

الله
بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِيْمِ

1.9V0V



دانشکده کشاورزی

گروه گیاه‌پزشکی

پایان نامه تحصیلی برای دریافت درجه کارشناسی ارشد بیماری شناسی گیاهی

بررسی خصوصیات بیولوژیکی و ویژگی های ژنوم جدائیه های ایرانی
ویروس موزاییک کدو

استاد راهنما:

دکتر حسین معصومی

استادان مشاور:

دکتر جهانگیر حیدر نژاد

دکتر اکبر حسینی پور

۱۳۸۷/۰۸/۲۷

مؤلف:

نجمه شمشیری

شهریور ماه ۱۳۸۷

ب

۱۰۹۷۵۷



دانشگاه شهریار

این پایان نامه به عنوان یکی از شرایط احراز درجه کارشناسی ارشد به

گروه گیاه‌پژوهی
دانشکده کشاورزی
دانشگاه شهید باهنر کرمان

تسلیم شده است و هیچ گونه مدرکی به عنوان فراغت از تحصیل دوره مذبور شناخته نمی‌شود.

دانشجو: نجمه شمشیری

استاد راهنمای: دکتر حسین معصومی

استاد مشاور اول: دکتر جهانگیر حیدر نژاد

استاد مشاور دوم: دکتر اکبر صیبی پور

داور: دکتر غلامعباس محمدی

معاونت پژوهشی و تحصیلات تکمیلی یا نماینده دانشکده: دکتر محمدحسن قولادی

حق چاپ محفوظ و مخصوص دانشگاه است.



تقدیم به:

یکتا پروردگار جهان و بزرگ آموزگار هستی

تقدیم به:

روان پاک مهندس علیرضا افضلی پور و بانو فاخره صبا

تقدیم به:

پدر و مادر عزیزم که دعای آنها سرمایه زندگی ام است.

تقدیم به:

خواهر مهربانم که همیشه و در همه حال بی ریاترین محبت ها را نثارم کرد.

تقدیم به:

اولین و مهربانترین آموزگارانم آنانکه القبای عشق را چه زیبا برایم هجی کردند.

سپاس گزاری:

پروردگارا، تو را سپاس که مرا در این مسیر قرار دادی و در هیچ زمان تنها یم نگذاشتی
و به من آموختی که همانا پس از هر سختی آسایشی است.

برترین سپاس را تقدیم استاد ارجمند جناب آقای دکتر معصومی می نمایم. پندار،
گفتار و کردار نیک ایشان در وصول به این مقصود پیوسته چون چراغی فرارویم بود.
بی گمان شاگردی این استاد فرزانه برای همیشه مایه فخر و مبارات من خواهد بود.

از اساتید مشاور بزرگوارم جناب آقای دکتر حیدر نژاد و جناب آقای دکتر حسینی پور
که در طول این مدت مرا همفکری و همراهی نمودند، سپاسگزارم.

با تشکر از جناب آقای دکتر محمدی که زحمت داوری پایان نامه را به عهده گرفتند.

از اساتید محترم دوران تحصیلم آقایان پروفسور شهیدی، دکتر احمدی، دکتر تکلوزاده،
مهندس شعبانیان، مهندس خیراندیش و خانم ها مهندس لسانی، مهندس عقیقی، مهندس
لری، مهندس لطیفی و مهندس ابراهیمی و خانم ها احمدی و حبیبی سپاسگزارم.

ارج می نهم همدلی دو خواهر مهربانم خانم ها شهدایی و ابراهیمی را که لحظه ای در
این مسیر صعب همراهی مهربانانه شان را از من دریغ نداشتند.

از دوستان عزیزم خانم ها شمس الدین سعید، یوسف زاده، علوی، مظفری، شجاعی،
سلامجه، شریفی (مریم)، سالاری، حسینی، شریفی (فاطمه)، آرام، فاضلی، خراسانی،
منگلی، کیوانی، محمدی، جعفری نژاد و بهارلوئی صمیمانه تشکر می نمایم.

چکیده:

