

بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِیْمِ

خدایا

سکرت برای تمام بجندهای محبت بار، دستان یاری رسان،

برای همه آن عشق و محبت و چیزهایی سگفت انگیزی که دریافت کردم

تقدیرم

به پدرم، پدری که خودکاشت و داشت برای برداشت داشته ای ماندگار. اما افسوس که خود نیست تا برداشت خویش

بجندهی برب نشاند تا محنتی های روز و روزگارم آرامش یابد.

به مادرم، مادری که وصفش در کلام نمی کنجد و وجودش همه ی محبت اس

تقدیر و تشکر

سپاس خداوندی را که هرگاه خواندمش اجابت کرد و هرگاه خواستمش مرا فرا گرفت
و لذت دانش را به من چشانند و مرا لایق آموختن کرد. قدردانی می نمایم از مادر

مهربانم به پاس زحمات فراوانی که برای من متحمل شده اند و سالها نگاه نگران و لبهای دعاگوشان بدرقه راهم گشت، دستان پر تلاششان را می فشارم و بر قدم های پر مهرشان بوسه می زنم. از برادران عزیزم و خواهران مهربانم به پاس همراهی و حمایتشان صمیمانه سپاسگذارم.

سپاس ویژه خود را تقدیم می نمایم به استاد گرانقدر و بزرگووارم، سر کار خانم دکتر مریم جعفرخانی کرمانی که در تمام مراحل این پژوهش مرا مرهون راهنمایی های عالمانه و لطف صبورانه خود قرار دادند.

از استاد ارجمندم جناب آقای دکتر محمد اسماعیل امیری نهایت سپاس را دارم. از جناب آقای مهندس سیروس ودادی که زحمت مشاوره این پایان نامه را قبول نمودند کمال سپاسگذاری را دارم. از کارشناسان بخش کشت بافت و انتقال ژن پژوهشکده بیوتکنولوژی کرج به خصوص سر کار خانم مهندس زهرا السادات حسینی، همچنین آقایان فتحی و رستمی سپاسگذارم.

از تمامی دوستان و همکلاسی هایم به خصوص؛ خانمها: مهرناز انتصاری، مریم عبدالمحمدی، سمیه غارتی، سکینه باقری، لیلی پورحسینی، تکتم احمدی، سمیرا کهک، آزاده ایران نژاد، مائده جعفری راد و تمامی دوستانی که در تمام لحظات تحصیل یاورم بودند و وجودشان پشتوانه‌ی تلاشم، سپاس و قدردانی می نمایم.

