

## بررسی خواص فیزیکوشیمیایی عسل زنبور عسل کوچک (*Apis florea*) در مناطق جنوبی کشور

• شبنم پری چهره (نویسنده مسئول)

بخش زنبور عسل، موسسه تحقیقات علوم دامی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج، ایران

• غلامحسین طهماسبی

بخش زنبور عسل، موسسه تحقیقات علوم دامی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج، ایران

• پژواک خاکی

بخش میکروبی شناسی، موسسه تحقیقات واکسن و سرم سازی رازی، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج، ایران

• محمد بابایی

بخش ژنتیک و اصلاح نژاد دام، موسسه تحقیقات علوم دامی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج، ایران



تاریخ دریافت: ۱۹-۰۹-۱۳۹۸ تاریخ پذیرش: ۲۶-۰۱-۱۳۹۹

Email: sh.pariichehreh@gmail.com

### چکیده

عسل، فرآورده اصلی صنعت زنبورداری است و فرم تغلیظ‌شده‌ای از قند است که نه تنها به عنوان یک شیرین‌کننده یا منبع غذایی استفاده می‌شود، بلکه با توجه به خواص دارویی و درمانی، مصارف پزشکی متعددی نیز دارد. زنبور عسل کوچک یکی از دو گونه اصلی زنبور عسل موجود در ایران می‌باشد که سهم بسیاری در تولید عسل ایران دارد. با این حال مطالعه‌ای تا کنون در رابطه با بررسی خصوصیات فیزیکوشیمیایی عسل تولید شده توسط این زنبور در ایران انجام نشده است. در این پژوهش کیفیت تعدادی از نمونه‌های عسل تولید شده در نواحی مختلف کشور شامل بوشهر، چابهار، دزفول، ایرانشهر، جهرم، جیرفت و رودان از نقطه نظر اسیدیته، pH، رطوبت، درصد ساکارز، گلوکز، فروکتوز، پرولین، دیاستاز، خاکستر و هیدروکسی متیل فورفورال مورد بررسی قرار گرفت. نتایج بدست آمده نشان داد که متوسط میزان اسیدیته، pH، رطوبت، ساکارز، فروکتوز، گلوکز، پرولین، دیاستاز، خاکستر و هیدروکسی متیل فورفورال عسل زنبور عسل کوچک به ترتیب ۱۵-۱۸/۵ (mEq/kg)، ۴/۱۳-۴/۵۲، ۱۲/۲۳-۱۴/۸۹، ۳/۸-۳/۸، ۲۹/۲۸-۳۹/۱۹، ۳۰/۷۳-۳۶/۸۹، ۲۰۸/۴۸-۳۴۷/۲۷ mg/kg، ۳۰/۹۹-۳۶ °G، ۰/۱۶-۰/۰۹ و ۱۹/۴۶-۱۹/۴۶ صفر mg/kg می‌باشد. بر اساس نتایج بدست آمده میزان پارامترهای مورد محاسبه با استانداردهای کدکس برای عسل مطابقت دارد. به طور کلی علاوه بر کیفیت بالای عسل، زنبور عسل کوچک نقش موثری در گرده افشانی گیاهان مناطق جنوبی کشور داشته و امید است محافظت بیشتری از این ذخیره ژنتیکی با ارزش کشورمان در برابر خطراتی که این گونه را به دلیل عدم شناخت کشاورزان تهدید می‌کند، انجام گیرد.

کلمات کلیدی: عسل زنبور عسل کوچک، ساکارز، رطوبت، pH، دیاستاز، ایران

- Veterinary Researches & Biological Products No 131 pp: 121-135

#### Evaluation of physicochemical characteristics of *Apis florea* honey in some southern provinces of Iran

By: Parichehreh, Sh., (Corresponding Author) Honeybee Department, Animal Science Research Institute of Iran, Agricultural Research, Education and Extension Organization, Karaj, Iran. Tahmasbi, Gh., Honeybee Department, Animal Science Research Institute of Iran, Agricultural Research, Education and Extension Organization, Karaj, Iran. Khaki, P., Department of Microbiology, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Agricultural Research, Education and Extension Organization, Karaj, Iran. and Babaei, M., Honeybee Department, Animal Science Research Institute of Iran, Agricultural Research, Education and Extension Organization, Karaj, Iran.

Received: 2019-12-10 Accepted: 2020-04-14

Email: sh.pariichehreh@gmail.com

Honey is not only considered as a fabulous food product, but also it has healing properties. It is clear that quality of honey can be affected by various factors. In this study, the quality of several honey samples which are produced in different parts of Iran including: Bushehr, Chabahar, Dezful, Iranshahr, Jahrom, Jiroft and Ruan. These products were analyzed in terms of acidity, pH, moisture content, sucrose percentage, fructose, glucose, proline, diastase, Ash and hydroxyl-methyl furfural. The results showed that the calculated parameters correspond to the standard provided by the Codex. The results showed that the mean values of acidity, pH, moisture content, sucrose percentage, fructose, glucose, proline, diastase, ash and hydroxymethyl furfural (HMF) of dwarf honeybee honey were 15-18.5, 4.13-4.52, 12.23-14.89, 0-3.8, 29.28-39.19, 30.73-36.89, 208.48-347.27, 30-36.99, 0.09-0.16, 0-19.46, respectively. Based on the results, the calculated parameters correspond to the codex standards of honey. It is hoped that due to effective role of this species in pollination of plants and the favorable quality of produced honey, therefore, as result of low information among farmers, it would be better to protect this species against the dangers that threaten.

**Keyword:** *Apis florea* honey, Sucrose, Moisture, pH, Diastase, Iran

۲۰۰۰ در ایران که از قصر شیرین در غرب ایران شروع شده و تا بلوچستان در جنوب شرقی کشور ادامه دارد، پراکنده می‌باشد و همچنین در جزایر قشم، کیش، خارک، لارک، لاوان، سیری و احتمالاً سایر جزایر خلیج فارس نیز وجود دارد. این زنبور به حالت وحشی در فضای باز بر روی شاخه‌ها و تنه درختان، بوته‌ها، پرچین باغ‌ها، پناه صخره‌ها، دیوار منازل و ... زندگی می‌کند.

ترکیب عسل و خصوصیات فیزیوشیمیایی آن شامل محتوای خاکستر (Ash)، فعالیت‌های آنزیمی، هیدروکسی‌متیل-فورفورال (HMF)، هدایت الکتریکی (EC) و اسیدیته (pH) به عوامل گوناگونی از جمله گونه زنبور عسل، شهد گیاهی مورد استفاده در تولید عسل و شرایط آب و هوایی محل تولید بستگی کامل دارد. این موضوع احتمالاً تفاوت گونه‌های مختلف زنبور در ترجیح جمع‌آوری و استفاده از شهد و دانه گرده گیاهان مختلف و برخی مشخصه‌های محیطی و بیوشیمیایی دیگر را منعکس می‌کند. ترکیب عسل به نوبه خود خواص فیزیوشیمیایی آن مانند ویسکوزیته، جذب رطوبت و متبلور شدن را تحت تاثیر قرار می‌دهد (۸). ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) بیان کردند که تفاوت معنی‌داری بین عسل‌های جمع‌آوری شده زنبوران *Apis cerana*، *A. dorsata*، *A. florea* و *A. mellifera* از لحاظ رطوبت، اسیدیته، هدایت الکتریکی، ساکارز، قند کل و آنزیم دیاستاز در پاکستان وجود دارد. به‌طوریکه بیشترین و کمترین

#### مقدمه

عسل، اولین فرآورده زنبور عسل می‌باشد که توسط انسان ماقبل تاریخ مورد استفاده قرار گرفته است. از عسل در قرآن (سوره ۱۶، آیه ۶۸ و ۶۹) به نام شفا نام برده شده و به ویژگی‌های درمانی آن اشاره شده است. این ماده، فرآورده اصلی صنعت زنبورداری است و فرم تغلیظ‌شده‌ای از قند است که نه تنها به عنوان یک شیرین‌کننده یا منبع غذایی استفاده می‌شود، بلکه با توجه به خواص دارویی و درمانی، مصارف پزشکی متعددی نیز دارد. براساس تعریف ارائه شده توسط کدکس، عسل عبارت است از ماده شیرین طبیعی تولید شده به وسیله زنبورهای عسل که از شهد گل‌ها یا ترشحات بخش‌های زنده گیاهان جمع‌آوری و به کندو منتقل شده و طی یکسری فرایندها که در داخل بدن و دستگاه گوارش زنبورهای عسل کارگر انجام می‌گیرد به عسل تبدیل شده و در شان‌های کندو ذخیره می‌گردد (۱۹). عسل، حاوی دو قند اصلی گلوکز و فروکتوز است (% ۶۰ تا ۸۵) و در کنار این قندها، ترکیبی از سایر کربوهیدرات‌ها، آمینواسیدها و اسیدهای آلی، مواد معدنی، ترکیبات آروماتیک، آنتی‌اکسیدان‌ها، رنگدانه‌ها، آنزیم‌ها، موم و دانه گرده را نیز در خود جای داده است (۲۷ و ۲۹).

زنبور عسل کوچک (*Apis florea*) یکی از دو گونه اصلی زنبور عسل موجود در ایران می‌باشد که در یک نوار گرمسیری به طول تقریبی km

صورت گرفته، خصوصیات فیزیکیوشیمیایی عسل‌های تولید شده توسط زنبورعسل *A. mellifera* در نقاط مختلف کشور مورد بررسی قرار گرفته است. علیرغم مطالعات گسترده‌ای که روی خصوصیات فیزیکیوشیمیایی عسل تولید شده توسط زنبورعسل *A. mellifera* انجام شده است اطلاعات علمی در مورد خصوصیات فیزیکیوشیمیایی عسل تولید شده توسط گونه زنبورعسل کوچک *A. florea* در ایران موجود نیست. بنابراین، هدف از انجام این مطالعه، بررسی خواص فیزیکیوشیمیایی عسل زنبورعسل کوچک شامل رطوبت، اسیدیته، خاکستر، رنگ، قندها، دیاستاز و پرولین برای نخستین بار در کشور می‌باشد.

### مواد و روش‌ها

#### تهیه و آماده‌سازی نمونه

تعداد ۷ نمونه عسل زنبورعسل کوچک در وزن‌های ۱ تا ۲ kg در طی سه ماه اردیبهشت، خرداد و تیر سال ۱۳۹۸ از نواحی جنوبی کشور شامل دزفول، بوشهر، جهرم، جیرفت، رودان، چابهار و ایرانشهر جمع‌آوری گردید. پوشش گیاهی غالب مناطق بوشهر، دزفول، جیرفت، کنار بوده و پوشش گیاهی غالب جهرم، رودان، ایرانشهر و چابهار به ترتیب: مرکبات، گون و کهور و آکاسیا بودند. در این مطالعه ویژگی‌های فیزیکیوشیمیایی این عسل‌ها شامل رطوبت، pH، اسیدیته، قندها، خاکستر، HMF، دیاستاز و پرولین ارزیابی و مورد مقایسه قرار گرفت.

