

بررسی صفات مرفولوژیکی و انباشت انواع فلاونولیگنانها در گیاه خارمریم کشت شده و بومی ایران

طاہرہ حسنلو^{۱*}، رمضانعلی خاوری نژاد^۲، اسلام مجیدی^۳

۱- استادیار پژوهشی، گروه فیزیولوژی و پروتئومیکس، موسسه تحقیقات بیوتکنولوژی کشاورزی کرج

۲- استاد، گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه تربیت معلم تهران

۳- استاد پژوهشی، گروه فیزیولوژی و پروتئومیکس، موسسه تحقیقات بیوتکنولوژی کشاورزی کرج

*آدرس مکاتبه: کرج، ابتدای جاده ماهدشت، موسسه تحقیقات بیوتکنولوژی کشاورزی

تلفن: ۲۷۰۳۵۳۶ (۰۲۶۱)، نمابر: ۲۷۰۴۵۳۹ (۰۲۶۱)

پست الکترونیک: thasanloo@abrii.ac.ir

تاریخ تصویب: ۸۵/۹/۸

تاریخ دریافت: ۸۴/۷/۱۷

چکیده

مقدمه: گیاه خارمریم (*Silybum marianum* (L.) Gaertn) از دیرباز در درمان بیماری‌های کبدی استفاده می‌شده و میوه‌های فندقه این گیاه حاوی گروهی از ترکیبات فلاونویدی است که به عنوان آنتی‌اکسیدانت کبد را محافظت می‌کنند و سیلی‌مارین نامیده می‌شوند. متابولیت‌های ثانویه دارای نقش‌های حیاتی در اکوفیزیولوژی گیاهان بوده و در اثر تغییر عوامل محیطی از نظر کمی و کیفی تغییر می‌نمایند. بنابراین بایستی با تحقیقات مناسب و با استفاده از وسایل دقیق و کنترل شده اقدام به شناسایی عوامل مذکور نمود.

هدف: از آنجا که عوامل محیطی تأثیر بسیار عمده‌ای بر کیفیت و کمیت متابولیت‌های ثانویه تولید شده توسط گیاهان دارند و به منظور شناخت عوامل موثر در تولید این متابولیت‌ها و کاربرد این اطلاعات در زمینه فیزیولوژی گیاهی بررسی این متابولیت‌ها در نمونه‌های بومی جمع‌آوری شده و کشت شده در شرایط کنترل شده صورت گرفت.

روش بررسی: دانه‌های این گیاه از نقاط مختلف کشور (شمال، غرب و جنوب غرب) جمع‌آوری شد و به همراه دانه‌های با منشأ مجارستان در گل‌خانه کشت داده شدند. ویژگی‌های رویشی و فیزیولوژیکی در طی رشد بررسی شدند. سپس مقدار کمی و کیفی ترکیبات فلاونویدی پس از استخراج از دانه‌های حاصله به روش HPLC بررسی شد.

نتایج: سیلی‌بین ترکیب اصلی تشکیل‌دهنده سیلی‌مارین است و مقدار تجمع این ترکیبات در نمونه‌های جمع‌آوری شده از مناطق ایران بسیار بالاتر از نمونه‌های کشت شده در گل‌خانه است. به گونه‌ای که بالاترین مقدار تجمع سیلی‌مارین در دانه‌های مناطق برازجان، رودبارک و مجار بود که در هر دو شرایط کشت مقدار تجمع سیلی‌مارین در آن‌ها بالا بود. رابطه مثبت و معنی‌دار بین طول ساقه اصلی با قطر کپه اصلی در هر گیاه، تعداد شاخه‌های فرعی، تعداد کپه در هر گیاه و وزن هزار دانه با مقدار سیلی‌مارین استخراج شده وجود دارد.

نتیجه‌گیری: بر پایه تحقیقات انجام شده عوامل محیطی محل رویش گیاه خار مریم ضمن تأثیر بر ویژگی‌های رویشی بر مقدار کمی و کیفی ترکیبات فلاونولیگنانی نیز تأثیر می‌گذارند.

کل واژگان: خارمریم، سیلی‌مارین، سیلی‌بین، تنوع



مقدمه

فلاونوئیدها گروه خاصی از محصولات طبیعی، پلی فنلی و پانزده کربنی [۱] گیاهی هستند که از پیش سازهای مشتق از فنیل پروپانویید و استات تولید می شوند و موجب انواع اعمال فیزیولوژیکی و اکولوژیکی مختلف در گیاهان می شوند [۲]. سیلی مارین ترکیبی از فلاونوئیدها است که از عصاره متانولی میوه های خشک شده (دانه) گیاه خارمریم (به میزان ۴ تا ۶ درصد) استخراج می شود [۳، ۴، ۵، ۶]. چهار ماده شاخص موجود در عصاره متانولی دانه این گیاه شامل سیلی بین^۱، ایزوسیلی بین^۲، سیلی کریستین^۳ و سیلی دیانین (SDN) هستند [۶، ۷]. سیلی بین که به نام سیلی بینین نیز شناخته شده است، ترکیب اصلی (۷۰-۵۰ درصد) سیلی مارین از نظر کمی و خاصیت دارویی است [۸، ۹، ۱۰] و بیشتر خواص بیولوژیکی سیلی مارین وابسته به حضور این ترکیب است. پژوهش های اخیر نشان داده که سیلی بین با حضور سیلی کریستین و سیلی دیانین دارای اثرات درمانی بیشتری است [۱۱، ۱۲]. تاکسی فولین که از ترکیب فلاونوئیدی نارینجین مشتق می شود، پیش ساز در مسیر بیوستز سیلی بین است [۱۲، ۱۳]. سیلی مارین یک داروی محافظ کبدی است که به طور وسیعی در درمان بیماری های مختلف کبدی (سیروز، هپاتیت و ویروسی و سمی مزمن، کبد چرب و التهاب مجرای صفرا) استفاده می شود [۴].

خارمریم بومی اروپای غربی، مرکزی و شمال هند است و امروزه به طور خودرو در اروپای جنوبی، آفریقا، چین، استرالیا، آمریکای جنوبی و برخی قسمت های آفریقای شمالی، غرب و جنوب آسیا می روید [۱۳]. این گیاه در تمام مناطق شمال، شمال غربی، غرب، جنوب غرب و جنوب ایران می روید.

تحقیقات اخیر نشان داده که متابولیت های ثانویه دارای نقش های حیاتی در اکوفیزیولوژی گیاهان هستند [۱۴، ۱۵]. اثر شرایط اکولوژیک بر گیاهان مختلف متفاوت است و همواره باید با تحقیقات مناسب و با استفاده از وسایل دقیق و کنترل شده اقدام به شناسایی عوامل مذکور بر مواد موثره گیاهان

دارویی نمود. بر پایه تحقیقات انجام شده، عوامل محیطی محل رویش گیاهان دارویی به سه طریق بر آن ها تاثیر می گذارند: ۱- تاثیر در مقدار کلی مواد موثره گیاهان دارویی، ۲- تاثیر بر عناصر تشکیل دهنده مواد موثره ۳- تاثیر بر مقدار تولید وزن خشک گیاه. از مهم ترین عوامل محیطی رویش گیاهان دارویی که تاثیر بسیار عمده ای بر کمیت و کیفیت مواد موثره آن ها می گذارد می توان به نور، دمای محیط پیرامونی، آبیاری، ارتفاع محل، خاک و موجودات پیرامونی گیاه اشاره نمود [۱۵].