زهرا آقچه کهریزی

اسفند ۸۹

چکیده

گل رز یکی از گیاهان زینتی مهم و با ارزش تجاری بالا در جهان به شمار می رود تولید ارقام و واریته های برتر همواره مد نظر بهنژادگران بوده است. ایجاد موتاسیون در شرایط درون شیشه یکی از روش های پایدار و موثر در اصلاح گیاهان زینتی است و یک روش سریع برای تولید و انتخاب ارقام موتانت جدید است. در برنامه های اصلاحی از طریق موتاسیون اولین مرحله تعیین دز مطلوب برای ایجاد موتاسیون (LD_{50}) بر حسب ۵۰ درصد کاهش رشد می باشد. در این تحقیق دزهای مختلف اشعه گاما (شامل ۲۰، ۳۰، ۴۰، ۵۰، ۶۰، ۷۰، ۸۰، ۹۰، ۱۰۰ گری) جهت تعیین (LD_{50}) در ریز نمونه های گره ژنوتیپ های مختلف رز شامل "آپولو"، "ماروسیا"، "دولسویتا"، "بلک باکارا" و "بیوتی بای اگر" مورد بررسی قرار گرفت. بدین منظور ۴۵ روز پس از پرتوتابی شاخص هایی مانند درصد زنده مانی، ارتفاع گیاهچه ها و تعداد برگ سبز اندازه گیری شد. ریز نمونه های برگ نیز با دزهای ۰ تا ۵۰ گری اشعه پرتوتابی شدند. ۴ هفته پس از پرتوتابی درصد باززایی مستقیم جهت تعیین LD_{50} در این ریز نمونه ها ثبت شد. بر اساس ضریب تبیین بالاتر در معادله رگرسیون خطی، شاخص زنده مانی شاخص مناسب تری جهت تعیین LD_{50} در ریز نمونه گره بود. نتایج نشان داد که LD_{50} برای ژنوتیپ های مختلف در ریز نمونه گره، متفاوت بود. محدوده دز تعیین شده برای ژنوتیپ "آپولو" ۷۰-۶۰ گری، برای "ماروسیا" ۶۰-۵۰ گری و برای ژنوتیپ های "دولسویتا"، "بلک باکارا" و "بیوتی بای اگر" ۵۰-۴۰ گری تعیین شد. LD_{50} برای ریز نمونه های برگ دو ژنوتیپ "آپولو" و "ماروسیا" بین ۳۰-۲۰ گری تعیین شد. نتایج مربوط به تخمین اندازه DNA نشان داد در تعدادی از نمونه ها تغییراتی در مقدار DNA مشاهده شد. در نمونه هایی که از نظر مورفولوژیکی تغییر داشتند مقدار DNA نسبت به نمونه های شاهد تفاوتی نداشتند. بررسی صفات مورفولوژیکی نشان داد که در محدوده دز مطلوب تعیین شده تغییرات مورفولوژیکی در شکل و اندازه برگ و تغییرات در شکل، فرم و رنگ گل مشاهده شد. در ژنوتیپ "آپولو" با رنگ گل قرمز یک موتانت با رنگ صورتی حاصل شد و تغییر در فرم گل و گلبرگ ها مشاهده شد. هم چنین تعداد گلبرگ ها در مقایسه با گل شاهد بیشتر بود.

واژه های کلیدی: رز، کشت بافت، اشعه گاما، موتاسیون، LD_{50} .

فهرست مطالب

عنوان	صفحه
فصل اول	
۱- مقدمه.....	۱
۱-۱ اهمیت پژوهش.....	۱
۱-۲ اهداف پژوهش.....	۴
فصل دوم	
۲- کلیات و بررسی منابع.....	۵
۱-۲ مشخصات گیاهشناسی رز.....	۵
۱-۱-۲ منشا و نامگذاری علمی.....	۵
۲-۱-۲ طبقه بندی رز ها.....	۷
۱-۲-۱-۲ رز های وحشی.....	۷
۲-۲-۱-۲ رز های قدیمی.....	۷
۳-۲-۱-۲ رز های جدید.....	۸
۳-۱-۲ مورفولوژی اندام های رویشی رز.....	۹
۴-۱-۲ مورفولوژی اندام های زایشی رز.....	۱۱
۲-۲ کشت بافت رز.....	۱۴
۱-۲-۲ اهمیت کشت بافت در اصلاح رز.....	۱۴
۳-۲-۲ باززایی رز.....	۱۵
۲-۴-۱ باززایی غیر مستقیم.....	۱۸
۲-۴-۱ باززایی مستقیم.....	۱۷

۱-۴-۲- گلدھی درون شیشه ای رز.....	۱۹
۲-۳- اصلاح رز.....	۲۳
۱-۳-۲ مطالعات سیتوژنتیکی.....	۲۴
۲-۳-۲ هیبریداسیون و تلاقی.....	۲۶
۳-۳-۲ انتقال ژن.....	۲۷
۴-۳-۲ اصلاح از طریق موتاسیون.....	۲۹
۱-۴-۳-۲ تاریخچه موتاسیون.....	۳۰
۲-۴-۳-۲ اهمیت استفاده از تکنیک های هسته ای در کشاورزی.....	۳۰
۳-۴-۳-۲ انواع موتاسیون.....	۳۱
۴-۴-۳-۲ انواع موتاژن ها.....	۳۲
۱- موتاژن های شیمیایی.....	۳۳
۲- موتاژن های فیزیکی.....	۳۴
۱-۲ پرتو های رادیو اکتیو (یون ساز).....	۳۴
۱-۱-۲ اشعه ایکس.....	۳۴
۲-۱-۲ اشعه گاما.....	۳۵
۳-۱-۲ ذرات آلفا.....	۳۵
۴-۱-۲ ذرات بتا.....	۳۵
۵-۱-۲ نوترون ها.....	۳۶
۲-۲ پرتو های غیر رادیواکتیو (غیر یون ساز).....	۳۶
۱-۲-۲ اشعه ماورای بنفش.....	۳۶

