ۲/۹ میلی گرم در گرم وزن خشک برگ‌های گیاه متفاوت است [۳۰]. این تفاوت ممکن است به دلیل تفاوت در واریته و یا شرایط متفاوت رشد باشد [۱۰].

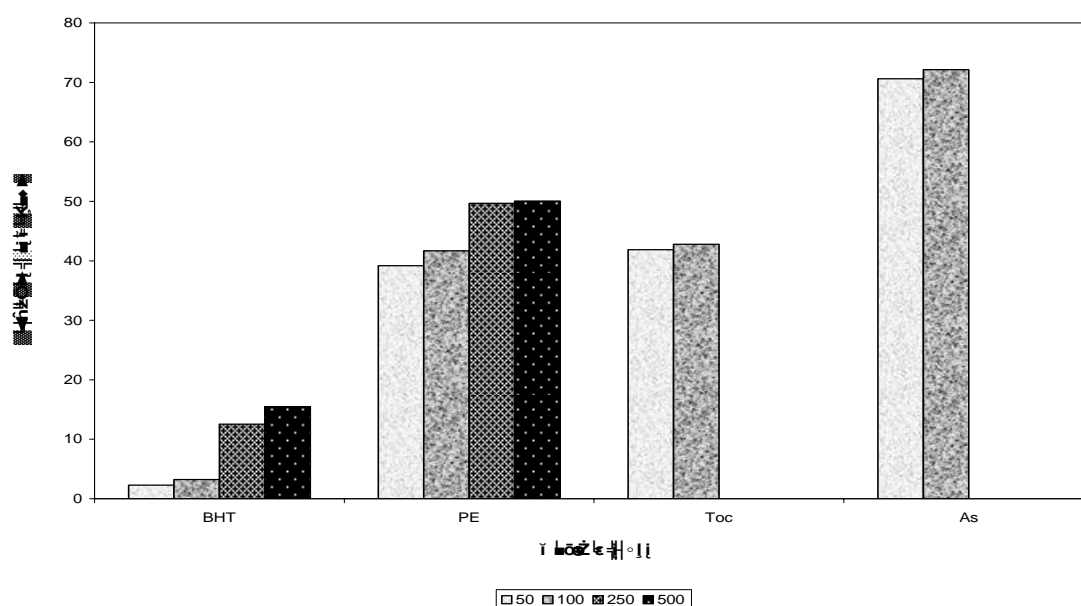
### ۳-۴- بررسی اثر آنتی‌اکسیدانی کرفس کوهی

#### ۳-۴-۱- به دام انداختن رادیکال‌های آزاد با استفاده از روش

#### DPPH

رادیکال‌های DPPH پایدار هستند و سرعت تخریب و واکنش‌پذیری آنها نسبت به سایر ترکیبات پایین می‌باشد [۲۵] اما یک آنتی‌اکسیدان از طریق دادن اتم هیدروژن به مولکول DPPH آن را غیر فعال می‌نماید و باعث کاهش جذب محلول می‌گردد که به صورت کم رنگ شدن از ارغوانی به زرد قابل تشخیص است [۲۰].

درصد به دام انداختن رادیکال‌های آزاد توسط ترکیبات فنولیک در شکل ۱ نشان داده شده است و این نتایج به صورت درصد احیا رادیکال-های اولیه DPPH که توسط ترکیبات مورد آزمون جذب شده اند بیان شده است. اسید آسکوربیک (۵۰ و ۱۰۰ قسمت در میلیون) در این مدل سیستم با فعالیتی در حدود ۷۱/۳۷٪ بیشترین فعالیت را داشت. عصاره گیاه و آلفا-توکوفرول فعالیت متوسطی نشان دادند. فعالیت عصاره گیاه در غلظت ۱۰۰ قسمت در میلیون معادل فعالیت آلفا-توکوفرول (۵۰ و ۱۰۰ قسمت در میلیون) بود و تمامی این تیمارها به طور قابل ملاحظه ای (p < ۰/۰۱) از BHT بهتر بودند.



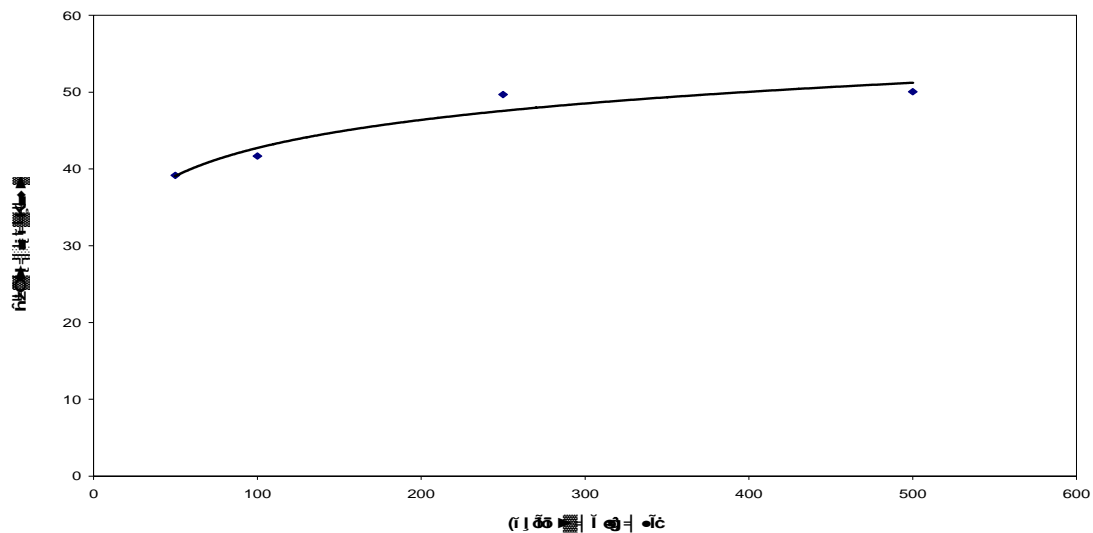
شکل ۱- فعالیت به دام انداختن رادیکال آزاد توسط عصاره گیاه (PE)، آلفا-توکوفرول (Toc)، اسید آسکوربیک (As) و BHT در روش DPPH در غلظت‌های مختلف (قسمت در میلیون).

