

بررسی انواع اسیدهای چرب در بذور تعدادی از جمعیت‌های ریحان (*Ocimum basilicum* L.) در ایران

• غلامرضا بخشی خانیکی

عضو هیأت علمی دانشگاه پیام نور، تهران

• فاطمه محسن نژاد

دستیار علمی دانشگاه پیام نور، ملکان

تاریخ دریافت: مهر ماه ۱۳۸۵ تاریخ پذیرش: فروردین ماه ۱۳۸۶

Email: Bakhshi @pnu.ac.ir

چکیده

دانه‌های ریحان (*Ocimum basilicum* L.) به عنوان منبعی غنی از اسیدهای چرب غیر اشباع بوده و مقدار زیادی موسیلاژ تولید می‌کند. بذور تعدادی از جمعیت‌های ریحان که از مناطق مختلف ایران گرد آوری شده بودند مورد آزمایش قرار گرفتند. روغن دانه‌ها به طور جداگانه استخراج و تبدیل به متیل استر گردیدند، سپس ترکیبات اسید چرب روغن بذرها توسط کروماتوگرافی گازی تعیین شدند. نتایج نشان می‌دهد که بالاترین میزان چربی کل در بین تمام جمعیت‌های وحشی و آزمایشگاهی (۲۸/۹۸ درصد وزنی) در جمعیت آزمایشگاهی اردبیل و کمترین میزان آن (۱۷/۲۵ درصد وزنی) در جمعیت وحشی آذربایجان غربی ۲ مشاهده گردید. همچنین بالاترین میزان پالمیتیک اسید در بین تمام جمعیت‌های وحشی و آزمایشگاهی (۳۴/۸۱ مول درصد) در جمعیت آزمایشگاهی کرمانشاه و کمترین میزان آن (۲/۰۵ مول درصد) در جمعیت آزمایشگاهی کرمان مشاهده شد. از طرفی بالاترین مقدار استئاریک اسید در بین تمام جمعیت‌های وحشی و آزمایشگاهی (۷/۵۶ مول درصد) در جمعیت آزمایشگاهی اهواز و کمترین آن (۱/۴۲ مول درصد) در جمعیت وحشی اردبیل مشاهده شد و بالاترین میزان اولئیک اسید در بین تمام جمعیت‌های وحشی و آزمایشگاهی (۲۲/۸۱ مول درصد) در جمعیت آزمایشگاهی قم و کمترین آن (۱۱/۱۰ مول درصد) در جمعیت وحشی آذربایجان غربی ۲ مشاهده گردید. بالاترین میزان لینولئیک اسید در بین تمام جمعیت‌های وحشی و آزمایشگاهی (۲۵/۶۰ مول درصد) در جمعیت آزمایشگاهی آذربایجان غربی ۱ و کمترین آن (۱۵/۵۵ مول درصد) در جمعیت آزمایشگاهی کرمانشاه مشاهده گردید. بالاترین میزان لینولئیک اسید در بین تمام جمعیت‌های وحشی و آزمایشگاهی (۵۳/۸۹ مول درصد) در جمعیت وحشی آذربایجان غربی ۱ و کمترین آن (۲۸/۰۸ مول درصد) در جمعیت آزمایشگاهی کرمانشاه مشاهده شد. نتایج بخوبی نشان می‌دهد که بذور جمعیت‌های مختلف ریحان دارای مقدار زیادی از اسیدهای چرب غیر اشباع و مقدار کمی از اسیدهای چرب اشباع هستند.

کلمات کلیدی: ریحان، اسیدهای چرب اشباع، اسیدهای چرب غیر اشباع، بذور، روغن، کروماتوگرافی گازی

Pajouhesh & Sazandegi No:78 pp: 99-107

Survey on fatty acids of seed oil in some populatins of *Ocimum basilicum* L. in Iran

By: G. Bakhshi Khaniki, Payame Noor University, Tehran, Iran

F. Mohsennejad, Malekan Payame Noor University, Tabriz, Iran

Ocimum basilicum L. is belong to the lamiaceae family which is cultivated as an culinary, industrial and medicinal plants in some countries from thousands years ago. The seeds of this plant is rich in poly un-saturated fattyacids(PUFA) and produced a large amount of mucilage. The oil of seeds were extracted separately and converted to fatty acid's methyl esters, and composition of fattyacids in seed oils was determined by Gas Chromatography. The results show that the highest amount of total fatbetween (A.W.L.P.), (28.98 % of dw) in Ardabil (L.P.) and lowest(17.25 % of dw) in A.G.2 (W.P.). The highest amount of palmitic acid is between (A.W.L.P.), (34.81 mol%) in Kermanshah(L.P.) and lowest(2.05 mol%) is in Kerman (L.P.). The highest amount of stearic acid is between (A.W.L.P.), (7.56 mol%) in Ahvaz (L.P.) and lowest(1.42 mol%) in Ardabil (W.P.). The highest amount of oleic acid between (A.W.L.P.), (22.81 mol%) in Ghom (L.P.) and lowest(11.10 mol%) in A.G.2 (W.P.). The highest amount of linoleic acid between (A.W.L.P.), (25.60 mol%) in A.G.1 (L.P.) and lowest(15.55 mol%) in Kermanshah (L.P.). The highest amount of linolenic acid between (A.W.L.P.), (53.89 mol%) in A.G.1 (W.P.) and lowest(28.08 mol%) in Kermanshah (L.P.). The results also definite clearly that the seeds of *O. basilicum* L. populations have large amount of un-saturated fatty acids, mucilage(that formed supriour outer layer)and they have a few amount of saturated fatty acids.