۳۷.....	۵-۴-۳-۲ بر هم کنش اشعه با ماده.....
۳۸.....	۶-۴-۳-۲ فیزیک پرتوتابی.....
۴۰.....	۷-۴-۳-۲ انواع سیستم های پرتوتابی.....
۴۱.....	۸-۴-۳-۲ موارد استفاده از موتاسیون.....
۴۲.....	۹-۴-۳-۲ اندام ها و اجزای قابل پرتوتابی در گیاهان.....
۴۳.....	۱۰-۴-۳-۲ سلول ها و اعضای مورد استفاده در کشت بافت.....
۴۳.....	۱۱-۴-۳-۲ عوامل موثر به حساسیت گیاه در مقابل اشعه.....
۴۳.....	الف- فاکتور های بیولوژیکی.....
۴۴.....	ب- فاکتور های محیطی.....
۴۴.....	۱- اکسیژن.....
۴۴.....	۲- محتویات آب.....
۴۴.....	۳- ذخیره کردن قبل از پرتوتابی.....
۴۵.....	۴- درجه حرارت.....
۴۵.....	ج- فاکتور های شیمیایی.....
۴۵.....	۱۲-۴-۳-۲ مشکلات موتاسیون.....
۴۶.....	۱۳-۴-۳-۲ دز.....
۴۶.....	۱۴-۵-۳-۲ معیار های مورد ارزیابی جهت تعیین دز مطلوب برای ایجاد موتاسیون.....
۴۷.....	الف- فاکتور های رشد.....
۴۷.....	ب- اثرات سیتولوژیکی.....
۴۸.....	ج- اثرات عقیمی.....
۴۸.....	۱۵-۵-۳-۲ مروری بر مطالعات انجام شده در اصلاح گیاهان زینتی از طریق موتاسیون.....
۵۲.....	۱۶-۵-۳-۲ اصلاح رز از طریق موتاسیون.....

فصل سوم

عنوان	صفحه
۱-۳ کشت بافت.....	۵۶
۱-۱-۳ تهیه نمونه گیاهی.....	۵۶
۱-۱-۲-۱ طرز تهیه محلول های ذخیره عناصر پرمصرف و کم مصرف محیط کشت MS.....	۵۶
۲-۲-۳-۳ محلول ذخیره آهن.....	۵۹
۳-۲-۱-۳ محلول ذخیره ویتامین ها و اسید های آمینه.....	۵۹
۴-۲-۱-۳ محلول ذخیره هورمون ها.....	۶۰
۵-۲-۱-۳ طرز تهیه محیط کشت MS.....	۶۰
۳-۱-۳ ضد عفونی کردن شاخسار ها و مرحله استقرار.....	۶۱
۴-۱-۳ مرحله پرآوری.....	۶۱
۲-۳ پرتوتابی.....	۶۲
۱-۲-۳ پرتوتابی جوانه های جانبی.....	۶۲
۲-۲-۳ پرتوتابی ریز نمونه های برگ.....	۶۴
۳-۲-۳ تعیین دز مطلوب اشعه گاما در ریز نمونه های جوانه جانبی.....	۶۴
۴-۲-۳ تعیین دز مطلوب اشعه گاما در ریز نمونه های برگ.....	۶۴
۵-۲-۳ نحوه واکشت نمونه های تیمار شده.....	۶۵
۶-۲-۳ انتقال به مرحله ریشه زایی.....	۶۵
۳-۳ بررسی های مورفولوژیکی.....	۶۷
۴-۳ بررسی های فلوسیتومتری جهت تخمین مقدار DNA.....	۶۷
۱-۴-۳ محلول های مورد نیاز.....	۶۸
۱-۴-۳-۱ بافر ایزولاسیون کننده.....	۶۸