#### تعیین میزان رطوبت

برای تعیین میزان رطوبت نمونه‌ها، ۲/۵ gr عسل در یک ظرف چینی که قبلاً به وزن ثابت رسیده بود وزن شده و سطح آن پوشانده شده و درون کوره در دمای ۱۰۵ درجه سانتی‌گراد به مدت سه ساعت به منظور خشک شدن قرار داده شد. پس از طی زمان مذکور، و رسیدن دمای سطح پوشاننده شده ظرف به دمای محیط، مجدداً وزن ظروف ثبت گردید.

اسیدیته مربوط به عسل‌های تولیدی توسط *A. cerana* و *A. florea* بود. بیشترین و کمترین رطوبت در عسل‌های تولیدی توسط زنبورهای *A. mellifera* و *A. florea* اندازه‌گیری شد. عسل‌های تولیدی توسط دو گونه زنبور *A. mellifera* و *A. florea* به ترتیب کم‌ترین و بیشترین هدایت الکتریکی را بین عسل‌های مورد بررسی داشته‌اند. بیشترین میزان ساکارز در زنبور *A. mellifera* (gr ۸/۰۳ در gr ۱۰۰ عسل) در مقایسه با عسل زنبوران دیگر بود (۱۶).

واجلا و همکاران (۲۰۱۶) خواص فیزیکیوشیمیایی عسل زنبور *A. florea* را از نقطه نظر پتانسیل آنتی‌اکسیدانی مورد بررسی قرار دادند نتایج این بررسی نشان داد که عسل تولیدی زنبورعسل کوچک منبع خوبی از آنتی‌اکسیدان‌ها است (۳۶).

القمدمی و همکاران (۲۰۱۷) طی مطالعه‌ای عسل زنبورعسل *A. mellifera* و زنبورعسل *A. florea* را در عربستان با هم مقایسه کردند. در مجموع نتیجه گرفتند که عسل گونه *A. florea* دارای محتوای رطوبت کمتر در مقایسه با گونه *A. mellifera* است که این موضوع را تفاوت در نوع لانه‌سازی دو گونه زنبور و اختلاف در نوع شهدهایی که توسط دو گونه بیان کردند. همچنین محققین نتیجه گرفتند که عسل گونه *A. florea* اسیدیته و خاکستر بالاتر، قند کمتر و تحمل بیشتر نسبت به گرمادهی از نظر تولید HMF نسبت به زنبور *A. mellifera* داشت (۳).

ناهد و فروقی (۲۰۱۸) خصوصیات فیزیکیوشیمیایی و خواص آنتی‌باکتریالی عسل زنبورعسل کوچک را در منطقه خیرپور پاکستان بررسی کردند. نتایج نشان داد که عسل جمع‌آوری شده از کلنی گونه *A. florea* اثر بازدارندگی بر رشد استرین‌های باکتریایی *P. aeruginosa* دارد و در نتیجه، از عسل می‌توان به عنوان یک عامل درمانی مکمل علیه باکتری‌های بیماری‌زای خاص استفاده کرد (۲۴).

تنوع آب و هوایی حاکم بر کشور ایران باعث ایجاد عسل‌های مختلف از جنبه‌های حسی، ارگانولپتیکی و فیزیکیوشیمیایی می‌گردد. در پژوهش‌های

جدول ۱- درصد ساکارز، فروکتوز، گلوکز و نسبت فروکتوز/گلوکز در نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از مناطق مختلف (حروف مختلف نشان دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۱٪ است).

فروکتوز/گلوکز	درصد گلوکز	درصد فروکتوز	درصد ساکارز	
۱/۲۶ ± ۰/۰۰۶ a	۲۹/۲۸ ± ۲/۵۶b	۲۶/۸۹ ± ۳/۶۵a	۲/۰ ± ۱/۰۰۸۵ b	دزفول
۰/۹۸ ± ۰/۰۰۵۸ b	۳۲/۴۴ ± ۲/۲۶b	۳۱/۸۵ ± ۲/۵۸b	۱/۰ ± ۵۷/۰۰۶۴ b	ایرانشهر
۱/۰۳ ± ۰/۰۰۹۱ ab	۳۱ ± ۲/۵۶	۳۲ ± ۲/۱۳b	۳/۰ ± ۸/۰۰۸۹ a	جهرم
۰/۰۹ ± ۰/۰۰۵ ab	۳۱/۲ ± ۲/۶۵b	۳۱ ± ۳/۳۱b	۱/۰ ± ۴/۰۰۳۵ b	چابهار
۰/۹۱ ± ۰/۰۰۶ b	۳۹/۱۹ ± ۲/۱۳a	۳۵/۸۱ ± ۲/۳۶a	۰ ± ۰ c	بوشهر
۱/۰۰۳ ± ۰/۰۰۶۷ ab	۳۰/۶۳ ± ۱/۹۸b	۳۰/۷۳ ± ۱/۹۸a	۰ ± ۰ c	جیرفت
۰/۹۲ ± ۰/۰۰۶۲ b	۳۵/۱۴ ± ۲/۳۱ab	۳۲/۳۶ ± ۳/۲۱b	۰ ± ۰ c	رودان

اسید سولفوریک ۲ نرمال به آن اضافه گردید و بلافاصله محلول حاصل با تیوسولفات سدیم ۰/۱ نرمال تیترو گردید. به طور همزمان یک آزمون شاهد توسط آب مقطر انجام شد. مقدار gr درصد گلوکز از تفاوت تیتراسیون تیوسولفات سدیم مصرفی نمونه و شاهد مطابق با فرمول مربوطه به دست آمد. مقدار فروکتوز نیز از اختلاف قندهای احیاکننده قبل از هیدرولیز و مقدار گلوکز تعیین شد. نسبت فروکتوز به گلوکز را از تقسیم درصد فروکتوز بر درصد گلوکز به دست آمد (۶).

### تعیین فعالیت دیاستازی

میزان فعالیت دیاستازی بر اساس روش Schade تعیین گردید. یک محلول استاندارد نشاسته که قابلیت ارزیابی با ید را دارد به نمونه اضافه گردید و در حمام آب ۴۰ درجه سانتیگراد قرار داده شد. آنزیمهای موجود در نمونه تحت شرایط استاندارد موجب هیدرولیز نشاسته می‌گردد و تغییر رنگ حاصل به عنوان دامنه شناسایی شدت واکنش به کار می‌رود. سپس کاهش رنگ آبی در فواصل زمانی معین با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۶۶۰ nm اندازه گیری شد. برای تعیین زمان واکنش بر حسب دقیقه (tx) که برای رسیدن به جذب مخصوص ۰/۲۳۵ نیاز است یک نمودار جذب بر حسب زمان بایک معادله رگرسیونی به کار رفت، عدد دیاستاز از تقسیم ۳۰۰ بر tx به دست آمد (۱۴).

### تعیین خاکستر

برای اندازه‌گیری میزان خاکستر نمونه‌ها مقدار ۵ gr عسل به دقت یک هزارم gr در یک بوته چینی که به وزن ثابت رسیده وزن شده سپس چند قطره روغن زیتون خالص روی آن‌ها ریخته تا در زمان سوزاندن از کف کردن زیاد و پریدن به بیرون جلوگیری نماید. نمونه تهیه شده به ملایمت در دمای ۱۰۵ درجه سانتیگراد درون کوره حرارت داده شده تا کف کردن آن تمام و کاملاً سیاه گردید. سپس در دمای ۶۰۰ درجه سانتیگراد در کوره آنقدر سوزانده شده تا خاکستر سفید بدست آمده

برای هر نمونه به مدت یک ساعت دیگر نیز فرایند خشک کردن درون کوره، خنک شدن و وزن کردن انجام شد و این مراحل تا رسیدن به یک وزن ثابت ادامه یافت (۲). وزن نمونه اولیه (۲/۵ gr) را از تفاوت وزن ظرف چینی محتوی وزن خشک عسل و ظرف را کم کرده و عدد حاصل بر وزن نمونه تقسیم گردید و در عدد ۱۰۰ ضرب شد تا درصد رطوبت به دست آید.

### تعیین pH و اسیدیته آزاد

برای اندازه‌گیری pH نمونه‌ها ۱۰ gr عسل در یک بشر وزن و در ۷۵ ml آب مقطر حل شده و به کمک دستگاه pH متر میزان pH در دمای اتاق تعیین شد. به منظور سنجش اسیدیته آزاد نیز ۱۰ gr از هر یک از نمونه‌ها توزین و در ۷۵ ml آب مقطر حل شد. محلول حاصل به کمک pH متر تا رسیدن به pH ۸/۳ با محلول سود (NaOH) ۰/۱N تیترو شد (۶). آزمایش شاهد برای آب مقطر و شناساگر نیز انجام شد. طبق رابطه زیر اسیدیته بر حسب mEq/kg بیان شد.

$$\text{اسیدیته} = (1000 \times N \times (V - V^a)) / W$$

N = نرمالیه محول سود (NaOH) مصرف شده

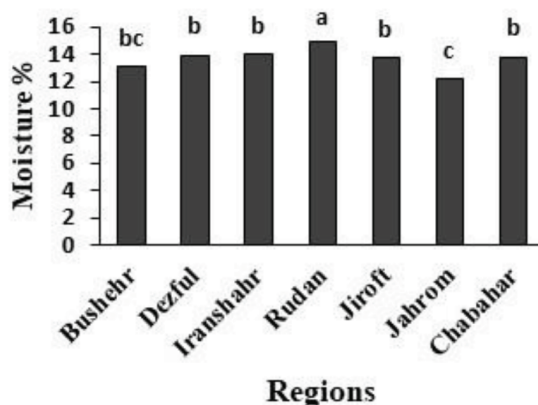
V = ml سود (NaOH) مصرفی نمونه

V = ml سود (NaOH) مصرفی شاهد

W = وزن نمونه به gr

### اندازه‌گیری میزان ساکارز، گلوکز، فروکتوز

برای محاسبه درصد ساکارز اختلاف مقدار قندهای احیاکننده قبل و بعد از هیدرولیز بدست آمده و در ضریب ۰/۹۵ ضرب گردید (۶). مقدار گلوکز به وسیله آزمون تعیین نسبت فروکتوز به گلوکز تعیین گردید. بدین صورت که به ۲۵ ml محلول عسل ۲۰ ml محلول ید ۰/۱ نرمال و ۵ ml از محلول سود ۰/۵ نرمال اضافه گردید سپس محلول به مدت ۱۵ دقیقه در تاریکی نگهداری گردید. پس از طی زمان مذکور، ۵ ml



شکل ۱- میزان رطوبت (%) در نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از مناطق مختلف. حروف مختلف نشان دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۱% است.

