

## مدل‌سازی و بهینه‌سازی اثر پیش‌تیمار اسمز- فراصوت و خشک‌کردن تکمیلی هوای داغ روی گیلاس سیاه

قاسم یوسفی<sup>۱</sup>، زهرا امام‌جمعه<sup>۲\*</sup>، زهرا کرمی<sup>۳</sup>، کیانا پور‌محمدی<sup>۳</sup>

۱. دانشجوی کارشناسی ارشد صنایع غذایی، دانشکده مهندسی و فناوری کشاورزی، دانشگاه تهران

۲. استاد، دانشکده مهندسی و فناوری کشاورزی، دانشگاه تهران

۳. کارشناسی ارشد صنایع غذایی، دانشکده علوم و صنایع غذایی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۲/۴/۱۴ - تاریخ تصویب: ۱۳۹۳/۴/۱۵)

### چکیده

روش سطح پاسخ به منظور تعیین نقاط بهینه فرایند خشک‌کردن اسمزی- فراصوت همراه خشک‌کردن تکمیلی با هوای داغ برای دستیابی به بیشینه آنتوسبیانین، ترکیبات فنولی کل، و فعالیت آنتی‌اکسیدانی میوه گیلاس سیاه استفاده شد. درجه حرارت (۴۰، ۵۰، و ۶۰ درجه سلسیوس)، غلظت محلول ساکارز (۴۰، ۵۰، و ۶۰ درصد حجمی/ وزنی)، و فرکانس (۰، ۶۵، و ۱۳۰ کیلوهرتز) عواملی بودند که تأثیر آن‌ها بر میزان آنتوسبیانین، ترکیبات فنولی کل، و فعالیت آنتی‌اکسیدانی در طول دوره خشک‌کردن گیلاس سیاه با پیش‌تیمار اسمز- فراصوت همراه با خشک‌کردن تکمیلی هوای داغ ارزیابی شد. آزمایش‌ها براساس طرح مرکزی با درنظر گرفتن سه سطح برای هر یک از عوامل یادشده، انجام شد. در آزمایش‌های انجام‌شده نسبت نمونه به محلول اسمزی ۱/۱۰ (حجمی/وزنی) در نظر گرفته شد. نتایج به دست آمده حاکی از این بود که تأثیرات خطی و درجه دو هر سه متغیر مستقل دما، غلظت شربت ساکارز، و شدت فرکانس بر میزان آنتوسبیانین، ترکیبات فنولی کل، و فعالیت آنتی‌اکسیدانی معنی دار ( $P = 0.05$ ) بود. برای هر پاسخ با استفاده از آسالیز رگرسیون خطی چندگانه، مدل‌های چندجمله‌ای درجه دوم به دست آمد. آنالیز واریانس (ANOVA) به منظور ارزیابی صحت و دقت مدل‌های به دست آمده اجرا گردید. با روش سطح پاسخ، بهینه‌سازی شرایط فرایندی برای حداکثرسازی ترکیبات فنولی و آنتوسبیانینی و حداقل‌سازی میزان  $Ec_{50}$  انجام گرفت. نقطه بهینه به دست آمده برای فرایند آب‌گیری عبارت است از: دما  $40^{\circ}\text{C}$ ، غلظت شربت ساکارز ۴۰ درصد، و فرکانس ۱/۳۱ کیلوهرتز. میزان راندمان تولید پیش‌بینی شده مدل برای ترکیبات فنولی ۱/۱۸۹ میلی‌گرم معادل اسید‌گالیک به ۱۰۰ گرم وزن خشک، میزان آنتوسبیانین ۲۸۳۷/۸۲ میکرو‌گرم به ۱۰۰ گرم وزن خشک، و میزان  $Ec_{50}$  برابر با ۰/۰۲۴۵ در میلی‌گرم ماده خشک بود. مدل ارائه شده برای پیش‌بینی مقادیر متغیرهای وابسته، نتایج بسیار نزدیکی با یافته‌های آزمایشی به دست آمده دارد.

**کلیدواژگان:** پیش‌تیمار اسمز- فراصوت، روش سطح پاسخ، فعالیت آنتی‌اکسیدانی، گیلاس سیاه، مدل‌سازی.

مثل کلوچه مناسب است. همچنین از این میوه در تولید نوشیدنی‌های طعم‌دار و بستنی‌های با طعم گیلاس استفاده می‌شود. معمولاً برای ایجاد طعم و مزه تندر مخصوصاً محصولات با طعم گیلاس به جای گیلاس شیرین<sup>۱</sup> از این واریته استفاده می‌شود. همچنین در کیک‌های حاوی شکلات‌تیره و مانند اینها می‌توان از این میوه استفاده کرد. بسیاری از میوه‌جات و سبزیجات فصل برداشت‌شان کوتاه بوده و زمان ماندگاریشان بعد از برداشت هم کوتاه است. بسیاری از میوه‌جات بعد از برداشت به دلیل فعالیت‌های میکروبی و واکنش‌های بیوشیمیایی به سرعت فاسد می‌شوند. اگرچه روش‌های گوناگونی شامل کنسروکردن، بطری کردن، انجماد، تخمیر، پاستوریزاسیون، پرتودهی، استفاده

### مقدمه

میوه *Prunus Serotina* که به گیلاس سیاه، گیلاس سیاه وحشی، و گیلاس سیاه کوهی نیز معروف است، گیاهی متعلق به جنس *Prunus* و زیردسته *Padus* است (McVaugh et al., 1951). این گیاه بومی نواحی شمال شرق امریکا و کانادا است. میوه این درخت شبیه آلوی کوچک بوده و قطرش حدود یک سانتی‌متر است که رنگ آن در ابتدا سبز مایل به زرد است و بعد از رسیدن به رنگ سیاه در می‌آید. این میوه از نظر حسی طعم و مزه گس و تلخی در حالت تازه‌خوری دارد (Preston, 1961). میوه این گیاه برای تولید مربا و استفاده به عنوان مغز محصولاتی

۱. *Prunus avium*

\* نویسنده مسئول: emamj@ut.ac.ir

افزایش دانسیتۀ محصول بهدلیل جذب مواد جامد حین آبگیری می‌توان تا حد زیادی حل کرد (Fernandes *et al.*, 2008, a-b). در تحقیقات اخیر از ترکیب فرایند فراصوت و آبگیری اسمزی در فراوری میوه‌ها و سبزی‌ها استفاده شده است. در اغلب این تحقیقات از امواج فراصوت برای افزایش سرعت آبگیری و کاهش زمان فرایند اسمز استفاده شده است. بیشتر تحقیقات انجام‌شده تاکنون یا به تأثیر امواج فراصوت بر ضرایب انتشار آب و مواد جامد (Simal *et al.*, 1998; Rastogi *et al.*, 2002, Fernandez *et al.*, 2008 a, Shamaei *et al.*, 2012 b) یا Fernandez & Rodriguez, 2007; Fernandez *et al.*, 2008 a & b; Shamei *et al.*, 2012 a) به امواج فراصوت بر بافت مواد غذایی (et al., 2007) پرداخته‌اند و تحقیقات کمتری در مورد تأثیر تأم فرایند اسمز-فراصوت بر خصوصیات تغذیه‌ای و فراسودمند مواد غذایی صورت گرفته است (Stojanovic, *et al.*, 2007; Shamaei *et al.*, 2012 a).

هدف از این مطالعه تعیین تأثیر متغیرهای دما، غلظت محلول اسمزی، شدت فرکانس فراصوت، و خشک‌کردن تکمیلی با هوای داغ روی میزان ازدستدادن آب<sup>۱</sup>، میزان جذب مواد جامد<sup>۲</sup>، تغییرات آنتوسباینین، و آنتی‌اکسیدانی محصول مورد نظر است. تأثیرات گفته‌شده توسط روش سطح پاسخ<sup>۳</sup> بهینه‌سازی خواهد شد.