عنوان	صفحه
۲-۱-۴-۳ محلول رنگ آمیزی.....	۶۸
۴-۱-۴-۳ RNase آنزیم.....	۶۸
۲-۴-۳ تهیه محلول ذخیره بافر ایزولاسیون هسته سلول.....	۶۹
۳-۴-۳ تهیه نمونه جهت تخمین میزان DNA.....	۶۹
۵-۳ روش تجزیه و تحلیل آماری داده ها.....	۷۱

فصل چهارم

۴- نتایج و بحث.....	۷۲
۱-۴ بررسی تعیین دز مطلوب اشعه گاما در ریزنمونه گره جهت ایجاد موتاسیون در پنج ژنوتیپ رز.....	۷۲
۱-۱-۴ مقایسه میانگین صفات اندازه گیری شده در ژنوتیپ "آپولو".....	۷۲
۲-۱-۴ مقایسه میانگین صفات اندازه گیری شده در ژنوتیپ "ماروسیا".....	۷۴
۳-۱-۴ مقایسه میانگین صفات اندازه گیری شده در ژنوتیپ "دولسویتا".....	۷۵
۴-۱-۴ مقایسه میانگین صفات اندازه گیری شده در ژنوتیپ "بلک باکارا".....	۷۶
۵-۱-۴ مقایسه میانگین صفات اندازه گیری شده در رقم "بیوتی بای اگر".....	۷۷
۲-۴ مقایسه تاثیر دز اشعه بر فاکتورهای رشد در ژنوتیپ های مختلف رز.....	۷۸
۱-۲-۴ درصد زنده مانی.....	۷۸
۲-۲-۴ ارتفاع گیاهچه ها.....	۷۹
۳-۲-۴ تعداد برگ سبز.....	۸۰
۳-۴ بررسی نتایج حاصل جهت تعیین دز مناسب در ریز نمونه های گره از طریق جبر رگرسیون.....	۸۱
۱-۳-۴ بررسی رابطه رگرسیونی دز های مختلف اشعه و صفت زنده مانی در ژنوتیپ های مختلف.....	۸۱

۲-۳-۴ بررسی رابطه رگرسیونی دز های مختلف اشعه گاما بر ارتفاع گیاهچه ها در ژنوتیپ های مختلف.....	۸۳
۳-۳-۴ بررسی رابطه رگرسیونی دز های مختلف اشعه گاما و تعداد برگ سبز در ژنوتیپ های مختلف.....	۸۵
۴-۴ مقایسه رابطه رگرسیونی شاخص های رشد و مقدار دز اشعه گاما.....	۸۷
۵-۴ تعیین ضریب همبستگی بین صفات مختلف رشد و اشعه گاما.....	۸۷
۶-۴ تعیین دز مناسب در ریزنمونه های گره ژنوتیپ های مختلف	۸۸
۷-۴ تاثیر اشعه گاما بر باززایی مستقیم در ریزنمونه های برگ.....	۸۹
۱-۷-۴ بررسی رابطه رگرسیونی دز اشعه و باززایی مستقیم در ریز نمونه برگ.....	۹۱
۲-۷-۴ تعیین دز مطلوب برای ایجاد موتاسیون در ریز نمونه های برگی.....	۹۲
۸-۴ گلدهی درون شیشه ای رز.....	۹۳
۱-۸-۴ تاثیر تنظیم کننده های رشد مختلف در القای گلدهی درون شیشه.....	۹۳
۹-۴ بررسی های موفولوژیکی.....	۹۵
۱۰-۴ اندازه گیری فلوسیتومتری جهت تخمین مقدار DNA.....	۱۰۱
۱۰-۴ بحث.....	۱۰۳
۱-۱۰-۴ تاثیر دز اشعه بر فاکتور های رشد و خصوصیات مورفولوژیکی و تعیین LD50.....	۱۰۳
۲-۱۰-۴ تاثیر پرتوتابی اشعه گاما بر مقدار DAN در ژنوتیپ های رز.....	۱۰۸
۳-۱۰-۴ گلدهی درون شیشه رز.....	۱۱۰
۱۱-۴ نتیجه گیری کلی.....	۱۱۲
۱۲-۴ پیشنهادات.....	۱۱۲
۱۲-۴ منابع	۱۱۳