پژوهش های کشاورزی روی گیاهان دارویی به منظور توسعه ظرفیت برای رشد بهینه گیاه در هنگام کشت انجام می شود. این پژوهش ها بیشتر در مواقعی صورت می گیرد که گیاه دارویی بومی برداشت می شود و شرایط برای رشد در هنگام کشت بهینه نشده است و از طرفی برداشت بی رویه گیاهان دارویی در رویشگاه های طبیعی امری نادرست بوده و موجبات کاهش تنوع زیستی و تنوع در کیفیت گیاهان دارویی شده و پیامدهای ناخرسندی را به دنبال دارد. بررسی در زمینه فیزیولوژی گیاهی و پژوهش های پایه ای روی شناخت گیاهان دارویی بسیار ضروری است [۱۴].

به این منظور دانه های این گیاه که از نواحی مختلف رویشی این گیاه در ایران جمع آوری شده بودند در گلخانه در محل پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی در کرج کشت شده و ویژگی های رویشی و مقدار تجمع سیلی مارین آن ها بررسی شدند.

روش کار

جمع آوری و تهیه دانه های گیاه خارمریم

میوه های رسیده گیاه خارمریم (دانه) پس از رسیدگی کامل کپه ها در طی ماه های خرداد و تیر از نقاط مختلف ایران که این گیاه به صورت خودرو رویش می یابد، جمع آوری شدند (جدول شماره ۱). نمونه های گیاهی توسط بخش گیاه شناسی دانشگاه تربیت معلم شناسایی و تایید شدند. دانه های اصلاح شده گیاه خارمریم با منشای مجارستان از پژوهشکده گیاهان دارویی جهاد دانشگاهی تهیه شدند.

¹ SBN

² ISBN

³ SCN



جدول شماره ۱ - مشخصات جغرافیایی مناطق جمع‌آوری دانه‌های گیاهان خارمریم.

شماره نمونه	ارتفاع (متر)	طول جغرافیایی	عرض جغرافیایی	حداقل دما	حداکثر دما	حداقل رطوبت	حداکثر رطوبت
۱	۱۸۰۰	۳۶ ۱۴	۵۱ ۱۸	۲۴	۳۲	۶۱	۸۹
۲	۱۲۶۰	۳۶ ۲۶	۵۱ ۲۰	۲۲	۳۳	۶۰	۸۷
۳	۱۱۸۰	۳۶ ۲۹	۵۱ ۷	۲۴	۳۱	۵۸	۹۰
۴	۱۰۴۰	۳۶ ۳۱	۵۱ ۱۵	۲۳	۳۴	۵۷	۸۸
۵	۸۳۰	۳۶ ۲۳	۵۱ ۱۸	۲۲	۳۲	۵۷	۸۸
۶	۴۶۰	۳۶ ۲۷	۵۱ ۱۸	۲۲	۳۰	۵۹	۹۰
۷	۴۰۰	۳۶ ۲۸	۵۱ ۲۱	۲۳	۳۳	۵۹	۸۹
۸	۱۰۰۰	۳۶ ۱۵	۵۱ ۱۸	۲۵	۳۰	۶۰	۸۵
۹	۱۵۶۰	۳۳ ۲۹	۴۸ ۲۲	۱۶	۳۷	۱۰	۴۳
۱۰	۱۲۰	۳۱ ۲۰	۴۸ ۴۰	۲۵	۳۹	۹	۲۱
۱۱	۸۳۰	۲۹ ۳۶	۵۲ ۳۲	۱۸	۳۶	۱۸	۵۱
۱۲	۱۱۰	۲۹ ۲۰	۵۱ ۱۷	۲۲	۲۶	۶۰	۸۲
۱۳	۶۰	۲۸ ۵۹	۵۰ ۵۰	۲۹	۳۹	۶۱	۹۳
۱۴	۱۵۲۰	۳۵ ۵۲	۵۰ ۵۹	۲۲	۳۷	۱۰	۵۵

بذرهای ناحیه ۸-۱ از مناطق ولی‌آباد، هزارچم، رودبارک، بنفشه‌ده، ولشت، مرزن‌آباد، حسن‌آباد، ولی‌آباد (استان مازندران)؛ ناحیه ۹، خرم‌آباد (استان لرستان)؛ ۱۰،

ناحیه اهواز (استان خوزستان)؛ ۱۱، کازرون (استان فارس)؛ ۱۲ و ۱۳، از برازجان و بوشهر (استان بوشهر)؛ ۱۴، کرج (گلخانه).

کشت بذور جمع‌آوری شده در شرایط کنترل شده (گل‌خانه)

کلیه بذور در طی ماه اسفند در گل‌خانه‌ای واقع در محوطه پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی در کرج کشت شدند. دمای گل‌خانه 26 ± 1 درجه سانتی‌گراد در طی روز و 17 ± 1 درجه سانتی‌گراد در طی شب، رطوبت حدود ۷۰ درصد، مقدار نور هنگام ظهر حدود $800 \mu \text{mol m}^{-2} \text{s}^{-1}$ و دوره روشنایی ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی برقرار بود.

هر بذر در یک گلدان منفرد (با قطر دهانه ۴۰ سانتی‌متر و در عمق ۳-۲ سانتی‌متر) کشت شد. مقدار آبیاری گلدان‌ها بر حسب نیاز گیاه و حدوداً ۲ بار در هفته انجام شد و تعداد ۵ گلدان به هر نمونه اختصاص داده شد.

مشاهدات و نمونه‌برداری

مقدار رشد گیاهان گل‌خانه‌ای به فاصله هر ۷ روز اندازه‌گیری شد. مقدار رشد طولی، تعداد شاخه‌های فرعی، تعداد کپه و قطر کپه یادداشت شد. دانه‌ها در اواخر تیرماه پس از رسیدگی کامل کپه‌ها و ظهور دانه‌ها در سطح کپه جمع‌آوری

شدند، سپس وزن هزار دانه محاسبه شد و جهت آنالیز فلاونولیگنان‌ها در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند.

استخراج فلاونولیگنان‌ها از دانه‌های گیاه خارمریم

به منظور استخراج سیلی‌مارین از دانه‌های جمع‌آوری شده گیاهان خارمریم و دانه‌هایی که در کرج و در شرایط گل‌خانه کشت شده بودند، مقدار ۳ گرم در داخل یک هاون چینی ساییده شدند، سپس جهت روغن‌گیری به مدت ۱۰ ساعت در حلال پترولیوم اتر در سوکسله گذاشته شدند. پس از جداسازی روغن، نمونه‌ها کاملاً خشک شده و به مدت ۱۶ ساعت با استفاده از متانول جهت استخراج سیلی‌مارین در دستگاه سوکسله قرار گرفتند. محلول متانولی زرد رنگ حاصل به مدت ۵ ساعت در دمای ۵۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت و پس از تبخیر متانول پودر زردرنگی به دست آمد. پودر حاصل با متانول به حجم ۵۰ میلی‌لیتر رسانده شد و جهت بررسی کیفی و کمی فلاونولیگنان‌ها در شرایط تاریکی و دمای ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند [۱۲، ۱۴].



اندازه‌گیری فلاونولیکان‌های عصاره متانولی دانه‌های گیاه خار مریم به روش کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا (HPLC)

به منظور بررسی دقیق‌تر و تعیین کمی ترکیبات از دستگاه کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا استفاده شد [۱۶، ۱۷، ۱۸]. این دستگاه از کارخانه Knauer شامل پمپ K1001، دتکتور UV مدل K2501، اتوسمپلر Marathon و نرم‌افزار Chromgate بود. ۲۰ میکرولیتر از نمونه‌های استخراج شده که به نسبت ۱ به ۱۰ رقیق شده بودند به دستگاه تزریق شدند و با فاز متحرک متانول (مرک)، استونیتریل (مرک) و آب [۱۹] و با جریان یک میلی‌لیتر در دقیقه از ستون Nucleosil C18 به قطر ذرات ۵μ و ابعاد ۴/۶ × ۱۵۰ میلی‌متر عبور کرده و در طول موج ۲۸۰ نانومتر اندازه‌گیری و شناسایی شدند. کل زمان هر تجزیه ۳۰ دقیقه بود. زمان خروج منحنی‌های مربوط به ترکیبات فلاونولیکان در مقایسه با سیلی‌مارین استاندارد (سیگما) مقایسه شده و مقادیر هر یک بر اساس منحنی استاندارد سیلی‌بین استاندارد محاسبه گردید (شکل شماره ۱) [۱۹].