یکی از ویروس های آلوده کننده کدوئیان ویروس موزاییک کدو یا (SqMV) است. این ویروس از خانواده *Comoviridae* و جنس *Comovirus* می باشد. پیکره ها ایزو متیریک و ژنوم آن به صورت دو قطعه آر.ان.ای تک لای مثبت (B-RNA, M-RNA) هستند. دو پیکره B و M هریک حاوی یک رشته آر.ان.ای و پیکره T خالی از ژنوم است. SqMV دارای دو عدد پروتئین پوششی می باشد که هردو توسط M-RNA کد می شوند. در مطالعه ای که به منظور شناسایی و تعیین پراکنش این ویروس در مناطقی از ایران طی ماههای خرداد تا اوت مهر ۸۵ انجام گردید، تعداد ۱۶۱ نمونه گیاهی از مزارع کدوئیان استان های بوشهر، یزد، آذربایجان شرقی، خراسان رضوی و همدان بر مبنای علائم جمع آوری شد. به منظور تائید آلودگی نمونه ها از آزمون های الایزا استفاده گردید. در مجموع از ۱۶۱ نمونه تنها ۸ نمونه به ویروس موزاییک کدو (۱ نمونه از یزد و ۷ نمونه از خراسان رضوی) آلود بودند که نشان دهنده گسترش بسیار محدود این ویروس در کشور می باشد. با توجه به اینکه تا کنون هیچ گونه مطالعه ای در مورد وضعیت مولکولی ویروس موزاییک کدو در ایران انجام نشده و همچنین در سطح جهانی هم تعداد محدودی گزارش از ژنوم این ویروس ثبت شده است، هدف اصلی این تحقیق، مطالعه ژنوم کامل ویروس و مقایسه جدایه های ایرانی با جدایه های گزارش شده در دنیا، می باشد. به این منظور چهار جدایه به ترتیب یک جدایه از یزد (YAZ-YAZ)، یک جدایه از تاییاد استان خراسان رضوی (KHO-TAY) و دو جدایه از تربت جام استان خراسان رضوی (KHO-TOR 1, KHO-TOR 2) انتخاب شدند. در جدایه های یزد و تاییاد هر دو RNA-1, RNA-2 و در جدایه های تربت جام هر دو قطعه ژن پروتئین پوششی ویروس تکثیر و همسانه سازی گردیدند. جهت بررسی دامنه میزانی چهار جدایه مورد نظر، از گیاهان آزمون متعلق به چهار خانواده *Cucurbitaceae*, *Chenopodiaceae*, *Leguminosae* و *Solanaceae* استفاده گردید. نتایج نشان داد جدایه های ایرانی به دست آمده تنها قادر به آلودگی گیاهان خانواده *Cucurbitaceae* به استثنای هندوانه هستند. نتایج آزمون الایزا هم مؤید این مطلب بود. علائم SqMV بر روی کدوئیان مایه زنی شده در گلخانه به صورت موزاییک، دندانه دار شدن حاشیه برگ ها، لکه های زرد بر روی برگ ها و خصوصاً در مورد طالبی، علائم به صورت رگبرگ نواری شدید دیده شد. از روی RNA-1 ویروس موزاییک کدو ۵ پروتئین کد می شوند که ترتیب قرارگیری ژن های کد کننده این پروتئین ها از سمت ۵' به ۳' ژنوم به ترتیب زیر می باشد: VPg, Helicase, Protease cofacto, Protease RdRp و RdRp به منظور تکثیر طول کامل RNA-1 ابتدا از روی RNA-1 تکثیر گردید. برخی از این پرایمرها قادر به تکثیر قطعه کامل تعیین ترادف شده است، تعداد ۷ پرایمر طراحی گردید. برخی از این پرایمرها قادر به تکثیر قطعه مورد نظر نبودند. به همین دلیل، بعد از تکثیر و همسانه سازی و همچنین تعیین ترادف سایر قطعات با توجه به دو قطعه قرار گرفته در دو طرف ناحیه تکثیر نشده، پرایمر جدید طراحی می شد. بعد از تکثیر قطعات مختلف نام برده شده، با در کنار هم قرار دادن آنها و حذف نواحی دارای همپوشانی طول کامل RNA-1 حاصل شد. همچنین در بازک ژن از روی جدایه ژاپنی محل آغاز و پایان ساخت هر پروتئین مشخص

گردید و به این ترتیب ترادف نوکلئوتیدی هریک از ژن‌ها به طور جداگانه به دست آمد. با استفاده از نرم افزار DNAMAN هر یک از ژن‌ها به رشتہ پروتئینی ترجمه گردید و سپس با استفاده از همین نرم افزار، درخت فیلوژنتیکی به منظور مقایسه جدایه‌های ایرانی و جدایه‌های موجود در بانک ژن برای هر یک از ژن‌ها به طور جداگانه و برای RNA-1 به صورت کلی ترسیم شد. در تمامی موارد درصد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی و اسید آمینه ای هم محاسبه گردید. درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادف نوکلئوتیدی ژن Protease cofactor و ژن VPG جدایه‌های ایرانی SqMV و سایر جدایه‌های موجود در بانک جهانی ژن بیانگر تشابه دو جدایه ایرانی با جدایه ژاپنی است، به گونه‌ای که در یک زیر‌گروه جداگانه قرار می‌گیرند و به ترتیب با Bootstrap ۶۴ و ۸۹ درصد از جدایه چینی مجزا می‌شوند. از نظر ترادف نوکلئوتیدی ژن Protease cofactor هر دو جدایه ایرانی به میزان ۸۸/۸ درصد با جدایه ژاپنی و از نظر ترادف اسید آمینه بیشترین تشابه به میزان ۹۶/۸ درصد بین جدایه ژاپنی و جدایه یزد می‌باشد. از نظر ترادف نوکلئوتیدی ژن VPG بیشترین تشابه بین جدایه‌های ایرانی و جهانی، بین جدایه ژاپنی و جدایه تاییاد به میزان ۹۲/۹٪ می‌باشد. ترادف اسید آمینه پروتئین این ژن بیانگر تشابه صد درصدی تمامی جدایه‌ها است.

