

بررسی صفت های گیاه موتانت نعنای فلفلی با روش استفاده از جهش زائی موتازن EMS

امیر رجبی^{۱*}، سعید قریب بلوک^۱، سید کمال کاظمی تبار^۲، جعفر مسعود سینکی^۱

۱. باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان دانشگاه آزاد اسلامی، واحد دامغان، دامغان، ایران
۲. گروه اصلاح نباتات و بیوتکنولوژی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری

چکیده

سابقه و هدف: موتازن های شیمیایی با اثرهای موتاژنی، خزانه ژنی متنوعی را در منابع گیاهی ایجاد کرده و به عنوان یک ابزار تکمیلی در فرایند های به نژادی به کار گرفته می شوند. در این پژوهش به منظور ایجاد تغییر صفت های مورفولوژیک و تغییر در میزان مواد موثره در گیاه نعنای فلفلی از غلظت های مختلف ماده موتازن اتیل متان سولفونات EMS در شرایط درون شیشه ای و مزرعه استفاده شد.

مواد و روش ها: پژوهش به صورت شرایط درون شیشه ای و مزرعه با تعداد ۴ تیمار و ۴ تکرار در قالب طرح به طور کامل تصادفی انجام شد. از تیمارهای مختلف EMS شامل ۰/۰٪ (به عنوان شاهد)، ۰/۰۵٪ و ۰/۰۱٪ و ۰/۰۰۵٪ و مدت زمان های مختلف (۲۴ و ۴۸ ساعت) در شرایط درون شیشه ای و قسمت مزرعه ای استفاده شد. ارزیابی در داخل لوله آزمایش و مزرعه به طور هم زمان انجام گرفت. پس از انتقال و رشد و نمو نمونه ها در شرایط *in vitro*، تیمارها با ماده جهش زا اتیل متان سولفونات مورد بررسی قرار گرفتند.

یافته ها: نتایج این پژوهش نشان داد که استفاده از مواد جهش زا در محیط کشت MS نقش به سزایی در تغییر فنوتیپی این گیاه دارویی دارد. غلظت ۰/۰۱٪ EMS بهترین نتیجه معنی دار را در سطح ۱٪ داشته و از کشت ریزنمونه های که شامل جوانه های جانبی و انتهایی بوده اند به دست آورده که بر روی خصوصیت هایی هم چون طول ساقه، تعداد برگ و تعداد جوانه جانبی اثر داشت. هم چنین نتیجه آنالیز اسانس تیمارها نیز نشان داد که ماده اتیل متان سولفونات روی مواد اجزاء اسانس تاثیری نداشته است.

نتیجه گیری: استفاده از موتازن EMS در گیاه نعنای فلفلی هم در نمونه های کشت بافتی و هم در بوته های تیمار شده در مزرعه باعث تحریک و رشد سریع جوانه های جانبی گیاه شد که باعث افزایش سطح گیاه و در نتیجه افزایش عمل کرد گیاه شده بود. استفاده از غلظت های بیش تر از ۰/۰۵٪ EMS در زمان های ۲۴ و ۴۸ ساعت باعث از بین رفتن نمونه های کشت بافتی و مزرعه ای شد.

کلمات کلیدی: موتازن شیمیایی، نعنای فلفلی، اتیل متان سولفونات، شرایط درون شیشه ای، اسانس گیاه

مقدمه

اصلاح به کمک جهش در گیاهان زراعی ابزار موثری برای اصلاح کنندگان نبات به خصوص در محصول هایی که پایه ژنتیکی محدودی دارند، می باشد.

به طور کلی هدف از ایجاد جهش مصنوعی، تغییر یک یا چند ژن نزدیک به هم و شکستن هم بستگی و افزایش کراسینگ اور

بین ژن های مطلوب و نامطلوب می باشد. (۱۶، ۴۱) جهش حداکثر تنوع قابل توارث برای عمل انتخاب را فراهم می کند و تنوع حاصل از جهش اگر موجب سازگاری شود، به حفظ بقای موجودات در محیط های متغیر کمک می کند. (۲۴) اصلاح به کمک جهش مقرون به صرفه بوده و زمان اصلاح یک رقم را بدون تغییر بقیه ترکیب ژنتیکی آن کاهش می دهد. (۳۰) استراتژی اصلی در اصلاح بر پایه جهش ایجاد سریع واریته های گیاهی سازگار با عمل کرد بالاتر و کیفیت بهتر می باشد. (۱۸، ۲۷) نعنای فلفلی با نام علمی *Mentha pipertia L.* از خانواده Lamiaceae از جمله گیاهان دارویی و معطری است که اسانس آن مصارف دارویی، غذایی، آرایشی و بهداشتی فراوانی دارد. این گونه، هیبریدی است که از تلاقی بین گونه های *Mentha spicata* و *Mentha aquatic* (۴) به دست آمده

نویسنده مسئول:

باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان دانشگاه

پست الکترونیکی: Amir.rajabi1368@gmail.com

تاریخ دریافت: ۱۳۹۴/۰۶/۰۱

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۱۱/۰۶

است. (۱۱، ۱۲) ترکیب های موجود در این گیاه دارای خاصیت آنتی اکسیدانی، قارچ کشی و حشره کشی می باشند. (۴۴، ۳۵، ۱۹) خاصیت ضد میکروبی آن علیه *Escherichia coli* و *Candida albicans* و *Staphylococcus aureus* تأیید شده است. (۴۳، ۸) اثر عصاره این گیاه روی تشکیل مایه قارچ های اندوفیت برگی مورد بررسی قرار گرفته و تأثیر بازدارندگی آن به اثبات رسیده است. (۲۸) هم چنین ثابت شده که اسانس روغنی نعنای باعث از بین رفتن گونه ای از سالمونلا شده (۴۲) و روی *Candida albicans* دارای بازدارندگی می باشد. (۳۷) در کروماتوگرافی، وجود دی اتیل اتر و استیک اسید در عصاره گیاه به اثبات رسیده که میزان این ترکیب های به محیط رویش گیاه بستگی دارد. (۲۶) هم چنین وجود شش ماده شیمیایی ایزومنتول، پلی گون، نئومنتول، منتول، پیپریتون و نئو ایزومنتول در روغن گیاه مشخص شده است. (۳۸، ۴۰) منوترین ها و سزکویی ترپن ها نیز در گیاه نعنای فلفلی سنتز می شود. (۲۹) ترکیب های منتول، اتیل استات و نئومنتول در اندام های مسن گیاه بیش تر وجود دارد در حالی که منتول و ایزومنتول در اندام های جوان یافت می شوند. هم چنین در مقایسه با برگ ها، گل ها حاوی مقادیر بیش تری از منتوفورین هستند. (۲۲) وجود فلاونوئید ها نیز در برگ گزارش شده است. (۱۷) فلاونوئید ها گروهی از متابولیت های ثانویه هستند که در بسیاری از فعالیت های بیولوژیکی گیاه شامل فعالیت های دفاعی گیاه دخالت دارند. (۹) شش فلاونوئید شامل اریوسیتین، ناریروتین، هیسپریدین، لوتیولین ۷- او - روتینوساید، ایزورویفولین، دیوسمین و هم چنین رزماریک اسید در جنس *M. pipertia* وجود دارد. (۴۳) وجود ترکیب منتوفورولاکتون نیز در اندام های هوایی نعنای فلفلی گزارش شده است. (۱۷) اسانس این گیاه حداقل ۵ درصد استر و حداقل ۵۰ درصد منتول به حالت استری یا آزاد، ۵- ۳ درصد منتون و مقدار کمی سینئول و دیگر ترپن ها را دارا می باشد. (۲۳) تکنیک جهش برای بهبود تقریبی تمام صفت های مهم زراعی، از تحمل به تنش های زنده (مانند شوری، سرما، اسیدیته و...) تا مقاومت به بیماری، از کیفیت غذایی تا بازارپسندی و از ساختمان گیاه تا پتانسیل محصول به کار گرفته شده است. (۳۳)