برای انجام آزمون‌های آماری از نرم‌افزار SAS استفاده شد و اختلاف آماری در طرح بلوک‌های کامل تصادفی با استفاده از آزمون دانکن در سطح خطای ۵ درصد محاسبه گردید.

نتایج

نتایج آماری ویژگی‌های رویشی گیاهان خارمریم کشت شده در گل‌خانه

مقایسه عملکرد در بوته

با توجه به نمودار شماره ۱ و عملکرد بر حسب تعداد دانه در سطح خطای ۵ درصد بین نمونه‌های مختلف کشت شده اختلاف معنی‌دار وجود داشت و مقایسه میانگین‌ها نشان داد که تمامی نمونه‌ها از نظر آماری در یک گروه قرار نمی‌گیرند. بالاترین تعداد دانه مربوط به نمونه‌های حسن‌آباد (۷)، مجار (۱۴)، بنفشه ده (۴) و برازجان (۱۲) بود. پایین‌ترین تعداد دانه مربوط به نمونه‌های هزارچم (۲) و ولی‌آباد (۸) بود و تعداد دانه در واحد بوته در نمونه‌های خرم‌آباد (۹) اهواز (۱۰) و کازرون (۱۱) تفاوت چندانی نداشت.

مقایسه وزن هزار دانه نمونه‌ها

براساس تجزیه و تحلیل آماری عملکرد برحسب وزن هزاردانه اختلاف معنی‌داری بین نمونه‌های مختلف (در سطح خطای ۵ درصد) وجود داشت. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که نمونه‌های مربوط به منطقه کازرون (۱۱) و برازجان (۱۲) دارای بالاترین میانگین بوده و حداقل میانگین وزن در نمونه‌های ولی‌آباد (۸) و خرم‌آباد (۹) وجود داشت (نمودار شماره ۱). وزن هزار دانه در نمونه‌های هزارچم (۲) و ولی‌آباد (۱) نسبت به نمونه‌های مربوط به مناطق بنفشه ده (۴) و حسن‌آباد (۷) تفاوت معنی‌دار داشت و سایر نمونه‌ها از نظر آماری در یک گروه قرار گرفتند.

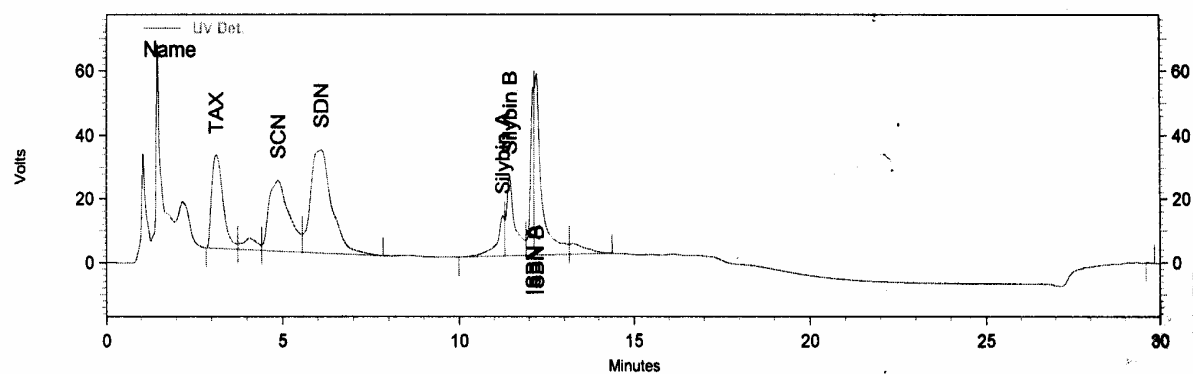
مقایسه طول شاخه اصلی در بوته

در تجزیه و تحلیل عملکرد بر حسب طول شاخه اصلی بین نمونه‌های مختلف در سطح خطای ۵ درصد اختلاف معنی‌دار وجود داشت، به گونه‌ای که گیاهان خارمریم که منشأ آن‌ها مربوط به منطقه کازرون (۱۱) بود دارای بالاترین میانگین طول شاخه اصلی بودند و گیاهان با منشأ ولی‌آباد (۸) حداقل میانگین را به خود اختصاص دادند. میانگین طول شاخه اصلی در نمونه‌های گیاهی با منشأ مجار ۶۰ سانتی‌متر بود که نسبت به نمونه‌های مجار رشد کرده در کرج (۴۸ سانتی‌متر) بالاتر بود ولی از نظر آماری در یک گروه طبقه‌بندی می‌شدند (نمودار شماره ۲).

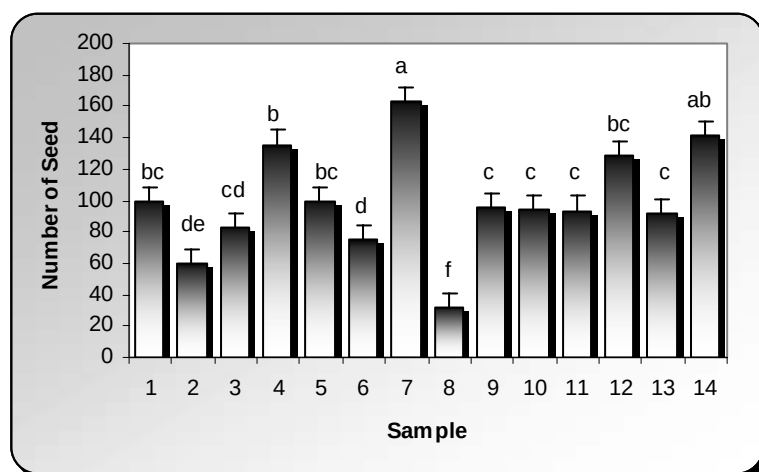
مقایسه تعداد شاخه‌های فرعی در بوته

نتایج آماری و گروه‌بندی میانگین‌ها در سطح خطای ۵ درصد نشان داد که بین نمونه‌های گیاهان خارمریم کشت شده در گلخانه که دانه‌های آن‌ها از نقاط مختلف ایران جمع‌آوری شده بود از نظر تعداد شاخه فرعی اختلاف معنی‌دار وجود داشت. به گونه‌ای که بالاترین تعداد شاخه فرعی در نمونه‌های با منشأ خرم‌آباد (۹) و نمونه‌های حسن‌آباد دیده شد و حداقل تعداد شاخه در نمونه‌های ولی‌آباد (۸) وجود داشت. تعداد شاخه فرعی در نمونه‌های مربوط به مناطق هزارچم (۷)، اهواز (۱۰)، بوشهر (۱۳)، ولی‌آباد (۱) و رودبارک (۳) بسیار پایین‌تر از نمونه‌های مربوط به مناطق خرم‌آباد (۹) و حسن‌آباد (۷) بود (نمودار شماره ۲).