دو درخت فیلوژنتیک رسم شده با استفاده از ترادف نوکلئوتیدی ژن‌های Helicase و Protease با یکدیگر تشابه دارند. در مورد هر دو ژن، دو جدایه ایرانی در یک زیر‌گروه و جدایه‌های جهانی در یک زیر‌گروه مجزا قرار می‌گیرند. درصد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی و اسیدهای آمینه دو جدایه ایرانی به ترتیب ۹۶/۸ و ۹۹/۲ درصد برای ژن Helicase و ۹۷/۹ و ۱۰۰ درصد برای ژن Protease می‌باشد.

ژن‌های Comovirus در طبقه‌بندی جنس LCP (RdRp) RNA dependent RNA polymerase و LCP در طبقه‌بندی جنس RdRp نقش مهمی دارند، به گونه‌ای که اعضای مختلف این جنس بایستی از نظر ترادف اسیدهای آمینه پروتئین این دو ژن، بیش از ۷۵٪ تشابه داشته باشند. علاوه بر دو جدایه ژاپنی و چینی موجود در بانک جهانی ژن که شامل ترادف کامل RNA-1 می‌باشند، یک جدایه از آمریکا و یک جدایه از یونان هم وجود دارند که تنها ژن RdRp در آنها تعیین ترادف شده است. درخت فیلوژنتیک برای این ژن با استفاده از تمامی این جدایه‌ها ترسیم شد. بر مبنای این درخت جدایه‌های SqMV در دو گروه جداگانه I و II قرار می‌گیرند. گروه I شامل دو زیر‌گروه A (جدایه‌های ژاپن و یونان) و زیر‌گروه B (جدایه‌های چین و آمریکا) می‌باشد. جدایه‌های ایرانی در زیر‌گروه II قرار می‌گیرند. بیشترین تشابه بین جدایه‌های ایرانی و جهانی از نظر ترادف نوکلئوتیدی و ترادف اسید آمینه این ژن به ترتیب بین جدایه یزد و ژاپن به میزان ۸۹/۴٪ و بین جدایه یونان و هر دو جدایه ایرانی به میزان ۹۸/۸٪ می‌باشد. همچنین کمترین تشابه بین جدایه‌های ایرانی و جهانی از نظر ترادف نوکلئوتیدی و ترادف اسید آمینه این ژن به ترتیب بین KHO-TAY و R-SqMV به میزان ۸۶/۴٪ و بین جدایه چینی و هر دو جدایه ایرانی به میزان ۹۷/۱٪ می‌باشد.

به طور کلی از نظر ترادف نوکلئوتیدی کامل RNA-1 جدایه ایرانی یزد با همولوژی ۸۸/۳٪ با جدایه ژاپن و جدایه ایرانی تاییاد با همولوژی ۸۷/۱٪ با جدایه چین شباهت دارند. از نظر ترادف اسید آمینه کامل RNA-1 نیز هر دو جدایه ایرانی بیشتر به جدایه کشور ژاپن شباهت دارند.