Key words: *Ocimum basilicum*, Saturated fatty acids, Un saturated fatty acids,Seed,Oil,GC.**مقدمه**

از روزگاران قدیم ریحان (*Ocimum basilicum* L.) به عنوان گیاهی دارویی به طور وسیعی در خاور دور به ویژه در چین و هند استفاده می شده است. ریحان از خانواده لامیاسه با عدد کروموزومی (2n=48) گیاهی یک ساله، علفی، ایستاده، تقریباً بدون کرک، معطر و به ارتفاع 30 تا 60 سانتی متر می باشد. این گیاه اشتهاآور بوده و برای معالجه برخی ناراحتی های قلبی و درمان آفت دهان بکار می رود (2،1). بذر این گیاه آرام بخش، مقوی محرک تمایلات جنسی و مدر است. از قدیم الایام گیاه ریحان به عنوان افزایش دهنده شیر مادران مورد استفاده قرار می گرفته است. لعاب بذر این گیاه در درمان سرفه، آنژین، ورم و التهاب کلیه و مجاری ادرار به کار می رود. پیکر رویشی ریحان حاوی اسانس است که به عنوان ماده معطر و طعم دهنده در فراورده های غذایی، صنعتی و دارویی مورد استفاده قرار می گیرد. سازمان بین المللی استاندارد در سال 1997 چربی ها و روغن های گیاهی و حیوانی را به وسیله کروماتوگرافی گازی متیل استرهای اسیدهای چرب آنالیز کرد (12). اسیدهای چربی که برای سلامتی کامل مورد نیاز است ولی در بدن ساخته نمی شوند، اسیدهای چرب ضروری نام دارند و اینها را باید از طریق زنجیره غذایی دریافت کرد. از اسیدهای چرب موجود در گیاه ریحان، اسید چرب های کلاس 6-ω (اسید لینولئیک) و اسید چرب های کلاس 3-ω (اسید لینولئیک) جزء اسیدهای چرب ضروری بوده و در سلامت بدن نقش دارند (10، 11).

امروزه برآوردن و تشخیص اسیدهای چرب بوسیله روش های کروماتوگرافی صورت می گیرد. برای این منظور اسیدهای چرب را از ترکیب

لیپیدی به وسیله عمل هیدرولیز جدا کرده، سپس آن را به صورت متیل استر در آورده، با عبور دادن گازی بی اثر مثل ازت و حرارت دادن تدریجی ستون استرهای متیله اسیدهای چرب که به صورت بخار در آمده یکی بعد از دیگری از ستون خارج می شوند و با سرعت متناسب با ضریب انتشار آنها در بین فاز گازی و فاز مایع خارج می شوند (3، 4، 9).

هدف از این مطالعه تعیین و بررسی تفاوت پروفیل انواع اسیدهای چرب، در تعدادی از جمعیت های گیاه ریحان در ایران می باشد که نتایج حاصل از آن می تواند در کموتاکسونومی جنس نیز کمک زیادی نماید.

مواد و روش ها

ضمن گرد آوری نمونه های مختلف از تیره نعناع و مطالعه آنها بذر ریحان از این خانواده برای بررسی انتخاب گردید. با سعی بر این که هر نمونه در همان شهر کشت و تکثیر شده باشد و نیز از شهرهایی با تنوع آب و هوایی، نمونه ها انتخاب گردیدند.

بذر گونه ها و واریته های مختلف ریحان از شهرهای ایران جمع آوری شدند (شکل 1، جدول 1).

بذرهای جمع آوری شده از نقاط مختلف ایران را در 33 گلدان با حجم یکسان (3 تکرار از هر جمعیت) کاشتیم. ابتدا در ته هر یک از گلدان ها مقداری شن درشت، جهت داشتن تهویه مناسب ریختیم و بعد دو قسمت خاک مزرعه، یک قسمت ماسه، یک قسمت کود دامی و خاک برگ را با هم مخلوط و ترکیب سبکی برای خاک گلدان ها تهیه نمودیم. گلدان ها را چند ساعت قبل آبیاری نموده و بعداً در سطح گلدان در فواصل مناسب حفرات



شکل ۱- محل جمع آوری جمعیت‌های مورد مطالعه که با دایره مشخص شده اند

جدول ۱- شهرهایی که از آنها بذر ریحان جمع آوری شده است.

شماره نمونه	شهر محل جمع آوری
۰۰	خوزستان - اهواز
۰۱	مازندران - بابل
۰۲	تهران - شهر ری
۰۳	کرمان
۰۴	اردبیل
۰۵	کرمانشاه
۰۶	شیراز
۰۷	قم
۰۸	یزد
۰۹	آذربایجان غربی ۱
۱۰	آذربایجان غربی ۲

هر نمونه را محاسبه می‌کنیم.

برای آنالیز اسیدهای چرب ابتدا می‌بایست، اسیدهای چرب موجود در ساختمان مولکولی تری آسید گلیسرول‌ها و سایر مولکول‌ها جدا شده و متیله شوند (۱۲، ۱۳، ۱۴، ۱۵، ۱۶). بدین منظور بر روی چربی‌های استخراج شده که در ظروف دردار نگهداری می‌شوند، یک میلی‌لیتر هپتان نرمال و ۰/۵ میلی‌لیتر هیدروکسید پتاسیم متانولی دو نرمال افزوده گردید و به مدت ۱۵ دقیقه آن را به شدت به هم زده تا گلیسرول از اسیدهای چرب جدا شده و رسوب نماید و اسیدهای چرب متیله شوند. لایه بالایی که شفاف می‌باشد حاوی متیل استر اسیدهای چرب محلول در هپتان می‌باشد. برای آنالیز اسیدهای چرب از دستگاه GC-Dany مدل ۱۰۰۰-GC استفاده گردید (۵، ۶، ۷).