## مواد و روش‌ها

### آماده‌سازی نمونه

گیلاس سیاه از بازار محلی کرج تهیه شد. گیلاس سیاه پس از خریداری تا زمان فرایند در یخچال با دمای چهار درجه سلسیوس قرار گرفت. یک ساعت قبل از فرایند از یخچال خارج شد و در دمای محیط قرار گرفت. به منظور جداسازی مواد خارجی مثل گرد و خاک به خوبی شسته شد. میوه‌ها براساس درجه رسیدگی، اندازه، رنگ یکنواخت، دسته‌بندی شدند و نمونه‌های نارس و آسیب دیده جدا گردیدند.

### پیش‌تیمار با هیدروکسید سدیم

گیلاس‌های سیاه تازه با آب شسته شدند، با کاغذ خشک‌کن خشک شدند و سپس توزین گردیدند. پس از آن در محلول سود ۰/۵ مولار به منظور افزایش نفوذپذیری پوسته غوطه‌ور شدند. گیلاس‌های سیاه از محلول خارج، با آب شسته و سپس با کاغذ

2. Water loss

3. Solid gain

4. Response Surface Methodology

از مواد نگهدارنده، و مانند اینها برای افزایش ماندگاری میوه‌های برداشت‌شده، از چند هفته تا یک سال به کار می‌روند، اما مهم‌ترین روش‌های نگهداری این محصولات در مقیاس صنعتی شامل انجام، کنسروکردن، و خشک‌کردن است (Kouassi & Roos, 2001). انتخاب روش نگهداری بستگی به نوع محصول دارد. تنوع زیاد محصولات تولیدی منجر به معرفی روش‌های گوناگون خشک‌کردن برای کاهش رطوبت ماده غذایی شده است. فرایند خشک‌کردن می‌تواند به شکل‌های گوناگونی و با خشک‌کن‌های متفاوتی انجام گیرد که هر یک برای فرایند محصول خاصی طراحی شده است. با گذشت زمان و پیشرفت تکنولوژی، روش‌های خشک‌کردن نیز مثل سایر فرایندها دچار تحولات زیادی شده‌اند و امروزه روش‌های جدید خشک‌کردن ابداع شده‌اند که از میان آنها می‌توان به آبگیری اسمزی اشاره کرد. امروزه آبگیری اسمزی یکی از روش‌های طبیعی و قابل اطمینان برای نگهداری مواد غذایی است (Rastogi *et al.*, 2002). شکر، عسل، و نمک در گذشته برای کمک به خشک‌کردن میوه‌ها و سبزی‌ها استفاده می‌شده است (Ponting, 1973). انتخاب بهترین روش‌های خشک‌کردن و انجام عملیات صحیح در ایجاد کیفیت مطلوب محصولات اهمیت زیادی دارد. روش‌های سنتی خشک‌کردن مواد غذایی بر کیفیت محصولات اثر منفی می‌گذارد و باعث افزایش چروکیدگی بافت، سخت‌شدن سطح محصول، تغییرات نامطلوب در رنگ، عطر، طعم، و کاهش ارزش غذایی می‌شوند. تیمار آبگیری اسمزی به‌نهایی یا همراه با فرایند فراصوت به عنوان پیش فرایندی طی یک فرایند ملایم مقداری از رطوبت محصول را کاهش می‌دهد و ماده غذایی با رطوبت کمتر وارد مرحله خشک‌کردن تکمیلی می‌گردد که درنتیجه با کاهش زمان حرارت‌دهی و کاهش درجه حرارت به کاررفته با حداقل صدمات وارد شده به ماده غذایی همراه خواهد شد. پیش فرایند اسمز-فراصوت به عنوان روش آبگیری نسبی<sup>۴</sup> می‌تواند روش مناسبی برای کاهش زمان خشک‌کردن باشد. از آنچاکه در این روش، خروج آب در درجه حرارت‌های پایین و بدون تغییر فاز صورت می‌گیرد، تأثیر مثبتی بر فاکتورهای کیفی محصول از قبیل عطر و طعم و رنگ خواهد داشت (Garcia-Noguera *et al.*, Shaamaei *et al.*, 2012).

از مهم‌ترین مشکلات محصولات خشک‌شده در صنایع غذاهای آماده، مسئله غوطه‌ور نشدن و دانسیتۀ پایین آن‌هاست که با تحت تأثیر قراردادن قابلیت باز جذب آب، درجه مرغوبیت محصول را کاهش می‌دهد. با انجام فرایند اسمز این معضل را با

1. Partial dehydration

به ترتیب با تامپون‌های pH=۴/۵ و pH=۱ خشک کن رطوبت سطحی نمونه خشک گردیدند.

برای بتعادل رسیدن فرم‌های آنتوسبینین و تغییر شکل آن‌ها در بافرهای متفاوت حدود ۱۵ دقیقه زمان لازم است. زمان نگهداری محلول‌ها در تامپون باید از ۱ ساعت تجاوز کند. در غیر این صورت در جذب خوانده شده با اسپکتروفوتومتر خطأ ایجاد می‌شود. بعد از گذشت ۱۵ دقیقه، نمونه را در کوott ۱۰ میلی‌متر ریخته و جذب آن در طول موج  $\lambda_{\max} = 510 \text{ nm}$  خوانده می‌شود. جذب را در  $\lambda = 510 \text{ nm}$  که طول موج ماکریم است و  $\lambda = 700 \text{ nm}$  (برای حذف عوامل کدورت که ممکن است در نمونه باشند و خطأ ایجاد کند) اندازه می‌گیریم که در این حالت‌ها هر کدام از جذب‌ها باید قبلًا با نمونه شاهد صفر شده باشند. همه اندازه‌گیری‌ها حتماً بین ۱۵ دقیقه تا ۱ ساعت انجام شود، زیرا زمان ماندن طولانی‌تر باعث خطأ در جذب خوانده شده می‌شود.

$$\text{محاسبه جذب نمونه} \\ (\text{رابطه } ۱)$$

$$A = (A_{\lambda 510 \text{ max}} - A_{700})_{pH 1.0} - (A_{\lambda 510 \text{ max}} - A_{700 \text{ nm}})_{pH 4.5}$$

$$\text{محاسبه آنتوسبینین کل} \\ (\text{رابطه } ۲)$$

$$\text{Total anthocyanin ns} \left( \frac{\text{mg}}{\text{L}} \right) = \frac{(A \times MV \times DF \times 1000)}{\varepsilon}$$

A: جذب نمونه محاسبه شده در رابطه ۱

MV: وزن مولکولی

DF: فاکتور رقت

E: جذب مولار

توجه: MV و E به آنتوسبینین غالب در نمونه بستگی دارد که در اینجا بر حسب سیانیدین - ۳ - گالاكتوزید (MV=۵۰/۲۵) است (Stojanovic & Silva, 2006; Tibor, 1967).

#### اندازه‌گیری ترکیبات فنولی کل

مقدار کل ترکیبات فنولی موجود در گیلاس سیاه خشک شده به وسیله رنگ‌سنگی و بهروش فولین-سیوکالتیو<sup>۱</sup> بررسی شد. در این روش مقدار کل ترکیبات فنولی براساس ترکیب فنولی انتخاب شده، بیان می‌گردد. در اغلب مواقع این ترکیب اسید‌گالیک است و نتایج آن به صورت معادل اسید‌گالیک بیان می‌گردد. پس از تهیه عصاره‌ها، ۱۰۰ میکرولیتر از عصاره در لوله آزمایش ریخته شد، سپس ۲/۸ میلی‌لیتر آب مقطر به عصاره اضافه گردید و با ۱۰۰ میکرولیتر معرف فولین-سیوکالتو (که به

پیش‌تیمار اسمز-فرآصوت نمونه‌ها محلول اسمزی در سه غلظت ۴۰، ۵۰، و ۶۰ درصد (وزنی-حجمی) ساکارز تهیه گردید. نمونه‌ها با رعایت نسبت ۱ به ۱۰ (میوه به محلول)، به بشر حاوی محلول اسمزی اضافه گردیدند (Shamaei *et al.*, 2012).