فهرست جداول

عنوان	صفحه
جدول ۱-۳ توصیف خصوصیات انواع رزها.....	۱۰
جدول ۲-۲ مشخصات گل تعدادی از رزهای هیبرید.....	۱۰
جدول ۱-۳ مواد مورد نیاز برای تهیه محلول مادر عناصر پرمصرف در محیط کشت MS (۲۰x)....	۳
جدول ۲-۳ مواد مورد نیاز برای تهیه محلول مادر عناصر پرمصرف در محیط کشت MS (۱۰۰x).....	۷۳
جدول ۱-۴ تجزیه واریانس اثر دز اشعه و رقم و اثر متقابل آنها بر اساس طرح فاکتوریل در قالب..	۷۴
طرح کاملا تصادفی در فاکتورهای رشد.....	۷۴
جدول ۲-۴ مقایسه میانگین فاکتورهای رشد در ژنوتیپ "آپولو" در دزهای مختلف اشعه.....	۷۶
جدول ۳-۴ مقایسه میانگین فاکتورهای رشد در ژنوتیپ "ماروسیا" در دزهای مختلف اشعه.....	۷۷
جدول ۴-۴ مقایسه میانگین فاکتورهای رشد در ژنوتیپ "دولسویتا" در دزهای مختلف اشعه.....	۷۸
جدول ۵-۴ مقایسه میانگین فاکتورهای رشد در ژنوتیپ "بلک باکارا" در دزهای مختلف اشعه.....	۷۸
جدول ۶-۴ مقایسه میانگین فاکتورهای رشد در رقم "بیوتی بای اگر" در دزهای مختلف اشعه..	۷۹
جدول ۷-۴ مقایسه ضریب تبیین بدست آمده در رابطه رگرسیونی خطی مقدار دز اشعه و درصد	زنده مانی، ارتفاع گیاهچه ها و تعداد برگ سبز در ژنوتیپ های مختلف رز در ریز نمونه گره.....
جدول ۸-۴ مقادیر ضریب همبستگی بین صفات مختلف رشد و دز اشعه گاما.....	۸۷
جدول ۹-۴ دز تعیین شده در ژنوتیپ های مختلف رز بر اساس معادله رگرسیونی.....	۸۸
جدول ۱۰-۴ جدول تجزیه واریانس اثر دز اشعه گاما و ژنوتیپ بر اساس طرح فاکتوریل	در قالب طرح کامل تصادفی بر درصد باززایی مستقیم ریزنمونه های برگ کامل.....
جدول ۱۱-۴ مقایسه ضریب تبیین بدست آمده در رابطه رگرسیونی خطی مقدار دز اشعه و درصد	

- باززایی مستقیم در ژنوتیپ های مختلف رز در ریز نمونه برگ..... ۹۰
- جدول ۴-۱۲ دز مطلوب تعیین شده در ریز نمونه برگ..... ۹۲
- جدول ۴-۱۳ تجزیه واریانس اثر دو هورمون BAP و SA و اثر متقابل آن ها بر اساس طرح فاکتوریل در قالب طرح کامل تصادفی در ژنوتیپ دولسویتا..... ۹۳