تکنیک موتاسیون گاهی وقت ها تنها روشی است که برای بهبود صفت های هم پوشان، با هدف ثابت ماندن یکی از صفت ها، کاربرد دارد و گاهی تنها راه برای بهبود عمل کرد است و زمانی که بخواهند صفت های مطلوب خاصی را بدون تغییر سایر خصوصیت ها حفظ کنند، مانند واریته های سنتی برنج باسمتی در هند و پاکستان، از موتاسیون استفاده می شود. (۳۶) از روش

جهش زایی با پرتو برای اصلاح رنگ گل در اطلسی استفاده کردند. (۱۵) بسیاری از واریته های موتانت مانند واریته برنج یا نفنگ زو در اوایل دهه ۱۹۸۰ و زفو ۸۰۲ در اوایل دهه ۱۹۹۰ در چین برای تولید برنج زودرس آزاد شدند. (۲۵) چندین ژن جهش یافته جدید به واریته های تجاری برنج انتقال یافتند که نمونه آن انتقال آلل های موتانت sd1 در ژاپن به واریته ریمی و در آمریکا به واریته کارلوس ۷۶ با هدف ایجاد واریته های پاکوتاه می باشد. (۳۱) در تحقیقی از دوتا موتاژن فیزیکی (اشعه) و شیمیایی (EMS) آزاد شد. برای اعمال تیمارهای موتاژنی در سه رقم برنج ایرانی به نام های طارم محلی، طارم دیلمانی و شفق استفاده کردند. ارتفاع بوته نسبت به شاهد کاهش زیادی نشان داد. میزان عقیمی خوشه در مقایسه با شاهد افزایش یافت. در نسل دوم تعداد پنجه و مقدار دانه در خوشه که از اجزای اصلی عمل کرد می باشند در اکثر موارد افزایش یافتند. میزان عمل کرد دانه به جز چند مورد استثناء در همه موارد افزایش بسیار زیادی نسبت به شاهد داشت. در نهایت سه لاین بسیار یکنواخت، پاکوتاه و زودرس در رقم طارم محلی تحت تیمارهای ۰/۱ درصد EMS و ۳۵۰ گری اشعه به دست آمد. (۲۴) این نتایج به روشنی نشان می دهد که تکنیک های جهش ابزاری مفید و بی نظیر برای اصلاح گیاهان هستند.

مهم ترین مواد جهش زای شیمیایی مورد استفاده شامل اتیل متان سولفونات (EMS)، اتیل اتان سولفونات (EES)، اتیل بوتان سولفونات (EBS)، متیل متان سولفونات (MMS)، متیل اتان سولفونات (MES)، دی اتیل سولفونات (DES)، گاز خردل، هیدرازین (HZ)، هیدروکسین آمین (HA) می باشند؛ البته در بین موتاژن های شیمیایی، استفاده از EMS رایجتر است. (۷) عوامل آلکلی مثل اتیل متان سولفونات (EMS) و اتیل اتان سولفونات (EES) یک گروه متیل یا اتیل به کربن شماره ۷ باز گوانین در رشته DNA اضافه می کنند. اگر باز گوانینی که تحت تاثیر عوامل آلکلی قرار گرفته از رشته DNA جدا نشود، در جفت شدن همانند آدنین عمل کرده و می تواند با تیمین یا سیتوزین جفت شود که این سبب می شود دی نوکلئوتید GC به AT تبدیل شود. (۳۹) در گیاهان EMS به طور معمول باعث جهش های نقطه ای شده اما از دست دادن یک قطعه کروموزومی و یا حذف آن نیز می تواند رخ دهد. (۲۰) EMS به عنوان عامل ایجاد جهش نقطه ای باعث پیدایش دامنه گسترده ای از آلل های جهش یافته، مانند از دست دادن کارکرد ژن، به دست آوردن کارکرد جدید، تغییر کارکرد ژن و تولید جهش یافته های جدید با خصوصیت های ویژه می شود. این درحالی است که جهش های حاصل از پرتوهای گاما، اغلب

باعث حذف و اضافه شدن یک رشته نوکلئوتیدی و بروز جهش یافته های با کارکرد از دست رفته ژن ها می شوند. (۳۲) برتری ویژه اصلاح موتاسیونی در گیاهان، امکان به دست آوردن تنوع ژنتیکی کافی و نیز بهبود گیاهان با تکثیر رویشی می باشد. به خصوص زمانی که هدف به نژادگر تغییر یک یا تعداد کمی خصوصیت از یک وارپته تجاری الیت باشد. (۴۱) حال با توجه به این که ماده شیمیایی اتیل متیل سولفانات (EMS) از جمله مواد آلیله کننده هست و سبب اضافه شده گروه های آلیله به نوکلئوتیدهای مولکول DNA می گردد و سبب ایجاد جهش نقطه ای می شود، هدف ما بررسی تغییر در میزان مواد موثره گیاه در غلظت های مختلف ماده جهش زای EMS می باشد.