پیش‌تیمار اسمز-فرآصوت با دستگاه ultrasonic baths، Transsonic TI-H 40MF آلمان و با توجه به توانایی دستگاه، بافت میوه، و مطالعات پیشین نگارندگان (Shamaei *et al.*, 2012) در دو سطح فرکانس ۶۵ و ۱۳۰ کیلو هرتز با توان ۱۰۰ درصد و بدون اعمال فرآصوت شدند و بشر درون حمام فرآصوت قرار گرفت به نحوی که جهت امواج از سمت جانب و عمود بر سطح میوه‌ها بود. این پیش‌فرایند نیز در سه دمای ۴۰، ۵۰، و ۶۰ درجه سلسیوس انجام گرفت. همه آزمایشات در شرایط کامل همزمانی مکانیکی با شدت ۱۵۰ دور بر دقیقه صورت گرفت.

#### خشک کردن تکمیلی

نمونه‌های خشک شده در محلول اسمزی تحت تیمار با فرآصوت پس از جداشدن هسته‌ها از میوه وارد خشک کن کابینتی (Armfield, UOPE MKII) ساخت کشور انگلستان شدند و ادامه فرایند خشک کردن را در دمای ۷۰ درجه سلسیوس طی کردند.

#### استخراج آنتوسبینین‌ها

استخراج آنتوسبینین توسط اتانول همراه با اسید کلریدریک ۰/۱ مولار با نسبت ۱۵:۸۵ انجام شد به این صورت که ابتدا ۱۵ گرم از نمونه‌ها وزن شدند و با ۲۰ میلی‌لیتر حلal مخلوط و به کمک مخلوط کن کاملاً همگن شدند. سپس مخلوط کن با ۲۰ میلی‌لیتر حلal شسته و به نمونه اضافه شد. پس از آن نمونه‌ها به مدت ۱۲ ساعت در دمای ۴۰°C نگهدارشده شدند و بعد به مدت ۱۵ دقیقه به کمک سانتریفیوژ با دور ۴۰۰۰ rpm سانتریفیوژ شدند مجدداً به نمونه‌ها ۵ میلی‌لیتر حلal اضافه شد و بار دیگر Stojanovic & Silva, 2006; Tibor, 1967 (1967) سانتریفیوژ انجام شد.

#### سنجش آنتوسبینین کل با اسپکتروفوتومتر

اندازه‌گیری آنتوسبینین با روش اختلاف pH در دو pH ۱ و ۴/۵ در دو  $\lambda_{\max} = 510 \text{ nm}$  و ۷۰۰ به وسیله اسپکتروفوتومتر انجام شد. مقدار ۱ mL از نمونه را به دو بالن ۲۵ میلی‌لیتری منتقل و

### طرح آزمایش و تجزیه و تحلیل آماری

مهمترین مسئله این تحقیق بررسی آثار اصلی و مقابله فاکتورها بود، از این‌رو طرح آماری سطح پاسخ انتخاب شد. در این مطالعه اثر متغیرهای مستقل شامل: غلظت ساکارز ( $X_1$ )، شدت فرکانس ( $X_2$ )، و دما ( $X_3$ ) در سه سطح ارزیابی شد؛ در جدول ۱ متغیرهای مستقل فرایند و مقادیر آن‌ها نشان داده شده است.

جدول ۱. سطوح انتخاب شده برای فاکتورها

	فاکتورها سطوح بالا (+)	پایین (-)	میانی (0)
دما (درجه سانتی گراد)	۶۰	۵۰	۴۰
فرکانس (کیلوهرتز)	۱۳۰	۶۵	۰
غلظت شربت ساکارز (درصد)	۶۰	۵۰	۴۰

مدل استفاده شده در روش سطح پاسخ عموماً رابطه درجه دوم است. در روش سطح پاسخ برای هر متغیر وابسته مدلی تعریف می‌شود که آثار اصلی و مقابله فاکتورها را روی هر متغیر جداگانه بیان می‌کند، مدل چندمتغیره به صورت رابطه ۵ است. در معادله ۵،  $Y = \beta_0 + \beta_{11}X_1 + \beta_{22}X_2 + \beta_{33}X_3 + \beta_{12}X_1X_2 + \beta_{13}X_1X_3 + \beta_{23}X_2X_3$  ضریب ثابت،  $\beta_0$ ،  $\beta_1$ ،  $\beta_2$ ،  $\beta_3$ ، ضرایب خطی،  $\beta_{11}$ ،  $\beta_{22}$ ،  $\beta_{33}$  تأثیرات درجه دوم و  $\beta_{12}$ ،  $\beta_{13}$ ،  $\beta_{23}$  تأثیر متقابل هستند.

(رابطه ۵)

$Y = \beta_0 + \beta_1X_1 + \beta_2X_2 + \beta_3X_3 + \beta_1X_1^2 + \beta_2X_2^2 + \beta_3X_3^2 + \beta_{12}X_1X_2 + \beta_{13}X_1X_3 + \beta_{23}X_2X_3$

در این تحقیق از طرح مركب مرکزی با سه متغیر مستقل شامل: دما، غلظت ساکارز، و شدت فرکانس، در سه سطح و شش تکرار در نقطه مرکزی طرح (برای محاسبه تکرارپذیری فرایند) بهمنظور بررسی تأثیر شرایط کاهش رطوبت و افزایش فعالیت آنتی‌اکسیدانی و بهینه‌سازی فرایند مذکور استفاده شد Design (Kargozari et al., 2010). در این تحقیق از نرم‌افزار Expert نسخه ۸/۱ برای محاسبات آماری و مدل‌سازی، و برای بهینه‌سازی از نرم‌افزار Minitab نسخه ۱۵ استفاده شد.

### نتیجه و بحث

انتقال جرم در طول دوره فرایند آبگیری اسمزی گیلاس سیاه در قالب آزمون طرح مركب مرکزی و با شش نقطه مرکزی با سه متغیر مستقل (غلظت محلول اسمزی، شدت فرکانس فراصوت، و دما) هر کدام در سه سطح صورت گرفت. مقدار رطوبت اولیه نمونه گیلاس سیاه  $80 \pm 1$  درصد (براساس وزن مرطوب) و مقدار ماده خشک آن  $20 \pm 1$  درصد (براساس وزن مرطوب) بود.

در فرایند اسمزی تا زمان مشخصی میزان ازدستدادن آب و جذب مواد جامد محلول افزایش می‌یابد و سپس با گذشت

نسبت ۱:۱۰ با آب قطر رقیق شده بود) و ۲ میلی‌لیتر محلول کربنات سدیم ۲ درصد به خوبی مخلوط شد. نمونه‌ها به مدت نیم ساعت در دمای اتاق قرار گرفتند. سپس مقدار جذب محلول با دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۷۵۰ نانومتر خوانده شد. مقدار کل ترکیبات فنولی با استفاده از معادله خط رسم شده برای اسیدگالیک<sup>۱</sup> بر مبنای اسیدگالیک و به صورت میلی‌گرم در گرم نمونه خشک بیان گردید (Lin & Tang, 2007). معادله خط رگرسیونی که رابطه غلظت اسیدگالیک را با میزان جذب محلول‌ها در ۷۵۰ نانومتر نشان می‌دهد به صورت رابطه ۳ به دست آمد. در این معادله  $Y$  مقدار جذب و  $X$  مقدار ترکیبات فنولی براساس اکی والانت اسیدگالیک را نشان می‌دهد.