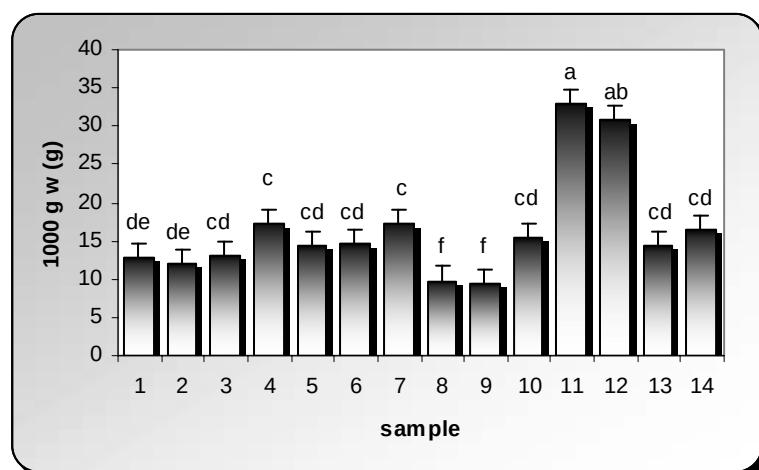




شکل شماره ۱ - کروماتوگرام عصاره متانولی استخراج شده از دانه‌های کشت شده در گلخانه با منشاء رودبارک به روش HPLC



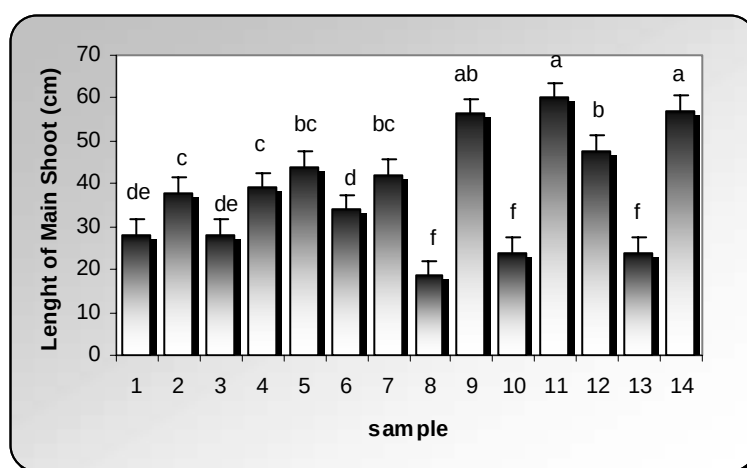
(۱)



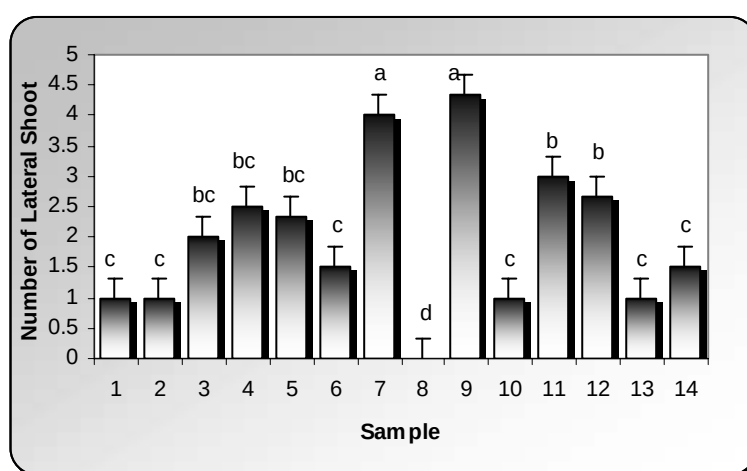
(۲)

نمودار شماره ۱ - تعداد دانه تولید شده (۱) و وزن هزار دانه (۲) در گیاهان خارمریم کشت شده در گلخانه (شماره نمونه‌ها بر اساس جدول شماره ۱)





(۱)



(۲)

نمودار شماره ۲ - طول شاخه اصلی (۱) و تعداد شاخه فرعی (۲) گیاهان خارمریم کشت شده در گلخانه (شماره نمونه‌ها بر اساس جدول شماره ۱)

مقایسه قطر کپه اصلی

نتایج آماری نشان داد که بین گیاهان خارمریم رویش یافته در شرایط گلخانه‌ای که دارای منشاء مختلف بودند از نظر قطر کپه‌های ظاهر شده بر روی ساقه در سطح خطای ۱ درصد اختلاف معنی‌دار وجود داشت و مقایسه میانگین‌ها نشان داد که گیاهان خارمریم با منشاء خرم‌آباد (۹) دارای بیشترین مقدار میانگین قطر کپه (۳/۶۶ سانتی‌متر) و حداقل میانگین مربوط به گیاهان خارمریم با منشاء مرزن‌آباد (۶) بود. گیاهان خارمریم مجاری (۱۴) که در کرج رویش یافتند نسبت به نمونه‌های مجاری

مقایسه تعداد کپه‌ها در بوته

نتایج آماری نشان داد که اختلاف معنی‌داری بین گیاهان خارمریم کشت شده در گلخانه از نظر میانگین تعداد کپه ظاهر شده وجود داشت و بالاترین تعداد کپه مربوط به نمونه‌های حسن‌آباد (۷) بود. حداقل تعداد کپه در نمونه‌های هزارچم (۲) و ولی‌آباد (۸) دیده شد (نمودار شماره ۳). تعداد کپه مشاهده شده در هر بوته در نمونه‌های ولی‌آباد (۱)، هزارچم (۲)، بوشهر (۱۳)، ولی‌آباد (۸) و مجار (۱۴) تفاوت معنی‌دار نداشت و کمترین تعداد کپه در این نمونه‌ها مشاهده شد.



که در گلخانه رشد کردند دارای قطر کپه بالاتری بودند ولی از نظر آماری تفاوت معنی داری نداشتند (نمودار شماره ۳).

بررسی کیفی و کمی ترکیبات فلاونویدی دانه‌های حاصل از کشت گلخانه‌ای به روش HPLC

بالاترین مقدار تجمع سیلی مارین در نمونه مجاری کشت شده در گلخانه دیده می‌شود (۴/۲۷۸ میلی گرم در گرم ماده خشک). نمونه‌های با منشأ خرم‌آباد دارای ۲/۱۱۴ میلی گرم در گرم ماده خشک از سیلی مارین بوده و نمونه‌های مربوط به کازرون، برازجان، رودبارک، ولشت، اهواز و حسن‌آباد به ترتیب دارای ۱/۹۰۹، ۱/۵۹۰، ۱/۴۶۵، ۱/۳۷۷، ۱/۳۲۰ و ۱/۱۴۵ میلی گرم در گرم ماده خشک (میوه‌های خشک شده یا دانه‌های خار مریم) از سیلی مارین بودند. سایر مناطق از جمله دانه‌های مربوط به مناطق بنفشه ده، مرزن‌آباد، بوشهر، هزارچم، ولی‌آباد (ارتفاع ۱۸۰۰ و ۱۰۰۰ متر) دارای مقادیر بسیار کمی از سیلی مارین بودند (جدول شماره ۲).

بالاترین مقدار تجمع تاکسی فولین در دانه‌های مربوط به مناطق خرم‌آباد (۰/۲۳۱)، کازرون (۰/۲۰۸) و مجار بود که از نظر آماری در یک گروه قرار می‌گیرند. دانه‌های مربوط به سایر مناطق از جمله برازجان، رودبارک، ولشت، اهواز، بنفشه ده، حسن‌آباد و ولی‌آباد (ارتفاع ۱۰۰۰ متر) به ترتیب دارای ۰/۱۵۲، ۰/۱۴۸، ۰/۱۴۲، ۰/۱۴۰، ۰/۱۲۸، ۰/۱۱۶ و ۰/۱۰۸ میلی گرم در گرم ماده خشک از ترکیب تاکسی فولین بودند (جدول شماره ۳).