مواد و روش ها

تهیه، ضد عفونی و کشت نمونه ها

این پژوهش در دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری انجام شد. جهت انجام پژوهش گیاه نعنای فلفلی *Mentha piperita* در سال زراعی ۹۱-۹۲ از مزرعه گروه باغبانی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری جمع آوری گردید و نمونه ای از گیاه سالم و عاری از آلودگی در پژوهشگاه دانشگاه با نمونه هرباریومی مقایسه و تأیید نام علمی شد. اندازه گیری صفات مورفولوژیک برای صفت هایی چون طول ساقه و ریشه و متوسط برگ با خط کش انجام شد و تعداد برگ، تعداد ریشه و تعداد جوانه نیز شمارش شد.

نمونه ها را پس از برداشت از مزرعه دانشگاه به آزمایشگاه انتقال داده، ۵ دقیقه با آب روان شستشو داده تا خاک و گرد و غبار آن از بین برود. در ادامه به مدت ۳۰ دقیقه در مایع ظرف شویی قرار داده شدند. سپس به مدت ۳ دقیقه با آب روان شستشو داده شده و ۲۰ دقیقه در آب مقطر غوطه ور گردید و به اتاقک کشت انتقال داده شد. مراحل ضد عفونی نمونه ها به شرح زیر بود.

- ۱- بنومیل یک درصد + سه قطره توفین در ۱۰۰ سی سی آب مقطر به مدت یک دقیقه
- ۲- شستشو با آب مقطر یک دقیقه
- ۳- غوطه ور کردن در هیپوکلرید سدیم (وایتکس) ۵٪ به مدت ۷ دقیقه
- ۴- شستشو با آب مقطر ۳۰ ثانیه
- ۵- غوطه ور کردن نمونه ها در الکل ۷۰٪ به مدت ۵ ثانیه
- ۶- شستشو با آب مقطر ۳ مرتبه و هر بار ۳ دقیقه
- ۷- ریختن نمونه ها بر روی کاغذ صافی سترون و خشک کردن آن ها (۳)

ریزنمونه ها از جوانه های جانبی، جوانه های انتهایی، ساقه، برگ،

دم برگ و ریشه ها انتخاب شد. با استفاده از اسکالپل و پنس ریزنمونه ها به قطعات ۵/۰ سانتی متری در آمده و هم داخل لوله های آزمایش ۱۰ و ۱۵ سانتی متری و هم در پتری دیش های سایز ۸ (در هر پتری ۵ نمونه) که حاوی محیط کشت پایه (MS) بود کشت شدند. درب ظروف کشت با پارافیلیم مسدود شده و به انکوباتور با دمای 25 ± 2 درجه سانتی گراد و شرایط نوری ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی برای ریز ازدیادی و تشکیل گیاه کامل انتقال داده شدند. این آزمایش هم به صورت مزرعه ای و هم به صورت آزمایشگاهی (کشت بافتی) مورد بررسی قرار گرفت. در قسمت آزمایشگاهی سرشاخه های رشد یافته در محیط MS بدون هورمون را با غلظت های ۰/۰٪ (به عنوان شاهد کشت بافتی)، ۰/۰۵٪ و ۰/۰۱٪ و ۰/۰۰۵٪ EMS و در زمان های ۲۴ و ۴۸ ساعت تیمار داده شد. در قسمت مزرعه ای نیز از همین غلظت ها و زمان ها استفاده شد.

روش اعمال تیمارهای EMS در گیاه کشت بافتی

نمونه های کشت بافت سالم و عاری از آلودگی را جدا کرده و به همراه استوک های EMS به داخل اتاقک کشت انتقال داده تا در زیر هود عمل اعمال تیمارهای صورت پذیرد. ابتدا درب لوله ها را باز کرده و با پنس استریل شده چند برگ انتهایی (برگ های پایین) را فشار داده تا ایجاد خراش نماید و EMS از محل ایجاد این زخم ها وارد سیستم گیاه شود. سپس با سرنگ از استوک EMS ۰/۰۵٪ برداشته و داخل لوله آزمایش تا آنجائی که خراش در برگ ایجاد شده ریخته (۴ تکرار برای تیمار ۲۴ ساعت و ۴ تکرار برای تیمار ۴۸ ساعت) و به سرعت درب آن ها را با پارافیلیم بسته و مشخصات تیمارها بر روی لوله ها یادداشت شد. برای EMS با غلظت های ۰/۰۱٪ و ۰/۰۰۵٪ نیز به صورت روش قبل عمل می شود. در نهایت لوله های آزمایش به انکوباتور انتقال داده شد.

روش اعمال تیمارهای EMS در مزرعه

ابتدا بوته هایی را که به صورت مجزا در حال رشد هستند را شناسائی کرده (۵ تا ۶ ساقه ای) سپس ساقه که مورد آزمایش قرار می گیرند را انتخاب کرده و برگ های قسمت فوقانی آن را چیده و فقط دو برگ انتهایی را نگاه داشته، میکروتیوپ را داخل زمین فرو کرده، ساقه را داخل آن قرار داده (۴ ساقه را در ۴ میکروتیوپ به صورت جداگانه قرار داده شد). و با سرنگ تیمارهای مشخص شده EMS را داخل میکروتیوپ ریخته و کمی سر میکروتیوپ را خالی گذاشته تا بتوان با محیط کشت MS درب آن ها را بست. تیمارها به شرح زیر اعمال شد: تیمار یک EMS ۰/۰۱٪ به مدت ۴۸ ساعت، تیمار دو EMS ۰/۰۱٪ به مدت ۲۴ ساعت، تیمار سه EMS ۰/۰۰۵٪ به

مدت ۴۸ ساعت، تیمار چهار EMS ۰/۰۵٪ به مدت ۲۴ ساعت می باشد.

روش شستشوی تیمارها

پس از گذشت مدت زمان مورد نظر اقدام به شستشو و تمیز نمودن نمونه ها از EMS به صورت زیر شد. نمونه های کشت بافتی مورد تیمار را به اتاقک کشت انتقال داده و در زیر هود ابتدا درب آن ها را باز کرده و محلول EMS موجود در لوله آزمایش را خارج کرده و چندین مرتبه داخل لوله آزمایش آب مقطر سترون شده ریخته تا کاملاً شستشو شود، در ادامه برای جبران کمبود مواد غذایی چند قطر از محیط کشت MS مایع را بر روی محیط کشت قبلی ریخته و به سرعت برای جلوگیری از آلودگی درب آن ها با پارافیلیم بسته می شود. برای گیاهانی که در مزرعه نیز مورد تیمار قرار گرفته بودند نیز به صورت زیر عمل شد: ابتدا ساقه ها را از داخل میکروتیوپ در آورده و میکروتیوپ ها را داخل یک نایلون ریخته و از بین برده می شود، سپس با سرنگ با آب مقطر چندین مرتبه قسمت هایی از گیاه که در تماس با EMS بودند را شستشو داده تا به طور کامل تمیز شوند. دور بوته های هر تیمار را سنگ چین نموده تا از این به بعد گیاهانی که سبز می شوند یا از کنار ساقه های قبلی جوانه می زنند شناسائی و مورد بررسی قرار داده شود.

