

## مقایسه ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس گل‌های سه ژنوتیپ گل محمدی منطقه کاشان

حسین بتولی<sup>۱\*</sup>, جواد صفایی قمی<sup>۲</sup>

- ۱- استادیار پژوهش، مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی استان اصفهان (bag گیاه‌شناسی کاشان)، کاشان  
۲- استاد، دانشکده شیمی، دانشگاه کاشان، کاشان  
\*آدرس مکاتبه: کاشان، میدان بسیج، جنب هلال احمر، ایستگاه تحقیقات مناطق خشک و بیابانی کاشان  
صندوق پستی: ۴۸۷، تلفن: ۰۳۶۱ ۴۲۳۴۹۵۵ و ۰۳۶۱ ۴۲۳۴۹۹۹، نامبر: ۰۳۶۱ ۴۲۳۴۴۹۸  
پست الکترونیک: Ho\_Batooli@yahoo.com

تاریخ تصویب: ۹۰/۷/۹

تاریخ دریافت: ۸۹/۱۰/۲۸

### چکیده

مقدمه: گل محمدی (*Rosa damascena* Mill.) یکی از درختچه‌های دارویی و معطره با ارزش مناطق کوهستانی کاشان محسوب می‌شود. این گیاه دارای ژنوتیپ‌های متعددی می‌باشد که به واسطه اندازه و رنگ گل‌ها، تعداد گلبرگ‌ها و میزان اسانس و ترکیب‌های تشکیل‌دهنده آن، بسیار متنوع است.

هدف: استخراج و شناسایی ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس سه ژنوتیپ از گل‌های محمدی کاشان می‌باشد.

روش بررسی: گل‌های سه ژنوتیپ گل محمدی صورتی پرپر، سفید و طلایی، از ارتفاعات کاشان جمع‌آوری شد. اسانس گیری به روش تنقطیر با آب و با دستگاه کلونجر انجام شد. اجزای اسانس با استفاده از GC و GC/MS آنالیز و شناسایی شد.

نتایج: بازده اسانس گل‌های ژنوتیپ گل محمدی صورتی پرپر، ۰/۰۲۵ درصد (حجمی/وزنی) به دست آمد. ۳۹ ترکیب اسانس این ژنوتیپ شناسایی شد که سیترونلول (۳۴/۷ درصد)، نونادکان (۱۴/۵ درصد) و هنیکوزان (۱۰/۳ درصد)، ترکیب‌های عمده اسانس بودند. بازده اسانس ژنوتیپ گل محمدی سفید، ۰/۰۳۵ درصد (حجمی/وزنی) به دست آمد. ۲۱ ترکیب اسانس این ژنوتیپ شناسایی شد که ترکیب‌های اصلی تشکیل‌دهنده اسانس، سیترونلول (۵۳/۶۱ درصد)، نونادکان (۱۷/۵۷ درصد) و ژرانیول (۱۲/۵۹ درصد) بودند. بازده اسانس گل‌های ژنوتیپ گل محمدی طلائی، ۰/۰۷ درصد (حجمی/وزنی) به دست آمد. ۲۹ ترکیب اسانس این ژنوتیپ شناسایی شد که بیشترین ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس، هنیکوزان (۳۲ درصد)، نونادکان (۳۰ درصد) و نونادکان (۱۰/۵ درصد) بودند.

نتیجه‌گیری: مونوترپن سیترونلول، بیش از ۵۰ - ۳۰ درصد از کل اسانس ژنوتیپ‌های صورتی پرپر و سفید بودند، در حالی که اثری از این ترکیب در ژنوتیپ طلایی دیده نشد. از سوی دیگر بیش از نیمی از اجزای اسانس ژنوتیپ طلائی، اختصاص به ترکیب‌های مومی و سنگین دارد که مقدار آن در ژنوتیپ‌های صورتی پرپر و سفید، نزدیک به ۱۷ درصد بود.

گل واژگان: گل محمدی، اسانس، گیاه دارویی و معطره، سیترونلول، ژنوتیپ، نونادکان



## مقدمه

نوشیدنی‌ها، شیرینی‌ها و شربت‌ها؛ در صنایع داروسازی و انواع خوشبوکننده‌های محیط؛ جزء گیاه معطره و دارویی پر اهمیت تلقی می‌شود [۹،۱۰].

