



## ارزیابی تغییرات شاخص‌های کیفی و پروفیل اسیدهای چرب روغن‌زیتون در پاسخ به تأخیر در

### برداشت

ماندانا طایفه<sup>۱\*</sup>، آذین نصرالله زاده<sup>۲</sup>، روناک اصغری فر<sup>۳</sup>، مسعود ملکی<sup>۴</sup>

۱- گروه علوم و مهندسی صنایع غذایی، واحد لاهیجان، دانشگاه آزاد اسلامی، لاهیجان، ایران

۲- گروه علوم و مهندسی صنایع غذایی، واحد لاهیجان، دانشگاه آزاد اسلامی، لاهیجان، ایران

۳- دانش آموخته کارشناسی ارشد، گروه علوم و مهندسی صنایع غذایی، واحد لاهیجان، دانشگاه آزاد اسلامی، ایران

۴- دانش آموخته کارشناسی ارشد، گروه علوم و مهندسی صنایع غذایی، واحد لاهیجان، دانشگاه آزاد اسلامی، ایران

### اطلاعات مقاله

### چکیده

#### تاریخ‌های مقاله :

تاریخ دریافت: ۱۴۰۴/۰۸/۲۶

تاریخ داوری: ۱۴۰۴/۰۹/۲۱

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۴/۰۹/۲۶

#### کلمات کلیدی:

روغن‌زیتون،

زمان برداشت،

پایداری اکسیداتیو

اسیدهای چرب آزاد،

ترکیبات فنولی.

DOI:10.48311/fsct.2026.117742.82940

\* مسئول مکاتبات:

ma.tayefe@iau.ac.ir

کیفیت روغن‌زیتون به ترکیب اسیدهای چرب و غلظت ترکیبات فنلی بستگی دارد. این مطالعه به منظور بررسی تأثیر زمان برداشت زیتون بر ویژگی‌های کیفی و پروفیل اسیدهای چرب روغن‌زیتون بر اساس طرح کاملاً تصادفی، بر زیتون رقم آربکین (رقم پرتکرار در منطقه رودبار در سه زمان برداشت مختلف (اواسط آبان، اواخر آبان و اواسط آذر) انجام شد. مقدار اسیدیته، اندیس پراکسید، عدد آنیزیدین، اندیس توتوکس، غلظت ترکیبات فنلی محلول در روغن اندازه‌گیری و نوع و میزان اسیدهای چرب بررسی گردید. نتایج نشان داد که مقادیر اسیدیته، پراکسید، عدد آنیزیدین، عدد توتوکس با به تعویق انداختن زمان برداشت، به طور معنی‌داری روند صعودی داشتند، در صورتی که میزان ترکیبات فنلی از (۲/۲۰ mg GAE/kg oil) به (۱/۴۰ mg GAE/kg oil) کاهش یافت. از طرف دیگر با نزدیک شدن به اواخر فصل روغن‌کشی میزان پالمیتیک‌اسید و اولئیک‌اسید رشدی صعودی معنی‌دار نشان دادند. بعلاوه میزان نسبت اولئیک‌اسید به لینولئیک‌اسید نیز با افزایش معنی‌دار از ۳/۸۹ به ۵/۷٪ همراه بود. بنابراین برای استحصال روغن‌زیتون با ویژگی‌های کیفی مطلوب، میزان قابل قبول ترکیبات فنولی و برقراری تعادل بین ویژگی‌های شیمیایی و پایداری اکسیداتیو روغن، برداشت در اواخر آبان ماه پیشنهاد می‌گردد.

## ۱-مقدمه

میوه زیتون بانام علمی اولئا اروپا<sup>۱</sup> با شفت بیضی شکل از دو بخش برون بر و درون بر یعنی مغز و هسته تشکیل شده است. برون بر زیتون با دو بخش اپیکارپ (پوست) و میان بر یا مزوکارپ (پالپ، گوشت میوه)، حدود ۶۵٪ تا ۸۳٪ کل وزن میوه را تشکیل می دهد. درون بر، هسته یا مغز نیز ۱۳٪ تا ۳۰٪ کل وزن میوه را در بر گرفته است. ترکیبات شیمیایی میوه زیتون شامل آب ۵۰٪، پروتئین ۱/۶٪، روغن ۲۲٪، کربوهیدرات ها ۱۹/۱٪، سلولز ۵/۸٪، خاکستر ۱/۵٪ می باشد و سایر اجزای مهم متشکل از پکتین ها، اسیدهای آلی، رنگدانه ها و گلیکوزید فنول ها<sup>۲</sup> هستند. در طی مراحل رشد، وزن میوه تا نیمه آبان ماه افزایش می یابد. سپس وزن آن به دلیل از دست دادن رطوبت شروع به کاهش می کند. در نتیجه، مقدار روغن میوه معمولاً از مهر تا آذرماه رو به افزایش است. انباشته شدن روغن در دوره زمانی بین اواخر تیر تا اوایل مرداد آغاز می شود. در پائیز و زمستان، میوه سیاه شده و مقدار روغن آن به حداکثر می رسد [۱]. رسیدگی و افزایش اندازه زیتون و برخی تغییرات معمول در رنگ پوست که در بسیاری از موارد از یک توالی ۴ مرحله ای پیروی می کند، شامل مرحله سبز، مرحله سبز روشن، مرحله ارغوانی و تغییر رنگ دانه ها به قرمز-ارغوانی شدن می باشد، سپس با رسیدگی تدریجی در کل سطح میوه، با گسترش درجه تیرگی افزایش یافته به تدریج سیاه می شود.