(رابطه ۳)

$$Y = 0.0008X + 0.0649$$

$$R^2 = 0.9976$$

تعیین میزان فعالیت آنتی‌اکسیدانی ابتدا غلظت‌های گوناگونی از محلول متانولیک ۲-دی‌فنیل-۱-پیکریل‌هیدرازیل (DPPH) ساخت شرکت مرک آلمان تهیه و جذب آن‌ها با دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۵۱۵ nm اندازه گیری شد و منحنی استاندارد آن به دست آمد. سپس  $1mL$  متابول با  $1mL$  عصاره مخلوط و جذب آن در طول موج ۵۱۵nm پس از رسیدن به حالت پایدار خوانده شد. با استفاده از منحنی استاندارد غلظت ۲ و ۲-دی‌فنیل-۱-پیکریل‌هیدرازیل در این جذب به دست آمد و تحت عنوان مقدار ۲ و ۲-دی‌فنیل-۱-پیکریل‌هیدرازیل در زمان صفر در نظر گرفته شد. پس از آن  $0.9mL$  از محلول متانولیک ۲۵ میلی‌گرم در لیتر از ۲ و ۲-دی‌فنیل-۱-پیکریل‌هیدرازیل با  $1mL$  عصاره مخلوط شد و پس از گذشت نیم ساعت مقدار جذب آن در طول موج ۵۱۵nm در حالت پایدار خوانده و به عنوان مقدار ۲ و ۲-دی‌فنیل-۱-پیکریل‌هیدرازیل در زمان  $t$  در نظر گرفته شد. آنگاه مقدار ۲ و ۲-دی‌فنیل-۱-پیکریل‌هیدرازیل با قیمانده از رابطه ۴ به دست آمد:

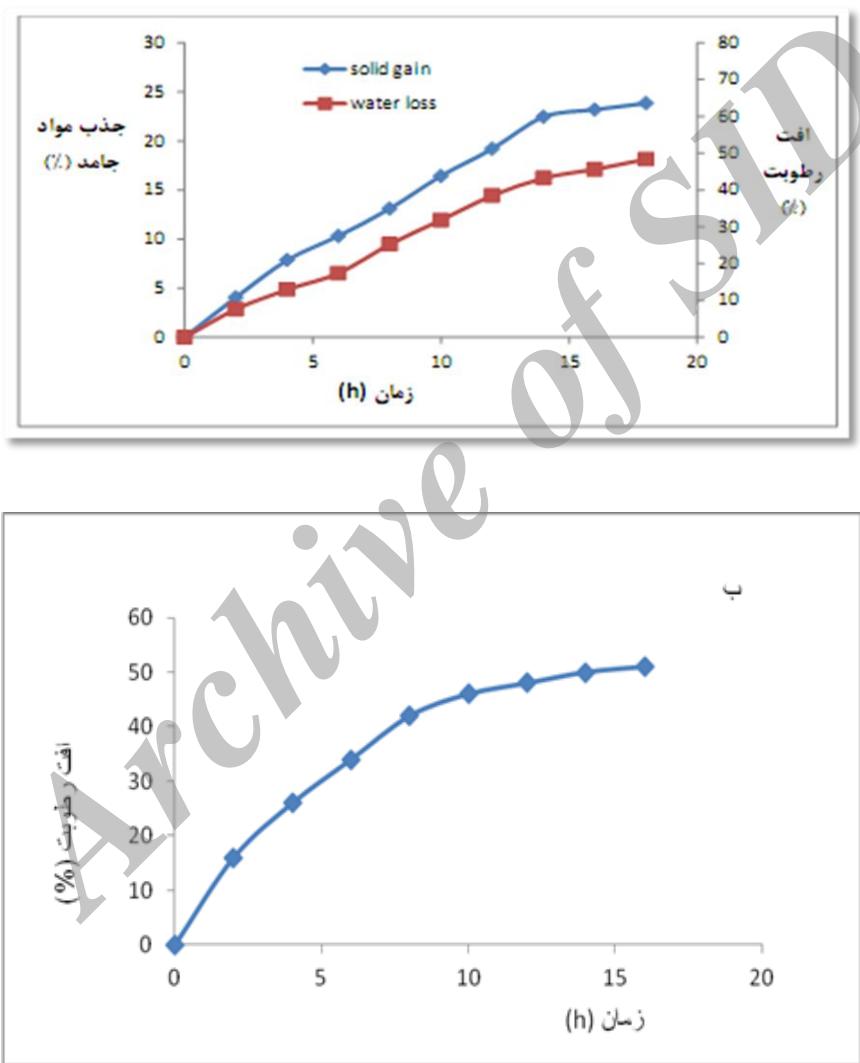
$$\% DPPH_{rem} = \frac{[DPPH]_t}{[DPPH]_{t=0}} \quad (رابطه ۴)$$

مقدار غلظت عصاره که باعث کاهش ۵۰ درصدی غلظت ۲ و ۲-دی‌فنیل-۱-پیکریل‌هیدرازیل شد، با عنوان غلظت مؤثر (EC<sub>50</sub>) بیان گردید که نمودی از فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره است. لازم به ذکر است که تنظیم صفر دستگاه اسپکتروفتومتر ابتدا با متابول خالص انجام گرفت (Cam et al., 2009). میزان فعالیت آنتی‌اکسیدانی نمونه‌ها بر حسب EC<sub>50</sub> محاسبه شده از رابطه ۴ بیان شد.

1. Gallic acid

شکل ۱ مشاهده می‌گردد، میزان کاهش آب نمونه در طول دوره خشک کردن اسمزی با گذشت زمان افزایش می‌یابد. به این معنا که نمونه‌های گیلاس سیاه با گذر زمان میزان رطوبت بیشتری از دست می‌دهند. در نمونه‌های تحت فرایند اسمز-فراصوت در زمان حدود ۱۴ ساعت به نقطه تعادل می‌رسد، پس از این نقطه گذر زمان تأثیری بر میزان آبگیری از نمونه نخواهد داشت. با توجه به این امر زمان پایان آزمایش‌ها ۱۴ ساعت در نظر گرفته شد.

زمان از سرعت این فعل و انفعالات کاسته می‌شود و سرانجام به حالتی ثابت و ایستا می‌رسند. لایه حاصل از مواد جامد تغليظ شده در زیر سطح ماده غذایی باعث تغییر در گردایان غلظت بین محلول و ماده غذایی می‌شود و نیروی محرکه برای جریان آب کاهش می‌یابد. لایه‌های سطحی حاصل از مواد جامد اسمزی سبب ایجاد مقاومت در برابر انتقال جرم می‌شود و به همین دلیل بعد از گذشت مدتی به حالت ایستایی می‌رسد. این حالت ایستایی در منحنی‌های ازدست‌دادن آب و جذب مواد جامد قابل مشاهده است (Lenart, 1996). همان‌گونه که در



شکل ۱. افت آب و افزایش مواد جامد در فرایند اسمز بدون فراصوت (الف) و با فراصوت (ب)

آنالیز سطح پاسخ و بررسی اثر متقابل فاکتورهای مؤثر بر میزان آنتوسیانین، ترکیبات فنولی، و فعالیت آنتی‌اکسیدانی با استفاده از جدول آنالیز واریانس (ANOVA) (جدول ۳) معنی‌داری‌بودن تأثیرات خطی، درجه دوم، و متقابل ضرایب مدل رگرسیون برای هر پاسخ بررسی گردید. آنالیز سطح پاسخ داده‌ها

گزینش مدل مناسب و تجزیه و تحلیل مدل‌های برآذش یافته به منظور حصول مدل‌های تجربی برای پیش‌بینی پاسخ، رابطه‌های خطی و چندجمله‌ای درجه دوم برای داده‌های به دست آمده از آزمایش‌ها برآذش شدند. سپس این مدل‌ها آنالیز آماری شدند تا مدل مناسب گزینش گردند (جدول ۳).

(رابطه ۸)

$$Y_3(EC_{50}) = -0.797 + 0.115x_2 + 0.347x_3 + 0.000037 \\ x_1^2 - 0.0000002x_2^2 - 0.000044x_1x_3 - \\ 0.000018x_2x_3$$

همان طور که در جدول ۳ نشان داده است، در مورد آنتوسبیانین کل تمام عوامل به جز اثر درجه دوم فرکانس و اثر متقابل غلظت و دما معنی دار ( $P < 0.05$ ) هستند. در مورد ترکیبات پلی فنلی نیز همه عوامل به جز فرکانس، اثر درجه دوم دما، و اثر متقابل غلظت و فرکانس معنی دار ( $P < 0.05$ ) هستند. در زمینه فعالیت آنتی اکسیدانی به جز دو مورد، اثر خطی غلظت و اثر متقابل غلظت و دما، تأثیر تمامی عوامل معنی دار ( $P < 0.05$ ) است. عدم برآذش برای همه پاسخها در سطح اطمینان ۹۵ درصد معنی دار نیست. بنابراین بالابودن ضریب تبیین و معنی دارنبودن عدم برآذش برای آن، صحت مدل را برای برآذش اطلاعات تأیید می کند.