استخراج اسانس و شناسایی کمی و کیفی اجزای موجود در اسانس

استخراج اسانس گیاه مورد نظر توسط روش تقطیر با آب مقطر و با استفاده از دستگاه کلونجر انجام گرفت. نظر به این که پس از اعمال ماده جهش زا اتیل متیل سولفونات احتمال تغییر در میزان و اجزاء اسانس گیاه نعنای فلفلی وجود دارد، لذا شناسایی ترکیب ها نیز صورت گرفت. پس از آب گیری اسانس استحصال شده که توسط دستگاه روتاری صورت پذیرفت، جهت تجزیه کمی و کیفی اسانس مذکور توسط حلال اتانول ۱۰۰٪ به میزان ۲ سی سی به آن اضافه شد. نمونه آماده شده توسط دستگاه کروماتوگرافی گازی توام با طیف سنجی جرمی (GC-MS) تزریق گردید. پس از تزریق، طیف های کروماتوگرام گازی و طیف های جرمی اجزای متشکله هر اسانس به دست آمد. در مرحله بعد با مقایسه طیف های جرمی ترکیبات مجهول و طیف های جرمی ترکیب ها استاندارد و هم چنین محاسبه ضرایب بازداری مواد متشکله موجود در هر اسانس، ضرایب بازداری کوواتس و درصد هر یک از اجزای تشکیل دهنده را نشان می دهد. کروماتوگرام گازی پیک ها را به ترتیب زمان بازداری نشان می دهد. هر چه سطح زیر پیک بیش تر باشد درصد آن جزء در اسانس بیش تر است. از آنجایی که ترکیب های موجود در اسانس ها به لحاظ وزن

مولکولی و قطبیت به عنوان مواد فرار شناخته می شوند از این رو عمل جداسازی و شناسایی ترکیب های متشکله اسانس به دست آمده توسط روش کروماتوگرافی گازی توام با طیف سنجی جرمی (GC-MS) انجام گردید. برای این منظور طیف های جرمی به دست آمده از دستگاه GC-MS با طیف های جرمی استاندارد موجود در منابع (۶) مقایسه گردید. برای تأیید شناسایی انجام شده توسط طیف های جرمی، از شاخص بازداری کوواتس استفاده شد. (جدول ۱) (۱۴)

مدل HP-6890 شرکت HEWLETT PACKAR آمریکا	دستگاه GC
5% Phenyl di methyl HP-5MS (siloxan)	نوع ستون
طول ۳۰ متر، قطر ۰,۲۵ میلی متر و ضخامت فیلم ۰,۳۲ میکرون	ابعاد ستون
دمای اولیه ۶۰ درجه سانتیگراد (۳) دقیقه، گرادیان دمایی ۵، دمای نهایی ۲۲۰ درجه	برنامه ریزی دمایی ستون
Split/split less	محل تزریق
۲۵۰ درجه سانتیگراد	دمای محل تزریق
هلیوم با شدت جریان ۱ میلی لیتر در دقیقه	گاز حامل
مدل HP-5973 شرکت HEWLETT PACKAR آمریکا	دستگاه Mass
۷۰ الکترون ولت	انرژی یونش (EI)
۲۳۰ درجه سانتیگراد	دمای محفظه یونش
کوادرپل	تجزیه گر جرمی
۱۵۰ درجه سانتیگراد	دمای تجزیه گر جرمی

جدول ۱. شرایط دستگاه GC-MS

آنالیزهای آماری

داده های آزمایشی مختلف پس از جمع آوری با استفاده از نرم افزارهای SPSS به وسیله آزمون دانکن آنالیز و مورد ارزیابی قرار گرفتند.

یافته ها

تأثیر EMS بر روی خصوصیت های مرفولوژیکی گیاه

ارزیابی دقیق تأثیر EMS بر گیاه و انتخاب مناسب ترین غلظت و زمان تیمار، نیازمند دامنه وسیعی از غلظت ها و زمان ها می باشد. به همین منظور در این پژوهش از غلظت های معتدلی که در مواد و روش ها توضیح داده شد، استفاده گردید. در غلظت

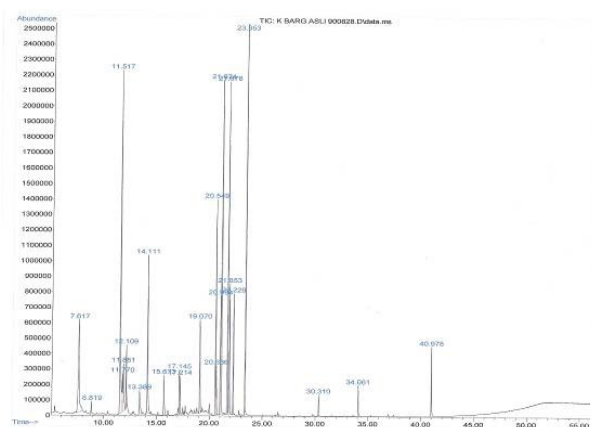
تری بوده و در این بررسی اثر متقابل دوز و زمان معنی دار نشده است. نتایج حاصل از جدول تجزیه واریانس نشان داد که بین دوزهای ۰/۰۵ و ۰/۰۱ EMS تاثیر معنی داری بر روی تعداد جوانه در سطح احتمال ۵٪ وجود داشته است که دوز ۰/۰۱ دارای تاثیر بیش تری بوده و در این بررسی اثر متقابل دوز و زمان معنی دار نشده است. هم چنین نتایج نشان دادند که بین دوزهای و اثر متقابل دوز و زمان بر روی طول برگ و تعداد ریشه اثر معنی دار وجود نداشته است.

طیف کروماتوگرام گازی گیاه

در این قسمت پیک‌های مربوط به کروماتوگرام گازی اسانس شاهد و نمونه های تحت تیمار گیاه نعنای فلفلی که به روش تقطیر با آب به دست آمده مورد بررسی قرار گرفت.