روغن زیتون به دلیل ترکیبات تغذیه ای و فواید سلامتی، یکی از باارزش ترین روغن های گیاهی به حساب می آید، چراکه حاوی ۷۶ تا ۸۵ درصد اسید چرب غیراشباع می باشد. ترکیبات شیمیایی و پروفیل اسیدهای چرب روغن زیتون تحت تأثیر عوامل متعددی از جمله زمان برداشت و منطقه

جغرافیایی کشت قرار می گیرد. تحقیقات اخیر نشان می دهد که این دو عامل به طور معناداری بر کیفیت روغن، پایداری اکسیداتیو و محتوای ترکیبات فنولی و اسیدهای چرب غیراشباع تأثیر می گذارند [۲]. روغن زیتون طبیعی با سیستم-های فشار، سانتریفوژ و تراوش استخراج می شود [۳]. اجزای اصلی روغن زیتون شامل تری گلیسیرید<sup>۳</sup>، دی گلیسیرید<sup>۴</sup> و اسیدهای چرب آزاد و اجزای فرعی شامل رنگ دانه ها، توکوفرول ها<sup>۵</sup> و ترکیبات فنلی می باشند. افزایش اسیدیته به فعالیت آنزیم لیپاز<sup>۶</sup> داخلی مرتبط می باشد که سبب تجزیه تری گلیسیریدها و آزاد شدن اسیدهای چرب آزاد می گردد [۴].

به طور کلی زمان برداشت (برداشت زود هنگام یا دیر هنگام)، رقم زیتون و ژنتیک گیاه، شرایط اقلیمی و محیطی شامل دما، نور، بارندگی و خاک، شاخص رسیدگی و میزان روغن در میوه از عوامل کلیدی موثر بر پروفیل اسیدهای چرب روغن زیتون محسوب می شوند. بعلاوه زمان برداشت و شرایط نگهداری زیتون پس از برداشت از عوامل مهمی هستند که نه تنها بر میزان روغن بلکه بر کیفیت آن نیز تأثیر بسزایی دارند. کیفیت روغن زیتون در مقایسه با سایر روغن های گیاهی، به تعادل ترکیب اسیدهای چرب (به ویژه اسیدهای چرب غیراشباع) و وجود ترکیبات فنولی و آروماتیکی (آلدئیدها<sup>۷</sup> و الکل های شش کربنه) بستگی داشته و در ارتباط مستقیم با زمان برداشت میوه زیتون است. شرایط اقلیمی و منطقه ای از عواملی هستند که سبب تفاوت زمان برداشت در هر منطقه می شود. همچنین زمان برداشت زیتون یکی از عوامل کلیدی در تعیین کیفیت روغن است. همزمان با بلوغ میوه میزان روغن افزایش می یابد ولی نقطه بهینه از نظر اسیدهای چرب معمولاً قبل از رسیدن به حداکثر میزان روغن

5- Tocopherol

6- Lipase enzyme

7- Aldehydes

1- Olea europaea

2- Phenolic glycosides

3- Triglyceride

4- Diglyceride

پروپیل اسیدهای چرب و ترکیبات مؤثر بر کیفیت روغن‌زیتون در زمان‌های مختلف برداشت انجام شده است.

## ۲- مواد و روش‌ها

برای بررسی تأثیر زمان برداشت زیتون بر محتوای فنولی، پایداری اکسیداتیو و پروپیل اسیدهای چرب روغن آن، پژوهشی بر اساس طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار صورت پذیرفت. بدین منظور از زیتون رقم آربکین (رقم پرتکرار در منطقه رودبار)، در یکی از کارخانه‌های مدرن شهرستان عمل روغن‌کشی انجام شد و نمونه‌ها در ۳ زمان مختلف تهیه و به آزمایشگاه روغن ارسال گردید. تیمارها شامل برداشت اولین نمونه در اوایل فصل روغن‌کشی (اواسط آبان)، دومین نمونه در اواسط فصل روغن‌کشی (اواخر آبان) و سومین نمونه (در اواسط آذرماه) می‌باشد. مواد شیمیایی مورد استفاده در همه آزمون‌ها تهیه شده از شرکت مرک بود.

### ۲-۱- آماده‌سازی نمونه‌ها و روغن‌گیری

برداشت زیتون به صورت دستی توسط عوامل انسانی انجام گرفت و بدون هیچ‌گونه آسیب، توسط سبدهای پلاستیکی منفذ دار به کارخانه منتقل شد. پس از حداکثر ۷ ساعت از زمان برداشت زیتون، فرایند روغن‌کشی از آن آغاز گردید. در ابتدای این فرآیند، عمل پاک کردن و حذف چوب، برگ و ضایعات دیگری که همراه میوه بود، توسط دستگاه صورت پذیرفت. سپس زیتون‌ها وارد حوضچه‌ی شستشو شدند و با آب تازه و کاملاً تمیز، فرآیند حذف ذرات گردوغبار و خاک از آنان انجام گرفت. پس از آن، توسط نقاله‌های لرزان منفذ دار آبکشی و سپس خشک و خرد می‌شوند. پس از حرارت دهی در دمای ۳۲ درجه سانتی‌گراد برای ۲/۵ ساعت به منظور تسهیل در روغن‌کشی و انتقال به دکانتور<sup>۱۴</sup> برای حذف مواد و درصد

حاصل می‌شود. چراکه اکسایش چربی‌ها می‌تواند تحت تأثیر عوامل داخلی و خارجی متعددی مانند نوع، مقدار و اسید چرب، فعالیت آنتی‌اکسیدانی، میزان مواجهه با نور، دمای هوا و تماس با اکسیژن قرار بگیرد و اکسایش چربی در حین نگهداری نه تنها باعث از دست رفتن کیفیت تغذیه‌ای غذا می‌شود بلکه محصولات حاصل از اکسایش همانند رادیکال‌های آزاد می‌توانند منجر به واکنش‌های نامطلوب شیمیایی نیز شوند [۵]. مطالعات نشان می‌دهند که برداشت زودهنگام (مرحله سبز-ارغوانی) با حفظ ترکیبات فنولی و آنتی-اکسیدانی بالاتر همراه است، درحالی‌که برداشت دیرهنگام (مرحله سیاه) منجر به افزایش درصد روغن ولی کاهش کیفیت به دلیل اکسیداسیون<sup>۱۵</sup> و کاهش پلی فنول‌ها می‌شود [۶].