از روی RNA-2 ویروس موزاییک کدو سه پروتئین کد می شوند که ترتیب قرار گیری ژن های کد کننده این پروتئین ها از سمت ۵ به ۳ ثنومن به ترتیب زیر می باشد: Large Movement Protein، Small Coat Protein و Coat Protein. بر اساس درخت فیلوژنتیک ترسیم شده برای ترادف نوکلئوتیدی ژن پروتئین حرکتی، جدایه های ایرانی در گروه I قرار می گیرند که با ۹۴٪ از جدایه های جهانی که در گروه II قرار می گیرند، مجزا می شوند. در میان جدایه های جهانی نیز جدایه های ژاپن و Kimble در زیر گروه A و جدایه های چین و Arizona در زیر گروه B قرار می گیرند. در صد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی ژن پروتئین حرکتی بیانگر تشابه بالای دو جدایه ایرانی (۹۸/۲٪) می باشد. همچنین در صد همولوژی ترادف اسید آمینه پروتئین حرکتی جدایه های ایرانی به میزان ۹۹/۴٪ تعیین شده است. بیشترین و کمترین میزان تشابه بین جدایه های ایرانی و جهانی از نظر ترادف اسید آمینه این ژن به ترتیب بین جدایه های تاییاد با Kimble و ژاپن به میزان ۹۸/۱٪ و یزد با آریزونا به میزان ۹۶/۱٪ می باشد. درخت فیلوژنتیک ترسیم شده برای ترادف نوکلئوتیدی قطعات بزرگ و کوچک ژن پروتئین پوششی به هم شیوه می باشد به گونه ای که جدایه های جهانی در یک گروه و جدایه های ایرانی در یک گروه جداگانه قرار می گیرند. تفاوت عمده در ارتباط جدایه های ایرانی با یکدیگر است. بر اساس درخت فیلوژنتیک ترسیم شده برای ترادف نوکلئوتیدی قطعه بزرگ ژن پروتئین پوششی جدایه های KHO-TOR ۲ و YAZ-YAZ به یکدیگر شیوه بوده که با ۶۰ درصد از جدایه KHO-TAY مجزا می شوند. این جدایه نیز با ۸۲ درصد از جدایه ۱ KHO-TOR فکیک می شود. در حالی که بر اساس درخت فیلوژنتیک ترسیم شده برای ترادف نوکلئوتیدی قطعه کوچک ژن پروتئین پوششی، جدایه های ۱ KHO-TOR و ۲ KHO-TOR به هم شیوه بوده و با ۶۱ درصد از جدایه های KHO-TAY و YAZ-YAZ جدا می شوند.

به طور کلی بر اساس ترادف نوکلئوتیدی کامل RNA-2 و بر خلاف مناطق مشترک جداسازی جدایه ها، جدایه های چین و آریزونا در یک زیر گروه مجزا قرار گرفته و با ۱۰۰ درصد از جدایه های ژاپن و Kimble جدا می شوند. دو جدایه ایرانی نیز در یک گروه جداگانه قرار می گیرند. بیشترین درصد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی کامل RNA-2 بین جدایه KHO-TAY و Y-SqMV است. همچنین بیشترین درصد همولوژی بین جدایه های جهانی بین جدایه های چین و آریزونا به میزان ۹۹٪ می باشد. بیشترین درصد همولوژی ترادف اسید آمینه RNA-2 بین جدایه های KHO-TAY و Kimble به میزان ۹۶/۸ درصد و در بین جدایه های جهانی، بین جدایه های آریزونا و چین به میزان ۹۹/۱ درصد می باشد. درصد همولوژی ترادف اسید های آمینه RNA-2 و ترادف نوکلئوتیدی جدایه های ایرانی به ترتیب ۹۸/۸ و ۹۹/۷ درصد می باشد.

فصل اول: مقدمه

۱-۱- کدوئیان.....	۲
۱-۱-۱- مشخصات گیاه شناسی.....	۲
۱-۱-۱-۲- اهمیت غذایی و اقتصادی کدوئیان.....	۲
۱-۱-۱-۳- اکولوژی تیره کدوئیان.....	۳
۱-۱-۲- انواع کدو.....	۴
۱-۲-۱- تاریخچه و مشخصات گیاه شناسی.....	۴
۱-۲-۱-۱- کدو تنبیل (<i>Cucurbita maxima</i>).....	۴
۱-۲-۱-۲- کدو مسمایی یا خورشتی (<i>Cucurbita pepo</i>).....	۴
۱-۲-۱-۳- کدو حلواخی (<i>Cucurbita moschata</i>).....	۵
۱-۲-۲- شرایط آب و هوایی مورد نیاز.....	۵
۱-۲-۳- خیار (Cucumis sativus L.).....	۵
۱-۳-۱- منشا و اهمیت اقتصادی.....	۵
۱-۳-۲- مشخصات گیاه شناسی.....	۶
۱-۳-۳- شرایط آب و هوایی مورد نیاز.....	۶
۱-۴-۱- خربزه و طالبی (Cucumis melo L.).....	۷
۱-۴-۲- اصل و قدمت.....	۷
۱-۴-۳- مشخصات گیاه شناسی.....	۷
۱-۴-۴- هندوانه.....	۸
۱-۴-۵- منشا و مناطق مورد کشت.....	۸
۱-۴-۶- مشخصات گیاه شناسی.....	۹
۱-۴-۷- شرایط آب و هوایی مورد نیاز.....	۹
۱-۵-۱- اهداف تحقیق.....	۱۰

فصل دوم: بررسی منابع

۲-۱- نگاهی به وضعیت ویروس های آلووده کننده کدوئیان در دنیا.....	۱۴
۲-۲- نگاهی به وضعیت ویروس های کدوئیان در ایران.....	۱۷
۲-۳- ویروس موزاییک کدو در جهان.....	۱۸
۲-۴- ویروس موزاییک کدو در ایران.....	۲۰
۲-۵- خانواده Comoviridae	۲۰