فعالیت عصاره گیاه در دو غلظت ۵۰۰ و ۲۵۰ قسمت در میلیون تفاوت معنی داری نداشت (شکل ۲)، در واقع می‌شود نشان داد که یک

<sup>۱</sup> *Ocimum gratissimum*

غلظت بجرانی از ترکیبات فنولیک برای حصول فعالیت آنتی‌اکسیدانی مطلوب کافی است. در این مرحله تأثیر اشباعیت<sup>۱</sup> ظاهر می‌شود و اضافه کردن مقادیر بیشتری از ترکیبات آنتی‌اکسیدانی، فعالیت آنتی‌اکسیدانی را افزایش نمی‌دهد.

چووان و همکاران (۲۰۰۴)، گزارش کردند، با اینکه غلظت ترکیبات فنولیک اندازه‌گیری شده به روش فولین-سیوکالتو در عصاره آبی حاصله از پونه کوهی (۳۹/۴ میلی گرم در گرم وزن خشک) بیشتر از غلظت این ترکیبات در عصاره متانولی این گیاه (۳۵/۴۳ میلی گرم در گرم وزن خشک) می‌باشد اما فعالیت عصاره متانولی گیاه در مدل DPPH بیشتر (۸۲ درصد) از فعالیت عصاره آبی آن (۸۰ درصد) است در واقع نتایج این محققان نشان می‌دهد که طبیعت فیزیوشیمیایی ترکیبات فنولیک موجود در عصاره نسبت به غلظت این ترکیبات، نقش تعیین‌کننده‌تری در فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره دارد [۴]. فعالیت عصاره متانولی پونه کوهی در غلظت ۵ میکرو گرم، در مدل سیستم DPPH برابر ۳۷ درصد گزارش شده است [۲].



شکل ۲- همبستگی بین غلظت ترکیبات فنولیک و اثر به دام انداختن رادیکال DPPH

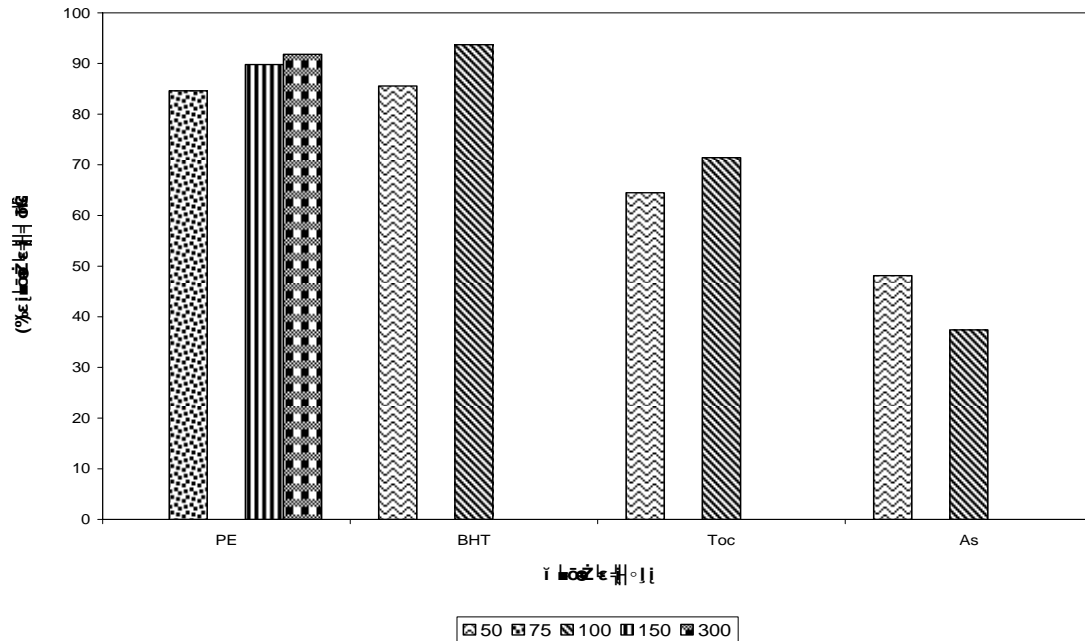
در چغندر سوئیسی رابطه خطی خوبی بین محتوای کل ترکیبات فنولیک و درصد به دام انداختن رادیکال DPPH وجود دارد، این نتایج نشان می‌دهد که می‌توان ظرفیت به دام انداختن رادیکال آزاد را به غلظت گروه‌های هیدروکسیل فنولی موجود ارتباط داد [۲۴].

### ۳-۲-۴- روش بی‌رنگ شدن بتاکاروتن

اساس این مدل سیستم بی‌رنگ شدن بتاکاروتن می‌باشد که مکانیسم آن واکنش بتاکاروتن با رادیکال آزاد تولید شده در نتیجه تشکیل هیدروپراکسید از لینولئیک اسید است [۱۷].