مطالعات گسترده‌ای به منظور بررسی تنوع ژنتیکی‌های گل محمدی نقاط مختلف کشور از لحاظ میزان انسانس انجام گرفته است که با توجه به گوناگونی ژنتیکی‌ها، میزان و اجزای تشکیل‌دهنده انسانس نیز متغیر است [۱۱]. بر اساس مطالعه‌ای که Rao و همکاران طی سال ۲۰۰۰ روی سه ژنتیکی گل محمدی هندوستان انجام داده‌اند، میزان انسانس را در ژنتیکی‌های مختلف، به ترتیب  $0/۳۴$ ،  $0/۳۲$  و  $0/۵۰$  درصد گزارش کردند. بیشترین میزان ترکیب تشکیل‌دهنده انسانس در ژنتیکی‌های مورد مطالعه، آلفا-پی نز (۱/۷ درصد)، ترپی نن-۴-ال (۱/۳ درصد) و لینالول (۷/۶ درصد) گزارش کردند [۶]. تحقیقات وسیعی در خصوص ویژگی‌های مورفولوژی، زراعی، تنوع ژنتیکی و مواد تشکیل‌دهنده انسانس ژنتیکی‌های مختلف گل محمدی کشور طی چند سال اخیر انجام شده است. بخشی از نتایج این مطالعات پیرامون نحوه عملکرد تولید گل [۱۲،۱۳]، طول دوره گل‌دهی و برخی خصوصیات مورفولوژی گل [۱۴]، اجزای تشکیل‌دهنده گل [۱۵]، قابلیت تکثیر از طریق رویشی گیاه [۱۶] و ترکیب‌های تشکیل‌دهنده انسانس [۱۱،۱۷] گزارش شده است. افزون بر این ترکیب‌های فلافونوئیدی موجود در گلبرگ‌های ده ژنتیکی گل محمدی مناطق غربی کشور [۱۸] و تنوع ژنتیکی‌های گل محمدی استان‌های غربی کشور از لحاظ تولید انسانس و اجزاء تشکیل‌دهنده آن [۱۱] بررسی شده است.

همچنین به واسطه گسترده‌گی گلستان‌های گل محمدی صورتی کم پر مناطق کوهستانی کاشان، مطالعاتی نیز در خصوص ترکیب‌های شیمیایی انسانس گل محمدی استحصالی به روش آزمایشگاهی و صنعتی منطقه کاشان [۱۹] و اجزای تشکیل‌دهنده انسانس گل محمدی قمصر کاشان [۱۷] انجام شده است.

بنابراین به دلیل جایگاه ویژه گل محمدی، به خصوص در

گل محمدی با نام علمی *Rosa damascena* Mill. به خانواده گل سرخ (Rosaceae) می‌باشد. این درختچه اغلب به صورت کاشته شده در گستره گلستان‌های ارتفاعات کوهستانی کاشان کشت و پرورش می‌باشد. ژنتیکی‌های مختلف گل محمدی دارای گل‌هایی با تعداد زیادی گلبرگ در رنگ‌های متنوع صورتی، سفید و زرد می‌باشند. علت تنوع گل‌ها در ژنتیکی‌های مختلف؛ به واسطه هibrid بین گونه‌های مختلف *R. canina* L. و *R. moscata* J. Herrman [۱،۲] و *R. canina* L. و *R. galica* L. [۳] می‌باشد.

اگرچه سطح قابل توجهی از اراضی زراعی استان‌های اصفهان، کرمان و فارس تحت پوشش این درختچه می‌باشد؛ با این حال گل محمدی به صورت خودرو در سایر کشورها، نظری سوریه، مراکش و استرالیا نیز رویش دارد [۴]. به واسطه عطر و بوی بسیار نافذ گلبرگ ژنتیکی‌های مختلف گل محمدی، این درختچه از گذشته‌های بسیار دور تاکنون مورد توجه ویژه بشر بوده و به دلیل خواص درمانی، آرایشی و بهداشتی آن، پیوسته مورد استفاده قرار گرفته است [۵]. انسانس گل محمدی در صنایع ادکلن سازی، آرایشی و حتی عطر درمانی (Aromatherapy) مورد استفاده قرار می‌گیرد. انسانس حاصل از تقطیر گل محمدی در قرون وسطی و عهد رنسانس برای درمان افسردگی [۴] و فرآورده‌های دارویی حاصل از گونه‌های مختلف جنس گل سرخ (*Rosa* L.) در طب سنتی تا دهه‌های اول قرن بیستم (به عنوان دارو)، استفاده می‌شده است [۵]. مقادیر نسبتاً زیاد روغن‌های فرار موجود در گلبرگ‌های معطر گل محمدی وجود دارد که توسط تقطیر با بخار آب [۶،۷] و یا سایر روش‌های دیگر انسانس‌گیری، نظری تقطیر به شیوه سیال فوق بحرانی (دی‌اکسیدکربن) استخراج می‌شود [۸]. امروزه به دلیل مصارف متعدد انسانس گل محمدی در صنایع عطرسازی، فرآورده‌های آرایشی و بهداشتی نظری انواع کرم‌های آرایشی، صابون‌ها و شامپوها و همچنین در صنایع غذایی به عنوان افزودنی و عطردهنده به انواع

شد. مدت زمان اسانس‌گیری برای ژنوتیپ‌های مختلف، بین ۳ تا ۴ ساعت انتخاب شد.

#### شناسایی ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس

برای شناسایی ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس، از دستگاه‌های گاز کروماتوگرافی (GC) و گاز کروماتوگرافی (GC/MS) استفاده شد. شناسایی طیف‌ها به کمک محاسبه شاخص‌های بازداری کواتس (RI) کد با تزریق هیدروکربن‌های نرمال (C7–C25) تحت شرایط یکسان با تزریق اسانس‌ها صورت گرفت و با مقادیری که در منابع مختلف منتشر شده بود، مقایسه شد. بررسی طیف‌های جرمی نیز جهت شناسایی ترکیب‌ها انجام گرفت و شناسایی‌های صورت گرفته، با استفاده از طیف‌های جرمی ترکیب‌های استاندارد و استفاده از اطلاعات موجود در کتابخانه‌های مختلف تأیید شد. درصد نسبی هر کدام از ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس‌ها با توجه به سطح زیر منحنی آن در طیف کروماتوگرام به دست آمد و با مقادیری که در منابع مختلف با در نظر گرفتن اندیس کواتس منتشر شده، مقایسه شد [۲۱, ۲۲, ۲۳].