جدول ۲. جدول همبستگی صفات مختلف فیزیوشیمیایی بررسی شده در نمونه‌های عسل (علامت \* نشان دهنده وجود تفاوت معنی‌دار در سطح ۱٪ است)

	اسیدینه	pH	رطوبت	ساکاروز	گلوکز	فروکتوز	گلوکز / فروکتوز	پرولین	دیاستاز	خاکستر	HMF
اسیدینه	۱										
pH	-۰/۱۳۳	۱									
رطوبت	*۰/۶۵۸	-۰/۲۸۲	۱								
ساکاروز	-۰/۳۵۲	*-۰/۶۸۲	-۰/۶۰۹	۱							
گلوکز	-۰/۰۵۲	-۰/۳۲۸	-۰/۰۳۷	-۰/۵۴۹	۱						
فروکتوز	-۰/۵۱۱	-۰/۵۷۸	-۰/۰۳۱	۰	-۰/۳۴۹	۱					
فروکتوز / گلوکز	-۰/۳۰۷	-۰/۱۰۸	-۰/۰۳۷	-۰/۴۹۰	*-۰/۷۳۶	-۰/۴۷۱	۱				
پرولین	-۰/۲۰۹	*-۰/۶۹۹	*-۰/۶۶۳	*-۰/۶۷۶	-۰/۳۲۹	-۰/۲۰۹	-۰/۰۴۶	۱			
دیاستاز	-۰/۳	-۰/۱۱۶	*-۰/۶۷۶	-۰/۴۴۹	-۰/۴۰۵	-۰/۰۱۴	-۰/۳۷	*-۰/۷۰۶	۱		
خاکستر	-۰/۱۹۹	-۰/۵۰۵	-۰/۰۴۶	-۰/۱۳	-۰/۱۴۹	-۰/۰۶۴	-۰/۱۹۱	-۰/۴۰۴	-۰/۱۸۱	۱	
HMF	-۰/۳۵۶	-۰/۳۷۱	*-۰/۶۶۸	-۰/۳۶۳	-۰/۲۹۴	-۰/۱۳۹	-۰/۱۸۶	*-۰/۸۳۳	-۰/۵۲	-۰/۴۹۲	۱

و به وزن ثابت رسید. تفاوت وزن بوته خالی و بوته محتوی خاکستر به وزن نمونه مورد آزمون تقسیم و در عدد ۱۰۰ ضرب شد تا درصد خاکستر بدست آید(۶).

### تعیین هیدروکسی متیل فورفورال (HMF)

برای سنجش میزان HMF به روش اسپکتروفوتومتری White تعیین گردید. پس از شفاف کردن نمونه‌ها توسط معرف‌های کاریز یک (۱۵ gr فرو سیانید پتاسیم سه آبه (K<sub>4</sub>Fe(CN)<sub>6</sub>.3H<sub>2</sub>O) در ۱۰۰ ml آب مقطر) و کاریز دو (۳۰ gr استات روی دو آبه ZN(CH<sub>3</sub>COO)<sub>2</sub>.2H<sub>2</sub>O در ۱۰۰ ml آب مقطر) و افزودن بی‌سولفیت سدیم ۰/۲٪ و آب مقطر به ترتیب به محلول شاهد و نمونه، جذب نوری آنها در مقابل محلول شاهد در طول موج‌های ۲۸۴ و ۳۳۶ nm توسط اسپکتروفوتومتر خوانده شد. میزان HFM با کم کردن میزان جذب امواج پس زمینه در طول موج ۳۳۶ nm از میزان جذب در طول موج ۲۸۴ nm به دست آمد (۶).

### سنجش پرولین

سنجش پرولین عسل به روش اسپکتروفوتومتری با طول موج ۵۱۰ nm انجام گرفت و از معرف نینهدرین، اسید فرمیک و پروپانل استفاده شد. به علت نوسانات جذب، میانگین محلول استاندارد پرولین در هر گروه از آزمون با سه تکرار محاسبه شد (۲۶).

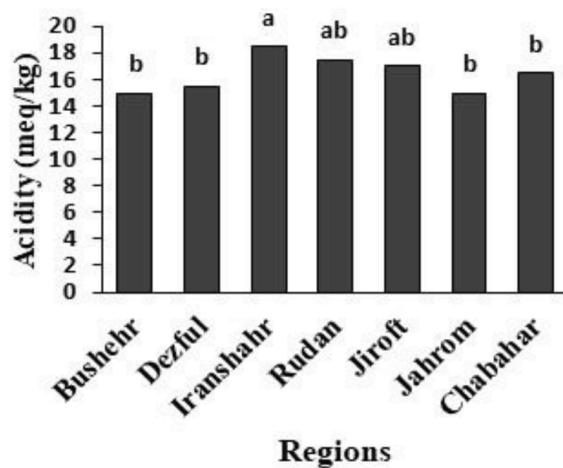
### آنالیز آماری

آزمون‌های آماری تمام نمونه‌های عسل در سه تکرار انجام شد. تجزیه و تحلیل نتایج حاصل از آزمون‌ها با استفاده از آنالیز تجزیه واریانس یک طرفه و مقایسه میانگین نمونه‌ها با استفاده از آزمون دانکن با سطح اطمینان ۹۹٪ با استفاده از نرم‌افزار SPSS انجام گرفت. رسم نمودارها با استفاده از نرم‌افزار اکسل ۲۰۱۳ انجام شد.

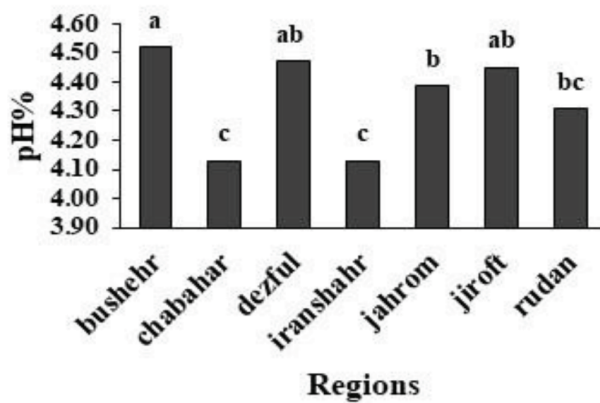
### نتایج

#### میزان رطوبت

میزان رطوبت نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از شهرستان‌های دزفول، ایرانشهر، بوشهر، رودان، جیرفت، جهرم و چابهار مورد بررسی قرار گرفت. نتایج به دست آمده نشان داد میزان رطوبت در نمونه‌های فوق به ترتیب ۱۳/۱±۹۶/۶۵٪، ۱۳/۹۷±۱/۰۵٪، ۱۳/۱۲±۱/۱۳٪، ۱۴/۸۹±۲/۱۱٪، ۱۳/۲±۷۲/۰۱٪، ۱۲/۲۳±۱/۵۹٪ و ۱۳/۸۰±۱/۴۰٪ بود (شکل ۱). با توجه به نتایج به دست آمده بیشترین میزان رطوبت در نمونه عسل گون رودان و کم‌ترین آن مربوط به نمونه عسل مرکبات جهرم است. آنالیز آماری نشان داد بین نمونه‌های عسل مورد بررسی از نظر میزان رطوبت تفاوت معنی‌داری در سطح اطمینان ۹۹٪ وجود دارد. میزان رطوبت در عسل‌های جمع‌آوری شده از بوشهر، چابهار، دزفول، ایرانشهر و جیرفت تفاوت معنی‌داری با هم نشان ندادند. در حالی‌که تفاوت معنی‌داری بین میزان رطوبت عسل جمع‌آوری شده از رودان با نمونه عسل جهرم، جیرفت، ایرانشهر، دزفول، چابهار و بوشهر در سطح اطمینان ۹۹٪ مشاهده شد. ناهید و فروقی (۲۰۱۸) نشان دادند که میزان رطوبت در عسل تولیدی زنبور عسل کوچک تغذیه کرده از گونه‌های مختلف گیاهی متفاوت است



شکل ۲- میزان اسیدیته در نمونه‌های عسل جمع آوری شده از مناطق مختلف. (حروف مختلف نشان دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در آزمون چند دامنه-ای دانکن در سطح ۱٪ است) و



شکل ۳- میزان pH در نمونه‌های عسل جمع آوری شده از مناطق مختلف. (حروف مختلف نشان دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در آزمون چند دامنه-ای دانکن در سطح ۱٪ است).

ایران شهر، جهرم و رودان در سطح اطمینان ۹۹٪ وجود داشت. همچنین اختلاف معنی داری بین pH نمونه های عسل دزفول، جهرم، جیرفت و رودان با نمونه عسل ایران شهر و چابهار در سطح ۹۹٪ بدست آمد. عسل به دلیل داشتن اسیدهای مختلف دارای pH اسیدی است. استاندارد جهانی برای pH عسل ۳/۹ (۳/۲-۴/۵) است که عسل های بررسی شده در تحقیق حاضر از لحاظ این صفات در این محدوده قرار گرفتند.

#### قند

بررسی میزان قند ساکارز عسل های مورد بررسی نشان داد که میزان این قند در عسل های دزفول، ایران شهر، جهرم و چابهار به ترتیب  $2/010 \pm 0085\%$ ،  $1/570 \pm 0064\%$ ،  $3/80 \pm 0089\%$ ،  $1/40 \pm 0035\%$  و در مورد بقیه مناطق صفر بود (جدول ۱ و شکل ۴). آنالیز آماری میزان ساکارز نشان داد تفاوت معنی داری در سطح ۱٪ بین نمونه های مورد آزمون وجود دارد به طوریکه تفاوت معنی داری بین درصد ساکارز عسل جهرم، ایران شهر، دزفول و چابهار با عسل های رودان، جیرفت و بوشهر وجود دارد. همچنین مقایسه میانگین درصد ساکارز نشان داد که عسل های چابهار، دزفول و ایران شهر در یک گروه آماری قرار گرفتند و عسل مرکبات جهرم در گروه جداگانه ای قرار گرفت که نشان دهنده وجود تفاوت معنی دار بین این دو گروه آماری در سطح اطمینان ۹۹٪ وجود دارد (جدول ۱ و شکل ۴).

نسبت فروکتوز به گلوکز در عسل های دزفول، ایران شهر، بوشهر، رودان، جیرفت، جهرم و چابهار به ترتیب  $۱/۲۶$ ،  $۰/۹۸$ ،  $۰/۹۱$ ،  $۰/۹۲$ ،  $۱/۰۱$ ،  $۱/۰۳$  و گزارش شد (جدول ۱). آنالیز آماری نتایج به دست آمده نشان داد اختلاف معنی داری در میزان نسبت فروکتوز به گلوکز در نمونه های عسل مورد بررسی در سطح ۱٪ وجود داشته است به طوریکه نمونه های عسل دزفول، ایران شهر، جهرم، جیرفت، رودان و چابهار با نسبت بالاتر در

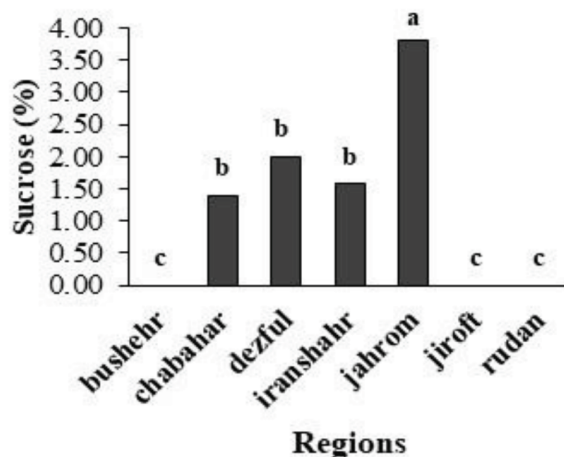
(۲۸). علت اختلاف مشاهده شده بین میزان رطوبت نمونه های مورد بررسی نشان می دهد که ویژگی جغرافیایی و گونه گیاهی مورد تغذیه زنبور عسل در رطوبت و کیفیت عسل تولیدی موثر است.