مهم‌ترین ترکیبات فنولی در زیتون شامل فنیل اسیدها<sup>۹</sup>، فنیل الکل‌ها<sup>۱۰</sup>، فلاونوئیدها<sup>۱۱</sup>، سکوتیروئیدها<sup>۱۲</sup> و لیگنان<sup>۱۳</sup> است که فعالیت آنتی‌اکسیدانی با افزایش مقدار آن‌ها افزایش می‌یابد [۷]. بررسی رقم‌های برتر زیتون منطقه گرگان (میشن، بلیدی و روغنی) برداشت‌شده از اواسط شهریور تا اوایل دی‌ماه نشان داد که میزان روغن تا آذرماه روند صعودی داشته و مقدار اسیدپتیه در زمان‌های مختلف برداشت افزایش تدریجی داشته و از اوایل آذر با شدت بیشتری افزایش یافته است. بنابراین با توجه به تغییرات درصد روغن و اسیدپتیه بهترین زمان برداشت در ارقام مذکور اول آذرماه می‌باشد [۸]. بررسی پروپیل اسیدهای چرب در دو نوع روغن‌زیتون شامل بکر و تصفیه‌شده نشان داد که بین دمای هوا و ترکیب برخی اسیدهای چرب ارتباط نزدیکی وجود دارد. دمای بیشتر موجب افزایش میزان اسید لینولئیک و کاهش اسید اولئیک می‌گردد [۹]. این پژوهش باهدف بررسی تغییرات

12- Secoiridoids

13- Lignans

14- Decanter

8- Oxidation

9- Phenolic acids

10- Phenolic alcohols

11- Flavonoids

مقدار آن‌ها برحسب درصد مساحت زیر پیک گزارش گردید. از هلیوم به‌عنوان گاز حامل استفاده شد، درجه حرارت ستون از ۱۶۰ درجه سانتی‌گراد تا ۲۱۰ درجه سانتی‌گراد انتخاب گردید. دمای دتکتور<sup>۲۱</sup> ۲۳۰ درجه سانتی‌گراد، دمای تزریق ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد و مقدار تزریق نمونه ۱ میکرو لیتر در نظر گرفته شد [۱۲].

**۲-۴- اندازه‌گیری پلی فنل محلول در روغن**  
غلظت پلی فنل‌های محلول در روغن عصاره الکلی توسط معرف فولین-سیوکالتیو<sup>۲۲</sup> تخمین زده شد. از هر یک از نمونه‌های عصاره الکلی استخراجی مقدار ۰/۱ تا ۰/۴ میلی-لیتر را در بالن حجمی ۱۰ میلی‌لیتری ریخته، مقدار ۵ میلی-لیتر آب مقطر بعلاوه ۰/۵ میلی‌لیتر معرف فولین سیوکالتیو اضافه شد. پس از ۳ دقیقه مقدار یک میلی‌لیتر محلول کربنات سدیم اشباع<sup>۲۳</sup> به هر یک از بالن‌ها اضافه و پس از مخلوط نمودن آن‌ها، با آب مقطر به حجم رسیده و رقیق گشت. مقدار جذب نمونه‌ها پس از یک ساعت در طول موج ۵۵۵ نانومتر در مقابل شاهد اندازه‌گیری شد [۱۳].

**۲-۵- تجزیه و تحلیل آماری**  
آنالیز واریانس یک‌طرفه و با استفاده از نرم‌افزار آماری SPSS ۱۶ انجام گرفت و در صورت معنی‌دار بودن داده‌ها، مقایسه میانگین تیمارها با استفاده از دانکن (Duncan) انجام شد.

### ۳- نتایج و بحث

زیادی از آب زیتون از خمیر صورت پذیرفت. به کمک سانتریفوژ روغن خالص استحصال گردید. پس‌ازاین مرحله از روغن نمونه‌برداری صورت گرفته و توسط ظروف شیشه‌ای تیره به آزمایشگاه منتقل شد [۱].

### ۲-۲- آزمون‌های شیمیایی و پایداری اکسیداتیو روغن زیتون

اندازه‌گیری عدد پراکسید بر مبنای استاندارد ملی به شماره ۴۱۷۹؛ اسیدیته بر اساس استاندارد ملی به شماره ۴۱۷۸، اندیس آنیزیدین توسط استاندارد ملی به شماره ۴۰۹۳ و شاخص توتوکس از مجموع دو برابر عدد پراکسید و اندیس آنیزیدین بر نمونه‌های روغن استخراج‌شده از میوه زیتون انجام پذیرفت [۱۰ و ۱۱].

**۲-۳- شناسایی و تعیین اسیدهای چرب روغن زیتون**  
بررسی پروفایل اسید چرب بر اساس استانداردهای ملی ایران به شماره ۴۰۹۰ و ۴۰۹۱ انجام گرفت. بر این اساس، جهت شناسایی و تعیین مقدار کمی اسیدهای چرب، ابتدا متیل-استر<sup>۱۵</sup> اسیدهای چرب نمونه‌های روغن با استفاده از متیله کردن با متوکسیدسدیم<sup>۱۶</sup> ۵/۰۱۶ نرمال تهیه شد. سپس با دستگاه گاز کروماتوگراف (CP Varian (۳۸۰۰ مجهز به آشکارکننده شعله‌ای (FID) و ستون موئین ۵۰ متری BPX ۷۰ پر شده با دی اتیلن گلیکول سوکسینات<sup>۱۷</sup>، هر یک از اسیدهای چرب پالمیتیک اسید (C(۱۶:۰)، پالمیتولئیک اسید<sup>۱۸</sup> (C(۱۶:۱)، استئاریک اسید<sup>۱۹</sup> (C(۱۸:۰)، اولئیک اسید (C(۱۸:۱)، لینولئیک اسید (C(۱۸:۲) و لینولئیک اسید<sup>۲۰</sup> (C(۱۸:۳)، شناسایی و

20- Linolenic Acid

21- Detector

22- Folin-Ciocalteu reagent

23- Saturated Sodium Carbonate solution

15- Methyl Ester

16- Sodium Methoxide

17- Diethylene glycol succinate

18- Palmitoleic Acid

19- Stearic Acid

پراکسید در تیمارها، (meqO<sub>2</sub>/kg oil) ۴/۴۶ (اواسط آبان)، (meqO<sub>2</sub>/kg oil) ۴/۸۷ (اواخر آبان) و (meqO<sub>2</sub>/kg oil) ۵/۵۳ (اواسط آذر) مشاهده شد (جدول ۱).