#### مشخصات دستگاه‌های مورد استفاده (GC)

برای کروماتوگرافی گازی، دستگاه Thermoquest GC Finnigan Trace کاپیلاری DB-1 به طول ستون ۶۰ متر و قطر داخلی ۰/۲۵ میلی‌متر با گاز حامل نیتروژن مورد استفاده قرار گرفت. سرعت گاز حامل ۱/۱ میلی‌متر بر دقیقه و برنامه دمایی دستگاه به صورت زیر تنظیم شد. ابتدا دما از ۶۰ درجه سانتی‌گراد به ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد با سرعت ۵ درجه بر دقیقه افزایش یافته و سپس به مدت ۱۰ دقیقه در درجه سانتی‌گراد باقی ماند. دمای محل تزریق و شناساگر به ترتیب در ۲۸۰ و ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد تنظیم شد.

مناطق کوهستانی ارتفاعات کرکس کاشان؛ از منظر گستردگی گلستان‌ها و استغالت‌زایی آن در بین کشاورزان و گلابگیران شهر و روستاهای جنوبی کاشان، مطالعه حاضر پیرامون بررسی ترکیب‌های شیمیایی اسانس گل‌های سه ژنوتیپ گل محمدی کاشان می‌باشد. این سه ژنوتیپ دارای گل‌هایی با رنگ‌های متفاوت بوده که در گستره گلستان‌های گل محمدی صورتی کم پر می‌رویند. اگرچه مطالعات گستردگای در مورد ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس ژنوتیپ‌های گل محمدی صورتی کم پر گلستان‌های کاشان انجام گرفته؛ ولیکن در خصوص سه ژنوتیپ حاضر، به دلیل محدودیت رویشگاه‌های تحت پوشش آنها و به واسطه عدم شناخت زارعین مناطق کوهستانی کاشان نسبت به ویژگی‌های اسانس این ژنوتیپ‌ها، پژوهشی انجام نگرفته است. بنابراین تحقیق حاضر، با هدف ارزیابی تنوع ژنوتیپ‌های مختلف گل محمدی منطقه کاشان از لحاظ عملکرد اسانس و مقایسه اجزاء تشکیل‌دهنده اسانس ژنوتیپ‌های یاد شده را مورد تجزیه و تحلیل قرار داده است. میانگین تعداد گلبرگ‌های ژنوتیپ صورتی پرپر بین ۷۰ تا ۱۰۰، ژنوتیپ سفید ۵۰ تا ۸۰ و ژنوتیپ زرد بین ۳۰ تا ۶۰ عدد متغیر است [۲۰].

## مواد و روش‌ها

#### جمع‌آوری گیاه و استخراج اسانس

گل‌های سه ژنوتیپ گل محمدی صورتی پرپر، سفید و طلایی (زرد) منطقه کوهستانی کاشان، در اوائل خرداد ماه سال ۱۳۸۵ به ترتیب از رویشگاه‌های کهریز نو (۱۷۰۰ متر از سطح دریا)، نسلج (۱۸۰۰ متر از سطح دریا) و قزاآن کاشان (۲۳۰۰ متر از سطح دریا) جمع‌آوری شدند. نمونه‌های جمع‌آوری شده پس از انتقال به آزمایشگاه، به صورت تازه با دستگاه کلونجر و به روش تقطیر آب (Hydrodistillation)، اسانس‌گیری شدند. بازده اسانس به حسب درصد حجمی/وزنی برآورد شد. با افزودن سولفات سدیم جهت حذف رطوبت، آبگیری شد و تا زمان تزریق به دستگاه، در شیشه تیره و در یخچال نگهداری



زرد؛ بی‌رنگ با بازده ۰/۷ درصد (حجمی/وزنی) به دست آمد. تعداد ۲۹ ترکیب در اسانس گل‌های ژنوتیپ گل محمدی زرد شناسایی شد که در مجموع ۹۹/۴ درصد کل اسانس گیاه را به خود اختصاص داده‌اند. بیشترین ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس گل‌ها، به ترتیب شامل هنیکوزان (۳۲ درصد)، نونادکان (۳۰ درصد)، ۹ - نونادکن (۱۰/۵ درصد)، تریکوزان (۸/۳ درصد) و پتاکوزان (۲/۴ درصد) بودند (جدول شماره ۱).

## بحث

مقایسه بازده اسانس ژنوتیپ‌های مورد مطالعه نشان داد، بازده اسانس ژنوتیپ گل محمدی طلایی (۰/۷ درصد)، بیش از بیست برابر ژنوتیپ‌های سفید و صورتی پرپر می‌باشد. این در حالی است که بازده اسانس دو ژنوتیپ سفید (۰/۰۳۵ درصد) و صورتی پرپر (۰/۰۲۵ درصد) تفاوت چندانی با یکدیگر نداشتند.