- ۲۱.....*Comovirus* ۲-۵-۱- جنس
 ۲۲.....*Fabavirus* ۲-۵-۲- جنس
 ۲۲.....*Nepovirus* ۲-۵-۳- جنس
 ۲۶- ساختار ژنوم ویروس موزاییک کدو ۲-۶
 ۲۷- وقایع بعد از حضور ویروس در گیاه ۲-۷
 ۲۸- همانند سازی و ترجمه ۲-۸
 ۲۹- سازماندهی ژنوم ۲-۹
 ۲۹-۱- پروتئین های کدشده توسط B-RNA ۲-۹-۱
 ۲۹-۲- پروتئین های کدشده توسط M-RNA ۲-۹-۲
 ۲۹-۳- موقعیت نواحی برش ۲-۹-۳
 ۲۹-۴- خصوصیات فیزیکی SqMV ۲-۱۰
 ۲۱- علائم ایجاد شده توسط SqMV بر روی گیاهان ۲-۱۱
 ۲۹-۱- گروه های سرولوژیکی ۲-۱۲
 ۲۹-۲- رابطه سرولوژیکی SqMV با ویروس های دیگر ۲-۱۳
 ۳۰- ۲- دامنه میزانی ۲-۱۴
 ۳۰-۱- میزان های تشخیصی ۲-۱۴-۱
 ۳۰-۲- میزان تکثیری ۲-۱۴-۲
 ۳۰-۳- میزان مولد لکه موضعی ۲-۱۴-۳
 ۳۱- ۲- روش های انتقال ۲-۱۵
 ۳۱-۱- انتقال مکانیکی ۲-۱۵-۱
 ۳۱-۲- انتقال با بذر ۲-۱۵-۲
 ۳۲- ۲- انتقال به وسیله ناقلین حشره ای ۲-۱۵-۳
 ۳۳- ۲- مطالعات مولکولی ۲-۱۶
 ۳۵- ۲- آلدگی گیاه ۲-۱۷
 ۳۵-۱- استفاده از گیاهان ترانسژنیک برای مقابله با SqMV ۲-۱۸

فصل سوم: مواد و روش ها

- ۳-۱- نمونه برداری ۳-۱
 ۴۰- آزمون الایزا (ELISA) ۳-۲
 ۴۰- Enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) ۳-۲
 ۴۱- ۳-۲-۱- مراحل روش ساندویچ دو طرفه ۳-۲-۱
 ۴۳- ۳-۲-۲- مراحل انجام آزمون الایزا غیر مستقیم ۳-۲-۲
 ۴۴- ۳-۲-۳- بافرهای مورد استفاده در آزمون های ELISA ۳-۲-۳

۴۶.....	- تعیین دامنه میزبانی ویروس
۴۸.....	- استخراج Total RNA
۴۹.....	- آزمون واکنش زنجیره ای پلیمراز به روش نسخه برداری معکوس
۵۱.....	- مواد تشکیل دهنده بافر PCR
۵۱.....	- مواد تشکیل دهنده dNTPs
۵۲.....	- آغازگرهای مورد استفاده
۵۳.....	- الکتروفورز افقي
۵۴.....	- مواد تشکیل دهنده بافر TBE(2X)
۵۴.....	- مواد تشکیل دهنده 6x loading dye
۵۴.....	- آماده سازی نشانگر مولکولی
55.....	Purification Kit, Bioneer, AccuPrep®PCR با استفاده از کیت
55.....	- خالص سازی محصول PCR با استفاده از کیت Korea
56.....	- استفاده از 5' RACE Kit, 2nd Generation جهت تکثیر دو انتهای ژنوم
56.....	- مراحل تکثیر انتهای ۳' ژنوم
58.....	- مراحل تکثیر انتهای ۵' ژنوم
64.....	- مراحل انجام همسانه سازی
64.....	- قرار دادن قطعه دی. ان. ای درون ناقل
65.....	- کشت باکتری E.coli روی محیط کشت جامد LB بدون آنتی بیوتیک
66.....	- کشت باکتری E.coli در محیط کشت مایع C-medium
66.....	- انتقال پلاسمید نوترکیب به درون باکتری E. coli
68.....	- آماده سازی محیط کشت حاوی آنتی بیوتیک
68.....	- انتخاب پرگنهای حاوی پلاسمید نوترکیب
79.....	- کشت پرگنهای انتخابی در محیط کشت مایع LB
79.....	- آماده سازی محیط کشت مایع LB
69.....	- استخراج پلاسمید نوترکیب از باکتری
70.....	High Pure Plasmid Isolation Kit, Roche, Germany
71.....	- استخراج پلاسمید نوترکیب با استفاده از کیت AccuPrep®Plasmid extraction
71.....	Kit, Bioneer, Korea
73.....	- هضم آنزيمی پلاسمید
73.....	- نگهداری باکتری حاوی پلاسمید نوترکیب

۷۴.....	۳-۱۴- آماده سازی نمونه ها برای تعیین ترادف نوکلئوتیدی.
۷۵.....	۳-۱۵- تعیین ترادف قطعات ژنی تکثیر شده در جدایه های SqMV و مقایسه آن با سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن.