آشکارساز این دستگاه از نوع یونیزاسیون شعله‌ای بود که شعله آن از سوختن گاز هیدروژن با اکسیژن تامین می‌شود و از گاز نیتروژن نیز به‌عنوان گاز حامل استفاده می‌شود. ستون مورد استفاده در این دستگاه EC-۱۰۰۰ با ماهیت قطبی بوده و با تزریق از متیل استر اسیدهای چرب به میزان ۰/۲ میکرولیتر به دستگاه، مناسب‌ترین شرایط کار برای تفکیک بهتر اسیدهای چرب نمونه‌ای مشخص گشت که عبارت بودند از: برنامه‌ریزی دمائی ستون (α) و دمای درجه تزریق ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد و دمای آشکارساز ۲۶۰ درجه سانتی‌گراد FID، بود و فشار گاز حامل (N₂)، یک بار و فشار گاز هیدروژن ۰/۶ بار و هوا ۱ (یک) بار بهترین نتایج حاصل شدند.

بعد از آن مخلوط مناسبی از اسیدهای چرب استاندارد تحت همان شرایط جهت تهیه کروماتوگرام استاندارد به دستگاه تزریق گشت و سپس با تزریق تک تک نمونه‌های اسید چرب و هم‌چنین مقایسه کروماتوگرام آنها با نمونه کروماتوگرام استاندارد نوع و میزان اسیدهای چرب تک‌تک نمونه‌ها تعیین و شناسایی شد.

کوچکی جهت ریختن بذرها ایجاد نمودیم. در هر حفره چند عدد بذر قرار داده و بعداً با ماسه بادی بسیار ریز و خشک حفرات را مسدود نمودیم. بعد از کاشت نیز با آب پاش، به نحوی که سطح گلدان به هم نخورد، به مقدار مناسبی آنها را آبیاری نمودیم و تا مرحله جوانه‌زنی و رویش آنها را در گلخانه، تحت شرایط یکسان نوری، دمایی و رطوبتی نگهداری نمودیم. آبیاری، روزانه و به شکل غرقابی صورت گرفت و سطح گلدان‌ها مرتب آب پاشی گردید.

بعد از گل دهی و مراقبت از اینکه گیاهان در این مرحله با هم دگر گرده افشانی نکنند، بذرها حاصله را جمع‌آوری و در آزمایش‌ها مورد استفاده قرار دادیم. چون این بذور در شرایط یکسان پرورش یافته‌اند لذا هر تغییری در میزان اسیدهای چرب می‌تواند معرف تغییرات ژنتیکی باشد. مطالعه ترکیبات اسیدهای چرب و سایر بررسی‌های مورفولوژیک دانه جمعیت‌های یاد شده در دوبخش صورت گرفتند:

- ۱ - مطالعه بذرهاى گرد آوری شده از مناطق طبیعی
- ۲ - مطالعه بذرهاى رویانده شده در گلخانه از همان جمعیت در شرایط آزمایشگاهی

ابتدا بذر را به صورت پودر درآورده و با استفاده از ترازوی دیجیتالی با دقت (۰/۰۰۱ گرم) دقیقاً ۰/۱ گرم از هر نمونه را وزن نموده و بر روی هر نمونه ۱۰ میلی‌لیتر اتر اضافه کرده سپس درب ظروف شیشه‌ای را محکم بسته و به مدت ۱۲ ساعت در داخل انکوباتور ۴۰ درجه سانتی‌گراد قرار می‌دهیم.

بعد از این مدت اتر حاوی چربی محلول را به ظرف دیگری که دقیقاً وزن شده منتقل می‌کنیم و دوباره این عمل را تکرار می‌کنیم تا ۱۲ ساعت بعد تمام چربی استخراج شود. برای اندازه‌گیری چربی کل نمونه‌ها را به مدت ۵ دقیقه با دور ۲۰۰ دور در دقیقه سانتریفوژ کرده، با تبخیر اتر و بجا ماندن چربی استخراج شده در کف ظروف و تزریق آنها درصد چربی تام

شکل ۸- میانگین درصد اسیدهای چرب در ایستگاه‌های مختلف

ردیف	ایستگاه‌های بذری مختلف	ویژگی‌ها	کد نمونه	چربی کل	پالمیتیک	استئاریک	اولئیک	لینولئیک	لینولنیک
۱	اهواز		۱۱	ab	ij	ab	a	bcd	ij
			۲۱	kl	b	g	gh	c	
۲	بابل		۱۲	b	hij	ab	d	bc	gh
			۲۲	i	bc	e	b	g	
۳	شهر ری		۱۳	jk	def	abc	cd	efg	gh
			۲۳	J	efghi	abc	ef	cdefg	d
۴	کرمان		۱۴	h	j	ab	a	b	g
			۲۴	b	a	abc	g	bcde	e
۵	اردبیل		۱۵	h	de	a	cd	cdef	ij
			۲۵	m	b	ab	g	hi	d
۶	کرمانشاه		۱۶	d	def	abc	ab	cdefg	h
			۲۶	h	k	ab	bc	a	a
۷	شیراز		۱۷	gh	defgh	ab	e	bcd	g
			۲۷	i	bc	abc	g	fg	cd
۸	قم		۱۸	e	defg	abc	bc	bc	ij
			۲۸	fg	ghij	abc	h	bcd	b
۹	یزد		۱۹	ef	hij	ab	a	defg	hi
			۲۹	cd	cd	abc	f	cdefg	d
۱۰	آذربایجان غربی ۱		۱۱۰	i	de	ab	a	bc	k
			۲۱۰	l	ghij	abc	g	hij	c
۱۱	آذربایجان غربی ۲		۱۱۱	a	fghi	ab	a	bcd	jk
			۲۱۱	de	def	abc	d	fg	f