#### اسیدیته

اسیدیته نمونه های عسل ها مورد بررسی قرار گرفت و نتایج آن در شکل ۲ آمده است. طبق شکل ۲ میزان اسیدیته نمونه عسل های دزفول، ایران شهر، بوشهر، رودان، جیرفت، جهرم و چابهار به ترتیب  $۱۵/۵ \pm ۲/۱۲$ ،  $۱۶/۵ \pm ۲/۱۵$ ،  $۱۷ \pm ۳/۱۷$ ،  $۱۴/۵ \pm ۳/۰۱$ ،  $۱۵ \pm ۱/۶۹$ ،  $۱۸/۵ \pm ۲/۶۹$  mEq/kg بود. نتایج به دست آمده نشان می دهد که بیشترین میزان اسیدیته مربوط به عسل ایران شهر و کمترین آن مربوط به عسل بوشهر می باشد. آنالیز آماری مقادیر اسیدیته بیانگر وجود تفاوت معنی دار در سطح ۱٪ است به طوری که تفاوت معنی داری بین اسیدیته عسل ایران شهر با عسل های دزفول، چابهار، بوشهر و جهرم وجود دارد در حالی که تفاوت معنی داری بین میزان اسیدیته نمونه های عسل رودان، جیرفت، جهرم، دزفول، چابهار و بوشهر با یکدیگر و ایران شهر با جیرفت و رودان مشاهده نشد.

#### pH

نتایج نشان داد که میزان pH عسل های دزفول، ایران شهر، بوشهر، رودان، جیرفت، جهرم و چابهار به ترتیب  $۴/۴۷ \pm ۰/۱۴$ ،  $۴/۱۳ \pm ۰/۱۷$ ،  $۴/۱۳ \pm ۰/۳۲$ ،  $۴/۲ \pm ۰/۶۵$ ،  $۴/۴۵ \pm ۰/۳۳$ ،  $۴/۳۱ \pm ۰/۴۱$ ،  $۴/۵۲ \pm ۰/۲۱$  بود (شکل ۳). طبق نتایج بدست آمده بیشترین میزان pH مربوط به عسل کنار بوشهر و کمترین آن مربوط به عسل مرکبات جهرم می باشد. آنالیز آماری حکایت از وجود تفاوت معنی دار بین pH نمونه های مورد بررسی داشت. اختلاف معنی داری بین pH نمونه عسل بوشهر با نمونه های چابهار،



شکل ۴- درصد ساکارز در نمونه های عسل جمع آوری شده از مناطق مختلف (حروف مختلف نشان دهنده وجود اختلاف معنی دار در آزمون چند دامنه ای دانکن در سطح ۱٪ است).

(°G) بود. به طور کلی نتایج نشان‌دهنده این است که بیشترین میزان دیاستاز مربوط به عسل کهور ایران شهر و کمترین آن مربوط به عسل گون رودان می‌باشد. آنالیز آماری میزان دیاستاز نمونه‌های عسل مورد بررسی نشان داد که تمامی نمونه‌های عسل مورد آزمایش به جز عسل رودان در یک گروه آماری قرار گرفته‌اند و تفاوت معنی‌داری بین آنها مشاهده نمی‌شود. در حالیکه اختلاف معنی‌داری بین محتوای دیاستاز عسل رودان با دیاستاز کمتر با سایر نمونه‌های عسل در سطح اطمینان ۹۹٪ مشاهده شد.

#### خاکستر

نتایج میزان خاکستر عسل‌های مورد بررسی در شکل ۷ نشان داده شده است. بر اساس نتایج حاصل از تحقیق حاضر (شکل ۷) میزان خاکستر عسل‌های ایران شهر، بوشهر، دزفول، رودان، جیرفت، جهرم و چابهار به ترتیب  $0.01 \pm 0.01\%$ ،  $0.01 \pm 0.01\%$ ،  $0.03 \pm 0.03\%$ ،  $0.09 \pm 0.09\%$ ،  $0.12 \pm 0.12\%$ ،  $0.09 \pm 0.09\%$  و  $0.16 \pm 0.16\%$  بود. نتایج به دست آمده نشان می‌دهد که بیشترین میزان خاکستر مربوط به عسل مرکبات جیرفت و کمترین آن مربوط به عسل آکاسیا چابهار می‌باشد. آنالیز آماری نشان داد که بین عسل‌های مورد بررسی تفاوت معنی‌داری در سطح ۱٪ از نظر درصد خاکستر وجود دارد. به طوریکه میزان خاکستر عسل جیرفت با میزان خاکستر بالاتر اختلاف معنی‌داری با یکدیگر و با سایر نمونه‌ها داشت در حالیکه اختلاف معنی‌داری در میزان خاکستر در عسل‌های بوشهر، چابهار، ایران شهر، جهرم و رودان مشاهده نشد و تمامی این نمونه‌ها در یک گروه آماری قرار گرفتند.

#### HMF (هیدروکسی متیل فورفورال)

میزان هیدروکسی متیل فورفورال (HMF) در نمونه‌های عسل مورد

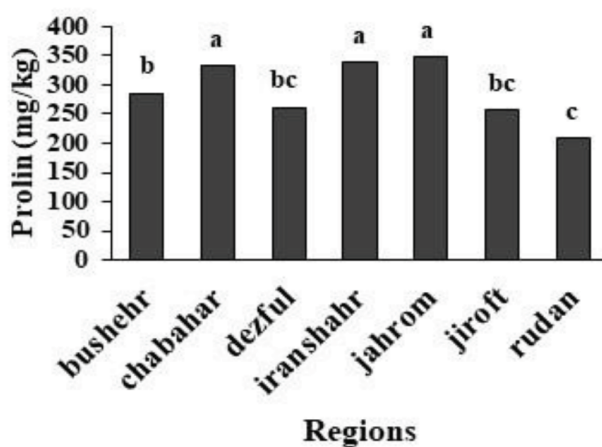
یک گروه آماری و نمونه‌های بوشهر، چابهار، ایران شهر، جهرم، جیرفت و رودان در گروه آماری دیگری قرار گرفت. بین نمونه‌های موجود در یک گروه آماری تفاوت معنی‌داری وجود ندارد ولی بین نمونه‌های موجود در دو گروه آماری جداگانه اختلاف معنی‌دار در سطح ۱٪ وجود دارد.

#### پرولین

نتایج میزان پرولین نمونه‌های عسل مورد بررسی در شکل ۵ نشان داده شده است. نتایج به دست آمده نشان داد که میزان پرولین در عسل‌های دزفول، ایران شهر، بوشهر، رودان، جیرفت، جهرم و چابهار به ترتیب  $261.82 \pm 22.10$ ،  $338.79 \pm 14.58$ ،  $286.82 \pm 15.06$ ،  $208.48 \pm 10.59$ ،  $332.18 \pm 18.21$  و  $347.27 \pm 18.72$  mg/kg بوده است به طور کلی نتایج نشان‌دهنده این است که بیشترین میزان پرولین مربوط به عسل کهور ایران شهر و کمترین آن مربوط به عسل گون رودان می‌باشد. آنالیز آماری میزان پرولین در عسل‌های مورد بررسی نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح ۱٪ بود به طوریکه عسل‌های چابهار، ایران شهر و جهرم با بیشترین پرولین با هم در یک گروه آماری، عسل‌های بوشهر، دزفول و جیرفت در یک گروه آماری و عسل‌های جیرفت و رودان در یک گروه آماری مستقل قرار گرفتند. نمونه‌هایی که با هم در یک گروه آماری قرار داشتند اختلاف معنی‌داری نداشتند در حالیکه نمونه‌های موجود در دو گروه آماری مختلف، تفاوت معنی‌داری در سطح ۱٪ داشتند.

#### دیاستاز

نتایج اندازه‌گیری میزان دیاستاز در شکل ۶ ارائه شده است. شکل ۶ نشان می‌دهد که میزان دیاستاز عسل‌های ایران شهر، بوشهر، دزفول، رودان، جیرفت، جهرم و چابهار به ترتیب  $36.73 \pm 1.89$ ،  $35.82 \pm 2.15$ ،  $30 \pm 2.56$ ،  $36.98 \pm 3.03$ ،  $36.24 \pm 3.12$  و  $36.97 \pm 2.03$  است.



شکل ۵- میزان پرولین در نمونه‌های عسل جمع آوری شده از مناطق مختلف (حروف مختلف نشان دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۱٪ است).



افزایش ماندگاری عسل می‌شود. میزان رطوبت به شرایط آب و هوایی منطقه، ترکیب شهد و گونه گیاهی مورد تغذیه بستگی دارد (۳). القمدی و همکاران (۲۰۱۷) میزان رطوبت عسل تولید توسط زنبورعسل اروپایی و زنبورعسل کوچک را در عربستان به ترتیب ۱۸/۵۰٪ و ۱۳/۷۰٪ گزارش کردند (۳). در تحقیق حاضر نیز میانگین رطوبت عسل زنبورعسل کوچک ۱۳/۶۷٪ بدست آمد که رطوبت کمتر عسل تولید شده توسط زنبورعسل کوچک با نتایج تحقیق القمدی و همکاران هم‌خوانی دارد. ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) گزارش کردند که تفاوت معنی‌داری در میزان رطوبت عسل‌های گونه‌های مختلف زنبورعسل در پاکستان وجود دارد به طوری که میزان رطوبت عسل گونه *A. dorsata*، *A. cerana*، *A. florea* و *A. mellifera* به ترتیب ۲۲/۰۶، ۲۰/۰۶، ۲۰/۸۷ و ۱۷/۶۸٪ گزارش شد (۱۶). در پژوهش حاضر میانگین رطوبت عسل نمونه‌های مورد بررسی کمتر از ۱۵٪ بدست آمد. علت اختلاف نتایج پژوهش حاضر با مطالعه ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) را می‌توان به علت تفاوت در جمعیت زنبورهای عسل کوچک، شرایط جغرافیایی و پوشش گیاهی منطقه دانست (۱۷). به طوری که فینولا و همکاران (۲۰۰۷) بیان کردند که کیفیت عسل تولیدی و فاکتورهای مختلف آن به عوامل مختلفی از جمله نوع پوشش گیاهی منطقه، گونه زنبورعسل و شرایط جغرافیایی منطقه بستگی دارد (۹). در ایران مطالعات متعددی بر روی عسل زنبورعسل *A. mellifera* انجام شده است به طور مثال جلیلیان و همکاران (۱۳۹۲) میزان رطوبت نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از استان گلستان را به طور متوسط ۱۸/۰۱٪ (۱۹)، نعمتی و همکاران (۱۳۹۰) میزان رطوبت عسل در استان‌های شمالی و شمال‌غربی ایران را ۱۶/۳-۱۶/۲٪ (۲۶)، جاهدخانکی و همکاران (۱۳۸۲) میزان رطوبت را در شهر گرمسار ۱۹/۵-۱۴/۶٪ (۱۸) و لک‌زاده و همکاران (۱۳۹۲) میزان رطوبت عسل‌های مختلف در استان اصفهان را ۱۸/۶۶-۱۵/۶۴٪ گزارش کردند (۲۱). با مقایسه میزان رطوبت نمونه‌های