ترکیب های تشکیل دهنده اسانس

میزان مواد موثره موجود در اسانس گیاه نعنای فلفلی در (جدول ۳) نشان داده شده است که به ترتیب *Mint furanone*، *Menthone*، *Eucalyptol*، *Diethyl phthalate* و *Pulegone* بیش ترین مقدار اسانس را به خود اختصاص داده اند.



شکل ۴. کروماتوگرام گازی اسانس نعنای فلفلی

ترکیبات	R.T	درصد ترکیبات (%area)	درصد تخمینی
Eucalyptol	۷.۶۱۶	۶.۱۸	۹۵
Terpineol cis-beta	۸.۸۱۸	۰.۴۱	۹۴
Menthone	۱۱.۵۱۸	۱۳.۶۵	۹۸
Menthofuran	۱۱.۷۷۰	۱.۹۷	۹۳
Cyclohexanone	۱۱.۸۵۰	۲.۳۷	۹۸
Menthol	۱۲.۱۰۸	۱.۸۷	۹۱
Buten	۱۳.۳۹۰	۱.۴۸	۶۲
Pulegone	۱۴.۱۱۱	۶.۰۲	۹۸
Menthyl acetat	۱۵.۶۷۳	۱.۸۵	۹۰
Trans-Caryophyllene	۱۹.۰۷۱	۳.۵۹	۹۹
Hydroxy 4,5 dimethylacetophe	۲۰.۹۹۴	۳.۶۷	۷۲
Mint furanone	۲۱.۰۷۴	۱۲.۹۴	۹۷
Diethyl phthalate	۲۳.۳۵۱	۱۱.۲۹	۹۲
Hexadecanoic acid	۳۰.۳۰۹	۰.۶۲	۹۶
Octadecanoic acid	۳۴.۰۶۳	۰.۹۴	۹۸
Benzenedi carboxylic acid	۴۰.۹۸۱	۲.۲۷	۶۴

جدول ۳. میزان مواد موثره موجود در اسانس نعنای فلفلی

های بیش تر از ۰/۰۵ EMS نمونه های کشت بافتی از بین رفتند، از این رو کلیه داده های بیش از ۰/۰۵ حذف و داده های به دست آمده در تجزیه واریانس وارد نگردیدند. پس از اعمال EMS به صورتی که در فصل مواد و روش ها توضیح داده شده، خصوصیت های مورفولوژیکی هر ۸ روز یک بار به مدت ۴۰ روز مورد بررسی و اندازه گیری قرار گرفتند و به از این مدت آنالیز داده ها انجام پذیرفت.

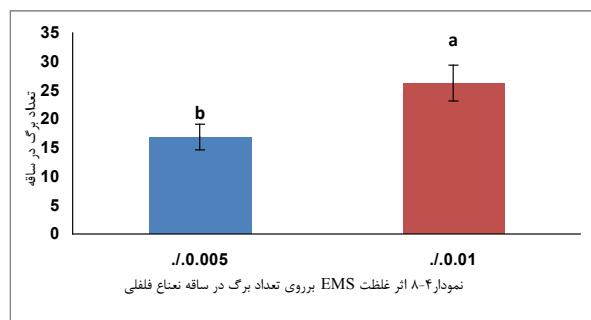
اثر دوز EMS و زمان بر روی طول ساقه

نتایج حاصل از جدول تجزیه واریانس (جدول ۲) نشان داد که بین دوزهای ۰/۰۵ و ۰/۰۱ EMS تاثیر معنی داری بر روی طول ساقه در سطح احتمال ۱٪ وجود داشته است که دوز ۰/۰۱ دارای تاثیر بیش تری بوده و در این بررسی اثر متقابل دوز و زمان معنی دار نبوده است. اثر متقابل دوز و زمان بر روی طول ریشه نشان داد که بین دوزهای اثر معنی دار وجود نداشته است. نتایج حاصل از جدول تجزیه واریانس نشان داد که بین دوزهای ۰/۰۵ و ۰/۰۱ EMS تاثیر معنی داری بر روی تعداد برگ در سطح احتمال ۵٪ وجود داشته است که دوز ۰/۰۱ دارای تاثیر بیش تری بوده و در این بررسی اثر متقابل دوز و زمان معنی دار نشده است.

میانگین مربعات (MS)								منبع تغییرات
تعداد ریشه	طول برگ	تعداد جوانه	تعداد ریشه جانبی	تعداد برگ	طول ریشه (Cm)	طول ساقه (Cm)	درجه آزادی	
۲/۱۴ ^{ns}	۰/۱۷ ^{ns}	۵/۴۴*	۱۲/۲۳**	۶/۹۶*	۱/۹۳ ^{ns}	۸/۷۲**	۱	دوز
۱/۴۳ ^{ns}	۰/۵۸ ^{ns}	۲/۷۸ ^{ns}	۲/۱۸ ^{ns}	۰ ^{ns}	۱/۰۳ ^{ns}	۰/۵۴ ^{ns}	۱	زمان
۰/۰۲ ^{ns}	۱/۸۱ ^{ns}	۰/۱۱ ^{ns}	۰/۰۶ ^{ns}	۴/۳ ^{ns}	۰/۲۸ ^{ns}	۲/۳۷ ^{ns}	۱	دوز * زمان
۶/۲۷	۰/۰۲۰	۲/۲۵	۱۹/۸۶	۵۰/۰۵۶	۱/۹۴۵۱	۱۲/۴۷۸	۱۲	اشتباه آزمایش

ns، * و ** به ترتیب غیر معنی دار، معنی دار در سطح احتمال ۱٪ و ۵٪.

جدول ۲. تجزیه واریانس اثر متقابل دوز EMS و زمان بر روی صفات گیاه



اثر دوز EMS و زمان بر روی تعداد ریشه جانبی نشان داد که بین دوزهای ۰/۰۵ و ۰/۰۱ EMS تاثیر معنی داری در سطح احتمال ۱٪ وجود داشته است که دوز ۰/۰۱ دارای تاثیر بیش