دانه‌های مربوط به مناطق مرزن‌آباد، هزارچم و بوشهر دارای مقادیر بسیار کمی از تاکسی فولین بودند که از نظر آماری در یک گروه قرار می‌گیرند (جدول شماره ۳) و کمترین مقدار تجمع تاکسی فولین در دانه‌های مربوط به مناطق ولی‌آباد با ارتفاع ۱۸۰۰ متر دیده شد. دانه‌های با منشأ مجار دارای بالاترین مقدار تجمع سیلی مارین و سیلی کریستین نسبت به سایر مناطق بودند. دانه‌های مناطق خرم‌آباد، ولشت، برازجان، کازرون، رودبارک، حسن‌آباد و اهواز به ترتیب دارای ۰/۲۵۹، ۰/۲۴۰، ۰/۲۳۷، ۰/۲۱۵، ۰/۲۱۰ و ۰/۲۰ میلی گرم در گرم ماده خشک سیلی کریستین بودند که از نظر آماری در یک گروه قرار می‌گیرند. مناطق ولی‌آباد (ارتفاع ۱۰۰ متر)، بنفشه ده،

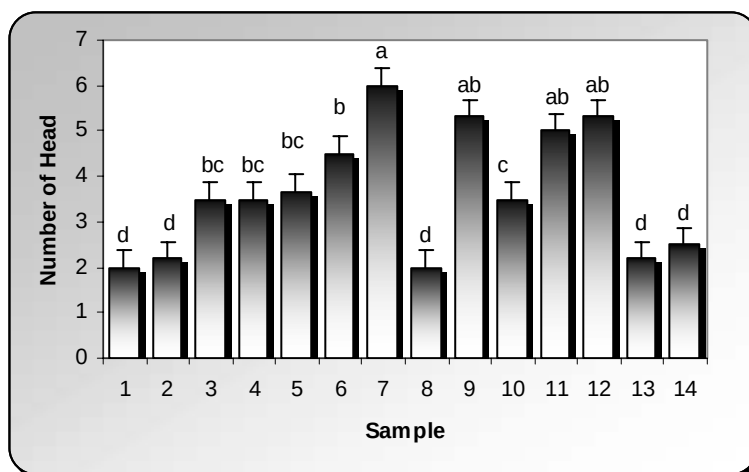
مرزن‌آباد و بوشهر دارای به ترتیب ۰/۱۷۸، ۰/۱۴۳، ۰/۱۳۹، ۰/۱۲۰ و ۰/۱۱۳ میلی گرم در گرم ماده خشک از سیلی کریستین و سایر مناطق دارای مقادیر بسیار کمی از سیلی کریستین بودند (جدول شماره ۳).

دانه‌های مربوط به مناطق ولشت، اهواز، ولی‌آباد (ارتفاع ۱۰۰ متر)، برازجان، رودبارک و حسن‌آباد به ترتیب دارای ۰/۵۸۰، ۰/۵۸۰، ۰/۵۳۴، ۰/۴۷۰، ۰/۴۰۷ و ۰/۳۶۹ میلی گرم در گرم ماده سیلی دیانین و سایر مناطق دارای مقادیر بسیار کمی از این ترکیب بودند.

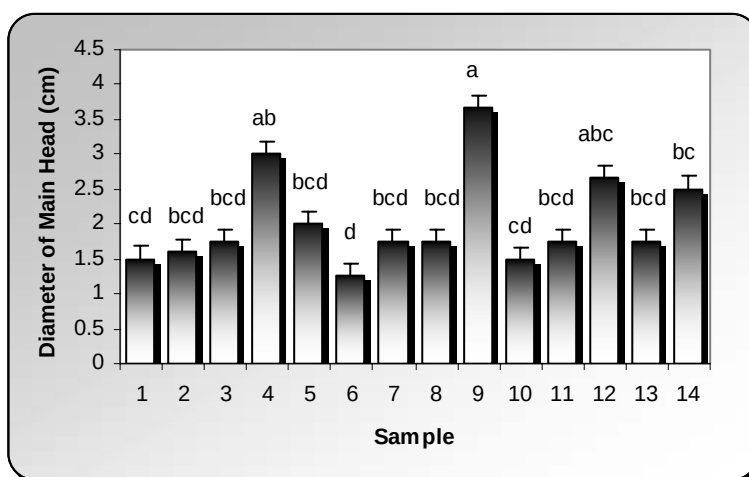
بالاترین مقدار تجمع سیلی بین A در دانه‌های با منشأ مجار دیده شد (۰/۱۴۷ میلی گرم در گرم). در حالی که دانه‌های مربوط به مناطق خرم‌آباد و کازرون به ترتیب دارای ۰/۳۰۵ و ۰/۲۷۰ میلی گرم در گرم ماده خشک سیلی بین A و سایر مناطق دارای مقادیر بسیار پایین سیلی بین A بودند که از نظر آماری در یک گروه قرار می‌گیرند (جدول شماره ۳). دانه‌های با منشأ خرم‌آباد، برازجان، رودبارک، ولی‌آباد (ارتفاع ۱۸۰۰ متر) و حسن‌آباد دارای به ترتیب ۰/۷۷۹، ۰/۵۹۵، ۰/۴۹۵، ۰/۱۷۴ و ۰/۱۵۰ میلی گرم در گرم سیلی بین B و سایر مناطق دارای مقادیر پایینی از سیلی بین B بودند و کمترین مقدار تجمع این ترکیب در دانه‌های با منشأ بوشهر و هزارچم بود (جدول شماره ۳).

بالاترین مقدار تجمع ایزوسیلی بین A دانه‌های مربوط به مناطق ولی‌آباد با ارتفاع ۱۰۰۰ متر بود و دانه‌های مربوط به مناطق کازرون، حسن‌آباد و رودبارک به ترتیب دارای ۰/۲۰۵، ۰/۱۵۱ و ۰/۱۱۰ میلی گرم در گرم از سیلی بین A بودند که از نظر آماری در یک گروه قرار می‌گیرند و سایر مناطق مطابق جدول شماره ۴ دارای مقادیر بسیار کمی از این ترکیب بودند. بالاترین مقدار تجمع ایزوسیلی بین B در دانه‌های با منشأ ولشت و اهواز دیده شد (به ترتیب ۰/۲۲۲ و ۰/۲۱۰ میلی گرم در گرم ماده خشک) و مقدار تجمع ایزوسیلی بین B در دانه‌های با منشأ مجار، ولی‌آباد با ارتفاع ۱۰۰۰ متر، مرزن‌آباد و بنفشه ده به ترتیب ۰/۱۸۴، ۰/۱۷۴، ۰/۱۵۵ و ۰/۱۵۰ میلی گرم در گرم ماده خشک بود که از نظر آماری در یک گروه قرار می‌گیرند و دانه‌های مربوط به سایر مناطق دارای مقادیر بسیار کمی از ایزوسیلی بین بودند (جدول شماره ۴).





(۱)



(۲)

نمودار شماره ۳ - تعداد کل کپه‌ها (۱) و قطر کپه اصلی (۲) گیاهان خارمریم کشت شده در گلخانه (شماره نمونه‌ها بر اساس جدول شماره ۱)

بحث

باید توجه داشت که نسبت ترکیبات حاضر در سیلی مارین استخراج شده مهم است چون در صنایع داروسازی استفاده خواهد شد و مقدار تجمع این ترکیب در عصاره استخراجی از جنبه اقتصادی در چرخه تولید تاثیرگذار است. بنابراین با ارزیابی وسیع‌تر و شناخت بیشتر منابع طبیعی این ثروت ملی و خالص‌سازی این نمونه‌ها می‌توان در آینده منابعی با کیفیت بالاتر معرفی کرد [۱۲].