در جدول ۳، روابط بین فعالیت آنتی اکسیدانی، آنتوسبیانین ها، ترکیبات فنولی، و پارامترهای دما، فرکانس و غلظت ساکارز را به صورت خطی، درجه دوم، و متقابل نشان داد. معادلات ۶ و ۷ و ۸ روابط بین ترکیبات فنولی، آنتوسبیانین ها، فعالیت آنتی اکسیدانی ( $EC_{50}$ )، و پارامترهای خشک کردن اسمرز فراصوت به همراه خشک کردن تکمیلی با هوای داغ در میوه گیلاس سیاه را نشان می دهد.

(رابطه ۶)

$$Y_1(\text{total phenol}) = 10.649 - 0.2614x_1 - 0.12479x_3 \\ + 0.00223x_1^2 - 0.000023x_2^2 + 0.000880x_3^2 \\ + 0.000628x_1x_3 + 0.000182x_2x_3$$

(رابطه ۷)

$$Y_2(\text{anthocyanin}) = 22529/89 - 1316/94x_1 - 26/37x_2 \\ + 539/85x_3 + 12/7568x_1^2 - 5/779x_3^2 + 0.345x_1x_2 + 0.234 \\ x_2x_3$$

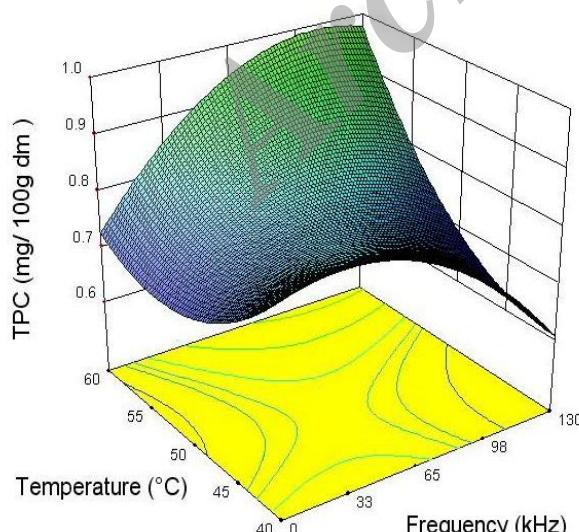
جدول ۲. نتایج آزمون ها در نقاط مشخص شده با طرح مرکب مرکزی

$EC_{50}$ (mg dw)	ترکیبات فنولی کل (mg/100g dw)	آنتوسبیانین ( $\mu\text{g}/100\text{g dw}$ )	$X_3$ دما (°C)	$X_2$ فرکانس (KHz)	غلظت $X_1$ %	تیمار
۰/۰۷۷۶	۰/۸۱۴۴	۱۷۸۸/۱۸	۵۰	۶۵	۵۰	۱
۰/۰۳۶	۰/۹۵۵۶	۲۲۴/۵۸	۴۰	۰	۶۰	۲
۰/۰۷۳۸	۰/۷۱۵۹	۱۲۷۳/۲۹	۵۰	۱۳۰	۵۰	۳
۰/۰۶۱۵	۰/۷۰۸۶	۱۹۴۶/۵۴	۴۰	۱۳۰	۶۰	۴
۰/۰۷۷۷	۰/۷۸۹۶	۱۴۱۱/۶۶	۵۰	۶۵	۵۰	۵
۰/۰۳۸۱	۱/۱۶۶۷	۱۶۵۹/۸۱	۶۰	۱۳۰	۴۰	۶
۰/۰۳۰۴	۱/۱۹۶۵	۲۰۴۳/۵۷	۶۰	۱۳۰	۶۰	۷
۰/۰۲۴۹	۱/۱۵۹۴	۲۷۹۶/۵۹	۴۰	۰	۴۰	۸
۰/۰۶۸۹	۰/۷۵۴۹	۱۴۰۶/۵۲	۵۰	۰	۵۰	۹
۰/۰۵۰۲	۱/۰۵۰۶	۷۸۳/۸۲	۶۰	۶۵	۵۰	۱۰
۰/۰۵۱۵	۰/۹۷۹۶	۱۷۹۴/۴۹	۴۰	۱۳۰	۴۰	۱۱
۰/۰۷۸	۰/۷۷۱۲	۱۴۶۹/۵۹	۵۰	۶۵	۵۰	۱۲
۰/۰۸۲۶	۰/۹۲۲۳	۲۵۵۶/۳۳	۵۰	۶۵	۶۰	۱۳
۰/۰۸۰۹	۱/۱۹۳۳	۲۹۹۰/۷۷	۵۰	۶۵	۴۰	۱۴
۰/۰۵۱۶	۰/۹۱۸۸	۱۵۳۹/۶۲	۶۰	۰	۶۰	۱۵
۰/۰۸	۰/۶۷۴۴	۱۵۸۵/۴۴	۵۰	۶۵	۵۰	۱۶
۰/۰۷۷۲	۰/۸۱۲۰	۱۳۵۳/۷۴	۵۰	۶۵	۵۰	۱۷
۰/۰۷۸۷۵	۰/۷۷۷۷	۱۳۱۰/۲۹	۵۰	۶۵	۵۰	۱۸
۰/۰۵۷۶	۰/۹۲۱۰	۲۲۲۷/۴۸	۶۰	۰	۴۰	۱۹
۰/۰۴۳۲	۰/۷۹۴۶	۱۰۵۶/۰۸	۴۰	۶۵	۵۰	۲۰

جدول ۳. جدول تجزیه واریانس برای میزان آنتوسيانین، ترکیبات فنولی، و فعالیت آنتی اکسیدانی

EC <sub>50</sub>		ترکیبات فنولی کل			آنتوکسین		درجه آزادی
P عدد	ضرایب رگرسیون	P عدد	ضرایب رگرسیون	P عدد	ضرایب رگرسیون		
•/•••	-•/•٧٧	•/•••	•/•٦٥	•/•••	•/•٢٩/•٩	٩	مدل
•/•٧٧	-•/••١٤٣	•/••٨	-•/•٢٦١	•/•٣١	-•/•١٦/•٩٤	١	X <sub>1</sub>
•/••٦	•/•••١١٥	•/•٧٩٩	-•/••٠٥٧	•/•١	-•/•٢٦/•٣٧	١	X <sub>2</sub>
•/•٤١	•/•٣٤٧١	•/•١٤	-•/•١٢٥	•/•٠٧	•/•٣٩/•٨٥	١	X <sub>3</sub>
•/••٢	•/•••••٣٧	•/•••	•/•••٢٢٣	•/•••	•/•٢/•٧٦	١	X <sub>1</sub> <sup>2</sup>
•/•••	-•/•••••٢	•/•٣٩	-•/•••••٢٣	•/•١٤	-•/•٠٣٧	١	X <sub>2</sub> <sup>2</sup>
•/•••	-•/••••٣١٢	•/•٦٢	•/•••••٨٨	•/•••	-•/•٧٨	١	X <sub>3</sub> <sup>2</sup>
•/•٥٣	-•/•••••١	•/•٨٦٢	-•/•••••٧	•/••١	•/•٣٤٥	١	X <sub>1</sub> X <sub>2</sub>
•/•••	-•/••••٤٤	•/•٢٩	•/••••٦٢٨	•/•٧٨٥	•/•١٤٥	١	X <sub>1</sub> X <sub>3</sub>
•/•••	-•/••••١٨	•/••١	•/••••١٨٢	•/•١٥	•/•٢٣٤	١	X <sub>2</sub> X <sub>3</sub>
•/•١٩		•/•١٥٤		•/•٨٤٦		٥	Lack of fit
	•/•٩٩٧		•/•٩١٣		•/•٩٦٦		R <sup>2</sup>
	•/•٩٩٤		•/•٨٣٥		•/•٩٣٥		Adj-R <sup>2</sup>
	•/•٤٠		•/•٦٩		•/•٣١		CV

به دنبال آن افت آب می‌انجامد که این پدیده افت ترکیبات فنولی را در پی دارد. ۲. با افزایش غلظت قند، میزان قند جذب شده نمونه افزایش می‌یابد و به دلیل اثر تخریبی قند بر ترکیبات فنولی میزان فنول‌ها کاهش می‌یابد. ۳. شرایط اسمزی، ترکیبات فنولی را به واسطه مهاجرت به داخل محلول اسمزی کاهش، می‌دهد (Askari *et al.*, 2006).