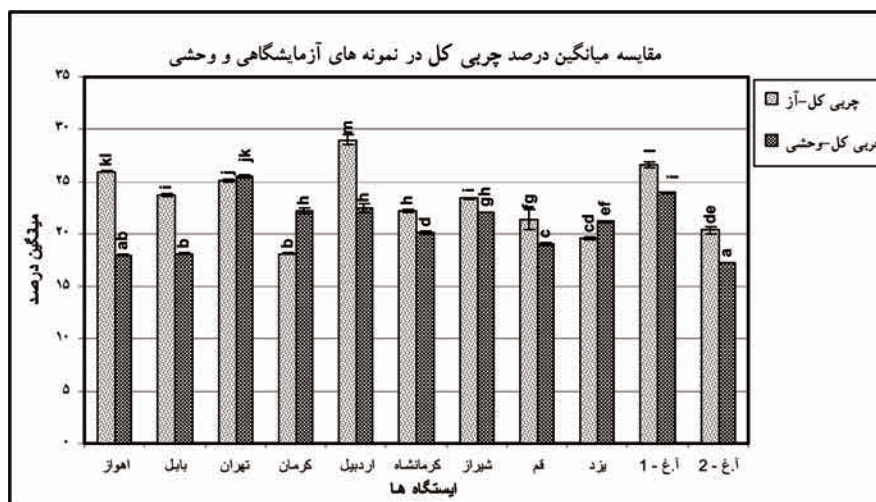
ایستگاه‌ها بجز نمونه وحشی اهواز دارای اختلاف معنی‌دار بود (شکل ۲).

نتایج پژوهش چربی کل

بر اساس مقایسه نتایج بدست آمده از نظر چربی کل نمونه وحشی شهری با نمونه آزمایشگاهی خود اختلاف معنی‌داری را نشان نداد. ولی در سایر دستگاه‌ها از نظر مقدار چربی کل نمونه‌های وحشی با نمونه ی آزمایشگاهی همان ایستگاه اختلاف معنی‌دار نشان داد. نمونه وحشی آذربایجان غربی ۲ نیز با تمام نمونه‌های وحشی و آزمایشگاهی تمام

نوع و میزان اسیدهای چرب

پنج نوع اسید چرب عمده در نمونه روغن بذر گیاهان مورد بررسی مشخص گردید و میزان آن تعیین شد. با استیک اسید (C16:0) استئاریک اسید (C18:0)، اولئیک اسید (C18:1)، لینولئیک اسید (C18:2ω-6)، لینولنیک (C18:3ω-3).



شکل ۲: مقایسه میانگین درصد چربی کل در نمونه‌های وحشی و آزمایشگاهی

اولئیک اسید

بر اساس این ویژگی نمونه‌های وحشی و آزمایشگاهی کرمانشاه با هم اختلاف معنی‌دار نشان نمی‌دهد ولی نمونه‌های وحشی و آزمایشگاهی سایر ایستگاه‌ها با هم اختلاف معنی‌دار نشان می‌دهد و نیز نمونه قم در گروه h قرار می‌گیرد که با تمام نمونه‌های وحشی و آزمایشگاهی اختلاف معنی‌دار دارند (شکل ۵).

لینولئیک اسید

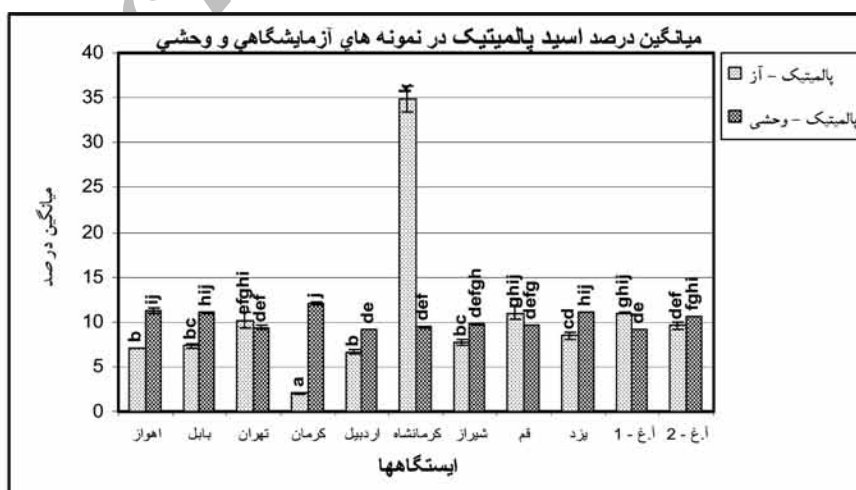
بر اساس این ویژگی نمونه‌های وحشی بابل شهر ری، کرمان، قم و یزد با نمونه‌های آزمایشگاهی خود اختلاف معنی‌داری را ندارد و نمونه‌های وحشی سایر شهرها با نمونه‌های آزمایشگاهی همان شهر اختلاف معنی‌دار دارند و نیز نمونه‌های آزمایشگاهی کرمانشاه با تمام نمونه‌ها اختلاف معنی‌دار داشته (شکل ۶).