فصل چهارم: نتایج و بحث

۷۶.....	۴-۱- شناسایی و تعیین پراکنش SqMV در مناطقی از ایران
۷۸.....	۴-۲- تعیین دامنه میزانی SqMV
۸۲.....	۴-۳- بررسی علائم SqMV بر روی گیاهان مایه زنی شده خانواده <i>Cucurbitaceae</i>
۸۲.....	۴-۴- آزمایش انتقال با بذر
۸۳.....	۴-۵- استخراج Total RNA و آزمون RT-PCR
۸۵.....	۴-۶- همسانه سازی جدایه های SqMV
۹۸.....	۴-۷- بحث
۱۱۱.....	ضمیمه ۱
۱۱۳.....	ضمیمه ۲
۱۱۵.....	ضمیمه ۳
۱۱۶.....	ضمیمه ۴
۱۱۷.....	ضمیمه ۵
۱۲۱.....	ضمیمه ۶
۱۲۴.....	ضمیمه ۷
۱۳۴.....	ضمیمه ۸

فصل پنجم: منابع

۱۴۳.....	منابع
----------	-------

فهرست جداول

جدول ۱-۱- میزان مواد غذایی موجود در محصولات مختلف کدوئیان در ۱۰۰ گرم بافت

جدول ۱-۲- فهرست برخی از ویروس های آلوده کننده کدوئیان.....	۱۱
جدول ۱-۳- علائم ناشی از SMV روی سه گونه از کدوئیان.....	۲۸
جدول ۱-۴- مقایسه پنج جدایه SqMV از آمریکا از نظر بیماری زایی.....	۲۸
جدول ۱-۵- درصد تشابه آمینو اسیدی پروتئین های پوششی چهار عضو جنس Comovirus	۳۴
جدول ۱-۶- فهرست زمانی گزارش های ویروس های کدوئیان که احتمالا با SqMV مرتبط هستند.....	۳۶
جدول ۱-۷- نام گیاهانی که برای تعیین دامنه میزبانی و شناسائی ویروس موزائیک کدو (SqMV) در آزمایشگاه استفاده شدند.....	۴۷
جدول ۱-۸- مواد مورد نیاز برای ساخت cDNA.....	۵۰
جدول ۱-۹- مواد لازم جهت انجام PCR.....	۵۱
جدول ۱-۱۰- فهرست آغازگرهای مورد استفاده به منظور تکثیر قطعات مختلف RNA-1	۵۲
جدول ۱-۱۱- فهرست آغازگرهای مورد استفاده به منظور تکثیر قطعات مختلف RNA-2	۵۳
جدول ۱-۱۲- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور ساخت cDNA ناحیه ۳' ژنوم با استفاده از Oligo dT-	
جدول ۱-۱۳- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور انجام PCR جهت تکثیر قطعه مورد نظر در ناحیه ۳'.....	۵۷
جدول ۱-۱۴- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور انجام PCR کنترل مربوط به RNA آماده در کیت.....	۵۸
جدول ۱-۱۵- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور ساخت cDNA ناحیه ۵' ژنوم.....	۶۰
جدول ۱-۱۶- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور اضافه کردن دم پلی A به cDNA	۶۰
جدول ۱-۱۷- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور انجام اولین PCR برای تکثیر قطعه مورد نظر در ناحیه ۵' ژنوم.....	۶۱
جدول ۱-۱۸- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور انجام Nested PCR.....	۶۱
جدول ۱-۱۹- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور انجام اولین PCR کنترل (Control of first-strand)	
جدول ۱-۲۰- گیاهی.....	۶۲