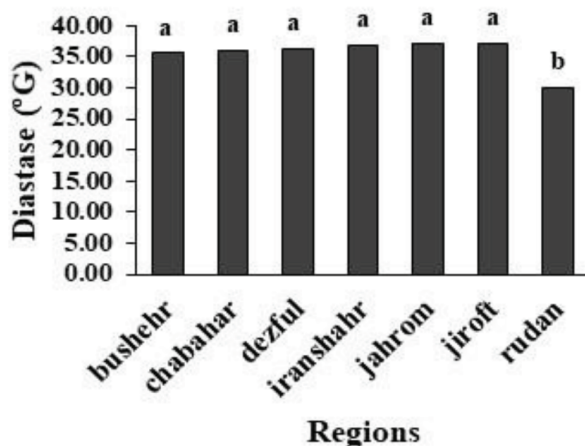
بررسی قرار گرفت. نتایج به دست آمده در شکل ۸ ارائه شده است. نتایج نشان می‌دهد که میزان HMF عسل‌های ایران‌شهر، بوشهر، دزفول، رودان، جیرفت، جهرم و چابهار به ترتیب ۲/۲۵±۰/۳۲، صفر، ۱۳/۴۷±۱/۰۵، ۱۹/۴۶±۱/۵۲، ۱۷/۲۲±۲/۱۲، ۳/۴۳±۰/۲۴ و ۳/۲±۰/۲۵ بود. طبق نتایج به دست آمده بیشترین میزان HMF مربوط به عسل گون رودان و کمترین آن مربوط به عسل کنار بوشهر می‌باشد. آنالیز آماری نتایج به دست آمده نشان داد تفاوت معنی‌داری در میزان HMF در نمونه‌های عسل مورد بررسی در سطح ۱٪ وجود دارد (شکل ۸).

### همبستگی بین پارامترهای فیزیکی‌شیمیایی

همبستگی بین پارامترهای فیزیکی‌شیمیایی مختلف نمونه‌های عسل در جدول ۲ نشان داده شده است. نتایج حاصل از همبستگی صفات مورد مطالعه نشان داد که همبستگی مثبت و معنی‌داری بین صفات اسیدیته و رطوبت، ساکارز و پرولین، پرولین و دیاستاز، رطوبت و HMF وجود دارد و همبستگی منفی معنی‌داری بین صفات pH و ساکارز، pH و پرولین، رطوبت و دیاستاز، پرولین و HMF وجود دارد. همبستگی مثبت بین سطح رطوبت و اسیدیته نمونه‌ها مشاهده شد به حدی که ۶۶٪ از تغییرات اسیدیته مربوط به تغییرات رطوبت بود.

### بحث

بر اساس نتایج بدست آمده میزان رطوبت محاسبه شده برای نمونه‌های عسل مورد بررسی با استاندارد ارائه شده توسط کمیته بین‌المللی عسل (IHC) که بیان می‌کند آستانه مجاز رطوبت در عسل می‌بایستی کمتر از ۲۰٪ (۲۰ g در ۱۰۰ g عسل) باشد هم‌خوانی دارد. میزان رطوبت در فاسدشدن عسل تاثیر مستقیم داشته بالا بودن آن سبب ایجاد تخمیر و در نتیجه زود فاسدشدن عسل می‌شود در نتیجه پایین بودن آن موجب

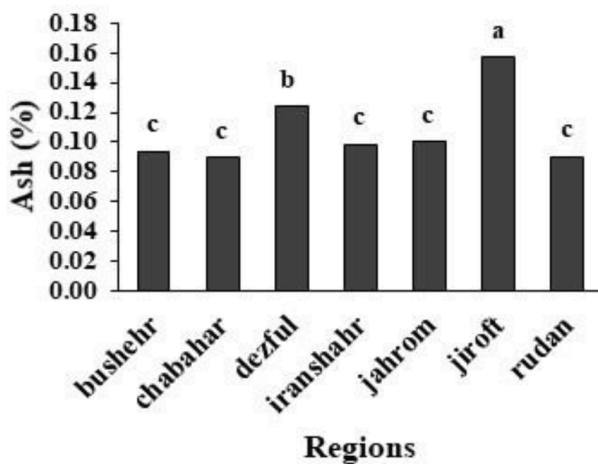


شکل ۶- میزان آنزیم دیاستاز در نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از مناطق مختلف (حروف مختلف نشان دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۱٪ است).

را در گونه‌های مختلف زنبور عسل را در پاکستان مقایسه کردند (۱۶). نتایج نشان داد که بین اسیدیت چهار نمونه عسل اختلاف معنی‌دار وجود دارد. دو نوع عسل تولید شده توسط *A. florea* و *A. cerana* به ترتیب اسیدیت‌های معادل ۲۲/۵۰ و ۲۳/۶۲ meq/kg نشان دادند. از سوی دیگر، اسیدیت گونه *A. mellifera* بالا (معادل ۲۹/۳۷ meq/kg) و اسیدیت گونه *A. dorsata* معادل ۲۷/۸۷ meq/kg تعیین شد. القمدی و همکاران (۲۰۱۷) طی مطالعه‌ای میزان اسیدیت عسل زنبور عسل اروپایی و زنبور عسل کوچک را در عربستان به ترتیب ۵۱/۸۰ و ۹۸/۴۰ meq/kg گزارش کردند (۳). ناهید و فروقی (۲۰۱۸) نشان دادند تفاوت معنی‌داری در میانگین اسیدیت نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده گونه *A. florea* تغذیه کرده از سه گونه گیاهی وجود دارد (۲۴). نتایج بدست آمده از تحقیق حاضر نشان می‌دهد که میزان اسیدیت در عسل زنبور عسل کوچک به طور متوسط ۱۴/۱۴ meq/kg می‌باشد که از نتایج بدست آمده از تحقیقات ایفتخار و همکاران در پاکستان و انصاری و همکاران در عربستان کمتر می‌باشد. در ایران مطالعات متعددی بر روی عسل زنبور عسل *A. mellifera* انجام شده است به طور مثال جلیلیان و همکاران (۲۰۱۱) میزان اسیدیت نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از استان گلستان را ۱۲/۳۳-۴۰/۸۳ (meq/kg) (۱۹)، نعمتی و همکاران (۱۳۹۰) میزان اسیدیت عسل در استان‌های شمالی و شمال‌غربی ایران را ۸/۲۳-۱۷/۵۶ (meq/kg) (۲۶)، جاهدخانگی و همکاران (۲۰۱۵) میزان اسیدیت را در شهر گرمسار ۱۳-۱۸ (meq/kg) (۱۸) و لکزاده و همکاران (۲۰۱۲) میزان اسیدیت عسل‌های مختلف در استان اصفهان را ۱۰/۵-۲۴/۸۵ (meq/kg) گزارش کردند (۲۱). تنوع اسیدیت نمونه‌های عسل ممکن است به دلیل تفاوت در نوع گل مورد تغذیه زنبورهای عسل، تنوع جمعیت آنها و شرایط اقلیمی و فصلی نیز باشد (۲۵ و ۳۱). نوع گل و خاستگاه جغرافیایی می‌تواند باعث تغییرات زیادی در مقادیر

عسل در تحقیق حاضر با نتایج محققان دیگر، می‌توان چنین نتیجه گرفت که به طور کلی میزان رطوبت در نمونه عسل زنبور *A. florea* (۲۳/۸۹-۱۲/۱۴) کمتر از نمونه عسل زنبور *A. mellifera* است که احتمالاً به دلیل اختلاف در نوع شهدهایی که توسط دو گونه جمع‌آوری می‌شوند و دلیل دیگر آن تفاوت در رفتار لانه‌سازی این زنبور می‌باشد چرا که زنبور عسل کوچک روشنایی دوست بوده و کلنی خود را در فضای باز می‌سازد که این نتایج با نتایج مطالعه القمدی و همکاران (۲۰۱۷) که میزان رطوبت عسل زنبور عسل کوچک را پایین‌تر از زنبور عسل اروپایی گزارش کردند (۳) هم‌خوانی دارد. به طور کلی نتایج حاصل نشان می‌دهد که به دلیل رسوب کمتر احتمال فاسد شدن عسل *A. florea* به مراتب از عسل *A. mellifera* کمتر است و در نتیجه مدت ماندگاری عسل *A. florea* در طول دوره انبارداری به مراتب بیشتر از عسل *A. mellifera* است.

اسیدیت معیار مهمی در ارزیابی کیفیت عسل است. اسیدیت عسل به علت حضور اسیدهای آلی عمدتاً اسید گلوکونیک، اسید پیرویک، اسید مالیک و اسید سیتریک در تعادل با لاکتون‌های متناظر یا استرهای داخلی خود و یون‌های غیرآلی مانند فسفات، سولفات و کلرید می‌باشد. اسیدیت لاکتون به عنوان شاخص اسیدیت ذخیره زمانی که عسل به صورت قلیایی در می‌آید، است در حالی که اسیدیت کل شامل مجموع اسیدیت‌های آزاد و لاکتونی است (۹ و ۳۳). بر اساس شاخص استاندارد کدکس حداکثر اسیدیت مجاز در عسل برابر با ۴۰ mEq/kg است. در این مطالعه میزان اسیدیت محاسبه شده برای تمامی نمونه‌های عسل کمتر از میزان حداکثر اسیدیت مجاز می‌باشد که نشان‌دهنده عدم وجود تخمیر نامطلوب در نمونه‌هاست. در کل عسل صرف‌نظر از منشأ جغرافیایی متنوع خود، دارای یک طبیعت اسیدی می‌باشد (۳۲). تفاوت مشاهده شده در میزان اسیدیت بدست آمده، به تفاوت‌های جغرافیایی مناطق نمونه‌برداری و پوشش گیاهی منطقه بر می‌گردد. ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) میزان اسیدیت

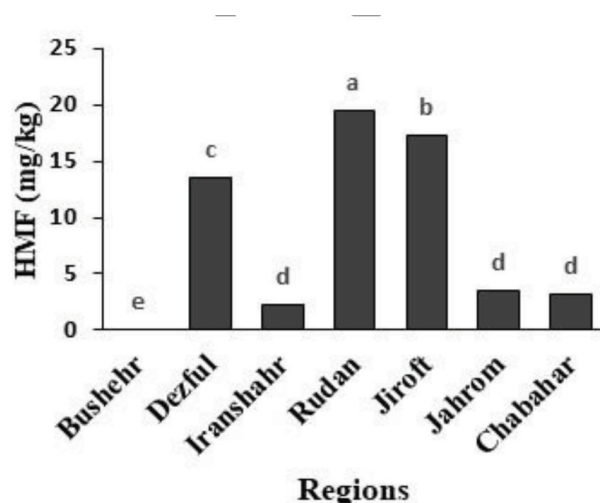


شکل ۷- میزان خاکستر در نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از مناطق مختلف (حروف مختلف نشان دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۱٪ است). چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۱٪ است.