فهرست نمودارها

- نمودار ۴-۱ نمودار مقایسه میانگین تاثیر اشعه گاما بر درصد زنده مانگی گیاهچه ها در ژنوتیپ های مختلف رز ۷۹
- نمودار ۴-۲ نمودار مقایسه میانگین تاثیر اشعه گاما بر ارتفاع گیاهچه ها در ژنوتیپ های مختلف رز ۸۰
- نمودار ۴-۳ نمودار مقایسه میانگین تاثیر اشعه گاما بر تعداد برگ سبز گیاهچه ها در ژنوتیپ های مختلف رز..... ۸۰
- نمودار ۴-۴ رابطه رگرسیونی دز اشعه گاما و درصد زنده مانگی (الف) در ژنوتیپ "آپولو" (ب) "ماروسیا" (ج) "دولسویتا" (د) بلک باکارا (ه) "بیوتی بای اگر" زنده مانگی گیاهچه ها در ژنوتیپ "آپولو" .. ۸۲
- نمودار ۴-۵ رابطه رگرسیونی دز اشعه گاما و ارتفاع گیاهچه ها (الف) در ژنوتیپ "آپولو" (ب)..... ۸۴
- نمودار ۴-۶ رابطه رگرسیونی دز اشعه گاما و تعداد برگ سبز (الف) در ژنوتیپ "آپولو" (ب) "ماروسیا" (ج) "دولسویتا" (د) بلک باکارا (ه) "بیوتی بای اگر"..... ۸۶
- نمودار ۴-۷ مقایسه میانگین در صد باززایی مستقیم و دز اشعه در ژنوتیپ های "آپولو" و "ماروسیا"..... ۹۰

- نمودار ۴-۸ رابطه رگرسیونی دز اشعه گاما و درصد باززایی مستقیم در ژنوتیپ "آپولو" و "ماروسیا"..... ۹۱
- نمودار ۴-۹ اثر هورمون BAP بر گلدهی درون شیشه رز ۹۴
- نمودار ۴-۱۰ اثر هورمون SA بر گلدهی درون شیشه ای..... ۹۴
- نمودار ۴-۱۱ مقایسه میانگین اثر متقابل دو هورمون BAP و SA بر روی درصد گلدهی درون شیشه رز در ژنوتیپ "دولسویتا"..... ۹۴
- نمودار ۴-۱۲ اثر دزهای مختلف اشعه گاما بر مقدار DNA هسته‌ای در ژنوتیپ‌های مختلف رز..... ۱۰۲

فصل اول مقدمه

- مقدمه

۱-۱ اهمیت پژوهش

ایران با دارا بودن ۳۰۰۰ هکتار سطح زیر کشت گل و گیاهان زینتی نزدیک به یک درصد از کل سطح زیر کشت جهان را به خود اختصاص داده است. این موضوع سبب می گردد تا همواره این انتظار معقول که یک درصد ارزش گردش پول در بخش صادرات و واردات جهان که بیش از ۲۰ میلیارد دلار است با تولیدات مطلوب در این بخش به کشور وارد شود. در حال حاضر به علت عدم وجود تداوم و کمیت متناسب تولید در طول سال و عدم احراز بعضی از شاخص های کیفی میزان صادرات کشور با این رقم فاصله فاحشی داشته، به طوری که آمارهای رسمی سال ۱۳۷۸ نشان از ۲ میلیون دلار صادرات در بخش گل و گیاه دارد که این ضعف ناشی از عدم وجود بهینه سازی در این بخش می باشد. گل رز یکی از مهمترین گل های جهان به شمار می رود که ارزش تجاری بالایی در زمینه زینتی و دارویی دارد و به صورت گل شاخه بریده، گلدانی و باغی در سطح وسیع استفاده می شود. سطح زیر کشت رز در ایران ۵۷۷/۳ هکتار می باشد. ایران از نظر تولید گل در جهان رتبه ۱۷ و در عرصه صادرات گل رتبه ۱۰۷ جهان است (آمار نامه وزارت جهاد کشاورزی، ۱۳۸۷). گل رز از عمده ترین محصولات گل بریده در جهان است لذا تولید گیاهان جدید رز یکی از اهداف مهم در این گیاهان می باشد. بر طبق آمار وزارت جهاد کشاورزی، ایران هر ساله نزدیک به ۱ میلیون قلمه رز از کشور های اروپایی وارد می نماید. با قیمت تقریبی هر قلمه ۲-۴ یورو واردات رز هر ساله هزینه هنگفتی بر منابع ارزی کشور تحمیل می کند. ضرورتهای انجام این پروژه نیاز کشور را به این گیاهان وارداتی کاهش داده و باعث عدم خروج قابل ملاحظه ای ارز در خصوص تهیه این اقلام می گردد. لذا می توان با استفاده از روش

های سریع تولید رز و تولید گیاهان جدید واردات را کاهش داد و زمینه ای برای افزایش صادرات رز ایجاد کرد.