مونوتربین الکلی سیترونلول به میزان ۳۴/۷ درصد در اسانس گل‌های صورتی پرپر و به میزان ۵۳/۶۱ درصد در اسانس ژنوتیپ سفید، به عنوان بیشترین ماده تشکیل‌دهنده اسانس بودند. در صورتی که اثری از این ترکیب در اسانس گل‌های ژنوتیپ طلایی مشاهده نشد (جدول شماره ۲). این مونوتربین به میزان ۱۷/۷ درصد [۱۷] و ۲۰/۳ درصد [۱۹] در اسانس گل محمدی صورتی کم پر قمصر کاشان گزارش شده است. افزون بر این میزان سیترونلول اسانس گل محمدی چین و ترکیه، بالغ بر ۳۰ درصد گزارش شده است [۲۴، ۲۵]. بنابراین سیترونلول یکی از مونوتربین‌های اصلی اسانس گل محمدی بوده که عطر بسیار مطبوعی را تولید می‌کند.

ژرانیول یکی دیگر از ترکیب‌های اصلی اسانس گل محمدی کم پر منطقه کاشان می‌باشد [۴]. مقایسه مونوتربین الکلی ژرانیول در ژنوتیپ‌های مختلف گل محمدی ایران و سایر نقاط نشان می‌دهد (جدول شماره ۲)، اگرچه این ترکیب در اسانس گل‌های ژنوتیپ صورتی پرپر دیده نمی‌شود و در اسانس گل‌های ژنوتیپ طلایی هم به میزان تنها ۲ درصد از کل مواد تشکیل‌دهنده اسانس می‌باشد،

گاز کروماتوگرافی متصل شده به طیفسنج جرمی (GC/MS) برای طیف GC/MS از دستگاه گاز کروماتوگراف واریان Thermoquest Finnigan Trace GC-MS متصل شده به طیف سنج جرمی مجهر به شناساگر FID و ستون کاپیلاری ۱-DB به طول ستون ۶۰ متر و قطر داخلی ۰/۲۵ میلی‌متر با گاز حامل نیتروژن مورد استفاده قرار گرفت. سرعت گاز حامل ۱/۱ میلی‌متر بر دقیقه و برنامه دمایی دستگاه به صورت زیر تنظیم شد. ابتدا دما از ۶۰ درجه سانتی‌گراد به ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد با سرعت ۵ درجه بر دقیقه افزایش یافته و سپس به مدت ۱۰ دقیقه در درجه سانتی‌گراد باقی ماند. دمای محل تزریق و شناساگر به ترتیب در ۲۵۰ و ۲۸۰ درجه سانتی‌گراد تنظیم شد. ضمن اینکه دمای خط انتقال ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد، ولتاژ یونیزاسیون ۷۰ الکترون ولت و جریان یونیزاسیون برابر ۱۵۰ میکروآمپر تنظیم شد.

## نتایج

اسانس حاصل از گل‌های ژنوتیپ گل محمدی صورتی پرپر، به رنگ زرد روشن با بازده ۰/۰۲۵ درصد (حجمی/وزنی) به دست آمد. تعداد ۳۹ ترکیب در اسانس این ژنوتیپ شناسایی شد که در مجموع ۹۹/۶۴ درصد کل اسانس گیاه را به خود اختصاص داده‌اند. بیشترین ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس گل‌ها به ترتیب شامل: سیترونلول (۳۴/۷ درصد)، نونادکان (۱۵/۱ درصد)، هنیکوزان (۱۰/۳ درصد)، بتا - کاریوفیلن (۷/۸ درصد)، نرول (۵ درصد) و تریکوزان (۴/۳ درصد) بودند. اسانس گل‌های ژنوتیپ گل محمدی سفید، به رنگ زرد روشن، با بازده ۰/۰۳۵ درصد (حجمی/وزنی) به دست آمد. تعداد ۲۱ ترکیب در اسانس این ژنوتیپ شناسایی شد که در مجموع ۹۹/۵ درصد کل اسانس گیاه را به خود اختصاص داده‌اند. عمله ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس این گیاه، سیترونلول (۵۳/۶۱ درصد)، نونادکان (۱۷/۵۷ درصد)، ژرانیول (۱۲/۵۹ درصد)، هنیکوزان (۵/۴۶ درصد) و فنیل اتیل استات (۲/۹۵ درصد) بودند. اسانس گل‌های ژنوتیپ گل محمدی