بررسی تغییرات نشان دهنده روند صعودی مقادیر پراکسید با افزایش زمان برداشت می باشد و همچنین در مقایسه با حداکثر مقدار پراکسید قابل قبول در تعریف انواع روغن زیتون (meqO<sub>2</sub>/kg) ۲۰، همه نمونه ها جزو دسته بندی روغن زیتون باکیفیت عالی محسوب می شوند [۱۶]. به تعویق انداختن زمان برداشت و افزایش رسیدگی میوه زیتون می تواند سبب بالا رفتن احتمال آسیب فیزیکی، نرمی و نازک شدن دیواره سلولی گردد، همچنین کاهش دما می تواند در کاهش غلظت آنتی اکسیدان ها نیز مؤثر باشد، بنابراین احتمال افزایش فعالیت آنزیم های لیپولیز<sup>۲۴</sup> قطعی به نظر می رسد [۱۷].

نتایج مطالعه تغییرات عدد آنیزیدین در جدول (۱) نشان می دهد که با به تعویق انداختن زمان برداشت عدد آنیزیدین افزایش معنی داری داشت به طوری که در اولین دوره برداشت کمترین (mg/kgoil) 0/45 و در آخرین دوره مقدار آن به حداکثر (mg/kgoil) ۰/۵۴ رسید. افزایش مقدار آنیزیدین (AV) می تواند ناشی از چندین عامل کلیدی باشد. اولاً، با رسیدن میوه های زیتون در اواخر پاییز، فعالیت آنزیم های اکسیداتیو مستقیماً بر مقدار آنیزیدین تأثیر می گذارند [۱۸]. ثانیاً، تغییرات در ترکیب اسیدهای چرب میوه در طول پاییز، به ویژه افزایش نسبی اسید اولئیک می تواند موجب افزایش حساسیت روغن به اکسیداسیون حتی در حضور مقادیر بالای پلی فنول ها شود [۱۹]. از سوی دیگر، عوامل فیزیکی نیز در این پدیده نقش دارند. میوه های رسیده تر در اواخر پاییز نرم تر هستند و بیشتر در معرض آسیب های مکانیکی طی برداشت و حمل و نقل قرار می گیرند. این آسیب ها موجب تخریب دیواره سلولی و آزاد شدن آنزیم ها و سوبستراهای لیپیدی<sup>۲۵</sup> می شوند که فرآیند اکسیداسیون را تسریع می کنند. همچنین، تأخیر در فرآوری میوه های برداشت شده در این دوره - حتی

کیفیت و ویژگی های روغن تحت تأثیر عوامل مختلفی مانند نوع، رقم، منطقه جغرافیایی کشت، زمان برداشت قرار دارد [۱].

### ۱-۳- بررسی ویژگی های شیمیایی و پایداری اکسیداتیو روغن

اسیدیته با درصد اسیدهای چرب آزاد برحسب اسیدی که بیشتر در نمونه موجود است (اولئیک اسید) سنجیده می شود. اختلاف بین نمونه ها در سطح احتمال ۱٪ معنادار بوده و با توجه به جدول مقایسه میانگین، مقادیر اسیدیته تیمارها، (meq koH/g oil) ۰/۱۷ (اواسط آبان)، (meq koH/g oil) ۰/۵۱ (اواخر آبان) و (meq koH/g oil) ۲/۱۱ (اواسط آذر) بوده است. بررسی تغییرات اسیدیته نشان دهنده افزایش معنی دار (در سطح احتمال ۱٪) و در نتیجه مستعد شدن در برابر هیدرولیز آنزیمی است. افزایش فعالیت آنزیم های هیدرولیز کننده مانند لیپاز در پایان دوره رسیدگی می تواند در افزایش سرعت واکنش های هیدرولیزی منجر به افزایش اسیدیته مؤثر باشد. تغییرات ساختاری در میوه مانند نرم شدگی، آسیب غشاها، افزایش نفوذپذیری سلول ها، آزادسازی آنزیم های تجزیه کننده نیز می تواند زمینه ساز افزایش اسیدیته در روغن آن در نظر گرفته شود. بعلاوه، نتایج تحقیقات مشابه وجود رابطه بین کاهش رطوبت و افزایش اسیدیته را در انتهای برداشت میوه ها تأیید می کند [۱۴]. از طرف دیگر افزایش اسیدیته ممکن است ناشی از افزایش فعالیت کپک ها و باکتری های تولیدکننده لیپاز بوده که جمعیت میکروارگانیزم های هیدرولیز کننده را افزایش می دهد. بعلاوه گاهی ممکن است تجمع اسیدهای چرب آزاد ناشی از تخریب جزئی باعث افزایش اسیدیته شود [۱۵].

عدد پراکسید عبارت است از غلظت پراکسید در نمونه روغن یا چربی که مقدار یا شدت فساد اکسیداتیو را نشان می دهد و به عنوان شاخص پایداری روغن استفاده می شود. تغییرات عدد پراکسید در سطح احتمال ۱٪ معنادار بوده و مقادیر

برای چند ساعت - می تواند به فعالیت میکروارگانیزم ها و افزایش دمای توده میوه به دلیل تنفس سلولی منجر شود که همگی بر افزایش مقدار آنتیزیدین تأثیر می گذارند [۲۰].