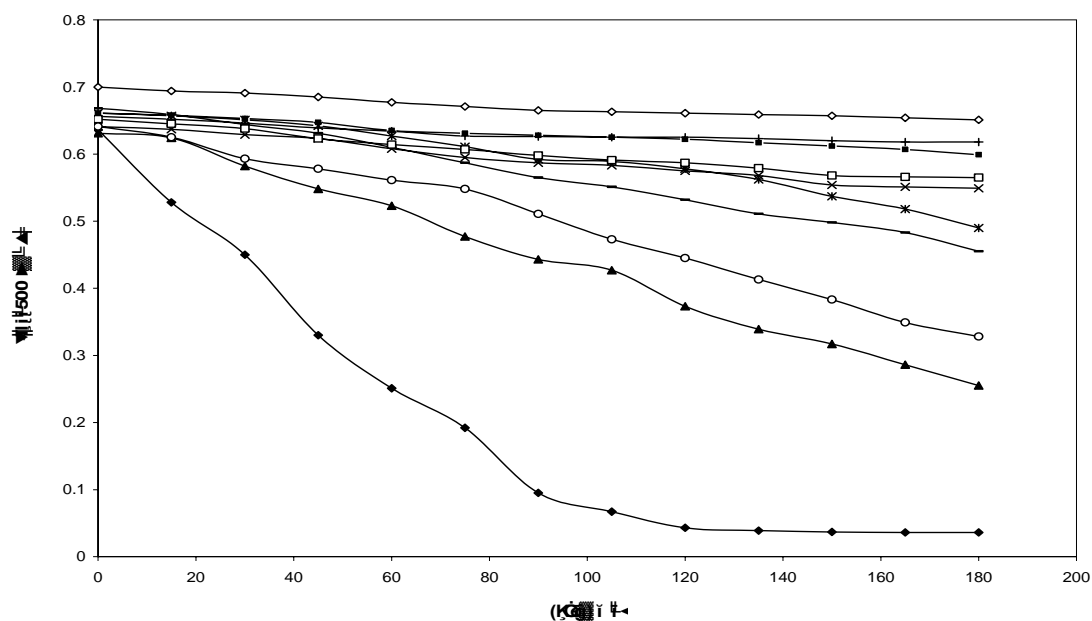
<sup>۱</sup> Saturation effect





شکل ۳- اثر آنتی‌اکسیدانی عصاره کرفس کوهی در مدل سیستم بتاکاروتن در مقایسه با آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی و سنتزی BHT، آلفاتوکوفرول و آسکوربیک اسید در غلظت‌های مختلف (قسمت در میلیون).

فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره گیاه که از طریق بی‌رنگ شدن بتاکاروتن اندازه‌گیری شده است در مقایسه با فعالیت BHT، آلفاتوکوفرول و آسکوربیک اسید در شکل ۳ نشان داده شده است. با اینکه بیشترین اثر آنتی‌اکسیدانی در مدل سیستم بی‌رنگ شدن بتاکاروتن مربوط به BHT در غلظت ۱۰۰ قسمت در میلیون می‌باشد اما فعالیت عصاره کرفس کوهی در غلظت‌های ۳۰۰ و ۱۵۰ قسمت در میلیون که به ترتیب بعد از BHT قرار گرفته‌اند، تفاوت معنی‌داری ( $p < 0.01$ ) با اثر BHT ندارد که نشان‌دهنده قابلیت عصاره این گیاه جهت استفاده به عنوان آنتی‌اکسیدان طبیعی می‌باشد. فعالیت بالای آنتی‌اکسیدانی ترکیبات فنولیک حاصل از گیاه کرفس کوهی نشانه فعالیت بیولوژیکی عصاره این گیاه در جلوگیری از تجزیه اکسیداتیو لیپیدهای غشایی است. فعالیت آنتی‌اکسیدانی به این ترتیب BHT < عصاره گیاه < آلفا-توکوفرول < اسید آسکوربیک کاهش می‌یابد. در مقایسه با آلفا-توکوفرول که فعالیت قابل ملاحظه‌ای نشان داد، اسید آسکوربیک فعالیت آنتی‌اکسیدانی نداشت. به استثنای اسید آسکوربیک، برای سایر تیمارها بین غلظت آنتی‌اکسیدان و فعالیت آن رابطه مستقیمی وجود داشت. شکل ۴ میزان کاهش جذب بتاکاروتن را حضور ترکیبات مورد آزمون نشان می‌دهد. مشاهده شد در نمونه کنترل که فاقد آنتی‌اکسیدان است میزان جذب به سرعت کاهش یافته و افت شدیدی داشته است. در مورد اسید آسکوربیک هم تقریباً چنین وضعیتی مشاهده شد.



شکل ۴- سرعت بی رنگ شدن بتاکاروتن در کنترل بدون آنتی اکسیدان (◇)؛ عصاره گیاه در غلظت ۷۵ (\*)، ۱۵۰ (◻) و ۳۰۰ (◇) قسمت در میلیون؛ BHT، آلفاتوکوفرول و اسید آسکوربیک به ترتیب در غلظت‌های ۵۰ (◻)، (-)، (○) و ۱۰۰ (+)، (\*)، (▲) قسمت در میلیون.