پالمیتیک اسید

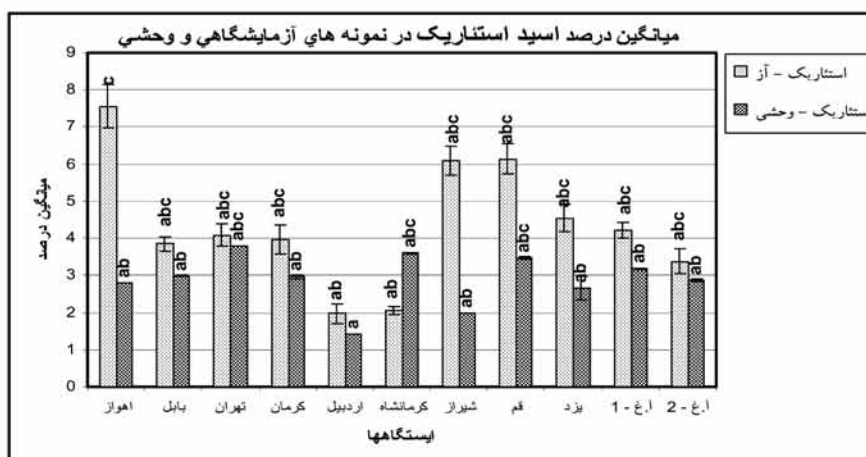
بر اساس این ویژگی نمونه آزمایشگاهی کرمان در گروه a قرار می‌گیرد که با تمام نمونه‌ها اختلاف معنی‌دار نشان داده و نمونه آزمایشگاهی کرمانشاه در گروه k قرار می‌گیرد که با تمام نمونه‌ها اختلاف معنی‌دار نشان می‌دهد به جز نمونه وحشی و آزمایشگاهی قم که با همدیگر اختلاف معنی‌دار ندارد در بقیه گروه‌ها نمونه‌های وحشی تمام ایستگاه‌ها با نمونه‌های آزمایشگاهی همان ایستگاه اختلاف معنی‌دار نشان می‌دهند (شکل ۳).

استئاریک اسید

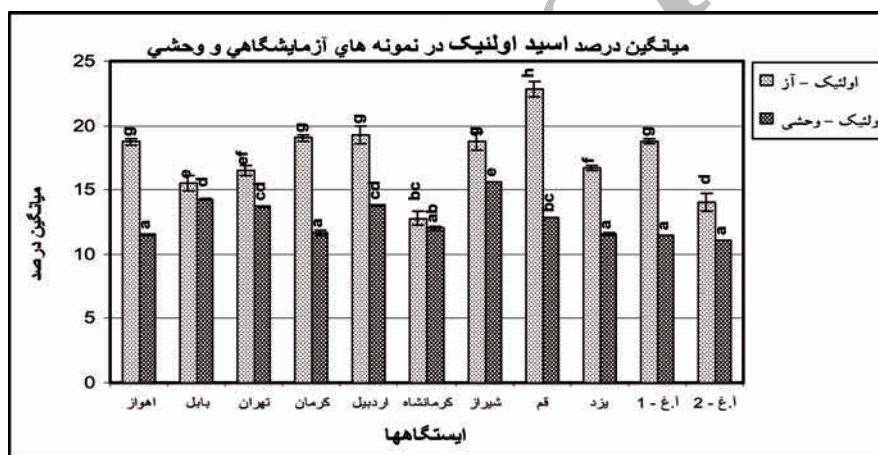
بر اساس این ویژگی نمونه وحشی اردبیل با نمونه‌های آزمایشگاهی اهواز اختلاف معنی‌دار نشان می‌دهد ولی سایر نمونه‌ها با همدیگر اختلاف معنی‌داری ندارد و نمونه‌های وحشی و آزمایشگاهی با همدیگر اختلاف معنی‌داری ندارد (شکل ۴).



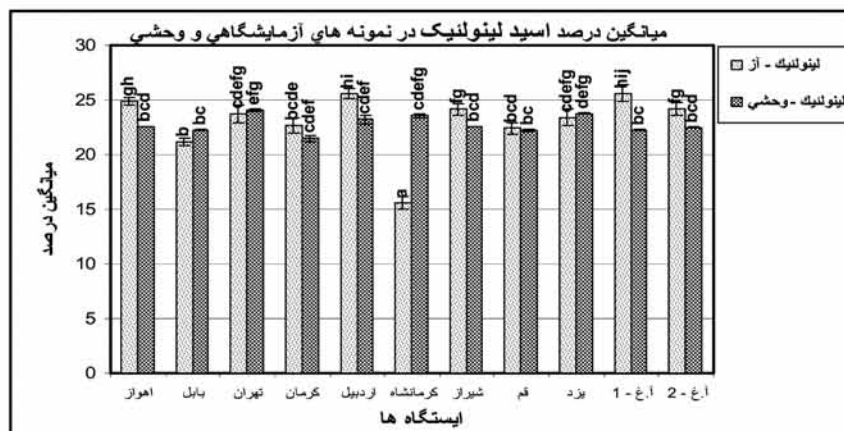
شکل ۳: مقایسه میانگین درصد پالمیتیک اسید