## جدول شماره ۱- ترکیب‌های تشکیل‌دهنده اسانس گل‌های ژنوتیپ گل محمدی صورتی پرپر، سفید و زرد منطقه کاشان

ردیف	نام ترکیب	شاخص بازداری	میزان ترکیب (درصد حجمی/وزنی)	ژنوتیپ صورتی	ژنوتیپ سفید	ژنوتیپ زرد
۱	heptanal	۸۷۹	-	-	-	۰/۱
۲	myrcene	۹۸۴	-	-	۰/۱۶	-
۳	limonene	۱۰۲۸	-	-	۰/۱۴	-
۴	Phenyl alcohol	۱۰۸۳	۳/۱	-	۰/۳۹	-
۵	Linalool	۱۰۸۷	-	-	۱/۳۸	-
۶	(Z)-rosoxide	۱۰۹۷	۰/۱	-	۰/۱۱	-
۷	(E)-rosoxide	۱۱۱۴	۰/۱	-	-	-
۸	phenchyl alcohol	۱۱۷۳	۰/۲	-	-	-
۹	$\alpha$ -terpineol	۱۱۸۲	-	-	۰/۲۲	-
۱۰	dodecane	۱۱۹۶	۰/۲	-	-	-
۱۱	citronellol	۱۲۰۵	۳۴/۷	-	۵۳/۶۱	-
۱۲	Z-citral	۱۲۱۰	-	-	-	۰/۵
۱۳	phenyl acethyl acetate	۱۲۲۳	۰/۲	-	-	-
۱۴	nerol	۱۲۳۰	۰	-	-	-
۱۵	phenyl ethyl acetate	۱۲۳۳	-	-	۲/۹۵	-
۱۶	geraniol	۱۲۳۸	-	-	۱۲/۰۹	-
۱۷	neral	۱۲۴۱	۰/۲	-	-	-
۱۸	geranial	۱۲۵۰	۰/۱	-	-	-
۱۹	methyl geranate	۱۲۹۸	۰/۰	-	-	-
۲۰	2,4-decadien-1-ol	۱۳۰۲	-	-	-	۰/۴
۲۱	citronellyl acetate	۱۳۲۹	۰/۷	-	۰/۲۵	-
۲۲	lavandollyl acetate	۱۳۵۰	۰/۲	-	-	-
۲۳	neryl acetate	۱۳۶۲	-	-	۱/۲۶	-
۲۴	methyl eugenol	۱۳۶۵	۰/۲	-	۰/۲۳	-
۲۵	$\beta$ -bourbonene	۱۳۸۹	۰/۱	-	-	-
۲۶	tetradecane	۱۳۹۵	۰/۱	-	-	-
۲۷	$\beta$ -Caryophyllene	۱۴۲۴	۷/۸	-	۰/۱۸	-
۲۸	$\alpha$ -Bergamotene	۱۴۳۶	-	-	-	۰/۱
۲۹	$\alpha$ -humulene	۱۴۵۶	۱/۷	-	-	-
۳۰	1-pentadecane	۱۴۷۷	-	-	-	۰/۱
۳۱	germacrene-D	۱۴۸۱	۰/۴	-	-	-
۳۲	$\beta$ -selinene	۱۴۸۷	۰/۱	-	-	-
۳۳	farnesene	۱۴۹۲	۰/۳	-	-	-
۳۴	pentadecane	۱۴۹۷	۰/۴	-	-	۰/۳
۳۵	phenyl ethyl tiglate	۱۵۰۰	۰/۱	-	-	-



## ادامه جدول شماره ۱

ردیف	نام ترکیب	شاخص بازداری	میزان ترکیب (درصد حجمی/وزنی)	ژنوتیپ زرد	ژنوتیپ سفید	ژنوتیپ صورتی
۳۶	caryophyllene oxide	۱۵۷۷	-	-	-	۰/۲
۳۷	hexadecane	۱۵۹۳	-	-	-	۰/۱
۳۸	10- <i>eudesmol</i>	۱۶۲۲	-	-	-	۰/۱
۳۹	$\alpha$ -cadinol	۱۶۴۷	-	-	-	۰/۱
۴۰	8-hexadecyne	۱۶۶۳	-	-	-	۰/۲
۴۱	heptadec-8-n	۱۶۷۰	-	-	-	۰/۲
۴۲	heptadecane	۱۶۹۲	-	۰/۰۱	-	۱/۲
۴۳	(E,E)-farnesol	۱۷۰۳	-	-	-	۰/۴
۴۴	(E,Z)-farnesol	۱۷۰۹	-	۰/۲۴	-	-
۴۵	3-octadecyne	۱۷۱۴	-	-	-	-
۴۶	Octadecane	۱۷۹۲	-	-	-	۰/۴
۴۷	phenyl ethyl banzoate	۱۸۱۵	-	-	-	۰/۴
۴۸	8-heptadecene	۱۸۵۷	-	-	-	-
۴۹	8-heptadecanone	۱۸۵۷	-	-	-	-
۵۰	hexadecane	۱۸۰۷	-	-	-	-
۵۱	Z-6-pentadecanol	۱۸۶۱	-	-	-	-
۵۲	nonadecane	۱۸۶۶	-	۱۷/۵۷	-	۱۰/۱
۵۳	9-nonadecane	۱۸۷۶	-	۰/۴۹	-	-
۵۴	5-nonadecene-1-ol	۱۹۱۸	-	-	-	-
۵۵	marrubine	۱۹۴۸	-	-	-	۲/۴
۵۶	5-eicosane	۱۹۷۹	-	-	-	-
۵۷	eicosane	۱۹۹۵	-	۰/۳۱	-	۱/۹
۵۸	1-heneicosyl formate	۲۰۷۴	-	-	-	-
۵۹	9-heneicosane	۲۰۸۷	-	-	-	۰/۰
۶۰	heneicosane	۲۱۰۰	-	۰/۴۶	-	۱۰/۳
۶۱	docosane	۲۱۹۱	-	-	-	۲/۵
۶۲	1-docosane	۲۲۸۶	-	-	-	۱/۲
۶۳	tricosane	۲۲۸۷	-	۱/۳۲	-	۴/۳
۶۴	9-tetracosene	۲۲۸۷	-	-	-	۰/۲
۶۵	tetracosane	۲۲۹۳	-	-	-	۱/۵
۶۶	octadecanal	۲۴۰۷	-	-	-	-
۶۷	pentacosane	۲۵۰۳	-	-	-	-
Monoterpen hydrocarbons						
-	Oxygenated monoterpenes	-	۱۵/۶۴	۲/۶۱	-	۴/۳۳
۴۴/۵	sesquiterpen hydrocarbons	-	۶۰/۰۲	-	۶۷/۴۵	-
۴۸/۸۴	Oxygenated sesquiterpenes	-	۱۹/۶۹	-	۲۹/۶۹	۹۹/۹۸
۹۹/۹۸	جمع کل	-	۹۹/۹۸	۹۹/۴۲	-	-