برخلاف این واقعیت که اسید آسکوربیک یک آنتی اکسیدان شناخته شده است آزمون بی رنگ شدن بتاکاروتن ویژگی آنتی اکسیدانی این ترکیب را نشان نداد در واقع اسید آسکوربیک که یک آنتی اکسیدان قطبی است در فاز آبی امولسیون باقی می ماند و وارد فاز روغنی نمی شود و در فاز روغنی غلظت کمی دارد در نتیجه در محافظت از اسید لینولئیک در برابر اکسیداسیون کمتر مؤثر می باشد. این پدیده اخیراً گزارش شده و به عنوان "Polar paradox" نام گذاری شده است [۱۷]. طبق تعریفی که برای پدیده Polar paradox ذکر می شود، آنتی اکسیدان‌های آبدوست در محیط روغنی نسبت به انواع آبگریز مؤثرتر هستند در حالی که آنتی اکسیدان‌های آبگریز در امولسیون‌ها فعالیت بیشتری نشان می دهند [۱۹].

تپ و همکاران (۲۰۰۵)، در تحقیقی که روی گیاه *Salvia tomentosn* (Miller) انجام دادند فعالیت آنتی اکسیدانی قسمت محلول در آب عصاره متانولی این گیاه را در مدل سیستم بی رنگ شدن بتاکاروتن ۹۰/۶ درصد گزارش کرده اند که فعالیت این عصاره نزدیک به فعالیت آنتی اکسیدان سنتزی BHT بوده است [۲۸].

### ۳-۴-۳- بررسی قدرت احیاکنندگی

احیا آهن معمولاً به عنوان شاخصی برای فعالیت الکترون دهنده‌گی، که مکانیسمی مهم در فعالیت آنتی اکسیدانی ترکیبات فنولیک است، استفاده می شود [۶]. در این مدل سیستم احیا آهن (III) از طریق تولید کمپلکس رنگی به نام پروسین بلو<sup>۲</sup> اندازه گیری می شود [۱۶].

قدرت احیاکنندگی غلظت‌های مختلف از عصاره گیاه و ترکیبات استاندارد در جدول ۱ نشان داده شده است. نتایج جدول نشان می دهد

<sup>1</sup> Bulk oil

<sup>2</sup> Prussian Blue [Fe<sub>4</sub>(Fe(CN)<sub>6</sub>)<sub>3</sub>]

که بهترین عملکرد مربوط به آسکوربیک اسید بوده است و پس از آن به ترتیب عصاره کرفس کوهی، BHT و آلفاتوکوفرول قرار دارند. قدرت احیا کنندگی ترکیبات فنولیک موجود در عصاره کرفس کوهی تفاوت معنی دار ( $p < 0.01$ ) با اثر احیا کنندگی BHT و آلفاتوکوفرول ندارد و در نتیجه می‌توان عصاره این گیاه را به عنوان یک ترکیب احیا کننده مؤثر معرفی نمود. عصاره گیاه دارای خاصیت الکترون دهنده بود و توانست رادیکال‌های آزاد را به محصولات پایدارتری تبدیل کند و واکنش‌های زنجیره‌ای رادیکال آزاد را خاتمه دهد.

جدول ۱- قدرت احیا کنندگی عصاره گیاه در مقایسه با اسید آسکوربیک، BHT و آلفاتوکوفرول.

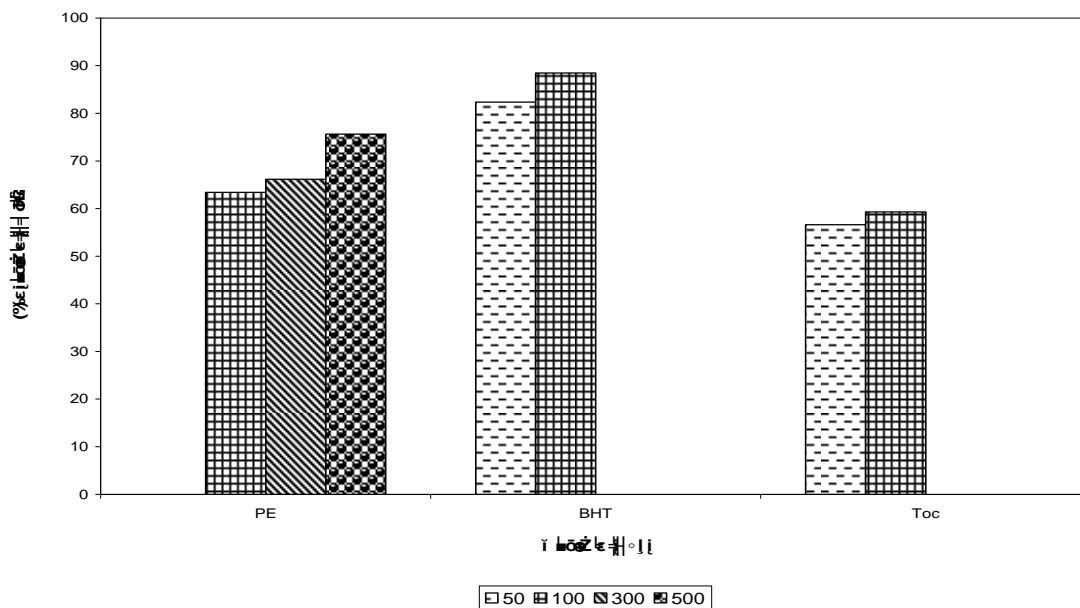
جذب در ۵۰۰ نانومتر				غلظت (میلیون)
آلفاتوکوفرول	BHT	اسید آسکوربیک	عصاره گیاه	
۰/۰۴	۰/۲۴	۰/۷۴	—	۵۰
۰/۲۱	۰/۶۴	۱/۶۹	۰/۰۸	۱۰۰
—	—	—	۰/۵۰	۳۰۰
—	—	—	۰/۹۱	۵۰۰

تاناکا و همکاران (۱۹۸۸)، نشان دادند که با افزایش قدرت احیا کنندگی، فعالیت آنتی‌اکسیدانی به صورت تابع نمایی افزایش می‌یابد در واقع این محققان نشان دادند که داشتن اثر آنتی‌اکسیدانی ملزم به وجود قدرت احیا کنندگی است [۷].