شکل ۴: مقایسه میانگین درصد استتاریک اسید



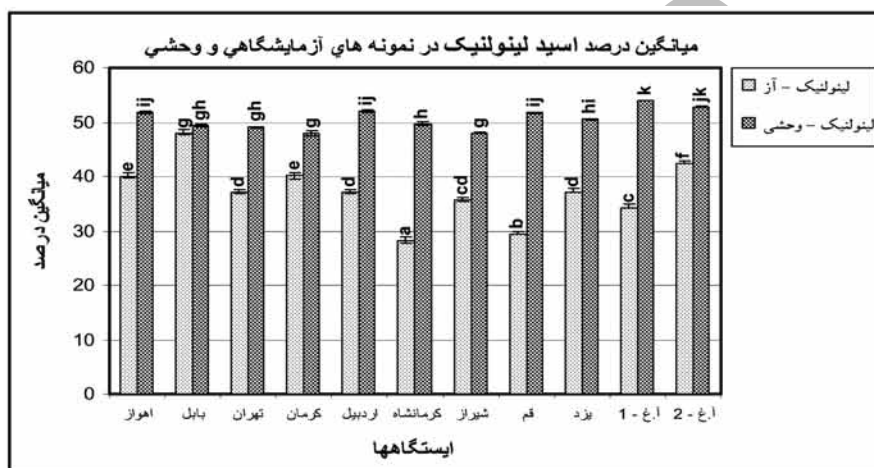
شکل ۵: مقایسه میانگین درصد اولئیک اسید



شکل ۶: مقایسه میانگین درصد لینولئیک اسید

لینولیک اسید

بر اساس این ویژگی نمونه‌های وحشی بابل با نمونه آزمایشگاهی آن اختلاف معنی‌دار ندارد ولی نمونه‌های وحشی سایر ایستگاه‌ها با نمونه‌های آزمایشگاهی همان ایستگاه اختلاف معنی‌دار دارند. و نیز نمونه وحشی آذربایجان غربی ۱ با تمام نمونه‌ها اختلاف معنی‌دار دارد و نیز نمونه آزمایشگاهی کرمانشاه که با تمام نمونه‌ها اختلاف معنی‌دار دارد و نیز نمونه آزمایشگاهی قم هم با تمام نمونه‌ها اختلاف معنی‌دار داشته و نمونه آزمایشگاهی آذربایجان غربی ۲ نیز با تمام نمونه‌ها اختلاف معنی‌دار دارد (شکل ۷).



شکل ۷: مقایسه میانگین درصد لینولیک اسید

میزان اسید چرب استئاریک (۱۸:۰)

بر اساس مطالعات انجام شده قبلی نیز میزان این اسید چرب در گونه‌های مختلف جنس ریحان به شرح زیر است: *O. basilicum* ۵/۴۵ مول درصد (۲) و *O. album* ۲/۳۳ مول درصد (۲) و *O. canum* ۰/۲ مول درصد (۲۱)، و *O. pilosum* ۶/۴ مول درصد (۱۸) و *O. sanctum* ۲/۱ مول درصد (۲) و *O. viride* ۷/۲ مول درصد (۲۰) و در کموتایپ‌های مختلف *O. basilicum* نیز به این ترتیب گزارش شده است: کموتایپ سیترا ۲/۲ مول درصد، کموتایپ لینالول ۲ مول درصد، کموتایپ کاویکول ۲/۸ درصد، کموتایپ متیل سینامات ۲/۴ درصد (۱۳).

میزان اسید چرب اولئیک (۱۸:۱)

O. basilicum ۱۵ مول درصد (۱۷). در همین گونه ۱۳/۳۳ مول درصد (۲). در *O. album* ۴۴/۱۶ مول درصد (۲). در *O. canum* ۱۱/۱ مول درصد (۲۱). در *O. kilimandscharicum* ۵/۳ مول درصد (۲۰). در همین گونه ۱۷ مول درصد (۲۲). در *O. pilosum* ۱۵/۴ مول درصد (۱۸). در *O. sanctum* ۹ مول درصد (۱۹) و در همین گونه ۶ مول درصد (۲). در *O. viride* ۱۴/۳۰ مول درصد (۲۰). و در کموتایپ‌های مختلف *O. basilicum* نیز به این ترتیب گزارش شده است: کموتایپ سیترا ۹/۷ مول درصد، کموتایپ لینالول ۸/۷ مول درصد، کموتایپ متیل کاویکول ۹/۵ مول درصد. کموتایپ متیل سینامات ۱۱/۶ مول درصد (۱۳).

نتیجه‌گیری و بحث

میزان چربی کل گونه‌های مختلف ریحان نیز اندازه‌گیری شده است: در گونه *O. asilicum* ۲۴ درصد (۱۷) در *O. pilosum* ۱۷ درصد (۱۸) در *O. sanctum* ۱۸ درصد (۱۹) در *O. viride* ۱۰ درصد (۲۰).

اسید چرب: بر اساس نوع و میزان اسیدهای چرب ذخایر دانه نیز کلیه جمعیت‌ها مورد بررسی قرار گرفتند. همانطوریکه می‌دانیم ریحان به عنوان یک گیاه دارویی دارای مقدار زیادی از اسیدهای چرب اشباع نشده می‌باشد که از بعد تغذیه‌ای، دارویی و صنعتی بسیار مورد توجه است. در ضمن به علت مقاومت بالایی که این چربی‌ها در مقابل اکسیداسیون دارند برای تمامی مصارف مناسب می‌باشد (۹).

این چربی‌ها جزء اسیدهای چرب اساسی هستند. یعنی اسیدهای چربی که بدن آنزیم لازم برای ساخت آنها نداشته و نمی‌تواند آنها را تولید کند. لذا با توجه به اهمیت این اسیدهای چرب در کاهش بیماری‌های قلبی - عروقی و پیشگیری از سرطان و نقش مهم آنها در بارداری و شیردهی و استحکام مویرگ‌های خونی، بایستی از طریق رژیم غذایی مناسب تامین شود.