**Table 1- Acidity values, peroxide values, and oxidative stability measured over three harvesting period**

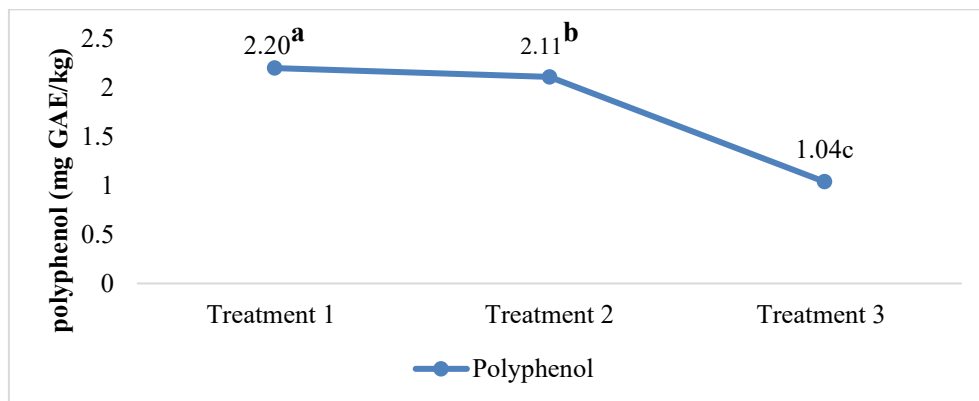
Third harvesting period	Second harvesting period	First harvesting period	Permissible limit according to the standard	Test parameters
2.11 <sup>a</sup> ± 0.060	0.51 <sup>b</sup> ± 0.036	0.17 <sup>c</sup> ± 0.003	≤ 0.8	Acidity value mg KOH/g (oil)
5.53 <sup>a</sup> ± 0.251	4.87 <sup>b</sup> ± 0.205	4.46 <sup>b</sup> ± 0.055	≤ 20	Peroxide value (meqO <sub>2</sub> /kg oil)
0.54 <sup>a</sup> ± 0.004	0.49 <sup>b</sup> ± 0.003	0.41 <sup>c</sup> ± 0.00	-	Anisidine value (mg/kg oil)
11.600	10.230	9.330	< 10	Totox

The results are presented as mean ± standard deviation.

زمان برداشت می تواند مربوط به وقوع فعالیت های آنزیمی که مسئول تجزیه ترکیبات فنلی هستند، باشد. همچنین به نظر می رسد کاهش دما نیز عاملی در مختل کردن مکانیسم تولید ترکیبات فنلی بوده که در نتیجه منجر به کاهش غلظت ترکیبات فنلی خواهد شد. از آنجایی که ترکیبات فنولیک قادرند با دادن یک اتم هیدروژن به رادیکال های آزاد منجر به مهار زنجیره واکنش های اکسیداسیون چربی شوند بنابراین افزایش شاخص های اسیدیته و پراکسید در طول دوره برداشت، می تواند به دلیل افت غلظت پلی فنل ها در همان دوره زمانی باشد [۵].

### ۲-۳- بررسی پلی فنول محلول در روغن

ترکیبات فنلی تا حد زیادی موجب پایداری اکسیدتیو و خواص حسی روغن زیتون هستند. در جدول مقایسه میانگین مقادیر پلی فنول نمونه ها (mgGAE/kg oil) (۲/۲۰ (اواسط آبان)، (۲/۱۱ (اواخر آبان) و (۱/۰۴ (اواسط آذر) گزارش شده که البته این روند کاهشی از اواخر آبان از نظر آماری معنادار می باشد (شکل ۱). به طور کلی ژنتیک، زمان برداشت و رسیدگی از مهم ترین عوامل در میزان شدت این تغییرات گزارش شده اند [۲۱]. علت کاهش میزان ترکیبات فنلی با به تعویق انداختن



**Figure 1- Trend of changes in polyphenolic compounds soluble in oil**

t1: oil obtained from olives harvested at the beginning of the harvest period  
t2: oil obtained from olives harvested in the middle of the harvest period  
t3: oil obtained from olives harvested at the end of the harvest period

به افزایش معنی دار نسبت اولئیک اسید به لینولئیک اسید از ۳/۸۹٪ به ۵/۷٪ شده است. این نسبت در نتایج محققین به عنوان شاخص پایداری اکسیداتیو مطرح شده است که متأثر از تغییرات دما است، به طوری که مطالعات حاکی از افزایش بیست درصدی میزان اسید اولئیک بر اثر کاهش دما به میزان ده درجه سانتی گراد است، همچنین به نظر می رسد کاهش دما باعث کاهش لینولئیک اسید و در نتیجه افزایش نسبت اولئیک اسید به لینولئیک اسید شده و به دنبال آن پایداری اکسیداتیو افزایش می یابد. همچنین محققین همبستگی مثبت بین نسبت میزان اسید اولئیک به اسیدهای چرب چند غیراشباع و غلظت ترکیبات فنولیک را به عنوان عاملی برای ارزیابی مقاومت اکسیداتیو روغن زیتون گزارش نموده اند [۱]. این در حالی است که این نسبت در سه زمان برداشت به ترتیب ۳/۷۸، ۵/۸۲ و ۵/۴۱ اندازه گیری شده است (شکل ۲). افزایش فعالیت آنزیم های تسهیل کننده تشکیل پیوند دوگانه در زنجیره اسید چرب با پیشرفت رسیدگی، می توانند تبدیل اسید استئاریک به اسید اولئیک را تا میزان ۱۵ درصد افزایش دهند [۶]. کاهش فعالیت آنزیم های مسئول تبدیل اسید اولئیک به لینولئیک در اواسط آذرماه نیز می تواند دلیل مناسبی برای کاهش اسید لینولئیک باشد. بعلاوه در صورتی که برداشت در مراحل پایانی رسیدگی صورت گیرد، به نظر می رسد که کاتابولیسیم اسید استئاریک به عنوان منبع انرژی صورت گرفته و کاهشی حتی تا ۴۰ درصد نیز در غلظت آن مشاهده شده است [۲۲]. بررسی تحقیقات مشابه حاکی از گزارش بالاترین میزان اسید اولئیک در میوه زیتون در اواسط آذر می باشد [۲۳].