در یک میلی گرم از عصاره دالس مقدار کل ترکیبات فنولیک معادل ۱۰/۳ میکروگرم اسید گالیک می‌باشد. یووان و همکاران (۲۰۰۵)، قدرت احیا کنندگی عصاره دالس را در مدل سیستم قدرت احیا کنندگی معادل ۹/۶۸ میکروگرم L-آسکوربیک اسید گزارش کرده اند [۳۲].

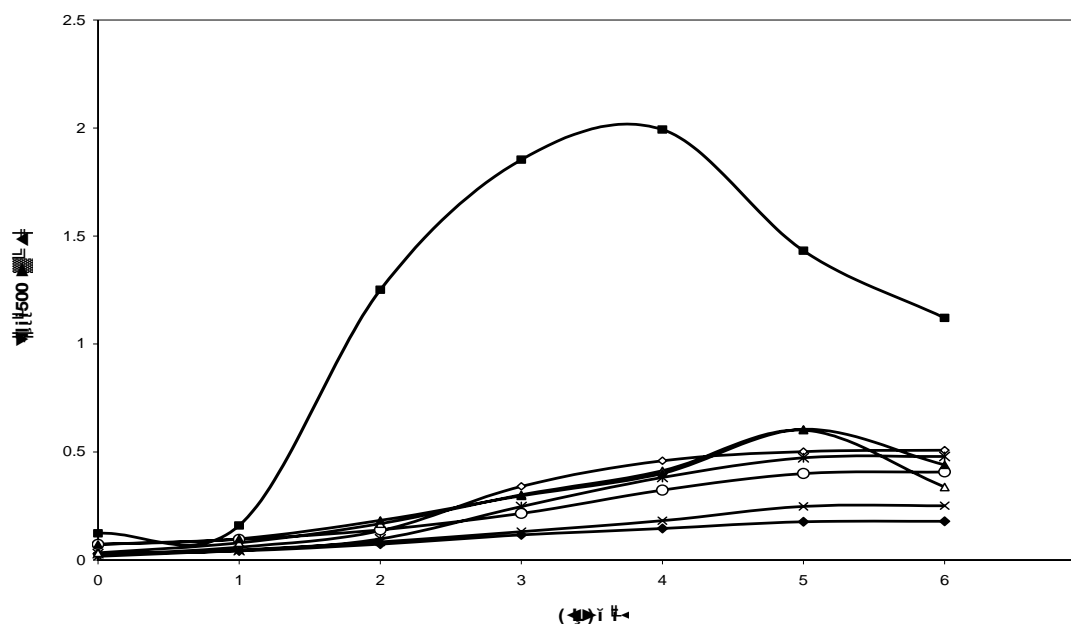
### ۳-۴-۴- بررسی فعالیت آنتی‌اکسیدانی با استفاده از روش تیوسیانات

روش تیوسیانات برای تعیین مقدار پراکسید در مرحله آغازین اکسیداسیون لیپیدها استفاده می‌گردد. در این مدل سیستم هرچه شدت رنگ قرمز بیشتر باشد، نشانه اکسید شدن مقدار بیشتری از اسید لینولئیک است [۱۴] و غلظت پراکسیدها با افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدانی کاهش می‌یابد [۸].



شکل ۵- فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره گیاه (PE)، BHT و آلفاتوکوفرول (Toc) در غلظت‌های مختلف (قسمت در میلیون) در مدل تیوسیانات.

در مدل سیستم تیوسیانات فعالیت آنتی‌اکسیدانی ترکیب مورد آزمون در مقایسه با کنترل به صورت درصد فعالیت آنتی‌اکسیدانی نشان داده می‌شود. همانطور که در شکل ۵ دیده می‌شود عصاره گیاه بیشترین فعالیت آنتی‌اکسیدانی را در غلظت ۵۰۰ قسمت در میلیون نشان داد (AA=۷۵/۶۱) با اینکه فعالیت آن کمتر از فعالیت BHT (AA=۸۸/۴۶، ۱۰۰ قسمت در میلیون) بود اما نسبت به فعالیت آلفاتوکوفرول در غلظت‌های ۱۰۰ و ۵۰ قسمت در میلیون (۵۶/۶۱ و ۵۹/۲۸، به ترتیب) بیشتر بود. نتایج حاصل از این مدل سیستم نشان داد که افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدانی در این سیستم با افزایش مقدار کل ترکیبات فنولیک موجود در عصاره همخوانی دارد، بنابراین می‌توان نتیجه گرفت که کل ترکیبات فنولیک هر عصاره مسئول فعالیت آنتی‌اکسیدانی آن می‌باشد. این نتایج نشان می‌دهد که عصاره کرفس کوهی با رادیکال‌ها بویژه رادیکال‌های پراکسی که عوامل اصلی پیشرفت اتواکسیداسیون چربی‌ها می‌باشند، واکنش می‌دهند و در نتیجه واکنش‌های زنجیره‌ای را پایان می‌دهند.