بحث

با توجه به نتایج به دست آمده در این پژوهش و پس از تجزیه و تحلیل داده ها، نتایج به دست آمده نشان داده اند که غلظت موتازن EMS به خصوص در دوز ۰/۰۱٪ بیش ترین اثر را بر روی خصوصیت های اندازه گیری شده که دارای اثر معنی داری هستند داشته است. نتیجه تجزیه داده نشان داد که دوز ۰/۰۱٪ EMS دارای بیش ترین اثر بر روی طول ساقه گیاه نعنای فلفلی را داشته و تاثیر معنی داری در سطح ۱٪ از خود نشان داده است و از آن جایی که این گیاه علفی بوده و دارای ساقه رونده می باشد با افزایش طول ساقه، تعداد برگ نیز افزایش یافته و در سطح ۵٪ دارای اثر معنی داری شده است. اما اثر دوز، زمان و اثر متقابل دوز و زمان بر روی متوسط طول برگ دارای اثر معنی داری نبوده است. نتایج حاصله نشان داد که دوز، زمان و اثر متقابل آن دو بر روی طول ریشه و تعداد ریشه هیچ گونه اثر معنی داری را نداشته و موتازن EMS نتوانسته است باعث ایجاد تغییرهایی در ناحیه ریشه گیاه شود. نکته قابل توجه در این تحقیق این بود که پس از تیمار نمونه های کشت بافتی با EMS در هر دو دوز مورد بررسی ریشه های جانبی (منظور ریشه هایی که از روی ساقه و یا از محل جوانه ها روی ساقه رشد کرده بودند است) که قبل از اعمال تیمار یا وجود نداشته یا بسیار کم بوده اند به سرعت تعداد این ریشه های جانبی افزایش پیدا نمود و باعث شد اثر دوزهای اعمال شده به خصوص ۰/۰۱٪ دارای تاثیر معنی داری در سطح ۱٪ شود. یکی دیگر از یافته های این پژوهش اثر ماده موتازن EMS بر روی تحریک رشد جوانه های جانبی بود به طوری که هر دو دوز EMS دارای اثر معنی داری در سطح احتمال ۵٪ بود و در بین این دو غلظت، دوز ۰/۰۱٪ دارای اثر بیش تری بود و رشد سریع جوانه های جانبی مشاهده شد. در بررسی اثر القای موتاسیون توسط موتازن شیمیایی EMS و روابط صفت هایی در اسپرس، تعداد ۴۰ ژنوتیپ موتانت نسل سوم به همراه ۳۹ ژنوتیپ غیر موتانت از نظر خصوصیت های مورفولوژیک و زراعی به مدت دو سال تحت شرایط مزرعه و مقایسه میانگین به تفکیک سال ها نشان داد که فامیل های موتانت در سال دوم پس از استقرار کامل از عمل کرد علوفه خشک و نسبت برگ به ساقه بیش تری نسبت به فامیل های غیر موتانت برخوردار بودند. (۲) در گزارشی، گیاهان تیمار شده با EMS و گیاهان بدون تیمار با EMS مورد بررسی با RAPD - PCR قرار گرفتند، با استفاده از پرایمر های استاندارد مشخص شد که تفاوت در باند های حاصل از DNA تکثیر شده محصول PCR گیاهان تیمار شده به مدت ۱۵ دقیقه با EMS نسبت به بقیه نمونه ها به وضوح دیده می شود. در بررسی های انجام شده در رابطه با

سنجش کلروفیل a و b به این نتیجه دست یافتند که نتایج حاصل از اندازه گیری مقادیر کلروفیل تفاوت معنی داری در هیچ یک از نمونه ها نشان نداد. ($P \geq 0/05$). (۵) نتایج حاصل از این آزمایش، این پروژه را که مبنی بر بی اثر بودن موتانت ها نسبت به ماده جهش زا در رابطه با میزان جذب کلروفیل می باشد را تأیید می کند. در پژوهشی که بر روی گیاه *Urgenia indica* (۱)، انجام شد، نشان داد که میزان کلروفیل در گیاهان موتانت تغییر معنی داری ایجاد نشد. (۳۸) اثر EMS را روی جوانه زنی گندم مورد مطالعه قرار داد و اعلام نمود که با افزایش غلظت موتازن، مقدار جوانه زنی کاهش می یابد که در این پروژه نیز به این نتیجه دست یافته شد که افزایش غلظت باعث از بین رفتن نمونه ها می شود. (۱۷) در گیاهانی که تحت تیمار EMS با غلظت ۱/۲، ۰/۸، ۰/۴ قرار گرفته بودند بیش ترین درصد نقص در بیوسنتز کلروفیل در گیاهانی که با دوز ۱/۲ درصد تیمار شده بودند ایجاد شد و به این نتیجه دست یافته شد که افزایش غلظت باعث از بین رفتن نمونه ها می شود. (۲۱) اثر غلظت های EMS را در تولید پایه های موتانت *M. truncatula* که در ژن های عامل گره زایی آن ها جهش رخ داده بود، مورد بررسی قرار داده اند و اعلام نموده اند که با افزایش غلظت میزان کشندگی نیز افزایش می یابد. (۱۰) در آزمایش های انجام شده بر روی برنج ذکر نموده اند که بین طول خوشه و میان گره ها هم بستگی مثبت و معنی داری وجود دارد که در این تحقیق به رابطه بین طول ساقه و تعداد جوانه پی برده که اثر مثبت و معنی داری بین آن دو وجود دارد. پاتیل و همکاران نیز که بر روی صفتهای کمی یک وارپته از سویا تحقیق کردند و گیاه را تحت تیمار با غلظت های ۰/۰۵، ۰/۱، ۰/۱۵ حجمی EMS قرار داده بودند مشاهده نمودند که درصد جوانه زنی در همه تیمارها به استثناء تیمار ۰/۰۵ EMS به طور معنی داری کاهش نشان داده است. (۱۳) نتایج مشابهی در سویا گزارش گردیده است. (۳۴) درصد بقا در آزمایشی که توسط آن ها صورت گرفت تحت تیمارهای موتازنی به حداقل ممکن کاهش یافت که در مقادیر بالای موتازن (۲۰ و ۲۵ کلپوراد اشعه گاما و ۰/۱۵ درصد EMS) و تیمار ترکیبی این دو نوع موتازن، کاهش آن معنی دار بوده است. تا به حال تحقیق های چندانی روی تاثیر موتازن EMS بر گیاهان دارویی چه در حالت مزرعه ای و چه در حالت کشت بافتی یا انجام نشده است یا این که گزارشی در این زمینه ارائه نشده است و بیش تر تاثیر این موتازن را بر روی بذرهای گیاهان مهمی مثل گندم و برنج انجام داده اند و با توجه به این که گیاه نعنای فلفلی از طریق بذر کشت و کار نمی شود تا به حال کاری در این زمینه بر روی این گیاه صورت نپذیرفته است. در گزارشی در مورد القای موتاسیون