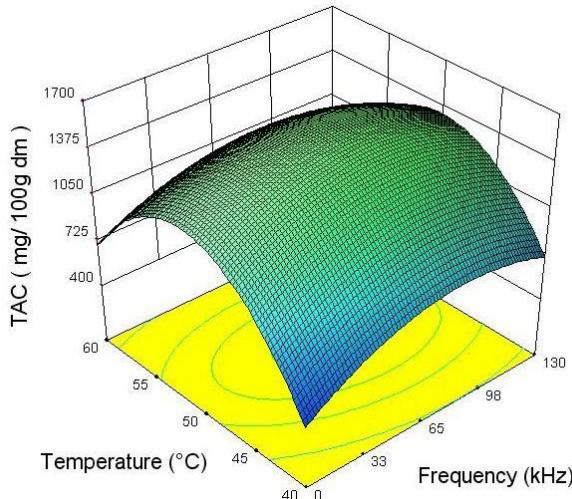


شكل ۲. نمودار سطحی و خطی ترکیبات فنولی (بر حسب میلی گرم در صد گرم ماده خشک، TPC) در برابر فرانس و دما (غلظت ماده اسمزی ۵۰ درصد ثابت گرفته شده است)

ضرایب رگرسیون بالا (R<sup>2</sup><sub>anth</sub>= ۰/۹۶۶، R<sup>2</sup><sub>ph</sub>= ۰/۹۱۳) نشان می‌دهد که مدل به خوبی توانسته است نتایج بدست آمده را پیش‌بینی کند. برای بررسی ارتباط بین متغیرهای مستقل و وابسته از نمودار سه‌بعدی سطح پاسخ رسم شده به وسیله مدل استفاده شد. در هر نمودار اثر دو متغیر در حالتی که متغیر سوم در نقطه مرکزی قرار دارد، بررسی گردیده است.

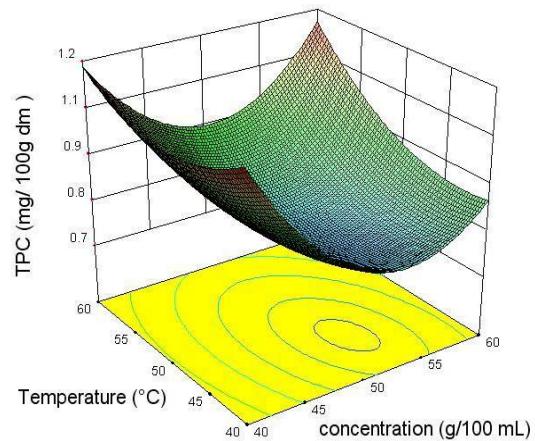
میزان ترکیبات فنولی در گیلاس سیاه خام  $1/964\text{ mg}$  معادل اسید گالیک در صد گرم مادة خشک است. طبق جدول ۳ نتایرات خطی غلظت، دما، و تأثیرات درجه دوم غلظت و فرکانس و همچنین تأثیر متقابل فرکانس-دما و بریکس-دما بر میزان ترکیبات فنولی معنی دار است. همان طور که در شکل ۲ ملاحظه می شود با افزایش دما میزان ترکیبات فنولی کاهش یافته است، ولی با افزایش فرکانس میزان ترکیبات فنولی افزایش یافته است که Shamaei *et al.* (2009) و Serrano *et al.* (2012) به نتایج مشابه با نتایج به دست آمده در پژوهش حاضر دست یافته اند. با توجه به جدول ۳ ملاحظه می شود که اثر غلظت بر میزان ترکیبات فنولی معنی دار است. همان طور که قبلًا گفته شد به طور کلی با افزایش غلظت ساکاراز میزان ترکیبات فنولی کاهش می یابد این موضوع ممکن است به چند دلیل اتفاق بیفتد: ۱. افزایش قند به افزایش گرادیان غلظت و

آنتوسیانین‌ها شود، بنابراین واضح است که افزایش فرکانس سبب کاهش آنتوسبیانین‌ها می‌شود، این مطلب در تحقیقات Shamaei et al (2012) نیز نشان داده شده است. در آن تحقیق مشخص شد که امواج فراصلوت باعث پلیمری‌شدن ترکیبات کوچک آنتوسبیانینی و تشکیل ترکیبات آنتوسبیانینی پلیمری می‌شود (شکل ۴).



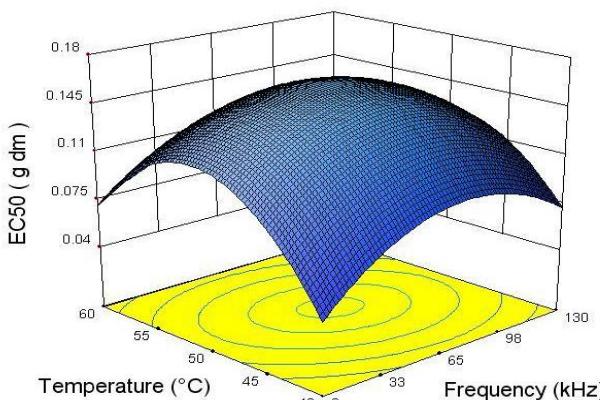
شکل ۴. نمودار سطحی و خطی آنتوسبیانین‌ها (برحسب میلی‌گرم در صد گرم ماده خشک، TAC) در برابر دما و فرکانس (غلظت ماده اسمزی ۵۰ درصد ثابت گرفته شده است)

در شکل ۵ ملاحظه می‌شود که اثر فرکانس و غلظت بر میزان آنتوسبیانین معنی دار است. همان‌طور که قبلًا گفته شد و در اینجا نیز کاملاً مشهود است، افزایش فرکانس تأثیر منفی روی میزان آنتوسبیانین گیلاس سیاه گذاشت. به‌طور کلی با افزایش غلظت ساکارز میزان آنتوسبیانین کاهش می‌یابد که این موضوع می‌تواند به دلایل ذکر شده در رابطه با ترکیبات فنولی اتفاق بیفت. شرایط اسمزی، میزان آنتوسبیانین‌ها را به دلیل مهاجرت به داخل محلول اسمزی کاهش می‌دهد. در تحقیقات Kucner et al (2013) نشان داده شد که در آبگیری اسمزی بلوبری مهاجرت ترکیبات پلی‌فنلی و آنتوسبیانینی به داخل محلول اسمزی اتفاق می‌افتد که این مهاجرت با افزایش دما یا انجام پیش‌فرایند آنزیمی شدت می‌یابد. همان‌طور که در شکل ۵ ملاحظه می‌شود با افزایش غلظت ساکارز میزان آنتوسبیانین‌ها کاهش می‌یابند. تیمار فراصلوت تشکیل رادیکال‌های آزاد و پلیمریزاسیون آنتوسبیانین‌ها را افزایش می‌دهد و درنتیجه میزان آنتوسبیانین‌ها را کاهش می‌دهد (Stojanovic & Silva, 2006). با کاهش فعالیت آنتی‌اکسیدانی، میزان نمونه‌ای که لازم است تا غلظت اولیه DPPH را به ۵۰ درصد برساند یا به عبارت



شکل ۳. نمودار سطحی و خطی ترکیبات فنولی (برحسب میلی‌گرم در صد گرم ماده خشک، TPC) در برابر فرکانس و غلظت (دماهای فرایند ۵۰ درجه سلسیوس ثابت گرفته شده است)