بررسی‌های زیادی نشان داده‌اند که سیلی‌بین، ترکیب اصلی سیلی مارین هم از نظر کمی و هم از نظر کیفی و خواص دارویی است [۱۱]. بر اساس نظر کرسمن و همکاران (۱۹۹۸) سیلی کریستین و سیلی دیانین در خواص آنتی‌اکسیدانت سیلی مارین نقش دارند و پیشنهاد شده که سیلی‌بین در حضور این ترکیبات موثرتر است. بنابراین تعیین درصد سایر اجزای فلاونویدی سیلی مارین از اهمیت زیادی برخوردار است [۱۱، ۲۰].



جدول شماره ۲ - مقدار سیلی مارین ($\pm SE$) (میلی گرم در گرم ماده خشک) در دانه های گیاه خارمریم جمع آوری شده از نواحی مختلف ایران (۱) و کشت شده در گلخانه (۲)

نمونه	سیلی مارین	
	۱	۲
۱	$۸/۷۲۸ \pm ۰/۴۶^{def}$	$۰/۳۳۹ \pm ۰/۱۴^f$
۲	$۱۲/۶۹۰ \pm ۶/۲۲^{def}$	$۰/۴۴۶ \pm ۰/۰۵^{ef}$
۳	$۲۴/۵۷۳ \pm ۱/۷۵^{ab}$	$۱/۴۶۵ \pm ۰/۰۹^c$
۴	$۱۲/۶۹۰ \pm ۰/۳۶^{def}$	$۰/۸۱۴ \pm ۰/۰۱^{de}$
۵	$۱۴/۴۸۸ \pm ۰/۶۵^{cde}$	$۱/۳۷۷ \pm ۰/۱۶^c$
۶	$۹/۷۴۸ \pm ۰/۴۴^{def}$	$۰/۵۴۰ \pm ۰/۱۴^e$
۷	$۸/۳۸۴ \pm ۰/۷۴^{def}$	$۰/۱۴۵ \pm ۰/۰۱^g$
۸	$۶/۹۲۹ \pm ۰/۲۵^{ef}$	$۰/۱۶۴ \pm ۰/۰۴^g$
۹	$۱۷/۲۳۶ \pm ۲/۵۱^{bcd}$	$۲/۱۱۴ \pm ۰/۰۳^b$
۱۰	$۱۶/۲۳۰ \pm ۱/۳۴^{bcde}$	$۰/۳۲۰ \pm ۰/۰۹^f$
۱۱	$۱۷/۹۴۷ \pm ۱/۲۷^{abcd}$	$۰/۹۰۹ \pm ۰/۱۵^d$
۱۲	$۲۷/۱۰۲ \pm ۰/۰۱^a$	$۱/۵۹۰ \pm ۰/۰۸^c$
۱۳	$۹/۱۲۴ \pm ۰/۰۰۸^{def}$	$۰/۵۱۲ \pm ۰/۰۷^e$
۱۵	$۲۲/۷۳۳ \pm ۰/۰۱^{abc}$	$۴/۲۷۸ \pm ۰/۰۳^a$

- شماره نمونه های ۱۳-۱ مطابق با جدول شماره ۱ و دانه های مجاری شماره ۱۵ است.

- حروف یکسان بیانگر عدم وجود اختلاف است.

که نسبت به همین نمونه ها در شرایط گلخانه بسیار بالاتر است. در تمامی نمونه های کشت شده در گلخانه سیلی بین A و B هر دو وجود داشتند و بالاترین مقدار سیلی بین B در نمونه های کشت شده در گلخانه و نمونه های جمع آوری شده از مناطق

در بررسی مقدار تجمع فلاونولیکان ها به روش HPLC، مقدار تجمع این ترکیبات در نمونه های جمع آوری شده از مناطق ایران بسیار بالاتر از نمونه های کشت شده در گلخانه بود (جدول شماره ۲). به گونه ای که بالاترین مقدار تجمع سیلی مارین در دانه های مناطق برازجان، رودبارک و مجار بود



جدول شماره ۳ - مقدار فلاونولیگنان‌ها (میلی گرم در گرم ماده خشک) در دانه‌های گیاه خارمریم کشت شده در گلخانه.

فلاونولیگنان (میلی گرم در گرم ماده خشک)			نمونه
سیلی دیانین	سیلی کریستین	تاکسی فولین	
۰/۰۴۳±۰/۰۸ ^{de}	۰/۰۲۰±۰/۰۹ ^e	۰/۰۱۶±۰/۰۶ ^d	۱
۰/۰۲۲۵±۰/۰۹ ^{cd}	۰/۰۱۱۳±۰/۰۵ ^{de}	۰/۰۶۷±۰/۰۴ ^d	۲
۰/۰۴۰۷±۰/۰۱۲ ^{ab}	۰/۰۲۱۵±۰/۰۴ ^c	۰/۰۴۸±۰/۰۵ ^{bc}	۳
۰/۰۲۵۳±۰/۰۹ ^{bcd}	۰/۰۱۴۳±۰/۰۳ ^{cd}	۰/۰۱۲۸±۰/۰۸ ^c	۴
۰/۰۵۸۰±۰/۰۱۱ ^a	۰/۰۲۵۹±۰/۰۴ ^{bc}	۰/۰۱۴۲±۰/۰۱ ^{bc}	۵
۰/۰۸۴±۰/۰۴ ^d	۰/۰۱۳۹±۰/۰۸ ^{cd}	۰/۰۶۸±۰/۰۹ ^d	۶
۰/۰۳۶۹±۰/۰۹ ^{bc}	۰/۰۲۱۰±۰/۰۹ ^c	۰/۰۱۱۶±۰/۰۷ ^c	۷
۰/۰۵۳۴±۰/۰۱۴ ^{ab}	۰/۰۱۷۸±۰/۰۳ ^{cd}	۰/۰۱۰۸±۰/۰۵ ^c	۸
۰/۰۲۶۰±۰/۰۷ ^{bc}	۰/۰۲۶۶±۰/۰۱۲ ^b	۰/۰۲۳۱±۰/۰۶ ^a	۹
۰/۰۵۸۰±۰/۰۲ ^a	۰/۰۲۰۰±۰/۰۸ ^c	۰/۰۱۴۰±۰/۰۲ ^{bc}	۱۰
۰/۰۲۳۷±۰/۰۹ ^{cd}	۰/۰۲۳۷±۰/۰۵ ^c	۰/۰۲۰۸±۰/۰۱۲ ^{ab}	۱۱
۰/۰۴۷۰±۰/۰۶ ^{ab}	۰/۰۲۴۰±۰/۰۳ ^{bc}	۰/۰۱۵۲±۰/۰۴ ^b	۱۲
۰/۰۰۲۴±۰/۰۱۱ ^{de}	۰/۰۱۲۰±۰/۰۹ ^d	۰/۰۶۸±۰/۰۹ ^d	۱۳
۰/۰۸۴۲±۰/۰۱ ^d	۰/۰۳۹۲±۰/۰۴ ^a	۰/۰۱۹۰±۰/۰۸ ^d	۱۶

- شماره نمونه‌های ۱۳-۱ مطابق با جدول شماره ۱ بوده و دانه‌های مجاری شماره ۱۶ است که در گلخانه کشت شده‌اند.

- حروف یکسان بیانگر عدم وجود اختلاف است.