بنابراین با توجه به مقادیر ارایه شده در جدول شماره ۲، بیشترین مقادیر مواد تشکیل‌دهنده انسانس گل‌های ژنوتیپ طلایی، مربوط به ترکیب‌های مومی و سنگین نونادکان، ۹- نونادکان، تریکوزان و هنیکوزان می‌باشد و این ترکیب‌ها با زنجیره بلند که اصطلاحاً *Steroptens* نامیده می‌شوند، بوی معطر خوبی ندارند [۸]. به این دلیل عطر و بوی گل‌های این ژنوتیپ، متفاوت از گل‌های ژنوتیپ سفید، صورتی کم پر و پرپر می‌باشند.

انسانس گل محمدی صورتی کم پر دارای مقادیر زیادی از مونوترون‌های الكلی نظیر ژرانیول (۱۹ درصد)، سیترونولو (۲۰/۳ درصد) همراه با فنیل اتانول (۱۸/۹ درصد) می‌باشند که از اهمیت خاصی در تعیین کیفیت و به ویژه بوی انسانس گل محمدی برخوردارند. به غیر از نونادکان (۲۱ درصد) و تا حدی هگزا دکان (۵ درصد)، سایر هیدروکربن‌های نرمال در انسانس گل محمدی صورتی کم پر منطقه کاشان، به میزان ناچیزی یافت می‌شوند [۳]. این در حالی است که میزان سزکویی‌ترین‌ها در مقایسه با مونوترون‌ها در انسانس گل محمدی صورتی کم پر منطقه کاشان کمتر بوده و این به عنوان یکی از مزیت‌های انسانس گل محمدی کم پر تلقی می‌شود که چنین ویژگی، نقطه مقابل انسانس گل محمدی طلایی بوده، به عبارت دیگر ترکیب‌های اصلی انسانس گل محمدی طلایی، که بالغ بر ۸۰ درصد از ترکیب‌های انسانس این گیاه را شامل می‌شود، مربوط به ترکیب‌های مومی و سنگین سزکویی‌ترین‌های این گیاه می‌باشد.

ولیکن این ماده جزء اصلی ترکیب‌های تشکیل‌دهنده انسانس غالب ژنوتیپ‌ها؛ به ویژه گل محمدی قمصر کاشان به میزان ۱۳/۳ درصد و ۱۹ درصد [۱۷، ۱۹]، ترکیه به میزان ۳۶/۲۲ درصد [۲۵]، بلغارستان به میزان ۱۵/۸ درصد [۲۶] و هیمالیا به میزان ۲۱/۳ درصد [۷] می‌باشد.

سزکویی‌ترین نونادکان جزء ترکیب اصلی و مشترک انسانس گل‌های سه ژنوتیپ مورد مطالعه بودند که در دو ژنوتیپ صورتی پرپر (۱۴/۵ درصد) و سفید (۱۷/۵۷ درصد)، اختلاف قابل ملاحظه‌ای با یکدیگر نداشتند، ولیکن این ماده در انسانس گل‌های ژنوتیپ طلایی با اختلاف معنی‌داری (بالغ بر ۳۰ درصد) یعنی دو برابر انسانس ژنوتیپ‌های یاد شده، گزارش شد. این سزکویی‌ترین در انسانس گل محمدی قمصر کاشان به میزان ۲۵/۵ درصد [۱۷] و ۲۱ درصد [۱۹]، چین به میزان ۱۶/۹۵ درصد [۲۴]، بلغارستان به میزان ۱۰ درصد [۲۶] و هیمالیا به میزان ۴/۱۵ درصد [۷] نیز گزارش شده است. بیشترین ترکیب تشکیل‌دهنده انسانس گل‌های ژنوتیپ طلایی، اختصاص به نونادکان و نونادکن (مجموعاً ۴۶ درصد از کل انسانس) داشت.