طور کلی تنوع pH نمونه‌های عسل ممکن است به دلیل تفاوت در نوع گل مورد تغذیه زنبورهای عسل، تنوع جمعیت آنها و شرایط اقلیمی فصلی نیز باشد (۲۵ و ۳۱).

ساکارز تقریباً ۱٪ ماده خشک عسل را تشکیل می‌دهد. به طور کلی حد مجاز ساکارز عسل بر اساس استاندارد کدکس حداکثر ۵٪ می‌باشد که البته این میزان برای زنبورهای عسل تغذیه کرده از گیاهان مختلف متفاوت است به طوریکه حد مجاز ساکارز در عسل‌های تک گل نظیر مرکبات، یونجه، شیدر، ماش معطر (اسپرس) و افاقیا ۱۰٪ و برای عسل اسطوخودوس ۱۵٪ تعیین شده است. این موضوع نشان‌دهنده تاثیر گونه گیاهی مورد استفاده زنبورهای عسل بر خصوصیات فیزیوشیمیایی عسل است. ایفتخار و همکاران (۱۶) نشان دادند که بین عسل‌های تولید توسط گونه‌های زنبور *A. cerana*، *A. dorsata*، *A. mellifera* و *A. florea* تفاوت معنی‌داری از نظر محتوای ساکارز در پاکستان وجود دارد. محتوای ساکارز عسل گونه *A. mellifera* بالا (۰.۳٪) و در گونه‌های *A. florea*، *A. dorsata* و *A. cerana* به ترتیب معادل ۶/۴۲٪، ۶/۲۵٪ و ۷/۱۵٪ بود. القمدی و همکاران (۳) نشان دادند محتوای ساکارز عسل زنبورعسل اروپایی و کوچک در عربستان به ترتیب ۷/۳۲٪ و ۲/۹۰٪ بوده و تفاوت معنی‌داری در سطح ۵٪ بین آن دو وجود دارد. نتایج تحقیق حاضر نشان داد که میزان ساکارز عسل زنبورعسل کوچک در ایران به طور متوسط ۱/۲۵٪ می‌باشد که این میزان از نتایج بدست آمده از مطالعات ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) در پاکستان و القمدی و همکاران (۲۰۱۷) در عربستان کمتر می‌باشد (۳ و ۱۶). طهماسبی و همکاران (۱۳۹۰) با بررسی عسل‌های مختلف زنبورعسل *A. mellifera* در ایران میزان ساکارز در عسل‌های طبیعی، تغذیه‌ای و دست ساز را به ترتیب ۴/۲٪، ۱۱/۹۷٪ و

pH عسل گردد، زیرا pH شهد و شرایط خاک می‌توانند تا حد زیادی بر خواص فیزیوشیمیایی عسل تاثیرگذار باشد (۱۳). pH نمونه‌های عسل در طول فرآیند استخراج مهم است چرا که تاثیر آن بر بافت عسل و ثبات و ماندگاری آن موثر است (۱۷). با توجه به تفاوت‌های جغرافیایی نواحی نمونه‌گیری و پوشش گیاهی آنها، تفاوت pH مشاهده شده در نمونه‌های عسل مورد بررسی در تحقیق حاضر قابل توجیه است. ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) میزان pH را در پاکستان در عسل گونه *A. cerana* ۳/۵۹٪، در گونه *A. mellifera* معادل ۳/۸۴٪، در گونه *A. dorsata* معادل ۵/۶۰٪ و در گونه *A. florea* معادل ۶/۴۵٪ گزارش کردند و بیان کردند که اختلاف معنی‌داری از لحاظ میزان pH در عسل‌های گونه‌های مختلف زنبورعسل وجود دارد. القمدی و همکاران (۲۰۱۷) طی مطالعه‌ای میانگین میزان pH عسل زنبورعسل اروپایی و زنبورعسل کوچک را در عربستان ترتیب ۳/۶۲ و ۴/۴۰ گزارش کردند (۳) که با نتایج تحقیق حاضر که میزان pH در عسل زنبورعسل کوچک در ایران به طور متوسط ۴/۲۹٪ بدست آمد تقریباً هم‌خوانی دارد. هاتف‌زاده و همکاران (۲۰۱۸) میزان pH نمونه‌های عسل زنبور *A. mellifera* جمع‌آوری شده از استان‌های مختلف ایران را به طور متوسط ۴/۰۱-۳/۵۳ (۱۳)، نعمتی و همکاران (۱۳۹۰) میزان pH عسل زنبورعسل *A. mellifera* در استان‌های شمالی و شمال غربی ایران را ۳/۲۸-۳/۸۸ گزارش کردند که کمتر از pH عسل تولیدی توسط زنبورعسل کوچک در جنوب ایران است. جاهدخانیکی و همکاران (۲۰۱۵) میزان pH عسل زنبورعسل *A. mellifera* را در شهر گرمسار ۴/۴-۴/۸ (۱۸) و لک‌زاده و همکاران (۲۰۱۲) میزان pH عسل زنبورعسل *A. mellifera* در استان اصفهان را ۴/۰۵-۵/۴۵ گزارش کردند (۲۱) که در همان حدود عسل زنبورعسل کوچک و حتی کمی بالاتر از آن است. به



شکل ۸- میزان HMF در نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از مناطق مختلف (حروف مختلف نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۱٪ است) چند دامنه‌ای دانکن در سطح ۱٪ است.

انجام شده است به طور مثال نعمتی و همکاران (۱۳۹۰) میزان پرولین عسل در استان‌های شمالی و شمال غربی ایران را ۱۷۶/۸۹۱-۵۳۸/۱۹۵ mg/kg و رفتنی امیری و بلقیسی (۱۳۹۸) متوسط میزان پرولین عسل زنبور عسل *A. mellifera* را در نمونه‌های عسل جمع‌آوری شده از استان البرز را ۱۸۲/۱ mg/kg گزارش کردند. همچنین نعمتی و همکاران (۱۳۹۰) میزان پرولین عسل‌های جمع‌آوری شده از استان‌های شمال غربی کشور را ۲۵۷/۳۷۳-۴۵۴/۰۸۶ mg/kg گزارش کردند (۲۶). در تحقیق حاضر میزان پرولین در عسل زنبور عسل کوچک بین ۲۰۸/۴۸ و ۳۴۷/۲۷ mg/kg بدست آمد که تا حدی مشابه عسل‌های زنبور عسل اروپایی در ایران و در برخی موارد کمتر از آن می‌باشد.

فعالیت دیاستاز یک فاکتور کیفی است که در اثر ماندگاری عسل و حرارت تغییر می‌کند و نشان‌گر تازه بودن یا حرارت دادن عسل می‌باشد. حداقل استاندارد میزان فعالیت دیاستاز ۸ °G است. نتایج بدست آمده از تحقیق حاضر نشان داد که میزان دیاستاز در عسل زنبور عسل کوچک با استاندارد ارائه شده تطابق داشته و بیشتر از ۸ °G می‌باشد. ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) نشان دادند میزان آنزیم دیاستاز نمونه‌های عسل زنبوران *A. mellifera*، *A. cerana*، *A. dorsata* و *A. florea* در پاکستان بین ۱۴/۵۰-۲۴/۲۵ °G متغیر است (۱۶). در این بین عسل گونه *A. cerana* بالاترین میزان فعالیت آنزیم دیاستاز و گونه *A. mellifera* کمترین میزان را نشان دادند. در ایران نیز مطالعاتی بر روی ارزیابی دیاستاز زنبور عسل ملیفرا انجام شده است به طور مثال رفتنی امیری و بلقیسی (۲۰۱۴) میزان متوسط دیاستاز را در عسل تولیدی زنبور *A. mellifera* ۴/۹۳ °G برآورد کردند (۵) همچنین لک‌زاده و همکاران (۲۰۱۲) میزان دیاستاز عسل‌های مختلف در استان اصفهان را ۱۹/۸۴-۱۰/۶۷ °G (۲۱) و امیری و همکاران (۲۰۱۴) متوسط آن را ۲۵/۹۸ در عسل‌های ارومیه گزارش کردند (۵). مقایسه نتایج پژوهش حاضر با نتایج بدست آمده نشان می‌دهد میزان دیاستاز عسل زنبور عسل کوچک (۳۰-۳۶/۹۹ °G) بیشتر از عسل زنبور عسل *A. mellifera* است. که با نتایج بدست آمده از تحقیق ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) (۱۶) مطابقت دارد. بالاتر بودن میزان دیاستاز عسل زنبور عسل کوچک نشان‌دهنده کیفیت بالاتر این عسل می‌باشد که یکی از دلایل مهم آن طبیعی بودن عسل زنبور عسل کوچک می‌باشد.

عسل به طور طبیعی یک میزان پائینی از خاکستر دارد و این بستگی به موادی دارد که زنبور عسل در طی گردش بر روی گل‌ها جمع‌آوری می‌کند (۱). میزان استاندارد خاکستر بر اساس استاندارد کدکس کم‌تر از ۰/۶ است که در تمامی نمونه‌های مورد آزمایش این میزان کم‌تر از ۰/۶ ارزیابی شد. القمدی و همکاران (۲۰۱۷) میزان محتوای خاکستر (Ash) برای دو گونه *A. mellifera* و *A. florea* به ترتیب ۰/۲۶٪ و ۱/۱۶٪ در عربستان تعیین کردن و دلیل وجود تفاوت معنی‌دار بین خاکستر عسل دو گونه را رفتار جستجوگری متفاوت زنبوران عنوان کردند (۳). در تحقیق حاضر متوسط میزان خاکستر در عسل زنبور عسل کوچک ۰/۰۹ تعیین شد که کمتر از میزان خاکستر عسل زنبور فلورا در عربستان می‌باشد. راجپار و همکاران (۲۰۱۸) میزان خاکستر در عسل *Acacia sp.*، *Brassica sp.* و *Ziziphus sp.* زنبور عسل کوچک را در پاکستان به ترتیب ۰/۰۱ ± ۰/۱۰۱، ۰/۰۲ ± ۰/۰۸۶ و ۰/۰۲ ± ۰/۰۶۷ بدست آوردند و تفاوت موجود در خاکستر عسل‌های مختلف را تفاوت در منبع

گزارش کردند (۳۴). لک‌زاده و همکاران (۲۰۱۲) میزان ساکارز عسل زنبور عسل *A. mellifera* در استان اصفهان را ۳/۲۵-۵/۴۳٪ گزارش کردند (۲۱). با توجه به نتایج حاصل از پژوهش حاضر و مقایسه آن با نتایج محققین مذکور می‌توان نتیجه گرفت که میانگین میزان ساکارز در عسل زنبور عسل *A. mellifera* بالاتر از عسل *A. florea* است که یکی از دلایل آن می‌تواند تغذیه زنبور عسل اروپایی با شربت شکر توسط زنبورداران باشد. همچنین دلیل دیگر آن می‌تواند به دلیل تفاوت در فعالیت آنزیم اینورتناز در این دو گونه زنبور باشد (۳). مقدار ساکارز می‌تواند در طی ذخیره‌سازی به علت حضور این آنزیم کاهش یابد (۳) بنابراین می‌توان گفت عسل زنبور عسل کوچک از کیفیت بالاتری از لحاظ این ویژگی برخوردار است. به طور کلی نتایج بدست آمده از تحقیق حاضر در مورد کمتر بودن میزان ساکاروز عسل تولیدی توسط زنبور عسل کوچک با تحقیقات القمدی و همکاران (۲۰۱۷) و ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) تطابق دارد (۳ و ۱۶).