جدول ۳-۱۴- مواد مورد نیاز و مقدار آنها به منظور انجام دومین PCR کنترل	62.....
(Control PCR Amplification of the dA-tailed First-strand cDNA)	
جدول ۳-۱۵- فهرست آغازگرهای طراحی شده به منظور تکثیر انتهای ۳' و ۵' رشته RNA-1 که بر مبنای	63.....
ژنوم جدایه های ایرانی طراحی شده اند.....	
جدول ۳-۱۶- فهرست آغازگرهای طراحی شده به منظور تکثیر انتهای ۳' و ۵' رشته RNA-2 که بر مبنای	63.....
ژنوم جدایه های ایرانی طراحی شده اند.....	
جدول ۳-۱۷- مواد موردنیاز و مقدار آن ها برای انجام واکنش Ligation	64.....
جدول ۳-۱۸- مواد موردنیاز جهت تهیه ۱۰۰ میلی لیتر محیط کشت جامد LB	65.....
جدول ۳-۱۹- مواد موردنیاز و مقدار لازم به منظور انجام عمل هضم آنزیمی.....	73.....
جدول ۴-۱- مناطق نمونه برداری شده به منظور شناسایی و تعیین پراکنش ویروس موزاییک کدو	
جدول ۴-۲- طی ماه های خرداد لغایت مهر	85.....
جدول ۴-۳- میزان آلودگی مزارع کدوئیان پنج استان کشور به ویروس های متداول کدوئیان	77.....
جدول ۴-۴- جدایه های مورد بررسی SqMV موجود در بانک ژن جهت مقایسه و رسم دندروگرام و تعیین جایگاه فیلورزنتیکی جدایه های ایرانی این ویروس	87.....
جدول ۴-۵- جدایه های ایرانی مورد بررسی در این تحقیق همراه با حروف مخفف مورد استفاده	87.....

فهرست اشکال

شکل ۴-۱- عالم موزاییک بر روی کدوی رقم خوی مایه زنی شده با جدایه یزد	79.....
شکل ۴-۲- موزاییک و دندانه دار شدن حاشیه برگ ها بر روی کدوی رقم خوی مایه زنی شده با جدایه تایید	79.....
شکل ۴-۳- موزاییک در کدوی رقم خوی مایه زنی شده با جدایه تربت جام	80.....
شکل ۴-۴- رگبرگ نواری در طالبی رقم گرد ایرانی مایه زنی شده با جدایه یزد	80.....
شکل ۴-۵- موزاییک و رگبرگ نواری بر روی طالبی رقم گرد ایرانی مایه زنی شده با جدایه تربت جام	80.....
شکل ۴-۶- عالم SqMV جدایه تایید بر روی طالبی رقم گرد ایرانی	81.....
شکل ۴-۷- موزاییک خفیف بر روی خیار رقم Peto Seed مایه زنی شده با جدایه یزد	81.....
شکل ۴-۸- رگبرگ نواری بر روی خربزه رقم Asgrow مایه زنی شده با جدایه تایید	81.....
شکل ۴-۹- الکتروفورز محصول PCR (قطعه بزرگ ژن پروتئین پوششی) تکثیر شده با آغازگرهای SqMV-R و SqMV-F در ژل آگارز	83.....

شکل ۴-۱۰- الکتروفورز محصول PCR (ژن RNA dependent RNA polymerase) تکثیر شده با آغازگرهای SqMV-F و SqMV-R در ژل آگارز.....	۸۴
شکل ۴-۱۱- الکتروفورز محصول PCR (قطعه کوچک ژن پروتئین پوششی) تکثیر شده با آغازگرهای SqMV-F و SqMV-R در ژل آگارز.....	۸۴
شکل ۴-۱۲- الکتروفورز پلاسمید نوترکیب حاوی قطعه بزرگ ژن پروتئین پوششی جدایه های SqMV هضم شده با آنزیم های <i>Ecor1</i> و <i>Pst1</i> درون ژل آگارز.....	۸۶
شکل ۴-۱۳- پرگه سفید و آبی بر روی محیط کشت LB.....	۸۶
شکل ۴-۱۴: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادف نوکلئوتیدی ژن پروتئین حرکتی (MP) جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۸۸
شکل ۴-۱۵- مقایسه درصد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی ژن پروتئین حرکتی (MP) جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۸۸
شکل ۴-۱۶- مقایسه درصد همولوژی ترادف اسیدهای آمینه پروتئین حرکتی (MP) جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۸۸
شکل ۴-۱۷: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادف نوکلئوتیدی قطعه بزرگ ژن پروتئین پوششی جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۸۹
شکل ۴-۱۸- مقایسه درصد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی قطعه بزرگ ژن پروتئین پوششی جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۸۹
شکل ۴-۱۹- مقایسه درصد همولوژی ترادف اسیدهای آمینه قطعه بزرگ پروتئین پوششی جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۸۹
شکل ۴-۲۰: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادف نوکلئوتیدی قطعه کوچک ژن پروتئین پوششی جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۹۰
شکل ۴-۲۱- مقایسه درصد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی قطعه کوچک ژن پروتئین پوششی جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۹۰
شکل ۴-۲۲- مقایسه درصد همولوژی ترادف اسیدهای آمینه قطعه کوچک پروتئین پوششی جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۹۰
شکل ۴-۲۳: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادف نوکلئوتیدی 2-RNA جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN	۹۱