(ارتفاع ۱۰۰۰ متر)، مرزن‌آباد، ولشت و بنفشه ده نسبت ایزوسیلی بین B به A بالاتر بود و در نمونه‌های مجاری این نسبت به حدود ۲ برابر رسید. در شریط گلخانه نمونه‌های مربوط به خرم‌آباد دارای بالاترین مقدار تاکسی فولین و دانه‌های

در نمونه‌های مربوط به منطقه خرم‌آباد دیده شد. اما بالاترین مقدار سیلی بین A در نمونه‌های کشت شده در گلخانه در دانه‌های با منشاء بنفشه ده و برازجان و در نمونه‌های جمع‌آوری شده در نمونه‌های مجاری مشاهده شد. در نمونه‌های کشت شده در گلخانه با منشاء مجار، اهواز، ولی‌آباد



جدول شماره ۴ - مقدار سیلیبین و ایزوسیلیبین (میلی گرم در گرم ماده خشک) در دانه‌های گیاه خارمریم کشت شده در گلخانه

فلاونوئلیگنان (میلی گرم در گرم ماده خشک)				نمونه
سیلیبین A	سیلیبین B	ایزوسیلیبین A	ایزوسیلیبین B	
۰/۰۴۷±۰/۰۳ ^d	۰/۱۷۴±۰/۰۹ ^d	۰/۰۸۴±۰/۰۱۴ ^{cd}	۰/۰۴۷±۰/۰۱۶ ^c	۱
۰/۰۳۱±۰/۰۰۸ ^d	۰/۰۰۵±۰/۰۰۵ ^h	۰/۰۴۹±۰/۰۰۸ ^{cde}	۰/۰۲۷±۰/۰۰۶ ^{ce}	۲
۰/۰۰۵±۰/۰۰۹ ^e	۰/۰۴۹۵±۰/۰۰۵ ^{bc}	۰/۱۱۰±۰/۰۰۱ ^{bc}	۰/۰۹۴±۰/۰۰۱ ^b	۳
۰/۰۲۶±۰/۰۱۲ ^d	۰/۰۶۱±۰/۰۰۴ ^{ef}	۰/۰۴۹±۰/۰۰۳ ^{cde}	۰/۱۵۰±۰/۰۰۹ ^{ab}	۴
۰/۰۰۳±۰/۰۱۳ ^e	۰/۰۸۸±۰/۰۰۵ ^{def}	۰/۰۸۰±۰/۰۰۹ ^{cd}	۰/۲۲۲±۰/۰۱۲ ^a	۵
۰/۰۰۳±۰/۰۰۶ ^e	۰/۰۴۹±۰/۰۰۳ ^{fg}	۰/۰۳۹±۰/۰۰۵ ^{de}	۰/۱۵۵±۰/۰۰۹ ^{ab}	۶
۰/۰۰۴±۰/۰۰۹ ^e	۰/۱۵۰±۰/۰۰۲ ^{de}	۰/۱۵۱±۰/۰۱۲ ^{bc}	۰/۱۵۰±۰/۰۱۵ ^{ab}	۷
۰/۰۲۰±۰/۰۰۷ ^d	۰/۰۷۴±۰/۰۰۷ ^{ef}	۰/۰۷۳±۰/۰۰۹ ^{cd}	۰/۱۷۴±۰/۰۱۶ ^{ab}	۸
۰/۰۳۰±۰/۰۰۹ ^b	۰/۰۷۷±۰/۰۰۶ ^d	۰/۳۱۱±۰/۰۰۷ ^a	۰/۰۴۶±۰/۰۱۲ ^c	۹
۰/۰۰۳±۰/۰۰۸ ^e	۰/۰۷۷±۰/۰۰۸ ^{ef}	۰/۰۶۰±۰/۰۰۹ ^{cd}	۰/۲۱۰±۰/۰۰۹ ^a	۱۰
۰/۰۲۷۰±۰/۰۰۹ ^c	۰/۰۶۷۱±۰/۰۰۷ ^{ab}	۰/۲۰۵±۰/۰۰۴ ^b	۰/۰۷۹±۰/۰۱۲ ^{bc}	۱۱
۰/۰۰۸±۰/۰۱۲ ^e	۰/۰۵۹۵±۰/۰۰۹ ^b	۰/۱۱۲±۰/۰۰۸ ^{bc}	۰/۰۹۹±۰/۰۰۸ ^b	۱۲
۰/۰۰۳±۰/۰۱۶ ^e	۰/۰۲۳±۰/۰۰۷ ^{gh}	۰/۰۱۹±۰/۰۱۴ ^{de}	۰/۱۰۰±۰/۰۱۲ ^b	۱۳
۲/۱۴۷±۰/۰۰۸ ^a	۰/۴۲۷±۰/۰۰۷ ^{bc}	۰/۰۹۲±۰/۰۰۹ ^{cd}	۰/۱۸۴±۰/۰۱۲ ^{ab}	۱۶

- شماره نمونه‌های ۱۳-۱ مطابق با جدول شماره ۱ بوده و دانه‌های مجاری شماره ۱۶ است که در گلخانه کشت شده‌اند.

- حروف یکسان بیانگر عدم وجود اختلاف است.

گیاه و محیط‌شان هستند و مطابق نتایج بسیاری از محققان فلانوییدها نیز از جمله متابولیت‌های ثانویه‌ای هستند که مسیر بیوسنتزی آن‌ها تحت تاثیر شرایط محیطی قرار می‌گیرد و در مراحل نمو و شرایط محیطی داری نوسان هستند [۹،۲۱].

مربوط به منطقه ولی‌آباد (ارتفاع ۱۸۰۰ متر) در هر دو شرایط دارای پایین‌ترین مقدار تجمع تاکسی‌فولین بودند. گیاهان به محرک‌های محیطی پاسخ می‌دهند و متابولیت‌های ثانوی دارای نقش‌های کلیدی در بر هم کنش بین



طی مراحل نمو با نوع سلول و در پاسخ به محرک‌های محیطی تغییر می‌کند و موجبات تغییرات سطوح ترکیبات نهایی در مسیر بیوسنتزی را فراهم می‌آورند [۵،۹،۲۳]. نتایج اشمید و همکاران (۱۹۹۰) نشان داد که پروموتور CH58 دارای عناصر Cis مورد نیاز برای کنترل بیوسنتز فلاونوئیدها در طی نمو و در پاسخ به محرک‌های محیطی مختلف است. باید توجه داشت که بیشتر گیاهان دارویی هنوز از سیستم‌های طبیعی برداشت می‌شوند و شرایط رشد و تکثیر آن‌ها هنوز بهینه‌سازی نشده است. استفاده از منابع طبیعی و برداشت بی‌رویه این گیاهان موجب کاهش ذخایر و تنوع زیستی و کیفیت گیاهان دارویی می‌شود و پی‌آمدهای فجیعی به دنبال دارد. از دیدگاه فیزیولوژی گیاهی فرصت‌ها و موضوعات بسیاری برای تحقیقات پایه‌ای در زمینه گیاهان دارویی و مطالعه تولید متابولیت‌های دارویی در آن‌ها وجود دارد [۱۴].

بررسی عوامل فیزیولوژیک و عوامل ژنتیکی موثر در حضور یا عدم حضور ترکیبات طبیعی گیاهی و نحوه توارث پذیری ژن‌های مربوطه، دارای اهمیت بوده و اطلاعات حاصل از این بررسی‌ها مورد استفاده اصلاح گران خواهد بود و نتایج این تحقیقات در معرفی گیاهانی که دارای متابولیت‌های ثانویه خاص و متناسب با منظور محقق و مورد استفاده صنایع مختلف باشند خواهد بود. به این ترتیب این نتایج منجر به افزایش میزان تولید و عملکرد در واحد سطح خواهند شد.

تشکر و قدردانی

این پژوهش در محل موسسه تحقیقات بیوتکنولوژی کشاورزی انجام شده است. بدین‌وسیله از ریاست محترم مؤسسه و همکاران محترم ایشان که امکانات لازم جهت انجام طرح را در اختیار اینجانب قرار دادند تشکر می‌کنم. از جناب آقای دکتر سید علی ضیایی به خاطر کمک‌هایشان در تجزیه نمونه‌ها به روش HPLC تقدیر و تشکر می‌شود.