میزان آنتوسبیانین در گیلاس سیاه خام  $3765 \mu\text{g}$  در صد گرم ماده خشک است. در شکل ۴ ملاحظه می‌شود اثر دما و فرکانس بر میزان آنتوسبیانین معنی دار است. افزایش دما ابتدا تا دماهای ۵۰ درجه سلسیوس سبب افزایش میزان آنتوسبیانین و سپس باعث کاهش آنتوسبیانین گیلاس سیاه شده است. دلیل افزایش میزان آنتوسبیانین در دماهای پائین تأثیر مثبت افزایش دما بر افزایش خروج آب از میوه و تغليظ میزان آنتوسبیانین در بافت میوه از طرفی و از طرف دیگر عدم اثر تحریبی دماهای زیر ۵۰ درجه سلسیوس بر ترکیبات آنتوسبیانین است. نتایج تحقیق حاضر با نتایج Kucner et al. (2013) که روی بلوبری انجام شده است، مطابقت دارد. نتایج آنها نشان داد که تا دماهای ۴۰ درجه سلسیوس حرارت اثر تحریبی بر مواد پلی‌فنلی و آنتوسبیانینی نداشته است و بعد از افزایش دما به ۶۰ درجه سلسیوس اثر تحریبی آن شروع می‌شود. در تحقیق حاضر نیز بعد از ۵۰ درجه سلسیوس میزان آنتوسبیانین کل کاهش می‌یابد که علت اصلی آن تجزیه حرارتی و اکسیداسیون این ترکیبات است. نتایج حاصل از Goula et al. (2005) نشان داد، افزایش دمای هوای ورودی برای تولید پودر گوجه باعث کاهش محتوای لیکوبین آن می‌شود. Quek et al. (2007) به این نتیجه رسیدند که افزایش دمای خشک کن پاششی باعث کاهش محتوای لیکوبین و بتاکاروتون پودر هندوانه می‌شود. Kha et al., (2009) نیز نشان دادند که افزایش دمای هوای ورودی باعث کاهش میزان کاروتونئید و فعالیت آنتی‌اکسیدانی عصاره میوه Gac می‌شود. همچنان فرکانس‌های بالای فراصلوت با پدیده کاویوتاسیون آن ممکن است سبب افزایش شکستگی سطحی و ازدستدادن

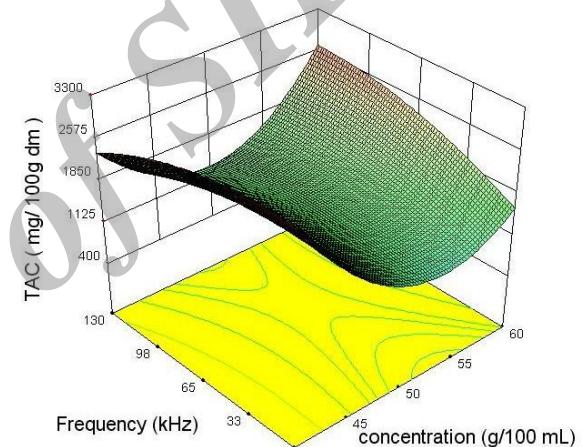


شکل ۷. نمودار سطحی و خطی  $EC_{50}$  (بر حسب گرم ماده خشک) در برابر فرکانس و دما (غلظت ماده اسمزی ۵۰ درصد ثابت گرفته شده است)

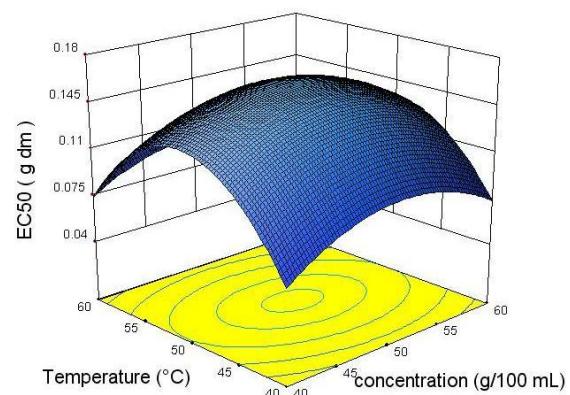
#### بهینه سازی

بهینه سازی متغیرهای وابسته با شکل ۸ انجام شد و نقاط بهینه به دست آمدند. این مقادیر بهینه در دمای ۴۰ درجه سلسیوس، غلظت ۴۰ درصد و فرکانس  $1/31\text{ kHz}$  حاصل شد که با بررسی آنها به این نکته می‌رسیم که مقادیر به دست آمده در طول دوره آزمایش‌های تجربی با دانسته‌های پیشین به دست آمده در زمینه عوامل مؤثر بر دهیدراسیون با پیش تیمار اسمز-فراصوت همراه با خشک کردن تکمیلی هوای داغ هماهنگی دارد. عمل استخراج در شرایط بهینه ارائه شده توسط مدل در سه تکرار انجام گرفت و نتیجه با مقدار پیش‌بینی شده آن مقایسه شد. با روش سطح پاسخ، بهینه سازی شرایط فرایندی برای حداقل سازی ترکیبات فنلی و آنتو سیانینی و حداقل سازی میزان  $Ec_{50}$  انجام گرفت (شکل ۸). میزان راندمان تولید پیش‌بینی شده مدل برای ترکیبات فنولی  $1/189$  میلی گرم معادل اسید گالیک به  $100\text{ }\mu\text{g}$  گرم وزن خشک، میزان آنتو سیانین  $2837/82$  میکرو گرم به  $100\text{ }\mu\text{g}$  گرم وزن خشک، و میزان  $Ec_{50}$  برابر با  $0/0245$  در میلی گرم ماده خشک بود. برای بررسی صحت بهینه سازی در شرایط بهینه ارائه شده توسط مدل که عبارت بود از دمای ۴۰ درجه سلسیوس، بدون اعمال فراصوت و غلظت ساکارز ۴۰ درجه بریکس، آزمایش‌هایی در این شرایط برای ترکیبات فنولی، از آزمایش‌های انجام شده در این شرایط برای ترکیبات فنولی،  $1/181 \pm 0/15$  میلی گرم معادل اسید گالیک به  $100\text{ }\mu\text{g}$  گرم وزن خشک، آنتو سیانین،  $2841/27 \pm 0/81$  میکرو گرم به  $100\text{ }\mu\text{g}$  گرم وزن خشک، و برای  $Ec_{50}$  در میلی گرم ماده خشک بود. این نتایج نشان می‌دهد که مدل توانسته است تا حدود زیادی اثر ۳ متغیر فرکانس، غلظت، و دما را برآبگیری گیلاس سیاه با روش پیش تیمار اسمز-فراصوت همراه با خشک کردن تکمیلی هوای داغ را نشان دهد.

دیگر میزان  $EC_{50}$  افزایش می‌یابد. نتایج حاصل از پژوهش‌های پیشین نشان داد فعالیت آنتی اکسیدانی رابطه مستقیم و شدیدی با میزان آنتو سیانین و ترکیبات فنولی ماده مورد نظر دارد (Moyer *et al.*, 2002 ; Wang *et al.*, 1997). فرایند اسمزی در زمان‌های طولانی باعث از دست رفتن مواد مغذی همچون ترکیبات فنولی و آنتو سیانین‌ها به دلیل پدیده نفوذ به محلول اسمزی<sup>۱</sup> می‌شود (Kucner *et al.*, 2013). فرکانس‌های بالای فراصوت نیز میزان از دست دادن ترکیبات مغذی را افزایش می‌دهد. نمونه‌های تغییض شده اسمزی فعالیت آنتی اکسیدانی ضعیفتری نشان می‌دهند و فرایند فراصوت همراه با فرایند تکمیلی هوای داغ نیز فعالیت آنتی اکسیدانی گیلاس سیاه را کاهش می‌دهد (شکل‌های ۶ و ۷).