### ۳-۳- بررسی ترکیب اسیدهای چرب

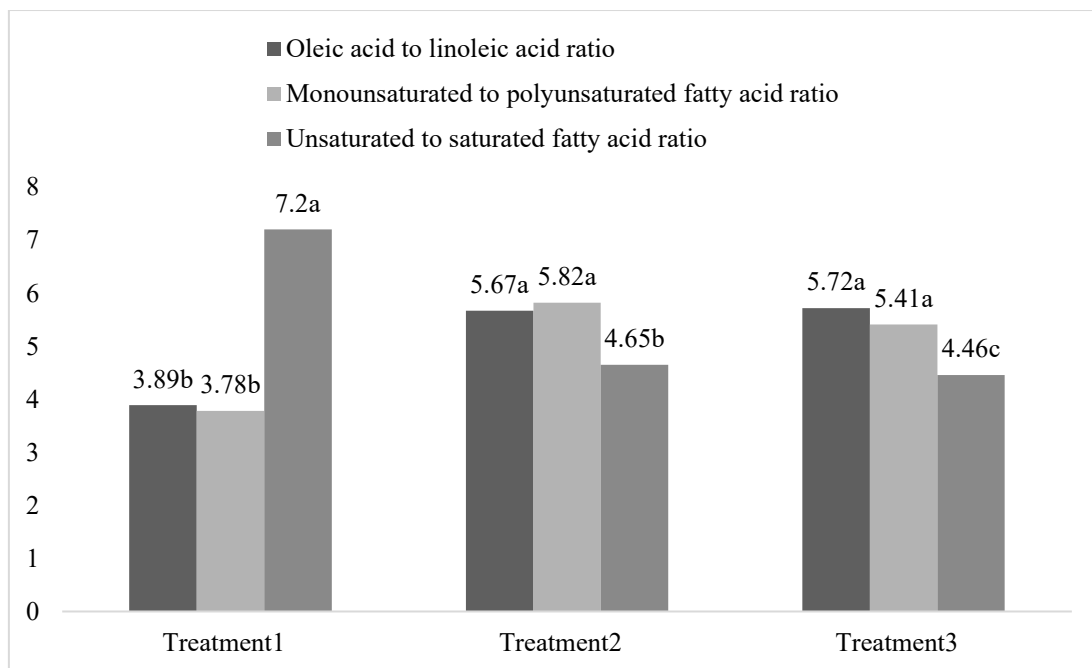
بر اساس جدول ۲ بین مقادیر اسیدهای چرب اندازه گیری شده در نمونه ها در زمان های برداشت مختلف، تفاوت معنی دار مشاهده می شود ( $p \leq 0.05$ ). نتایج بررسی اسیدهای چرب نشان می دهد درصد اسیدهای چرب غیراشباع از اسیدهای چرب غیراشباع بیشتر بوده و در بین اسیدهای چرب اشباع دو اسید چرب پالمیتیک و استئاریک، عمده هستند. اسید چرب پالمیتیک در طی سه زمان برداشت دارای یک روند صعودی معنی دار با مقادیر ۸٪/۷۱، ۱۵٪/۱۶ و ۱۵٪/۸۴ بود. بعلاوه اسید چرب استئاریک نیز با افزایش دوره رسیدگی، کاهش معنی دار نشان داده و مقادیر اندازه گیری شده به ترتیب ۳٪/۱۹، ۲٪/۱۹ و ۲٪/۰۹ گزارش شده اند. در گروه اسیدهای چرب غیراشباع نیز، بررسی داده ها حاکی از افزایش معنی دار اسید اولئیک به ترتیب از ۶۶٪/۹۱ به ۶۸٪/۲ و سپس به ۶۹٪/۸ با افزایش زمان برداشت است. این تغییرات در مورد لینولئیک اسید، دارای روند کاهشی معنی دار از ۱۷٪/۲ در اوایل دوره برداشت به ۱۲٪/۰۱ و سپس به ۱۲٪/۱۹ در پایان دوره برداشت بوده است. در بین اسیدهای چرب غیراشباع، اسید اولئیک بیشترین میزان اسید چرب غیراشباع را به خود اختصاص داده است. تأیید وجود همبستگی منفی بین اسید پالمیتیک و اولئیک در تحقیقات مشابه گزارش شده است که بر این اساس با افزایش رسیدگی در میوه زیتون میزان اسید پالمیتیک افزایش یافته و در راستای آن، مقدار اولئیک اسید نیز افزایش یافته است [۱]. افزایش میزان اسید اولئیک و کاهش مقدار اسید لینولئیک با طولانی تر شدن زمان برداشت منجر

**Table 2- The fatty acid composition of olive oil samples evaluated across three different harvest periods**

Fatty acid composition (%)	Treatment		
	1	2	3
Palmitic acid (C16:0)	8.710 <sup>a</sup> ± 0.037	15.160 <sup>b</sup> ± 0.015	15.840 <sup>a</sup> ± 0.040
Stearic acid (C18:0)	3.190 <sup>a</sup> ± 0.055	2.190 <sup>b</sup> ± 0.045	2.090 <sup>b</sup> ± 0.011
Oleic acid (C18:1)	66.910 <sup>c</sup> ± 0.047	68.200 <sup>b</sup> ± 0.066	69.800 <sup>a</sup> ± 0.035
Linoleic (C18:2)	17.200 <sup>a</sup> ± 0.040	12.010 <sup>b</sup> ± 0.023	12.190 <sup>b</sup> ± 0.050

Linolenic acid (C18:3)	0.490 <sup>b</sup> ± 0.040	0.710 <sup>a</sup> ± 0.035	0.700 <sup>a</sup> ± 0.020
Arachidic acid (C20:0)	0.290 <sup>b</sup> ±0.030	0.350 <sup>ab</sup> ± 0.025	0.370 <sup>a</sup> ± 0.017
Total monounsaturated fatty acids: $\Sigma$ MUFA	66.910 <sup>c</sup> ± 0.047	68.200 <sup>b</sup> ± 0.066	69.800 <sup>a</sup> ± 0.035
Total Polyunsaturated fatty acid: $\Sigma$ PUFA	17.690 <sup>a</sup> ± 0.080	11.720 <sup>c</sup> ± 0.058	12.890 <sup>a</sup> ± 0.070
Total saturated fatty acid : $\Sigma$ SFA	12.190 <sup>c</sup> ± 0.122	17.700 <sup>b</sup> ± 0.085	18.300 <sup>a</sup> ± 0.068
$\Sigma$ MUFA/ $\Sigma$ PUFA Ratio	3.780 <sup>b</sup> ± 0.020	5.82 <sup>a</sup> ± 0.030	5.415 <sup>a</sup> ± 0.030

The results are presented as mean  $\pm$  standard deviation.