مقایسه ترکیب هنیکوزان در انسانس گل ژنوتیپ‌های مورد مطالعه نشان داد، این ترکیب به عنوان جزء اصلی و مشترک انسانس سه ژنوتیپ مورد مطالعه بود که میزان آن در انسانس ژنوتیپ طلایی بیش از دو تا شش برابر سایر ژنوتیپ‌ها بود. این سزکویی‌ترین در انسانس گل محمدی قمصر کاشان به میزان ۱۱/۵ درصد [۱۷] و ۱۶/۵ درصد [۱۹] نیز گزارش شده است.



**جدول شماره ۲ - مقایسه ترکیب‌های عمدۀ تشکیل‌دهنده اسانس گل ژنوتیپ‌های صورتی پرپر، سفید و طلایی با سایر ژنوتیپ‌های صورتی کم پر گل محمدی نقاط مختلف**

میزان ترکیب (درصد حجمی/ وزنی) موجود در اسانس ژنوتیپ‌های											ترکیب
صورتی کم پر											شیمیابی
هیمالایا	بلغارستان	ترکیه	چین	کاشان	قمصر	طلایی	سفید	صورتی پرپر	کم پر گل محمدی نقاط مختلف	میزان ترکیب (درصد حجمی/ وزنی)	
۲۱/۳	۱۵/۸	۳۶/۲۲	۱۶/۱۱	۱۹	۱۳/۳	۲	۱۲/۰۹	-	ژرانیویل		
۳۵	۲۶	۳۰/۵۴	۳۰/۷۱	۲۰/۳	۱۷/۷	-	۵۳/۶۱	۳۴/۷	سیترونلول		
-	۸/۸	۱۱/۲	۷/۶	-	-	-	-	۵	نرول		
۴/۳	۱۰/۴	۱/۹	۱/۳	۱۸/۹	۷/۱	-	۰/۳۹	۳/۱	فنیل اتانول		
-	۳/۲	-	-	-	-	۱۰/۵	۰/۴۹	۰/۶	۹-نونادکن		
۱۵/۴	۱۰	۰/۵	۱۶/۹۵	۲۱	۲۵/۵	۳۰	۱۷/۰۷	۱۴/۷	نونادکان		
-	۱/۷	۰/۳	۷/۰۴	۰/۵	۱۶/۵	۳۲	۵/۴۶	۱۰/۳	هندیکوزان		
-	۱/۱	-	۰/۵	-	-	۸/۳	۱/۳۲	۴/۳	تریکوزان		
-	-	-	-	-	-	-	-	۷/۸	بتا-کاریوفیلین		

صورتی پرپر منطقه کاشان که شامل مونوترپین‌های ژرانیویل و سیترونلول بوده و شباهت بودی مطبوع اسانس این ژنوتیپ‌ها، با ژنوتیپ صورتی کم پر منطقه کاشان و قمصر، از اسانس این دو ژنوتیپ می‌توان در کاربردهای دارویی، آرایش و بهداشتی که نیاز به درصد بالای این دو مونوترپین می‌باشد، استفاده نمود. در حالی که عمدۀ ترکیب‌های اصلی اسانس ژنوتیپ طلایی شامل سزکویی ترپین‌های نونادکان و هندیکوزان بوده و میزان مونوترپین‌ها بسیار جزیی بوده، بنابراین از اسانس این ژنوتیپ می‌توان در صنایع دارویی که هدف کاربرد ترکیب‌های موّمی و سنگین است، استفاده نمود.

میزان فنیل الکل در اسانس سه ژنوتیپ مورد مطالعه به میزان بسیار کم گزارش شد، در حالی که این مونوترپین به عنوان یکی از سه ترکیب اصلی اسانس گل محمدی کم پر محسوب می‌شود [۷]، که باعث مرغوبیت اسانس گیاه می‌باشد. بنابراین یکی از دلایل نامرجویت اسانس گل محمدی طلایی، به واسطه فراوانی سزکویی ترپین‌ها و فقدان مونوترپین‌های سیترونلول، ژرانیویل و فنیل الکل در اسانس این گیاه می‌باشد. به این دلیل اسانس گل محمدی طلایی، از بویی بسیار کم و متفاوت نسبت به ژنوتیپ‌های سفید و صورتی برخوردارند. با توجه به ترکیب‌های اصلی اسانس دو ژنوتیپ سفید و