بر اساس مطالعات انجام شده قبلی در گونه‌ها و کموتایپ‌های مختلف جنس *Ocimum* این پنج نوع اسید چرب با مقادیر تقریباً مشابهی دیده می‌شوند. به عنوان مثال در خود *O. basilicum* (۱۷)، *O. canum* (۲۰، ۲۱، ۲۲)، *O. kilimandscharicum* (۱۸) و *O. pilosum* (۱۹) و *O. sanctum* (۱۹) و

میزان اسید چرب لینولنیک (۶-ω و ۱۸:۲)

بر اساس مطالعات انجام شده نیز میزان این اسید چرب در بین گونه‌های مختلف جنس ریحان به شرح زیر است:

O. basilicum ۲۲۰ مول درصد (۱۷). در همین گونه ۲۱/۸۱ مول درصد (۲). *O. album* ۳۶/۳۶ مول درصد (۲). *O. canum* ۶۰/۴ مول درصد (۲۱). *O. kilimandscharicum* ۱۶/۲ مول درصد (۲۰) و در همین گونه ۱۴ مول درصد (۲۲). ۵۶/۳ مول درصد (۱۸).

O. sanctum ۶۶/۱۰ مول درصد (۱۹) و در همین گونه ۵۹/۱ مول درصد (۲) و در *O. viride* ۳۲/۵۰ مول درصد (۲۰) و در کموتایپ‌های مختلف *O. basilicum* نیز بدین ترتیب گزارش شده است: کموتایپ سیترال ۱۸/۳ مول درصد. کموتایپ لینالول ۲۱/۷ مول درصد کموتایپ متیل کایوکول ۲۱/۳ مول درصد کموتایپ متیل سینامات ۲۰/۶ مول درصد (۱۳).

میزان اسید چرب لینولنیک اسید (۳-ω و ۱۸:۳)

بر اساس مطالعات انجام شده نیز میزان این اسید چرب در بین گونه‌های مختلف جنس ریحان به شرح زیر است:

O. basilicum ۵۰ مول درصد (۱۷). در همین گونه ۴۸/۵۰ مول درصد (۲). *O. canum* ۲۱/۳ مول درصد (۲۱). *O. kilimandscharicum* ۷/۱۵ مول درصد (۱۹). و در همین گونه ۲۱/۲۷ مول درصد (۲). *O. viride* ۳۹/۲ مول درصد (۲۰). و در کموتایپ‌های مختلف *O. basilicum* نیز بدین ترتیب گزارش شده است: کموتایپ سیترال ۶۲/۵ مول درصد. کموتایپ لینالول ۶۰ مول درصد. کموتایپ متیل کایوکول ۵۷/۴ مول درصد.

کموتایپ متیل سینامات ۵۷/۴ مول درصد (۱۳) با توجه به مجموع بررسی‌های انجام شده نمونه‌های متعلق به نواحی شمالی تر ایران و نواحی دارای آب و هوای معتدل دارای مقدار بیشتری از اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیرمانند اولئیک، لینولنیک و لینولنیک اسید بوده ولی مقدار اسیدهای اشباع نشده آنها مانند پالمیتیک و استئاریک اسید در نمونه‌های متعلق به نواحی گرمسیر ایران بیشتر بود. نوع خاک فصل کشت و شرایط محیطی محل رویش بر روی تعداد و کیفیت دانه‌های تولید شده از نظر ریخت شناسی و بیوشیمیایی تاثیر می‌گذارد. دانه‌ها و روغن آنها می‌تواند با انتخاب گیاه‌های مناسب و شرایط محیطی ایده آل به مقدار قابل توجهی افزایش یابد (۸) دانه ریحان به سرعت شکوفا نمی‌شود و می‌توان آن را با ماشین برداشت نمود. محتوی بالای اسید لینولنیک که در *O. basilicum* و *O. canum* دیده می‌شود می‌تواند در نقاشی، ساختن لعاب و صنایع جوهر سازی کاربرد داشته باشد و وقتی محتوی لینولنیک اسید پایین باشد مثل *O. basilicum* و *O. sanctum* و برخی جمعیت‌های *O. basilicum* می‌تواند در صنایع غذایی کاربرد داشته باشد (۱۱، ۱۳، ۲۴).

پیشنهاد

بذر ریحان به عنوان منبعی غنی از اسیدهای چرب غیر اشباع می‌تواند کاربردهای دارویی، صنعتی، بهداشتی و آرایشی وسیعی داشته باشد. از آنجائی که میزان اسیدهای چرب مختلف، در جمعیت‌های گوناگون ریحان متعلق به زیر بخشه بازیلیکا، تحت عوامل مختلف محیطی، آب و هوایی و غیره... تغییر می‌یابد، لذا بررسی و تعیین شرایط و عواملی که باعث افزایش و کاهش هر یک از این اسیدهای چرب گشته و در نهایت منجر به تولید

ریحانهایی با کیفیت مطلوب می‌گردد، لازم و ضروری است.

ریحان به عنوان گیاهی که باعث جلب حشرات خاصی از جمله (hover files, syphids, lady beetles, pest-parasitic microwasps, bumbles, honey bees) می‌شود، به عنوان گیاهی دگر گرده افشان توانسته زیر گونه‌ها و واریته‌ها و جمعیت‌های متعددی را پدید آورد که می‌تواند مورد توجه محققین در زمینه‌های مختلف علمی- دارویی و... قرار گیرد (۲۵).