شکل ۶- افزایش جذب در کنترل (■)؛ عصاره گیاه در غلظتهای ۱۰۰ (◇)، ۳۰۰ (\*)، ۵۰۰ (○) و BHT؛ و آلفاتوکوفرول به ترتیب در غلظتهای ۵۰ (\*)، ۱۰۰ (◆)، قسمت در میلیون در مدل سیستم تیوسیانات.

کمترین افزایش جذب مربوط به BHT است و بعد از آن نمونه‌های حاوی عصاره کمترین افزایش جذب را نشان می‌دهند (شکل ۶). در نمونه کنترل که فاقد آنتی‌اکسیدان است تا روز چهارم میزان جذب به سرعت افزایش می‌یابد اما از آن به بعد تا روز ششم سیر نزولی طی می‌کند. روند مشابهی در مورد آلفاتوکوفرول هم مشاهده می‌گردد با این تفاوت که میزان جذب تا روز پنجم افزایش یافته و بعد از آن در روز ششم کاهش یافته است. کاهش جذب به دلیل تجزیه هیدروپراکسیدهای تولید شده می‌باشد این ترکیبات به ترکیبات ثانویه اکسیداسیون مانند مالون آلدئید تبدیل می‌شوند این ترکیبات ناپایدار هستند و در این روش قابل اندازه‌گیری نمی‌باشند. هرچه مقدار جذب کمتر باشد فعالیت آنتی-اکسیدانی کل بیشتر است. نتایج نشان می‌دهد که عصاره گیاه قادر است با رادیکالهای آزاد به ویژه رادیکالهای پراکسی که عامل اصلی پیشرفت اتواکسیداسیون چربی‌ها هستند [۲۶] واکنش دهد و در نتیجه مانع انجام واکنشهای زنجیره ای شود.

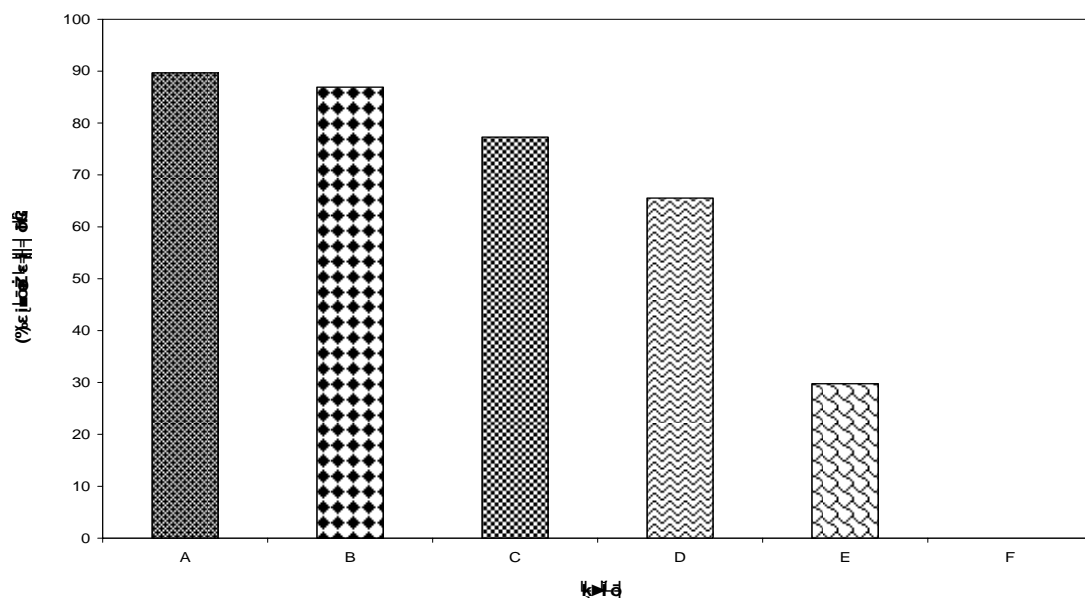
پیو و همکاران (۲۰۰۴)، فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره برگ‌های قرمز نوعی چغندر سوئیسی<sup>۱</sup> را در مدل سیستم تیوسیانات در غلظت ۱۰۰۰ میکروگرم در میلی‌لیتر، ۷۲/۵ درصد گزارش کردند فعالیت این عصاره معادل و یا کمی بیشتر از فعالیت آلفاتوکوفرول گزارش شده است (فعالیت آنتی‌اکسیدانی آلفاتوکوفرول برابر با ۷۱/۸ درصد گزارش شده است) اما نسبت به BHT که درصد فعالیت آنتی‌اکسیدانی آن معادل ۸۸/۲ درصد می‌باشد، فعالیت کمتری داشته است [۲۴].