در اسپرس نشان دادند که تیمارهای EMS تنوع قابل ملاحظه ای برای ارتفاع بوته، تعداد ساقه در بوته و تعداد شاخه فرعی (گل آذین) در توده های اسپرس مورد مطالعه ایجاد نمودند. نتایج نشان داد که در مجموع فامیل های موتانت دارای نسبت برگ به ساقه بیش تر و تعداد روز تا ۵۰٪ گلدهی کم تر بودند، در حالی که برای صفت هایی چون عمل کرد علوفه تر و خشک غیرموتانت ها بهتر عمل کردند. در مورد بقیه صفت ها نیز اختلاف معنی داری بین موتانت ها و غیرموتانت ها دیده نشد. (۳۵)

نتیجه گیری

غلظت موتازن EMS به خصوص در دوز ۰/۰۱٪ بیش ترین اثر را بر روی خصوصیت های اندازه گیری شده داشته است. هم چنین دوز ۰/۰۱٪ EMS دارای بیش ترین اثر بر روی طول ساقه گیاه نعنای فلفلی را داشته و تاثیر معنی داری در سطح ۱٪ از خود نشان داده است. با افزایش طول ساقه، تعداد برگ نیز افزایش یافته و در سطح ۵٪ دارای اثر معنی داری شده است. اما اثر دوز، زمان و اثر متقابل دوز و زمان بر روی متوسط طول برگ دارای اثر معنی داری نبوده است. نتایج حاصله نشان داد که دوز، زمان و اثر متقابل آن دو بر روی طول ریشه و تعداد ریشه هیچ گونه اثر معنی داری را نداشته و موتازن EMS نتوانسته است باعث ایجاد تغییرهایی در ناحیه ریشه گیاه شود. تیمار نمونه های کشت بافتی با EMS در هر دو دوز مورد بررسی ریشه های جانبی که قبل از اعمال تیمار یا وجود نداشته یا بسیار کم بوده اند به سرعت تعداد این ریشه های جانبی افزایش پیدا نمود و باعث شد اثر دوزهای اعمال شده به خصوص ۰/۰۱٪ دارای تاثیر معنی داری در سطح ۱٪ شود. در این پژوهش سعی شد تا با کاربرد غلظت های مختلف ماده موتازن EMS بهترین غلظت بر روی تغییر صفت های مورفولوژیک گیاه نعنای فلفلی در شرایط درون شیشه ای و قسمت مزرعه ای پیدا شود. لذا برای شناخت، بهره برداری و فرآوری این گیاه دارویی مهم و ایجاد اشتغال برای تحقیق های بیش تر پیشنهاد می شود که از سایر غلظت ها و زمان های متفاوت برای اعمال تیمار ماده موتازن EMS و بررسی خصوصیت های مورد اندازه گیری استفاده شود و هم چنین تحقیق های دیگری جهت استفاده از سایر مواد موتاسیونزا (شیمیایی و فیزیکی) بر روی گیاه نعنای فلفلی و بررسی اثرهای آن ها انجام شود.

سپاسگزاری

از مسئولین محترم دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری که ما را در انجام پژوهش فوق یاری نمودند، کمال تشکر و قدردانی را می نمائیم.

منابع

- ۱- امیدبگی ر. تولید و فراوری گیاهان دارویی. انتشارات آستان قدس رضوی، چاپ اول، جلد چهارم، چاپ اول، فصل نهم، ۱۳۸۹؛ ۴۲۳ صفحه.
- ۲- بقایی. م، و همکاران. دو فصلنامه ی علمی- پژوهشی تحقیقات ژنتیک و اصلاح گیاهان مرتعی و جنگلی ایران جلد ۱۸، شماره ی ۲، صفحه ی ۱۳۸۹، ۱۹۸-۱۸۱.
- ۳- پورشفیعی انارکی ف. تولید و نگهداری کشت سلولی گیاه *Nepeta persica* Bioss و مقایسه متابولیت های شده در تولید کالوس با گیاه کامل پایان نامه دکترای عمومی داروسازی، دانشکده داروسازی و علوم دارویی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، ۱۳۷۹؛ ۴۲ صفحه.
- ۴- زرگری ع .. گیاهان دارویی، پنج جلد، انتشارات دانشگاه تهران، ۱۳۶۸-۱۳۸۰، ۴۷۲۰ صفحه.
- ۵- سهی. ن، احسانپور.ع. ا. گروه زیست شناسی دانشگاه اصفهان. هفدهمین کنفرانس زیست شناسی ایران. ۱۳۹۱.
- مجیدی م.م. ارزانی ا. . ۱۳۸۴ بررسی القاء موتاسیون با اتیل متان سولفونات(EMS) در اسپرس(*Onobrychis viciifolia*). مجله علوم و صنایع کشاورزی ۱۹: ۱۶۷-۱۷۹.
- 6- Adam SKL, Wendel JF. Novel patterns of gene expression in polyploidy. *Trends in Genetics* (2005). 21(10)و 539-543.
- 7- Ahmadikhah A. *Advanced Genetics*. Publication of Gorgan University of Agricultural Sciences & Natural Resources. Gorgan, Iran (2008) . pp239-265. (In Farsi).
- 8- Aridogan BC, Mumcu E, Ozbasar D, Demirci M, Kaya S and Baydar H. Antimicrobial activity and chemical composition of some essential oils. *Arch Pharm. Res* (2002). 25 (6), 860 - 4.
- 9- Bahraminejad S, Asenntorfer RE, Riley IT, Zwer P, Schultz CJ and Schmidt O. Genetic variation of flavonoid defense compound concentration in oat (*Avena sativa* L.) entries and testing of their biological activity. *Australasian Plant Breeding Conference*, Christchurch, New Zealand (2008). 18 – 21, pp: 1127 - 32.
- 10- David Raja H, Arockiasamy DI. In vitro propagation of *Mentha viridis* L. From nodal and shoot tip explants. *Plant Tissue Culture and Biotechnology* (2008). 1,1-6.
- 11- Ezzat SM. In vitro inhibition of *Candida albicans* growth by plant extracts and essential oils. *World Journal Microbiology and Biotechnol* (2001). 757 - 9.
- 12- Foster S. Peppermint: *Mentha piperita*. American Botanical Council-Botanical Series (1996). 36, 3 - 8.
- 13- Fujii T. Effect of EMS on germination of einkorn wheat. *Infor mutation service* (1968). 67,30-33.
- 14- Ganzera M, Zhao J, Khan IA. *Hypericum perforatum* chemical profiling and quantitative results of St. John's Wort products by an improved high-performance liquid chromatography method. *Journal of Pharmaceutical Sciences*. (2002). 91, 623–630.
- 15- Hase Y, Akita Y, Kitamura S, Narumi I, Tanaka A. Development of an efficient mutagenesis technique using ion beams: Toward more controlled mutation breeding. *Plant Biotechnology* (2012). 29, 193-200.
- 16- Hase Y, Okamura M, Takeshita D, Narumi I, Tanaka A. Efficient induction of flower-color mutants by ion beam irradiation in petunia seedlings treated with high sucrose concentration. *Plant Biotechnology* (2010). 27, 99-103.
- 17- Hoffmann BG and Lunder LT. Flavonoids from *Mentha pipertia* leaves. *Planta Med* (1984). 50 (4), 361.