منابع مورد استفاده

- 1- Agnihotr, A. and Kaushik, N. 1999; Transfer of double low characteristics in early maturing *Brassica napus*. Journal of Oil Seed Research, 16: 227 - 229.
- 2- Bentham, G. 1848; labiatae in prodomus systematic naturalis regni vegetabilis pars XII. decandoll (9 ed.), Treuttel and wurtz, Paris. PP: 24 - 608.
- 3- Batrun, R. R. and Messina, M. J. 1990; Cancer In: Health Effect of ۳ polyunsaturated fatty acid in seafoods. A. P. Simopoulos, R. R. Kifer, R. E. Martin and S. M. Barlow (Eds). 1st Edn. (Karger Company Basel, Switzerland). PP: 48 - 50.
- 4- Charles, D. J. and Simon, J. E. 1990; Comparison of extraction methods for the rapid determination of essential oil content and composition of basil, J. Amer. SOC. Hort. Sci., 115(3): 458 - 462.
- 5- Chavan, S. R. and S. T. Nikam. 1982; Mosquito larvicidal activity of *Ocimum basilicum* Linn. Indian J. Med. Res., 75: 220 - 222.
- 6- Chogo, J. B. and G. Crank. 1981; Chemical composition and biological activity of the Tanzanian plant *Ocimum suare*. J. Nat. Prod., 44(3): 308 - 311.
- 7- Declercq, D. R. 1997; Quality of 1996 Ontario canola. final report, Canadian Grain Composition, Available in: <http://www.Grdc.com.Au/Whals-on/mr/west/gf-west-march.htm>.
- 8- Downey, R. K. 1990; Canola: A quality brassica oil seed. In: Janick J. and Simon J. E. (Eds), Advances in new crops, Timber press, Portland OR., P: 340.
- 9- Dube, D., Upadhyay, P. D. and Tripathi, S. C. 1988; Antifungal physiochemical and insect-repelling activity of the essential oil of *Ocimum basilicum*. Can. J. Bot. Vol. 67, PP: 2085 - 2087.
- 10- Dwivedi, N. K. 1989; Dual origin of anther tapetum in lamiaceae advances in plant sciences. 2: 134 - 138.
- 11- Exarchou, V., Nenadis, N., Tsimidon, M., Gerathanassis, I. P., Troganis, A. and Boskou, D. 2002. Antioxidant activities and phenolic composition of extracts from Greek oregano, Greek sage and Summer savory. Journal of Agricultural and Food chemistry, 50(19), PP: 5294 - 5299.
- 12- Fleischer, A. 1981; Essential oils from two varieties of *Ocimum basilicum* L. grown in Israel. J. Sci. Food Agric, 32: 1119 - 1122.
- 13- Fulton, P. 2001; Medicinal culinary and aromatic crops. Basil,

Available on <http://www.agric.Gor.Ab.Ca/Crops/Special/basil.HTML>.

- 14- Hasegawa, Y., Tajima, K., Toi, N. and Sugimura Y. 1997. Characteristic component found in essential oil of *Ocimum basilicum* L., Flav. Frag. J., (AINAP Database Ref. ID. 1391), 12: 195 - 200.
- 15- Herbert, R. B. 1989; Shikmic acid pathway in the secondary metabolites, Chapman and Hall, New York, PP: 96 - 110.
- 16- Javanmardi, J., C. Stushnoff, E. Locke, J. M. Vivanco. 2003. Antioxidant activity and total phenolic content of Iranian ocimum accessions. Food chemistry, 83: 247 - 550.
- 17- Loliger, J. 1991; The use of antioxidants in food. In O. I. Aruoma, B. Hall: Well (Eds.), Free radicals and food additives. London: Taylor and Francis, PP: 129 - 150.
- 18- Marotti, M., Piccaglia, R. and Giovanell, E. 1996; Difference in essential oil composition of basil (*Ocimum basilicum* L.), Italian cultivars related to morphological characteristics. J. Agric. Food. Chem., Vol: 44, PP: 3926 - 3929.
- 19- Ntezurubanza, L., Scheffer, J. J. C., Looman, A. and Baerhiem Svendsen, A. 1984; composition of essential oil of *Ocimum kiliman dscharicum* grown in Rwanda, Planta Medica, PP: 385 - 388.
- 20- Osawa, T. 1994; Novel natural antioxidants for utilization in food and biological systems. In I. Uritani, V. V. Garcia, & E. M. Mendosa (Eds.), Postharvest biochemistry of plant food - materiales in the tropics. Tokyo, Japan: Japan Scientific Societies Press, PP: 241 - 251.
- 21- Simon, J. E., Quinn, J. and Murray, R. G. 1990; Basil: A source of essential oils, In: J. Janick and J. E. Simon (eds.), Advance in new crops. Timber Press, Portland, OR., PP: 484 - 489.
- 22- Simon, J. E., Morales, M. R., Phippen, W. B., Viera, R. F. and Hao, Z. 1999; Basil: A source of aroma compounds and a popular culinary and ornamental herb, In J. Janick (Ed.), Perspectives on new crops and new uses. Alexandria, VA: ASHS Press.
- 23- Velioglu, Y. S., Massa, G., Gao, L., Oomah, B. D. 1998; Antioxidant activity and total phenolic in selected fruits, vegetable and grain products. Journal of Agricultural Food & Chemistry, PP: 46, 4113 - 4117.
- 24- Vieira, R. F. 1999; Genetic diversity and inheritance of volatile oil constituents in basil (*Ocimum* spp. lamiaceae), Ph. D. sissertation, Purdue University, West Lafayette I. N. USA.
- 25- Zgorka, G. and Glowniak, K. 2001; Variation of free phenolic acid in medicinal plants belonging to the lamiaceae family, J. Pharmaceutical and Biomedical Analysis. Vol: 26, PP: 79 - 87.



Archive