نسبت مقدار فروکتوز به مقدار گلوکز یکی از فاکتورهای موثر در نشان دادن توانایی عسل به کریستالیزه شدن (شکرک زدن) است. سرعت کریستالیزه شدن هنگامی که این نسبت از ۱/۳ تجاوز کند کم و هنگامی که این نسبت از ۱ کم‌تر باشد زیاد می‌شود (۴). میانگین نسبت فروکتوز به گلوکز در عسل‌های مورد بررسی ۱/۰۱ بدست آمد که در مقایسه با نتایج انصاری و همکاران (۲۰۱۷) که نسبت فروکتوز به گلوکز عسل‌های زنبور عسل اروپایی و زنبور عسل کوچک را به ترتیب ۰/۹۵ و ۰/۹۳ گزارش کردند بیشتر است همچنین محققین تفاوت معنی‌داری بین عسل زنبور عسل اروپایی و زنبور عسل کوچک از لحاظ این صفت مشاهده نکردند. میزان نسبت فروکتوز به گلوکز در نمونه‌های عسل زنبور *A. mellifera* جمع‌آوری شده از استان گلستان ۱/۵۲-۰/۹۷ گزارش شد (۱۹). همچنین نسبت فروکتوز به گلوکز در عسل‌های *A. mellifera* جمع‌آوری شده از استان اصفهان ۱/۷۲-۱/۰۵ گزارش شد (۲۱). مقایسه نتایج بدست آمده از تحقیق حاضر با نتایج محققین دیگر نشان می‌دهد نسبت فروکتوز به گلوکز در عسل زنبور *A. mellifera* بالاتر از زنبور *A. florea* است که این موضوع نشان از احتمال کریستالیزه شدن کم‌تر عسل زنبور *A. florea* نسبت به زنبور *A. mellifera* است.

عسل به طور طبیعی حاوی ۰/۵-۰/۱٪ پروتئین است. ۱۸ اسید آمینه در عسل گزارش شده است که پرولین ۵۰-۸۵٪ کل پروفایل آمینواسیدی عسل را تشکیل می‌دهد (۳۸). میزان پرولین عسل نشانگر رسیده بودن و طبیعی بودن عسل است و میزان پایین آن نشانگر نارس بودن یا تغذیه دستی کندو با شکر است. بر اساس استاندارد ارائه شده توسط کدکس حداقل مقدار پرولین برای عسل طبیعی ۱۸۰ mg/kg است. واجلا و همکاران (۲۰۱۶) نشان دادند که میزان اسید آمینه موجود در عسل زنبور *A. florea* در عسل خام ۲۷/۰۴ ± ۲۴۹/۶۹ mg/kg است (۳۶) که بر اساس نتایج بدست آمده از تحقیق حاضر، از متوسط میزان پرولین عسل زنبور عسل کوچک در ایران (۲۹۰/۱۹ mg/kg) کمتر می‌باشد. مدا و همکاران (۲۰۰۵) گزارش کردند که محتوای پرولین در عسل بورکینافاسو از ۴۳۷/۸۲ تا ۲۱۶۹/۳۷ mg/kg متغیر است (۲۳). گیلانی و همکاران (۲۰۰۸) میزان این اسید آمینه را عسل تونس را ۴۶۵/۳ تا ۸۲۷/۶ mg/kg برآورد کردند. در ایران مطالعاتی بر روی عسل زنبور عسل *A. mellifera*

می‌شود. فعالیت این آنزیم باعث ایجاد اسید گلوکونیک می‌شود که باعث افزایش اسیدیته عسل می‌شود. مشابه نتایج حاضر آناناس و همکاران (۲۰۱۳) همبستگی مثبتی بین میزان رطوبت و اسیدیته در نمونه‌های عسل مورد بررسی را گزارش کردند (۶). همبستگی میان میزان پرولین و رطوبت به میزان ۰/۲۱- معنی‌دار و معکوس بوده است. به این معنی که در شرایط وجود رطوبت کافی پرولین کاهش می‌یابد. در توجیه این موضوع باید گفت که پرولین، یک آمینو اسید استرسی است. به این معنی که در شرایط استرسی و برای مقابله با آن، در گیاه ساخته می‌شود تا مقاومت گیاه را افزایش دهد. بدیهی است که میزان رطوبت عسل، تابعی از رطوبت محیط و یا رطوبت فصل برداشت عسل است. اما احتمالاً افزایش و یا کاهش پرولین بستگی به موقعیت‌های محیطی استرسی دارد که گیاه در آن قرار می‌گیرد. زنگ و همکاران (۲۰۰۸) اعلام داشته‌اند که پرولین هیدروفیلیکتر از سایر آمینو اسیدها است (۳۹). پرولین آزاد در بسیاری از گیاهان در پاسخ به پتانسیل آبی کم (مثل خشکی و شوری) به مقدار زیاد تجمع می‌یابد. گزیک (۱۹۹۶) عنوان کرد در شرایط تنشی، با آغاز کاهش پتانسیل آبی برگ، افزایش سریع پرولین به طور همزمان روی می‌دهد (۱۲). نگرش این محققین با نتایج دست آمده در این پژوهش همسویی دارد. بنابراین افزایش پرولین در شهد نیز به علت استرس خشکی طبیعی است و با رطوبت رابطه معکوس دارد. در کل می‌توان چنین انتظار داشت که عسل موجود در مناطق خشک‌تر میزان پرولین بیشتری داشته باشد.

### نتیجه‌گیری نهایی

در مجموع می‌توان چنین نتیجه‌گیری کرد که تمامی خصوصیات فیزیکوشیمیایی عسل تولیدی زنبورعسل کوچک با استاندارد ارائه شده توسط کدکس تطابق داشته و داشتن ویژگی‌هایی مانند پایین بودن ساکارز و HMF و همچنین بالا بودن میزان دیاستاز، نشان از کیفیت بالای این عسل دارند. به طور کلی نتایج نشان می‌دهد عسل تولیدی زنبورعسل کوچک همچون عسل زنبورعسل اروپایی غنی از مواد غذایی بوده و حتی دارای خصوصیات بهتری نسبت به عسل زنبورعسل اروپایی می‌باشد از جمله این که میزان ساکارز که یکی از مهم‌ترین خصوصیات عسل باکیفیت است، در این عسل پایین‌تر از عسل زنبورعسل اروپایی می‌باشد که یکی از علت‌های آن تفاوت در فعالیت آنزیمی در این دو گونه است. علاوه بر آن عسل تولیدی توسط زنبورعسل کوچک میزان رطوبت پایین‌تری نسبت به عسل زنبورعسل اروپایی است که این موضوع احتمالاً تفاوت در نوع لانه‌سازی دو گونه زنبور و اختلاف در نوع شهدهایی که توسط دو گونه جمع‌آوری می‌شوند را منعکس می‌کند و احتمالاً این گونه، عسل را به شکل متفاوتی در طول مرحله مکانیکی رسیدن عسل فرآوری می‌کند و در مجموع پایین بودن میزان رطوبت منجر به انبار داری بهتر این عسل شده و ماندگاری بالاتر آن می‌گردد. همچنین بالاتر بودن میزان دیاستاز و پایین‌تر بودن میزان HMF دلیل دیگری به برتری کیفیت عسل زنبورعسل کوچک نسبت به زنبورعسل اروپایی می‌باشد. خوشبختانه ایران یکی از کشورهای است که زنبورعسل کوچک از میلیون‌ها سال قبل در آن پراکنش داشته و در کنار تولیدات با ارزشی مثل عسل، نقش موثری در گرده افشانی گیاهان مختلف مناطق جنوبی کشور دارد. با

گیاهی مورد استفاده زنبور بیان کرده و همچنین عنوان کردند که ارتباط مثبت معنی‌داری بین خاکستر عسل و هدایت الکتریکی آن وجود دارد. مطالعات متعددی نشان داده است که محتوای خاکستر عسل به رفتار و موادی که توسط زنبور جستجو می‌شوند و ترجیح‌های غذایی زنبورها بستگی دارد. ناهید و فروغی (۲۰۱۸) محتوای خاکستر عسل زنبور *A. florea* تغذیه کرده از گیاهان *Acacia sp.*، *Brassica sp.* و *Ziziphus sp.* را به ترتیب  $0.1 \pm 0.101$ ،  $0.2 \pm 0.086$  و  $0.6 \pm 0.196$  گزارش کردند (۲۴). رفتنی امیری و بلقیسی (۱۳۹۸) میزان خاکستر عسل زنبورعسل *A. mellifera* را در نمونه‌های جمع‌آوری شده  $0.2 \pm 0.196$  -  $0.73 \pm 0.102$  گزارش کردند (۳۰). جاهدخانیک و همکاران (۲۰۱۵) متوسط میزان خاکستر عسل *A. mellifera* جمع‌آوری شده از گرمسار را  $0.28\%$  گزارش کردند (۱۸). قیصری و همکاران (۲۰۰۸) متوسط میزان خاکستر عسل *A. mellifera* را در نمونه‌های جمع‌آوری شده از شیراز  $0.42\%$  گزارش کردند (۱۰). مقایسه نتایج پژوهش حاضر نشان می‌دهد میزان خاکستر عسل زنبورعسل کوچک در نمونه‌های مورد بررسی کم‌تر از نمونه‌های عسل *A. mellifera* می‌باشد.

در این بررسی میزان HMF عسل‌ها در تمام موارد کم‌تر از بیشینه مورد قبول استاندارد یعنی  $40 \text{ mg/kg}$  بود. کدکس و اتحادیه اروپا نیز اگرچه حداکثر حد مجاز HMF را در عسل  $40 \text{ mg/kg}$  عنوان کرده‌اند، اما مواردی شامل  $80 \text{ mg/kg}$  برای عسل‌های کشورهای با آب و هوای گرمسیری و  $15 \text{ mg/kg}$  برای عسل‌های با یک سطح فعالیت آنزیمی پایین را استثنا دانستند (۱۱). میزان HMF یک شاخص تازگی عسل می‌باشد. مقادیر بالای HMF نشانگر یک مشکل بهداشتی نیست و بعضی از محققین (۳۷) پیشنهاد نموده‌اند که این میزان می‌تواند تا  $80 \text{ mg/kg}$  افزایش یابد (۱۴) و (۳۴). میزان HMF با افزایش ماندگاری عسل زیاد می‌شود که در این بین pH و اسیدیته‌ی عسل و درجه حرارت نگهداری آن بر روی این میزان موثرند. القمدی و همکاران (۲۰۱۷) میزان HMF عسل‌های زنبورعسل اروپایی و کوچک را در عربستان به ترتیب  $3/17$ ،  $3/78$  mg در  $100 \text{ gr}$  گزارش کردند (۳). ایفتخار و همکاران (۲۰۱۱) تفاوت معنی‌داری در میزان HMF عسل زنبورهای *A. dorsata*، *A. cerana*، *A. mellifera* در پاکستان مشاهده نکردند (۱۶). قیصری و همکاران (۲۰۰۸) متوسط میزان HMF عسل *A. mellifera* را در نمونه‌های جمع‌آوری شده از شیراز  $13/77 \text{ mg/kg}$  گزارش کردند (۱۰). رفتنی امیری و بلقیسی (۲۰۱۹) متوسط میزان HMF عسل *A. mellifera* را در نمونه‌های جمع‌آوری شده  $41/59 \text{ mg/kg}$  برآورد کردند (۳۰). متوسط میزان HMF در پژوهش حاضر  $8/4 \text{ mg/kg}$  بدست آمد که نشان می‌دهد میزان این پارامتر در عسل زنبورعسل کوچک کم‌تر از زنبورعسل اروپایی است.