- 18- Ilirjana S, Ariana Y, Andon D. Induced mutations for improving production on bread and durum wheat. AIP Conference Proceedings (2007). 899, 747.
- 19- Iserin P. Encyclopedies des plants medicinal: identification, preparation, soins. Larousse/ VUEF (2001). 334 pp.
- 20- Jabeen N, Mirza B. Ethyl methane sulfonate (EMS) enhances genetic variability in *Capsicum annum*. Asian Journal of Plant Sciences (2002). 1, 425-428.
- 21- Jia Y, Xie J, Rutger JN. Development and characterization of katy deletion mutant populations for functional genomics of host-parasite interaction and rice improvement (2006). 1(1), 43-47.
- 22- Jens R. Monoterpene composition of essential oil from peppermint (*Mentha piperita* L.) with regard to leaf position using solid-phase micro extraction and gas chromatography/mass spectrometry analysis. J. Agric. Food Chem (1999). 47 (9), 3782 - 6.
- 23- Karamlou N. Study and standardization of essential oil of *Mentha piperita* cultivated in the different parts of Iran. Thesis, University of Tehran, Medical Science (1999). 38, 1-9.
- 24- Khademian R, Babaeian Jelodar N, Kianoosh Gh. Study of gamma radiation mutagenesis effects on some Iranian rice cultivars. Researches on Agricultural Sciences and Natural Resources of Khazar (2004). 2, 16-26. (In Farsi).
- 25- Liu BM, Wu YJ, JP Tong, Wu JD. A novel semidwarf mutant mutagenized with ion beam irradiation controlled by a dominant gene, SD-d(t). Rice Genetic Newsletter (2010). 25, 20-22.
- 26- Marzuk Z, Marzuk B, ehraief I and Boukef K. Analysis of Tunisian *Mentha pulegium* L. oils from Monastir. SIPAM (2006). 14, 682 – 725.
- 27- Mba C. Induced mutations unleash the potentials of plant genetic resources for food and agriculture. Agronomy (2013). 3, 200-231.
- 28- Mucciarelli M, Scannerini S, Berteau C and Maffei M. In vitro and *in vivo* peppermint (*Mentha piperita*) growth promotion by non-mycorrhizal fungal colonization. New Phytologist (2003). 158 (3), 579 – 91.
- 29- McCaskill D and Croteau R. Monoterpene and sesquiterpene biosynthesis in glandular trichomes of peppermint (*Mentha piperita*) rely exclusively on plastid-derived isopentenyl diphosphate. Planta (1995). 1432 - 2048.
- 30- Micke A. Mutation and in vitro mutation breeding. Bahar Samiullah Khan A, Kalani Publishers, Ludhiana, India (1999). pp 1-19.
- 31- Monna L, Kitazawa N, Yoshino R, Suzuki J, Masuda H, Maehara Y, Tanji M, Sato M, Nasu S, Minobe Y. Positional cloning of rice semidwarfing gene, *sd-1*: rice “green revolution gene” encodes a mutant enzyme involved in gibberellin synthesis. DNA Research (2002). 9, 11-17.
- 32- Naderi Shahab MA, Mehrpor SH, Jebelly M, Jafari AA. Mutagenesis effects of EMS and UV-C irradiation doses on *Medicago sativa* L. Iranian Journal of Rangelands and Forests Plant Breeding and Genetic Research (2007). 15, 183-195. (In Farsi).
- 33- Okamura M, Umemoto N, Onishi N. Breeding glittering carnations by an efficient mutagenesis system. Plant Biotechnology (2012). 29, 209-214.
- 34- Patil VP, Raut VM, Halvankar GB. Induced variation in soy bean variety Kalitur Bioigyanama (1985). 11, 249-255.
- 35- Pavela R. Insecticidal activity of some essential oils against larvae of *Spodoptera littoralis*

Fitoterapia (2005). 76 (7 - 8), 691 - 6.

36- Patnaik A, Chaudhary D, Rao GJN. Genetic improvement of long grain aromatic rices through mutation approach. *Plant Mutation* (2006). 1, 7-10.

37- Peirce A. The American Pharmaceutical Association practical guide to natural medicines. New York: William Morrow and Company, Inc. 1999.). 313, 241-242.

38- Phulari, S. Polyploidy breeding in *Urgenia indica* - to study the effect of colchicines treatment on morphological character of *Urgenia indica*. *Botany* (2011). 1, 207- 210.

39- Rakshit S, Kanzaki H, Matsumura H, Rakshit A, Fujibe T, Okuyama Y, Yoshida K, Oli M, Shenton M, Utsushi H, Mitsuoka C, Abe A, Kiuchi Y, Terauchi R Use of TILLING for reverse and forward genetics of rice. In: Meksem K, Kahl G (eds). *The Handbook of Plant Mutation Screening*. Wiley-VCH. Germany (2010). pp 187-197.

40- Saremi H. *Fusarium biology, ecology and taxonomy*. Jahade Daneshghahi Press, Mashhad (2005). 15: 40 - 47.

41- Shu QY, Lagoda PJJ. Mutation techniques for gene discovery and crop improvement. *Molecular Plant Breeding* (2007) 2, 193-195.

42- Tassou CC, Drosinos EH and Nychas GJE. Effects of essential oil from mint (*Mentha piperita*) on *Salmonella enteritidis* and *Listeria monocytogenes* in model food systems at 4° and 10°C. *Journal of Applied Microbiol* (1995). 78 (6), 593 – 600.

43- Toshio I, Sugimoto Y, Masuda H and Kamei C. Anti-allergic effect of flavonoid glycosides obtained from *Mentha pipertia* L. *Biological and Pharmaceutical Bulletin* (2002). 25 (2), 256.

44- Yadegariani D, Shakiba AM, Taghizadeh M, Rezaei MB, Gachkar L and Rassoli I. Biochemical activities of Iranian *Mentha piperita* L. and *Myrtus communis* L. essential oils. *Phytochem* (2006). 67, 1249 - 55.