<sup>۱</sup> Swiss Chard

### ۳-۴-۵- بررسی اثر آنتی‌اکسیدانی عصاره کرفس کوهی در روغن

دوره اکسیداسیون به مدت ۱۴ روز در دمای  $3 \pm 60$  درجه سانتیگراد در شکل ۷ نشان داده شده است. نتیجه جالب حاصله از شکل ۷، فعالیت آنتی‌اکسیدانی بیشتر نمونه C، نسبت به نمونه A می‌باشد البته از نظر آماری این دو تیمار تفاوت معنی‌داری با هم ندارند. معنی دار نبودن تفاوت تیمارهای C و A می‌تواند ناشی از تأثیر اشباعیت در مورد ترکیبات فنولیک باشد یعنی افزایش غلظت این ترکیبات در روغن آفتابگردان در غلظت بیشتر از ۲۵۰ قسمت در میلیون روی فعالیت آنتی-اکسیدانی ترکیبات فنولیک اثری ندارد و حتی شاید افزایش غلظت باعث ایجاد اثر پرواکسیدانی گردد. دلیل دیگری که می‌توان برای این مشاهده ذکر کرد اثر سینرژیستی BHT و عصاره کرفس کوهی در غلظت‌های کم است. اثر آنتی‌اکسیدانی تیمار B بین دو تیمار A و D قرار دارد می‌توان نتیجه گرفت که وقتی ترکیبات فنولیک در غلظت‌های بالا حضور دارند، BHT روی فعالیت ترکیبات فنولیک موجود در عصاره کرفس کوهی اثر سینرژیستی ندارد از طرفی مجدداً عدم تأثیر افزایش غلظت ترکیبات فنولیک بر روی اثر آنتی‌اکسیدانی این ترکیبات اثبات می‌شود. کمترین اثر آنتی‌اکسیدانی در این سیستم مربوط به نمونه‌ای است که در آن BHT به تنهایی استفاده شده است.

پژوهش‌های متعددی در زمینه اثر آنتی‌اکسیدانی ادویه‌ها روی پایداری روغن‌ها و غذاهای حاوی روغن انجام گرفته است. چی من و جاسور اثبات کردند که افزودن عصاره رزماری و یک نوع نعناع به روغن پالم فساد اکسیداتیو روغن و محصول سرخ شده را در طی سرخ کردن به تأخیر می‌اندازد [۳]. پترسون (۲۰۰۱)، گزارش کرد که عصاره جوی دو سر در غلظت ۰/۱ - ۰/۰۵ درصد باعث بهبود پایداری روغن در دمای سرخ کردن می‌شود. نتایج این محققان نشان داد که اثر عصاره جو دو سر قوی-تر از اثر BHT و TBHQ بوده است [۲۱].



شکل ۷- فعالیت آنتی‌اکسیدانی بعد از ۱۴ روز و در دمای  $3 \pm 60$  درجه سانتیگراد

### ۴- تشکر و قدردانی

بدین وسیله از آقایان مهندس بهمن بهرامی (گروه علوم و صنایع غذایی، دانشگاه صنعتی اصفهان) و مهندس سید حمید خشوعی (گروه علوم

دامی، دانشگاه صنعتی اصفهان)، به دلیل کمکهای ایشان تشکر و قدردانی می‌گردد.