**Figure 2- Graph of the oleic acid ratio, the monounsaturated to polyunsaturated fatty acids ratio ( $\Sigma$ MUFA/  $\Sigma$ PUFA), and the unsaturated to saturated fatty acids ratio ( $\Sigma$ UFA/  $\Sigma$ SFA)**

Harvest period 1: Oleic acid to linoleic acid ratio 3.89, Monounsaturated to Polyunsaturated fatty acids ratio (( $\Sigma$ MUFA/  $\Sigma$ PUFA) 3.78, Unsaturated to saturated fatty acids ratio (( $\Sigma$ UFA/  $\Sigma$ SFA) 7.2, Harvest period 2: Oleic acid to linoleic acid ratio 5.67, Monounsaturated to Polyunsaturated fatty acids ratio (( $\Sigma$ MUFA/  $\Sigma$ PUFA) 5.82, Unsaturated to saturated fatty acids ratio (( $\Sigma$ UFA/  $\Sigma$ SFA) 4.65, Harvest period 3: Oleic acid to linoleic acid ratio 5.72, Monounsaturated to Polyunsaturated fatty acids ratio (( $\Sigma$ MUFA/  $\Sigma$ PUFA) 5.41, Unsaturated to saturated fatty acids ratio (( $\Sigma$ UFA/  $\Sigma$ SFA) 4.46

فنی به دلیل تجزیه آنزیمی و کاهش سنتز می‌شود. از سوی دیگر، تغییرات ترکیب اسیدهای چرب، از جمله افزایش اسید اولئیک و کاهش لینولئیک اسید، بهبود نسبی پایداری اکسیداتیو در مراحل پایانی رسیدگی به دنبال دارد، اگرچه این مزیت ممکن است با افزایش شاخص‌های فساد (مانند اسیدیته و پراکسید) خنثی شود. بنابراین بهترین بهینه‌ترین زمان برداشت برای دستیابی به تعادل بین پایداری اکسیداتیو و کیفیت شیمیایی، اواخر آبان است، چراکه در این زمان، میزان

#### ۴- نتیجه‌گیری کلی

بررسی تغییرات ویژگی‌های شیمیایی و پایداری اکسیداتیو روغن‌زیتون در مراحل مختلف برداشت (اواسط آبان، اواخر آبان و اواسط آذر) نشان‌دهنده تأثیر معنادار زمان برداشت بر کیفیت روغن است. نتایج حاکی از آن است که تأخیر در برداشت منجر به افزایش اسیدیته، به دلیل هیدرولیز آنزیمی و فعالیت میکروارگانیسم‌ها، افزایش عدد پراکسید و آنزیدین ناشی از اکسیداسیون پیش‌رونده و کاهش ترکیبات

### تامین مالی

نویسنده اعلام می‌کند که هیچ بودجه‌ای دریافت نکرده است.

### مشارکت نویسندگان

تمام فعالیتها توسط نویسنده انجام گرفته است.

### منابع رقابتی

نویسنده تایید می‌کند که هیچ گونه تضاد منافع مالی یا منافع رقابتی در این مطالعه وجود ندارد.

### ۵- منابع

- [1] Gharagozlo, J., Rahmani, A., Homapour, M., Rashidi, L. (2021). The Physical Changes of Olive Fruit and Physicochemical Properties of Extra Virgin Olive Oil of Roughani Variety Cultivated in Golestan Province During the Maturation Period. *Iranian Journal of Biosystems Engineering*, 52(1): 95-106.
- [2] Menz, G., Vriesekoop, F. (2010). Physical and chemical changes during the maturation of Gordal Sevillana olives (*Olea europaea* L., cv. Gordal Sevillana). *Journal of agricultural and food chemistry*, 58(8): 4934-4938.
- [3] Boskou, D., Blekas, G., Tsimidou, M. (2006). Olive oil composition. PP 41-72 in *Olive oil*. Elsevier.
- [4] Bengana, M., Bakhouche, A., Lozano-Sánchez, J., Amir, Y., Youyou, A., Segura-Carretero, A., Fernández-Gutiérrez, A. (2013). Influence of olive ripeness on chemical properties and phenolic composition of Chemlal extra-virgin olive oil. *Food Research International*, 54(2): 1868-1875.
- [5] Karami, M., Nateghi, L., Asadollahi, S. (2023). Evaluation of Antioxidant Effect of Ethanolic Extract of Aloe Vera Gel on the Stability of Soybean Oil. *Iranian Food Science and Technology Research Journal*, 19(4): 541-556. (in Persian)
- [6] Özcan, M. M., Findik, S., AlJuhaimi, F., Ghafoor, K., Babiker, E. E., Adiamo, O. Q. (2019). The effect of harvest time and varieties on total phenolics, antioxidant activity and phenolic compounds of olive fruit and leaves. *Journal of food science and technology*, 56(5): 2373-2385.
- [7] Bešter, E., Butinar, B., Bučar-Miklavčič, M., Golob, T. (2008). Chemical changes in extra virgin olive oils from Slovenian Istra after thermal treatment. *Food chemistry*, 108(2): 446-454.
- [8] Mohammadzade, J., Ahmadi, M. (2008). Optimization of olive oil extraction to enhance efficiency and quality. *Journal of agricultural engineering research*, 9(2): 113-126.
- [9] Ahangar, S., Haddad khodaparast, M.H., Piravi Vanak, Z., Hasani Baferani, A., Safafar, H. (2013). Comparing the composition of fatty acid in different types of olive oil. *Innovation in food science and technology*, 5(2): 39-49. (in Persian)
- [10] Homapour, M., Moslehshad, M., Safafar, H. (2014). Physical and chemical properties of olive oil extracted from olive cultivars grown in Shiraz and Kazeroon. *Iranian Journal of Nutrition Sciences and Food Technology*, 9(1): 121-130.
- [11] Saadati, S., Nasab, B. B., Mobli, M., Gholami, M. (2021). Investigation of some biochemical and physiological changes in leaves of olive (*Olea europaea* L.) cultivars during cold acclimation and de-acclimation stage. *Iranian Journal of Horticultural Science*, 52(2): 381-390. (in Persian)
- [12] Moulodi, F., Qajarbeigi, P., Mohammadpoorasl, A. H. H. B. A. (2015). Assessment of the chemicals and oxidative properties of imported extra virgin olive oils. *Food Technology & Nutrition*, 12(4): 27-34.
- [13] Jafarian, P., Narmela, A., Damirchi, S. A., Emami, S. (2013). Effect of rosemary, oregano and mint powders on oxidative stability and fatty acid profile of olive oil. *Journal of food science and technology*, 9(39): 85-92.