نتایج حاصل از همبستگی صفات مورد مطالعه نشان داد که همبستگی مثبت و معنی‌داری بین صفات اسیدیته و رطوبت، ساکارز و پرولین، پرولین و دیاستاز، رطوبت و HMF وجود دارد و همبستگی منفی معنی‌داری بین صفات pH و ساکارز، pH و پرولین، رطوبت و دیاستاز، پرولین و HMF وجود دارد. همبستگی مثبت بین سطح رطوبت و اسیدیته نمونه‌ها مشاهده شد به حدی که ۶۶٪ از تغییرات اسیدیته مربوط به تغییرات رطوبت بود. این نتایج ممکن است مربوط به فعالیت آنزیم گلوکز اکسیداز باشد، که توسط سطوح بالاتر رطوبت در عسل تقویت

gentina. *Food Chemistry* 100: 1649–1653.

10. Gheisari, H. and A. Hamidian Shirazi. 2008. Comparison and evaluation of physicochemical properties and adulterations in produced honeys of Shiraz province in different seasons. *Iranian Food Science and Technology Research Journal* 4: 57-69. (In Farsi).

11. Grigoryan, K. 2016. Safety of honey. pp. 217-246. In: *Regulating Safety of Traditional and Ethnic Foods* (ed.). Academic Press. Yerevan.

12. Gzik, A. 1996. Accumulation of proline and pattern of  $\alpha$ -amino acids in sugar beet plants in response to osmotic, water and salt stress. *Environmental and Experimental Botany* 36: 29-38.

13. Hatefizad, R., M. Goli and E. Khosravi. 2018. Comparison of physico-chemical properties of eight medicinal plant based honeys. *Iranian Journal of Food Science and Technology* 15: 43-55. (In Farsi).

14. Fallico, B. M., E. Zappala and A. Verzera. 2004. Effects of conditioning on HMF content in unifloral honeys. *Food Chemistry* 2: 305-313.

15. Horwitz, W., and G. Latimer. 2005. AOAC-Association of official analytical chemists. . In: *Proceeding of 18th International Official Methods of Analysis of AOAC*. Gaithersburg. Maryland. USA. pp. 45: 75-76.

16. Iftikhar, F., M. A. Masood and E. S. Waghchoure. 2011. Comparison of *Apis cerana*, *Apis dorsata*, *Apis florea* and *Apis mellifera* honey from different areas of Pakistan. *Asian journal of experimental biological sciences* 2: 392-399.

17. Isla, M. I., A. Craig., R. Ordoñez, C. Zampini, J. Sayago, E. Bescarrasbure and L. Maldonado. 2011. Physico chemical and bioactive properties of honeys from Northwestern Argentina. *LWT-Food Science and Technology* 44: 1922-1930.

18. Jahed Khaniki, G.h.R. and A. Kamkar. 2015. A Survey of Physico-chemical Properties of Produced Honey in Garmsar City in 2003. *Iranian Journal of Food Science and Technology* 1: 35-41. (In Farsi).

19. Jalilian, H., D. Beiknejad and M. Chichei. 2011. Physico-chemical properties in honey from Golestan province. *Journal of Innovation in Food Science and Technology* 6:1-10. (In Farsi).

20. Kahraman, T., S. K. Buyukunal, A. Vural and S. S. Altunatmaz. 2010. Physico-chemical properties in honey from different regions of Turkey. *Food Chemistry* 123: 41-44.

21. Lakzadeh, L., H. Gheisar and A. Mahianeh. 2012. Comparison microbial and physicochemical characterization of different origin plant honeys in Isfahan province. *Veterinary Journal (Pajouhesh & Sazandegi)* 100:23-30. (In Farsi).

22. Madejczyk, M. and D. Baralkiewicz. 2008. Characterization of

توجه به اینکه در برخی کشورهایی که گونه‌های دیگر زنبور عسل دارند، با مدیریت پرورش و برداشت اصولی عسل و انجام فعالیت‌های ترویجی در جهت بالا بردن آگاهی کشاورزان از ارزش گونه‌های زنبور عسل در گرده‌افشانی و افزایش محصولات کشاورزی، در جهت حمایت و حفاظت از این گونه‌ها اقداماتی انجام می‌شود، در کشور ما نیز حفاظت از این ذخیره ژنتیکی با ارزش کشورمان بیش از پیش احساس می‌گردد چرا که متأسفانه امروزه به دلیل عدم شناخت این گونه در بین کشاورزان و برداشت نادرست عسل، به شدت جمعیت آن تهدید می‌شود. بنابراین امید است که با انجام کارهای ترویجی در زمینه معرفی این گونه، حمایت از این گونه زنبور عسل با ارزش کشورمان اقدامات لازم انجام گیرد.

### تشکر و قدردانی

با حمایت صندوق حمایت از پژوهشگران و فناوران کشور.  
IRAN NATIONAL SCIENCE FOUNDATION(INSF)

### منابع مورد استفاده

1. Abu-Tarboush, H., H. Al-Kahtani and M. El-Sarrage. 1993. Floral type identification and quality evaluation of some honey types. *Food Chemistry* 46:13-17.

2. Adebisi, F. M., I. Akpan, E. I. Obiajunwa and H. B. Olaniji. 2004. Chemical/physical characterization of Nigerian honey. *Pakistan Journal of Nutrition* 3:278-281.

3. Al-Ghamdi, A., S. E. Mohammed, M. J. Ansari and N. Adgaba. 2017. Comparison of physicochemical properties and effects of heating regimes on stored *Apis mellifera* and *Apis florea* honey. *Saudi Journal of Biological Sciences* 26: 845-848.

4. Amir, Y., A. Yesli, M. Bengana, R. Sadoudi and T. Amrouche. 2010. Physico-chemical and microbiological assessment of honey from Algeria. *Electronic Journal of Environmental, Agricultural and Food Chemistry* 9:1-5.

5. Amiry, S., M. Esmaili and M. Alizadeh Khaledabad. 2014. Qualitative evaluation of two groups of bulk and packaged natural polyfloral honey. *Journal of Food Research* 52: 31-49. (In Farsi).

6. Ananias, K. R., A. A. Melo and C. J. D. Moura. 2013. Analysis of moisture content, acidity and contamination by yeast and molds in *Apis mellifera* L. honey from central Brazil. *Brazilian Journal of Microbiology* 44: 679-683.

7. Bogdanov, S. and P. Martin. 2002. Honey authenticity. *Mitteilungen aus Lebensmitteluntersuchung und Hygiene* 93: 232-254.

8. Codex Alimentarius Commission, Joint FAO/WHO Food Standards Programme, & World Health Organization. 2001. Codex Alimentarius: General requirements (food hygiene) (Vol. 1). *Food & Agriculture Org.*

9. Finola, M. S., M. C. Lasagno and J. M. Marioli. 2007. Microbiological and chemical characterization of honeys from central Ar-

- Polish rape and honeydew honey according to their mineral contents using ICP-MS and F-AAS/AES. *Analytica Chimica Acta* 617: 11-17.
23. Meda, A., C. E. Lamien, M. Romito, J. Millogo and O. G. Nacoulma. 2005. Determination of the total phenolic, flavonoid and proline contents in Burkina Fasan honey, as well as their radical scavenging activity. *Food chemistry* 91:571-577.
24. Naheed, R. and S. R. Farooqi. 2018. Physical characterization and antibiotic potential of honey collected from *A. florea* combs in district Khairpur. *Journal of Entomology and Zoology Studies* 6: 1564-1570.
25. Nanda, V., B. C. Sarkar, H. K. Sharma and A. S. Bawa. 2003. Physico-chemical properties and estimation of mineral content in honey produced from different plants in Northern India. *Journal of Food Composition and Analysis* 16: 613-619.
26. Nemati, F., R. Taghavizad, R. Seif and S. Hashemi. 1390. Comparison of honey proline in six north and northwestern provinces of Iran. *Iranian Biological Science* 6(1):11-19. (In Farsi).
27. Ortiz, P. L. 1994. The Cistaceae as food resources for honey bees in SW Spain. *Journal of Apicultural Research* 33:136-144.
28. Ouchemoukh, S., H. Louaileche and P. Schweitzer. 2007. Physicochemical characteristics and pollen spectrum of some Algerian honeys. *Food Control* 18: 52-58.
29. Pérez, E., A. J. Rodríguez-Malaver and P. Vit. 2006. Antioxidant capacity of Venezuelan honey in wiistar rat homogenates. *Journal of Medicinal Food* 9: 510-516.
30. Raftani Amiri, Z. and S. Belgheisi. 2019. Study of physicochemical and microbial characteristics of honeys with different floral origin in Alborz province. *Iranian Journal of Food Science and Technology* 16: 27-37. (In Farsi).
31. Rodriguez, G., B. Sulbaran de Ferrer, A. Ferrer and B. Rodriguez. 2004. Characterization of honey produced in Venezuela. *Food Chemistry* 84: 499-502.
32. Saxena, S., S. Gautam and A. Sharma. 2010. Physical, biochemical and antioxidant properties of some Indian honeys. *Food Chemistry* 118: 391-397.
33. Silva, L. R., R. Videira, A. P. Monteiro, P. Valentao and P. B. Andrade. 2009. Honey from Luso region (Portugal): Physicochemical characteristics and mineral contents. *Microchemical Journal* 93: 73-77.
34. Tahmasbi, M., G.h. Tahmasbi, M. Babaei, S. Mashayekhi and F. Shirvani. 2017. Investigation on physicochemical characteristics of artificial and natural honey in Iran. In: Proceeding of 1th Internation Honeybee Congress. Karaj. Iran. pp. 123-125. (In Farsi).
35. Terrab, A., M. J. Díez and F. J. Heredia. 2002. Characterisation of Moroccan unifloral honeys by their physicochemical characteristics. *Food Chemistry* 79: 373-379.
36. Vaghela, J. 2016. Melissopalynological investigation and physicochemical characterization of *Apis florea* honey from kachchh Gujarat. PHD thesis. Gujarat University. Gujarat. India.
37. White, J. W. 1994. The role of HMF and diastase assays in honey quality evaluation. *Bee world* 75: 104-117.
38. Won, S. R., C. Y. Li, J. W. Kim and H. Rhee. I. 2009. Immunological characterization of honey major protein and its application. *Food Chemistry* 113: 1334-1338.
39. Zhang, P. S., Han, Y. Zhang, R. C. Ford and J. Li. 2008. Neutron spectroscopic and Raman studies of interaction between water and proline. *Chemical Physics* 345: 196-199.