اولین استفاده مهم تکنیک کشت بافت برای تکثیر سریع گیاهان و تولید انبوه آنها بوده و در سال های اخیر تکنولوژی کشت بافت برای دستورزی ژنتیکی مورد استفاده قرار گرفته است که دارای پتانسیل منحصر به فرد برای تکمیل روش های مرسوم اصلاح می باشد. در هر برنامه به نژادی ایجاد تنوع برای بهبود خصوصیات آن گیاه ضروری است. القا موتاسیون یکی از راه های بسیار موثر در افزایش منابع ژنتیکی طبیعی و بهبود معرفی کولتیوارهای جدید در بین محصولات که از طریق بذر و یا از طریق رویشی تکثیر می شوند، می باشد. استفاده از روش های اصلاحی مناسب جهت بهبود کمی و کیفی محصولات امری ضروری است. لازمه شدت بخشیدن به روش اصلاحی توسعه ژنتیکی ماده اولیه اصلاحی برای انتخاب می باشد که اصلاح به روش موتاسیون در نیل به این هدف نقش مهمی را ایفا می نماید. موتاسیون ها تغییرات ژنوتیپ یعنی تغییرات قابل وراثت هستند که خود را در معیار واکنش تغییر یافته گیاه موتاسیون یافته در مقایسه با اجداد موتاسیون نیافته نشان می دهند. در واقع موتاسیون ها به همراه ترکیبات حاصل از تلاقی ها مبدا تنوع ژنتیکی می باشند. از طریق موتاسیون ها نه تنها فرم های گیاهی یک جمعیت به میزان یک ژنوتیپ، بلکه با توجه به امکان ترکیب های بعدی موتانت با ژنوتیپ های موجود به میزان چندین ژنوتیپ غنی تر می گردد (هنر نژاد، ۱۳۷۲). موتاسیون برای بهبود ویژگی هایی مانند رنگ گل، مورفولوژی گل، گل آذین، شاخص های برگ (فرم و اندازه برگ)، شاخص های رشد و ویژگی های فیزیولوژیکی (شامل پاسخ به فتوپریود، زود گلدهی و مقاومت به تنش های محیطی و غیرمحیطی) به کار می رود. بنابراین گیاهان زینتی دارای تکثیر رویشی، سیستم های ژنتیکی ایده آلی برای اصلاح به روش موتاسیون داشته و به بسیاری از خصوصیات تجاری مانند صفات گل یا عادات رشد پاسخ مثبت می دهند (شیبانا، ۲۰۰۸). تحقیقات و بررسی ها نشان دادند در برنامه

های کوتاه مدت اصلاحی، روشهای القای موتاسیون می توانند فراوانی موتاسیون ژنی، ایجاد ژرم پلاسما جدید و کولتیوارهای جدید را افزایش دهند. در مقایسه با سایر روشهای اصلاحی، اصلاح از طریق موتاسیون در گیاهانی که به صورت رویشی ازدیاد می یابند مزیت های منحصر بفردی وجود دارد مانند فراوانی تنوع که می تواند صد یا هزار برابر بیشتر از فراوانی موتاسیون طبیعی باشد و طیف تنوع آن نیز افزایش نشان می دهد که در میان آنها تنوع های مفید به طور معنی داری نیز افزایش می یابد، حتی بعضی از موتاسیون های نادر که به وقوع پیوستن آنها در حالت طبیعی آسان نیست و از طریق تلاقی نیز به وجود نمی آیند نیز از این طریق اتفاق می افتد. با استفاده از روشهای ریزازدیادی، موتانت گزینش شده را میتوان به طور سریع تکثیر کرد (وانگ و لوکسیانگ، ۲۰۰۰). بسیاری از گونه های زینتی به صورت رویشی و غیر جنسی ازدیاد می یابند بنا براین تشخیص، گزینش و نگهداری موتانت ها در نسل اول آسانتر می باشد. روشهای مورد نیاز در القاء موتاسیون مانند استفاده از دزهای تفکیک شده و پرتوتابی پی در پی در ترکیب با کشت درون شیشه ای باعث موفقیت هایی در گونه های هموزیگوس و پلی پلوئید شده است. موتاسیون یک روش خوب برای ایجاد تنوع ژنتیکی در گیاهان زینتی می باشد. این روش در بسیاری از مراکز شرکتهای و موسسات اصلاح گیاهان زینتی به صورت تجاری استفاده می شود (اسچوم، ۱۹۹۸).