## ۵- منابع

- [1] Abdalla, A. E. and Roozen, J. P., 1999, "Effect of plant extracts on the oxidative stability of sunflower oil and emulsion", *Food Chem.*, Vol.64, pp. 323-329.
- [2] Cervato, G., Carabelli, M., Gervasio, S., Cittera, A., Cazzola, R. and Cestaro, B., 2000, "antioxidant properties of oregano (*Origanum vulgare*) leaf extracts", *J. Food Biochem.*, Vol. 24, pp. 453-465.
- [3] Che Man, Y. B. and Jaswir, I., 2000, "Effect of rosemary and sage extracts on frying performance of refined, bleached and deodorized (RBD) palm olein during deep-fat frying", *Food Chem.*, Vol. 69, pp. 301-307.
- [4] Chun, S. S., Vattem, D. A., Lin, Y. T. and Shetty, K., 2005, "Phenolic antioxidants from clonal Oregano (*Origanum vulgare*) with antimicrobial activity against *Helicobacter pylori*", *Process Biochem.*, Vol. 40, No. 2, pp. 809-816.
- [5] Cuvelier. M. E., Berset. C. and Richard. H., 1994. Antioxidant constituents in sage (*Salvia officinalis*). *J. Agric. Food Chem.*, 42: 665-669.
- [6] Dorman, H.J.D., Peltoketo, A., Hiltunen, R. and Tikkanen, M. J., 2003, Characterisation of the antioxidant properties of deodourised aqueous extracts from selected Lamiaceae herbs. *Food Chem.*, Vol.83, No. 2, pp. 255-262.
- [7] Duh, P. D. and Yen, G. C., 1997, "Antioxidative activity of three herbal water extracts", *Food Chem.*, Vol. 60, No. 4, pp. 639-645.
- [8] Endrini, S., Rahmat, A., Ismail, P. and Yun Hin, T. Y., 2002, "Anticarcinogenic properties and antioxidant activity of Henna (*Lawsonia inermis*)", *J. Med. Sci.*, Vol. 2, No. 4, pp. 194-197.
- [9] Hagerman, A. E., Riedl, K. M., Jones, G. A., Sovik, K. N., Ritchard, N. T., Hartzfeld, P. W. and Riechel, T. L., 1998, "High molecular weight plant polyphenolics (tannins) as biological antioxidants", *J. Agric. Food Chem.*, Vol.46, No. 5, pp. 1887-1892.
- [10] Häkkinen, S., Heinonen, M., Kärenlampi, S., Mykkänen, H., Ruuskanen, J. and Törrönen, R., "Screening of selected flavonoids and phenolic acids in 19 berries", *Food Res. Int.*, Vol. 32, pp. 345-353, 1999.
- [11] Heinonen, I. M., Lehtonen, P. J. and Hopia. A. I., 1998. Antioxidant activity of berry and fruit wines and liquors. *J. Agric. Food Chem.*, Vol. 46, pp. 25-31.
- [12] Helrich, K., 1990, *Official methods of analysis of the association of official analysis chemists*, 15<sup>th</sup>Ed, Association of Official Analysis Chemists, Virginia.
- [13] Hwang, J. Y., Shue, Y. S. and Chang, H. M., 2001, "Antioxidative activity of roasted and defatted peanut kernels", *Food Res. Int.*, Vol. 34, pp. 639-647.
- [14] Jayaprakasha, G. K., Singh, R. P. and Sakaria, K. K., 2001, "Antioxidant activity of grape seed (*Vitis vinifera*) extracts on peroxidation models *in vitro*", *Food Chem.*, Vol. 73, pp. 285-290.
- [15] Kähkönen, M. P., Hopia, A. I., Vuorela, H. J., Rauha, J. P., Pihlaja, K., Kujala, T. S. and Heinonen, M., 1999, "Antioxidant activity of plant extracts containing phenolic compounds", *J. Agric. Food Chem.*, Vol. 47, No. 10, pp. 3954-3962.
- [16] Koşar, M., Dorman, H.J.D. and Hiltunen, R., 2005, "Effect of an acid treatment on the phytochemical and antioxidant characteristics of extracts from selected Lamiaceae species", *Food Chem.*, Vol. 91, pp. 525-533.
- [17] Kulisic, T., Radonic, A., Katalinic, V. and Milos, M., 2004, "Use of different methods for testing antioxidative activity of oregano essential oil", *Food Chem.*, Vol. 85, pp. 633-640.
- [18] Liu, M., Li, X. Q., Weber, C., Lee, C. Y., Brown, J. and Liu, R. H., 2002, "Antioxidant and antiproliferative activities of raspberries", *J. Agric. Food Chem.*, Vol. 50, No. 10, pp. 2926-2930.
- [19] Moure, A., Cruz, J. M., Franco, D., Domínguez, J. M., Sineiro, J., Domínguez, H., José Núñez, M. and Parajó, J. C., 2001, "Natural antioxidants from residual sources", *Food Chem.*, Vol. 72, pp. 145-171.
- [20] Moure, A., Franco, D., Sineiro, J., Domínguez, H., Núñez, M. J. and Lema, J. M., 2000, "Evaluation of extracts from *Gevuina avellana* Hulls as antioxidants", *J. Agric. Food Chem.*, Vol. 48, No. 9, pp. 3890-3897.
- [21] Peterson, D. M., 2001, "Oat Antioxidants", *J. Cereal Sci.*, Vol. 33, pp. 115-129.
- [22] Peterson, D. M., Emmons, C. L. and Hibbs, A. H., 2001, "Phenolic antioxidants and antioxidant activity in pearling fractions of oat groats", *J. Cereal Sci.*, Vol. 33, pp. 97-103.
- [23] Pinelo, M., Rubilar, M., Sineiro, J. and Núñez, M. J., 2004, "Extraction of antioxidant phenolics from almond hulls (*Prunus amygdalus*) and pine sawdust (*Pinus pinaster*). *Food Chem.*, Vol. 85, pp. 267-273.
- [24] Pyo, Y. H., Lee, T. C., Logendra, L. and Rosen, R. T., 2004 "Antioxidant activity and phenolic compounds of Swiss chard (*Beta vulgaris* subspecies *cycla*) extracts", *Food Chem.*, Vol. 85, pp. 19-26.
- [25] Schwars, K., Bertelsen, G., Nissen, L. R., Gardner, P. T., Heinonen, M. I., Hopia, A., Huynh-Ba, T., Lambelet, P., McPhail, D., Skibsted, L. H. and Tijburg, L., 2001, "Investigation of plant extracts for the protection of processed foods against lipid oxidation: comparison of antioxidant assay based on radical

scavenging, lipid oxidation and analysis of the principal antioxidant compounds”, *Eur. Food Res. Technol.*, Vol. 212, pp. 319-328.

[26] Shahidi, F. and Wanasundara, P.K.J., 1992, Phenolic antioxidants, *Critic Rev. Food Sci. Nutr.*, Vol. 32, pp. 67-103.

[27] Singh, R. P., Chudambara 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.*, Vol. 50, No. 1, pp. 81-86.

[28] Tepe, B., Daferera, D., Sokmen, A., Sokmen, M. and Polissiou, M., 2005, “Antimicrobial and antioxidant activities of the essential oil and various extracts of *Salvia tomentosa* Miller (Lamiaceae)”, *Food Chem.*, Vol. 90, pp. 333-340.

[29] Velioglu, Y. S., Mazza, G., Gao, L. and Oomah, B. D., 1998. Antioxidant activity and total phenolics in selected fruits, vegetables, and grain products. *J. Agric. Food Chem.*, Vol. 46, pp. 4113-4117.

[30] Vieira, R. F., Grayer, R. J., Patonb, A. and Simona, J. E., 2001, “Genetic diversity of *Ocimum gratissimum* L. based on volatile oil constituents, flavonoids and RAPD markers”, *Biochem. System. Ecol.*, Vol. 29, pp. 287-304.

[31] Yen, G. C., Chen, H. Y. and Peng, H. H., 1997. Antioxidant and pro-oxidant effects of various tea extracts. *J. Agric. Food Chem.*, Vol. 45, pp. 30-34.

[32] Yuan, Y. V., Bone, D. E. and Carrington, M. F., 2005, “Antioxidant activity of dulse (*Palmaria palmata*) extract evaluated *in vitro*”, *Food Chem.*, Vol. 91, pp. 485-494.