شکل ۵. نمودار سطحی و خطی آنتو سیانین‌ها (بر حسب میلی گرم در صد گرم ماده خشک، TAC) در برابر غلظت و فرکانس (دما فرایند ۵۰ درجه سلسیوس ثابت گرفته شده است)



شکل ۶. نمودار سطحی و خطی  $EC_{50}$  (بر حسب گرم ماده خشک) در برابر دما و غلظت (فرکانس ۶۵ کیلو هرتز ثابت گرفته شده است)

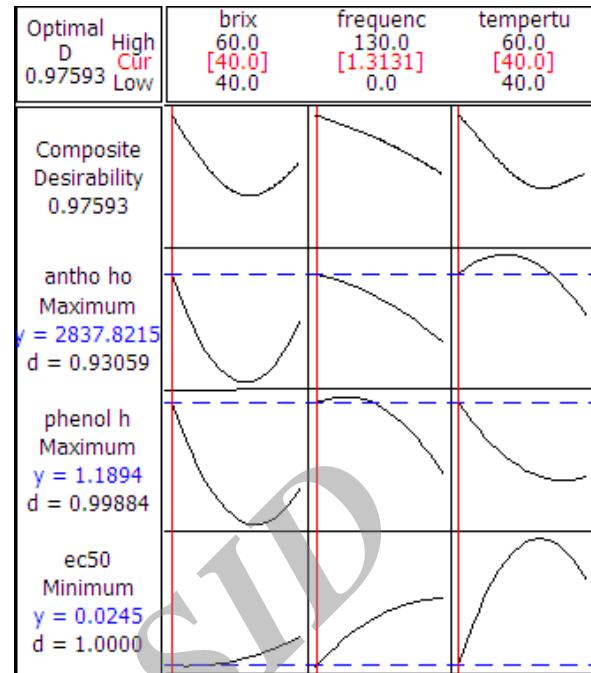
1. Leaching

### نتیجه‌گیری کلی

در این تحقیق، روش سطح پاسخ به منظور تعیین شرایط بهینه فرایند خشک کردن اسمز-فراصوت به همراه دوره تکمیلی هوای داغ (درجة حرارت، شدت فرکانس، و غلظت شربت ساکارز) با هدف دست‌یابی به حداکثر میزان آنتوسبیانین، ترکیبات فنولی کل، و حداقل  $EC_{50}$  درصد به کار گرفته شد. نتایج به دست آمده حاکی از این بود که تأثیرات خطی و درجه دو هر سه متغیر مستقل دما، شدت فرکانس، و غلظت شربت ساکارز معنی دار بود. برای هر پاسخ با استفاده از آنالیز رگرسیون خطی چندگانه، مدل‌های چندجمله‌ای درجه دوم به دست آمد. آنالیز واریانس (ANOVA) به منظور ارزیابی صحت و دقیقت مدل‌های به دست آمده، اجرا شد. با توجه به نتایج به دست آمده، نقطه بهینه حاصل برای فرایند آبگیری عبارت است از: دما  $40^{\circ}\text{C}$ ، غلظت شربت ساکارز ۴۰ درصد، و فرکانس  $1/31$  کیلوهرتز. مدل ارائه شده برای پیش‌بینی مقادیر متغیرهای وابسته، نتایج بسیار نزدیکی با یافته‌های آزمایشی به دست آمده دارد.

### REFERENCES

- Askari G. R., Emam-Djomeh Z., & Mousavi S. M. A. (2006) Microstructural change, textural and rehydration properties of apple slices dried using different methods. *Journal of Agricultural Science*, 36 (4), 1001-1011. (In Farsi)
- Cam, M., Hisil, Y., & Durmaz, G. (2009) Classification of eight pomegranate juices based on antioxidant capacity measured by four methods. *Food Chemistry*, 112, 721-726.
- Fernandes, F. A.N., and Rodrigues, S. 2007. Ultrasound as pre-treatment for drying of fruits: Dehydration of banana, *Journal of Food Engineering*, 82, 261–267.
- Fernandes, F. A.N., Linhares, F.E. & Rodrigues, S. (2008 a) Ultrasound as pre-treatment for drying of pineapple. *Ultrasonics Sonochemistry*, 15, 1049–1054.
- Fernandes, F. A.N., Gallao, M.I. & Rodrigues, S. (2008 b) Effect of osmotic dehydration and ultrasound pre-treatment on cell structure: Melon dehydration, *LWT - Food Science and Technology*, 41, 604–610.
- Garcia-Noguera, J.; Oliveira, F. I. P. ; Izabel Gallão, M.; Weller, C. L.; Rodrigues, S., & Fernandes, F. A. N. (2010) Ultrasound-Assisted Osmotic Dehydration of Strawberries: Effect of Pretreatment Time and Ultrasonic Frequency, *Drying Technology*, 28, 294-303.
- Goula, A. M & K. G. Adamopoulos. (2005) Spray drying of tomato pulp in dehumidified air: 2.The effect on powder properties, *Journal of Food Engineering*, 65, 35-42.
- Kargozari, M., Moini, S., & Emam-Djomeh, Z. (2010) Prediction of some physical properties of osmodehydrated carrot cubes using response surface methodology. *Journal of Food Processing and Preservation*, 34, 1041–1063.
- Kha, T. C., M. H. Nguyen, & Roac, P. D. (2010) Effect of spray drying conditions on the physicochemical and antioxidant properties of Gac (*Momordica cochinchinensis*) fruit aril powder. *Journal of Food Engineering*. 99, 385-391.
- Kouassi, K & Roos, H.Y. (2001) Glass transition and water effects on sucrose inversion in noncrystalline carbohydrate food systems. *Food Research International*, 34, 895–901.
- Kucner, A., Klewicki, R., & Sójka, M., (2013) The influence of selected osmotic dehydration and pretreatment parameters on dry matter and polyphenol content in highbush blueberry (*Vaccinium corymbosum* L.) Fruits, *Food Bioprocess Technology*, 6, 2031–2047.
- Lenart, A. (1996) Osmo-convective drying of fruits and vegetables: Technology and Application. *Drying technology*, 14 (2), 391-413.
- Lin, J.Y., & Tang, C.Y. (2007) Determination of total phenolic and flavonoid contents in selected fruits and vegetables, as well as their stimulatory effects on mouse splenocyte proliferation. *Food Chemistry*. 101, 140-147.
- McVaugh R (1951) A revision of the North American black cherries (*Prunus serotina* Ehrh., and relatives). *Brittonia*, 7, 279–315.
- Moyer, R. A., K.E. Hummer, C. E. Finn, B. Frei & Wrolstad R. E.. (2002) Anthocyanins, phenolics and antioxidant capacity in diverse small fruits.



شکل ۸. بهینه مقدار ترکیبات فنولی، آنتوسبیانین، و  $EC_{50}$

- Journal of Agricultural and Food Chemistry*. 50, 519-525.
- Ponting, J. D. (1973) Osmotic dehydration of fruits- Recent modifications and applications. *Process Biochemistry*, 8, 18-20.
- Preston RJ (1961) North American Trees (Exclusive of Mexico & tropical United States). Iowa: The Iowa.
- Quek, S.Y., N. K. Chok & Swedlund P. (2007) The physicochemical properties of spray dried watermelon powder. *Chemical Engineering and Processing*, 46, 386-391.
- Rastogi, N. K., K. S. M. S. Raghavarao, K. Niranjan & Knorr, D. (2002) Recent developments in osmotic dehydration: methods to enhance mass transfer. *Trends in Food Science & Technology*. 13, 48-59.
- Serrano, I., Soliva-Fortuny, R., & Martí'n-Belloso, O. (2009) Impact of high-intensity pulsed electric fields variables on vitamin C, anthocyanins and antioxidant capacity of strawberry juice. *LWT - Food Science and Technology*, 42: 93-100.
- Simal, S., Benedito, J., Sanchez, E. S., & Rossello, C. (1998) Use of ultrasound to increase mass transport rates during osmotic dehydration, *Journal of Food Engineering*, 36, 323-336.
- Shamaei, S., Emam-djomeh, Z. & Moini, S. (2012 a) Ultrasound- assisted cranberries effect of finish drying methods and ultrasonic frequency on texture properties. *Journal of Texture Studies* 43, 133-141.
- Shamaei, S., Emam-djomeh, Z. & Moini, S. (2012 b) Modeling and optimization of ultrasound assisted osmotic dehydration of cranberry using response surface methodology, *Journal of Agricultural Science and Technology*, 14, 1523-1534.
- Stojanovic, J. & L. Silva, J. (2007) Influence of osmotic concentration, continuous high frequency ultrasound and dehydration on antioxidants, colour and chemical properties of rabbit-eye blueberries. *Food chemistry*, 101, 898-906.
- Tibor, F. (1967) Development of quantitative methods for individual anthocyanins in cranberry and cranberry products. Thesis for degree of Doctor, university of Massachusetts.
- Wang, H., G. Cao & Prior, R. L. (1996) Total antioxidant capacity of fruits. *Journal of Agricultural and Food Chemistry*. 44, 691-695.

Archive of SID