با مقایسه نتایج مربوط به ویژگی‌های رویشی گیاهان خارمریم که در شرایط کنترل شده گلخانه کشت شده بودند، مشخص شد که این نمونه‌ها در شرایط یکسان از نظر ویژگی‌های رویشی دارای پاسخ‌های متفاوتی بودند. بررسی میزان همبستگی میان ویژگی‌های رویشی از جمله تعداد دانه‌ها به ازای هر گیاه، وزن هزار دانه، طول شاخه اصلی، تعداد شاخه فرعی، تعداد کپه، قطر کپه اصلی نشان می‌دهد که بین قطر کپه اصلی با طول شاخه اصلی و تعداد شاخه فرعی، تعداد کپه و وزن هزار دانه و طول شاخه اصلی و همچنین بین تعداد شاخه فرعی و طول شاخه اصلی رابطه همبستگی مثبت معنی‌دار وجود دارد. بررسی رابطه همبستگی بین مقدار تجمع فلاونولیگنان‌ها و ویژگی‌های رویشی نشان می‌دهد که بین تجمع این ترکیبات و وزن هزار دانه، طول شاخه اصلی و تعداد کپه‌ها رابطه مثبت معنی‌دار وجود دارد. مطابق نظر رام و همکاران (۲۰۰۵) تعداد دانه در هر گیاه و تعداد کپسول‌ها در هر گیاه رابطه زیادی با تنوع ژنوتیپی دارد که ارتباط مستقیم این موارد برای گسترش و مطالعه روی این محصول اهمیت زیادی دارد. بر اساس نتایج این پژوهشگران تعداد کپسول‌ها به ازای هر گیاه ارتباط مثبت معنی‌داری با تعداد شاخه‌ها برای هر گیاه و طول برگ داشته در حالی که درصد دانه‌های تولید شده به ازای هر گیاه رابطه معنی‌دار مثبت با طول برگ، طول ساقه و قطر کپسول‌ها و مقدار سیلی‌مارین دارد [۲۲].

براساس مشاهدات و مقایسات حاصل از این تحقیق به نظر می‌رسد شرایط محیطی در تغییرات فلاونولیگنان‌های موجود در دانه‌های جمع‌آوری شده از مناطق مختلف تاثیر گذاشته باشد. ضمناً چالکون سینتاز (CHS) آنزیمی است که در مرحله اتصال ۳ واحد استیل از مالونیل کوانزیم A با ۴ هیدروکسی سینامیل کوانزیم A برای تولید نارینجین به عنوان پیش‌ساز تولید تاکسی فولین در مسیر بیوسنتز سیلی‌بین نقش دارد. این آنزیم یک نقطه کلیدی در کنترل متابولیسم این مسیر بیوسنتزی است. سطوح آنزیمی و mRNA چالکون سینتاز در



1. Kubasek WL, Shirley BW, Mckillop A, Goodman HM, Briggs W, and Ausuber FA. Regulation of flavonoid biosynthetic genes in germinating Arabidopsis seedlings. *The Plant Cell*. 1992; 4: 1229-1239.
2. Peer WA, Brown DE, Tague BW, Muday GK, Taiz L and Murphy AS. Flavonoid accumulation pattern of transparent testa mutants of Arabidopsis. *Plant Physiology*. 2001; 126: 536-548.
3. Katiyar SK. Treatment of silymarin, a plant flavonoid, prevents ultraviolet light- induced immune suppression and oxidative stress in mouse skin. *International Journal of Oncology*. 2002; 21: 1213-1222.
4. Kren V, Ulrichova J, Kosina P, Stevenson D, Sedmera P, Prikrylova V, Halada P, and Simanek V. Chemoenzymatic preparation of silybin β -glucuronides and their biological evaluation. *Drug Metabolism and Disposition*. 2000; 28: 1513-1517.
5. Narayana KR, Sripal R, Chaluvadi MR, and Krishan DR. Bioflavonoids classification, pharmacological, biochemical effects and therapeutic potential. *Indian Journal of Pharmacology*. 2001; 33: 2-6.
6. Samuelsson G. Drugs of natural origin. 4th revised edition. Swedish pharmaceutical press, Stockholm, Sweden. 1999; 226-233.
7. Ding TM, Tian SJ, Zhang ZX, Gu DZ, Chen YF, Shi YH and Sun ZP. Determination of active component in silymarin by RP-LC and LC/MS. *Journal of Pharmaceutical and Biochemical Analysis*. 2001; 26: 155-161.
8. Li W, Koike K, Asada Y, Yoshikawa T and Nikaido T. Rosmarinic acid production by *coleus forskohlii* hairy root cultures. *Plant Cell, Tissue and Organ Cult*. 2005; 80: 151-155.
9. Schnfeld JV, Weisbrod B, and Muller MK. Silibinin, a plant extract with antioxidant and membrane stabilizing properties protects exocrine pancreas from cyclosporine toxicity. *Cellular and Molecular Life Sciences*. 1997; 53: 917-920.
10. Venkataramanan R. Milke thistle, an herbal supplement, decreases the activity of CYP3A4 and uridine diphosphoglucuronosyl transferase in human hepatocyte cultures. *Drug Metabolism and Dispositions*. 2000; 28: 1270-1273.
11. Cacho M, Moran M, Corchete P, and Fernandez-Tarrago J. Influence of medium composition on the accumulation of flavonolignans in cultured cells of *Silybum marianum* (L.) Gaertn. *Plant Science*. 1999; 144:63-68.
12. Hasanloo T, Khavari-Nejad .A, majidi E, Ziai SA, Shams- Ardakani MR. Determination of flavonolignan of dried fruits of *Silybum marianum* L. Gaertn collected from different areas of Iran by spectrophotometer, TLC and HPLC. *Journal of Medicinal Plants*. 2004; 4: 25-32.
13. Zargari A. Medicinal Plants. 2nd ed. Tehran University Press. Iran. 1996; PP: 34-38.
14. Briskin DP. Medicinal plants and phytomedicines. linking plant biochemistry and physiology to human health. *Plant Physiology*. 2000; 124: 507-514.
15. Omidbeigi R. Production of medicinal plants. 1st ed. Tehran University. Iran. 1993, P: 139.
16. Bosisio E, Benelli, C, Pirola, O. Effect of the flavonolignans of *Silybum marianum* L. Gaertn on lipid peroxidation in rat liver microsomes and freshly isolated hepatocytes. *Pharmacol Research*. 1992; 25: 147-54.
17. Bourgard F, Gravot A, Milesi S and Gontier E. Production of plant secondary metabolites: a historical perspective. *Plant Science*. 2001; 161: 839-851.
18. Brenda WS. Flavonoid biosynthesis. A colorful model for genetics, biochemistry, cell biology, and biotechnology. *Plant Physiology*. 2000; 126: 485-493.
19. Hasanloo T, Khavari-Nejad RA, majidi E, Shams- Ardakani MR. Analysis of flavonolignans in dried fruits of *Silybum marianum* (L.) Gaertn



from Iran. *Pakistan Journal of Bbiological Science*. 2005; 8: 1778-1782.

20. Krecman V, Skottova N, Waterova D, Ultichova J, and Simanek V. Silymarin inhibit the development of diet-induced hypercholesterolemia in rats. *Planta Media*. 1998; 64: 138-142.

21. Kutchan TM. Echological arsenal and developmental dispatcher. The paradigm of secondary metabolism. *Plant physiology*. 2001; 125: 58-60.

22. Schmid J, Doerner PW, Clouse SD, Dixon RA and Lamb CJ. Developmental and environmental regulation of a chalcone synthase promoter in transgenic tobacco. *The Plant Cell*. 1990; 2: 619-631.

23. Ram G, Bhan, MK, Gupta KK, Brijesh T, Jamwal U, and Pal S. Variability pattern and correlation studies in *Silybum marianum*. *Fitoterapia*. 2005; 76: 143-147.