- [14] Roulia, M., Kontezaki, E., Kalogeropoulos, N., Chassapis, K. (2021). One step bioremediation of olive-oil-mill waste by organoinorganic catalyst for humics-rich soil conditioner production. *Agronomy*, 11(6): 1114.
- [15] García-Molano, J. F., Cuervo-Bejarano, W. J., Rodolfi, M., Jaramillo-García, L. S., Ganino, T. (2022). Can olive pruning forms influence the olive rhizosphere? The root microbiota and the rhizosphere properties in the alto ricaurte (Colombia). *Agronomy*, 12(5): 1159.
- [16] Ghasemnezhad, M., Meighani, H., Eftekhari, S. (2017). The effect of ripening index on fruit and oil quality of three cultivars olive in Rodbar region. *Journal of Crops Improvement*, 19(2): 273-286.
- [17] Škevin, D., Rade, D., Štrucelj, D., Mokrovšak, Ž., Nederal, S., Benčić, Đ. (2003). The influence of variety and harvest time on the bitterness and phenolic compounds of olive oil. *European Journal of Lipid Science and Technology*, 105(9): 536-541.
- [18] Cevik, S., Ozkan, G., Kiralan, M., Bayrak, A. (2014). Effect of harvest time on physicochemical quality parameters, oxidation stability, and volatile compounds of extra virgin olive oil. *Acta Alimentaria*, 43(4): 526-537.
- [19] Garcia-Rodriguez, N., Rodriguez, S., Tejada, P. I., Miranda-Artieda, Z. M., Ridaio, N., Buxó, X., . . . Pérez, L. M. (2021). Functional recovery and serum Angiogenin changes according to intensity of rehabilitation therapy after stroke. *Frontiers in neurology*, 12: 767484.
- [20] Melguizo-Rodríguez, L., De Luna-Bertos, E., Ramos-Torrecillas, J., Illescas-Montesa, R., Costela-Ruiz, V. J., García-Martínez, O. (2021). Potential effects of phenolic compounds that can be found in olive oil on wound healing. *Foods*, 10(7): 1642.
- [21] Naeini, M. R., Ashari, M. A., Khoshgoftarmanesh, A. H., Bolandnazar, S., Mirzapour, M. H. (2020). Effect of Zinc Nutrition on Growth Traits, Sodium and Potassium Concentrations and Calcium Molarity Ratio of Roots and Leaves in Two Olive Cultivars under Different Salinity Levels. *Journal of Soil and Plant Interactions-Isfahan University of Technology*, 10(4): 89-104. (in Persian)
- [22] Niknam, S. M., Kashaninejad, M., Escudero, I., Sanz, M. T., Beltrán, S., Benito, J. M. (2021). Valorization of olive mill solid residue through ultrasound-assisted extraction and phenolics recovery by adsorption process. *Journal of cleaner production*, 316: 128340.
- [23] González-Fernández, A., Rallo, P., Peres, A. M., Pereira, J. A., Morales-Sillero, A. (2023). Developing predictive models under controlled conditions for the selection of new genotypes that are less susceptible to *Bactrocera oleae* (Rossi) in table olive (*Olea europaea* L.) breeding programs. *Agronomy*, 13(12): 3050.



## Scientific Research

### Evaluation of changes in olive oil quality indicators and fatty acid profile in response to harvest delay

M. Tayefe\*<sup>1</sup>, A. Nasrollah zade<sup>1</sup>, R. Asgharifar<sup>2</sup>, M. Maleki<sup>2</sup>

1- Department of Food science and technology, La. C., Islamic Azad University, Lahijan, Iran

2- M.S.C graduated of Department of Food Science & Technology, La. C., Islamic Azad University, Lahijan, Iran

## ARTICLE INFO

## ABSTRACT

**Article History:**

Received: 2025/11/17

Review: 2025/12/12

Accepted: 2026/11/17

**Keywords:**

Olive oil,  
harvest time,  
oxidative stability,  
free fatty acids,  
phenolic compounds.

**DOI:** 10.48311/fsct.2026.117742.82940

\*Corresponding Author E-  
ma.tayefe@iaau.ac.ir

The quality of olive oil is influenced by its fatty acid composition and the concentration of phenolic compounds. This study was conducted to investigate the effect of harvesting time on the quality characteristics and fatty acid profile of olive oil from the Arbequina cultivar, which is one of the predominant varieties in the Rudbar region of Iran. The experiment was arranged in a completely randomized design with three different harvesting times: mid-November, late November, and mid-December. In this research, acidity, peroxide value, anisidine value, TOTOX index, phenolic compound concentration, and type and content of fatty acids were determined. The results showed that acidity, peroxide value, anisidine value, and TOTOX index increased significantly with delayed harvesting, while the phenolic compound concentration decreased from 2.20 to 1.40 mg GAE/kg oil. In contrast, by the end of the harvesting season, the levels of palmitic acid and oleic acid increased significantly. Moreover, the ratio of oleic acid to linoleic acid showed a significant increase from 3.89 to 5.70. Therefore, harvesting in late November is recommended to obtain olive oil with desirable quality characteristics, an acceptable level of phenolic compounds, and an optimal balance between chemical properties and oxidative stability.