## منابع

1. Ghahrema A. Cormophytes of Iran (Plant Systematic). Vol. 2, Nashre-daneshgahi press. Tehran. 1992, pp: 518 - 32.
2. Mozaffarian V. A Dictionary of Iranian Plants Names. Farhang-e-Moaser. Tehran. 1996, pp: 461 - 3.
3. Guenther E, The essential oils, Vol.5. Rebert E. Kreiger Publishing Company Malabar, Florida. 1952, pp: 506.
4. Chevallier A. The encyclopedia of medicinal plants. Dorling Kindersely. London. 1996, pp: 214 - 9.
5. Ody P. The herb society's complete medicinal herbal. Dorling Kindersely. London. 1995, pp: 192.
6. Roa BRR, Sastry KPS, Saleem SM, Roa EVP, Samasundar KV, and Ramesh S. Volatile flower oils of three genotypes of Rose-scented geranium (*Pelargonium sp.*). *Flavour and Fragrance J.* 2000; 15: 105 - 7.
7. Babu KGD, Singh B, Joshi VP and Singh V. Essential oil composition of damask rose (*Rosa damascena* Mill.) distilled under different pressures and temperatures. *Flavour and Fragrance J.* 2002; 17: 136 - 40.
8. Reverchon E, Porta GD and Gorgoglione D, Supercritical Co<sub>2</sub> extraction of volatile oil from *Rosa* concrete. *Flavour and Fragrance J.* 1996; 12: 37 - 41.
9. Wessi EA. Essential oil Crops. CAB International. New York. USA. 1997, 608 p.
10. Kovatcheva N, Nedkov N. and Zheljazkov VD. Study on the oil-bearing rose collection at the Research Institute for Roses. Aromatic and Medicinal Plants in Bulgaria, the ASA-CSSA-SSSA International Annual Meetings, Salt Lake city. UT. 2005, 6 - 10 November: 168.
11. Tabaei-Aghdaei SR, Rezaee MB, and Jaimand K, Study of genetic variation in Essential oils yield of *Rosa damascena* Mill. Genotypes from west parts of Iran. *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants* 2005; 20 (4): 533 - 47.
12. Tabaei-Aghdaei SR, and Rezaee MB, Study of flower yield variation in *Rosa damascena* Mill. Genotypes of Kashan, *Iranian Rangelands and Forests Plants Breeding and Genetic Res.* 2003; 9: 99 - 111.
13. Tabaei-Aghdaei SR, and Farhangian S, and Jafari AA, Comparison of flower yield among *Rosa damascena* Mill. Genotypes from central region of Iran, *Iranian Rangelands and Forests Plants Breeding and Genetic Res.* 2005; 12 (4): 337 - 93.
14. Tabaei-Aghdaei SR, Soleimani E, and Jafari AA, Evaluatin of genetic variation for flowering duratin and morphological characters in *Rosa damascena* Mill. Genotypes, *Iranian Rangelands and Forests Plants Breeding and Genetic Res.* 2005; 12 (3): 265 - 81.
15. Tabaei-Aghdaei SR, Rezaee MB, and Jaimand K, Evaluatin of genetic variation of floral parts essential oils concentretion of *Rosa damascena* Mill. Genotypes collected from Kashan, *Iranian Rangelands and Forests Plants Breeding and Genetic Res.* 2003; 11 (2): 219 - 35.
16. Tabaei-Aghdaei SR and Rezaee MB, Investigation of propagation and rooting ability in cutting of *Rosa damascena* Mill., *Iranian Rangelands and Forests Plants Breeding and Genetic Res.* 2001; 1: 75 - 95.
17. Rezaee MB, Jaimand K, Tabaei-Aghdaei SR, Brazandeh MM and Meshkizadeh S. Comparative study essential oil of *Rosa damascena* Mill. from center and northwest of Iran, *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants* 2003; 19 (4): 339 - 49.
18. Jaimand K, Rezaee MB, Asareh MH, Tabaei-Aghdaei SR, and Meshkizadeh S, Extraction and



determination of kaempferol and quercetin in petals of 10 genotypes of *Rosa damascena* Mill. From western Iran, *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants* 2010; 25 (4): 547 - 56.

- 19.** Rezaee MB, Jaimand K, Tabaei-Aghdaei SR, and Barazandeh MM, Comparative study of laboratory and industrial essential oils samples of *Rosa damascena* Mill. For quantitative and qualitative constituents from Kashan. *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants* 2003; 19 (1): 63 - 73.
- 20.** Batooli H. Biodiversity and species richness of plant elements in Qazaan Reserve of Kashan. *Pajouhesh -va-Sazandeghi* 2004; 16 (4): 85 - 104.
- 21.** Davis NW. Gas Chromatographic Retention indices of Monoterpene and Sesquiterpenes on Methyl Silicone and Carbowax 20M phases. *J. Chromatogr.* 1990; 503: 1 - 24.
- 22.** Shibamoto T. Retention Indices in Essential Oil Analysis, In Capillary Gas Chromatography in

Essential Oil Analysis. Edits P. Sandra and C. Bicchi, Huethig Verlag, New York, NY, 1987, pp: 259 - 74.

- 23.** Adams RP, Identification of essential oils by Ion trap mass spectroscopy. Academic Press. New York, 1989, pp: 302.
- 24.** Jirovetz L, Buchbauer G, Stoyanova A, Balinova A, Guangjiun Z, and Xihan M. Solid phase Microextraction Gas Chromatographic and olfactory analysis of the scent and fixative properties of the essential oil of *Rosa damascene* Mill. From China. *Flavour and Fragrance J.* 2005; 20: 7 - 12.
- 25.** Agaoglu YS. Rose oil industry and the production of oil rose (*Rosa damascena* Mill.) in Turkey. *Biotechnol. Biotechnol. Equip.* 2000; 14: 8 - 15.
- 26.** Kovats ES. Composition of Essential oils. Part 7. Bulgarian oil of *Rosa* L. (*Rosa damascena* Mill.). *J. Chromatogr.* 1987; 406: 185 - 222.