ترکیب کشت درون شیشه ای و موتاسیون در یک برنامه اصلاحی یکی از کوتاه ترین چرخه های اصلاحی به شمار می رود که با کاهش هزینه های ایجاد گیاه جدید همراه است. در بین تکنیک ها و منابع ایجاد تنوع موتاژن های فیزیکی پتانسیل خوبی برای اصلاح گیاهان از خود نشان داده اند و در حال حاضر وقتی که هدف برنامه های اصلاحی حفظ تمام صفات یک رقم و بهبود تعداد کمی از صفات خاص باشد تابش اشعه و تکثیر شاخه های جانبی در محیط درون شیشه راحت ترین و مناسب ترین روش محسوب می شود (پردیتری و دی ویرجیلیو، ۲۰۰۷). به علت ارزش اقتصادی بالای گل رز، رز های زیادی با استفاده از موتاژن های شیمیایی

مثل اتیل متان سولفانات و دی اتیل سولفانات و موتازن های فیزیکی مخصوصاً اشعه ایکس و گاما ایجاد شده اند که در این آزمایشات شاخص های گل، مثل رنگ گل، شکل گل و گلدهی تغییر یافته اند (پاسار، ۲۰۰۴).

عوامل فیزیکی جهش زا شامل پرتوهای یونیزان و غیر یونیزان می باشد. پرتوهای یونیزان بر دو نوع هستند، پرتوهای الکترومغناطیسی و پرتوهای ذره ای که از پرتوهای الکترومغناطیسی می توان به اشعه ایکس و گاما و از پرتوهای ذره ای می توان به اشعه الفا، بتا، پروتون ها و نوترون ها اشاره نمود و از پرتوهای غیر یونیزان می توان به اشعه ماورای بنفش که معمولاً برای پرتوتابی دانه های گرده استفاده می شود اشاره نمود.

گونه های یک جنس و حتی ارقام یک گونه به دلیل ساختمان ژنتیکی حساسیت متفاوتی به پرتوتابی نشان می دهند که این حساسیت بستگی به ژنوتیپ، سن بافت یا گیاه، مرحله نمو، شدت تابش، مدت زمان تابش اشعه و غیره بستگی دارد که با افزایش بیش از حد تابش مرگ و میر افزایش می یابد. تیمار بهینه تابش را معمولاً با معیار هایی مثل LD₅₀ تعیین می کنند (داتا، ۲۰۰۵).

۱-۲ اهداف پژوهش:

۱- بهینه سازی روش القاء موتاسیون های فیزیکی در پنج ژنوتیپ تجاری رز ("آپولو"، "ماروسیا"،

"دولسویتا"، "بلک باکارا" و "بیوتی بای اگر")

۲- تعیین دز مطلوب اشعه گاما برای القا موتاسیون در ژنوتیپ های مذکور

۳- ایجاد ژنوتیپ جدید رز از طریق پرتوتابی اشعه گاما

۴- اندازه گیری مقدار DNA هسته ای در دزهای مختلف اشعه گاما و ژنوتیپ های مختلف رز

۵- القا گلدهی درون شیشه ای رز جهت انجام بررسی های مورفولوژیکی در شرایط درون شیشه

فصل دوم

بررسی منابع



۱-۲ مشخصات گیاهشناسی رز

۱-۱-۲ منشا و نامگذاری علمی