- شکل ۴-۲۴- مقایسه درصد همولوژی ترادرف نوکلئوتیدی RNA-2 جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۱
- شکل ۴-۲۵- مقایسه درصد همولوژی ترادرف اسیدهای آمینه پلی پروتئین-2 RNA جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۱
- شکل ۴-۲۶: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادرف نوکلئوتیدی ژن Protease cofactor جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۲
- شکل ۴-۲۷- مقایسه درصد همولوژی ترادرف نوکلئوتیدی ژن Protease cofactor جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۲
- شکل ۴-۲۸- مقایسه درصد همولوژی ترادرف اسیدهای آمینه پروتئین Protease cofactor جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۲
- شکل ۴-۲۹: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادرف نوکلئوتیدی ژن Helicase جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۳
- شکل ۴-۳۰- مقایسه درصد همولوژی ترادرف نوکلئوتیدی ژن Helicase جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۳
- شکل ۴-۳۱- مقایسه درصد همولوژی ترادرف اسیدهای آمینه پروتئین Helicase جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۳
- شکل ۴-۳۲: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادرف نوکلئوتیدی ژن VPg جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۴
- شکل ۴-۳۳- مقایسه درصد همولوژی ترادرف نوکلئوتیدی ژن VPg جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۴
- شکل ۴-۳۴- مقایسه درصد همولوژی ترادرف اسیدهای آمینه پروتئین VPg جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۴
- شکل ۴-۳۵: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادرف نوکلئوتیدی ژن Protease جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۵
- شکل ۴-۳۶- مقایسه درصد همولوژی ترادرف نوکلئوتیدی ژن Protease جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۵
- شکل ۴-۳۷- مقایسه درصد همولوژی ترادرف اسیدهای آمینه پروتئین Protease جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۵
- شکل ۴-۳۸: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادرف نوکلئوتیدی ژن RdRp جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۶

- شکل ۴-۳۹- مقایسه درصد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی ژن RdRp جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۶.....
- شکل ۴-۴۰- مقایسه درصد همولوژی ترادف اسیدهای آمینه پروتئین RdRp جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۶.....
- شکل ۴-۴۱: درخت فیلوژنتیکی رسم شده با استفاده از ترادف نوکلئوتیدی RNA-1 جدایه های ایرانی SqMV و سایر جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۷.....
- شکل ۴-۴۲- مقایسه درصد همولوژی ترادف نوکلئوتیدی RNA-1 جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۷.....
- شکل ۴-۴۳- مقایسه درصد همولوژی ترادف اسیدهای آمینه پلی پروتئین RNA-1 جدایه های ایرانی SqMV و جدایه های موجود در بانک جهانی ژن با استفاده از نرم افزار DNAMAN ۹۷.....
- شکل ۴-۴۴- نقشه ژنومی RNA-1 ویروس موزاییک کدو ۱۰۲.....
- شکل ۴-۴۵- موقعیت پرایمر های طراحی شده به منظور تکثیر RNA-1 ویروس موزاییک کدو ۱۰۳.....
- شکل ۴-۴۶- نقشه ژنومی RNA-2 ویروس موزاییک کدو ۱۰۶.....
- شکل ۴-۴۷- موقعیت پرایمر های طراحی شده به منظور تکثیر RNA-2 ویروس موزاییک کدو ۱۰۷.....

فصل اول

مقدمہ

۱-۱- کدوئیان

۱-۱-۱- مشخصات گیاه شناسی

تیره کدو جزء گیاهان عالی و از رده دو لپه ای ها می باشند و شامل گیاهان علفی و غالباً پیچان و یا دارای اندامک های پیچک مانندند. برخی از گیاهان این تیره غده دار، به ندرت بوته های درختچه مانند و یا درختانی با ساقه و تنہ گوشته و احياناً خاردار هستند. برگ ها منفرد، ساده، دمبرگ دار، کامل و یا دارای پهنک چند بخشی با اشکال متفاوتند. گل ها تک جنس، منظم و متقارن و یا نا متقارن و دارای تخدمان زیرین هستند. میوه به صورت سته ای است که غالباً بسیار بزرگ می شود مانند کدو، هندوانه، خربزه. برون بر میوه همیشه چرمی و گاهی مانند کدو قلیانی، چوبی است. میان بر میوه معمولاً بسیار ضخیم، گوشته و خوشمزه می باشد. دانه ها بسیار فراوانند و روی جدار درونی و بخش مرکزی حفره میوه درون مایع ژله مانندی که آن را پر می کند قرار دارند. بسیاری از گیاهان این تیره میوه خوراکی دارند، یعنی میان بر آنها گوشته و قابل استفاده است (قهرمان، ۱۳۷۳).

۱-۱-۲- اهمیت غذایی و اقتصادی کدوئیان

بسیاری از گیاهان تیره کدو خواص دارویی داشته و عده ای از آنها خوراکی هستند. این گیاهان از نظر اقتصادی دارای اهمیت فراوانی هستند که با تولید سالیانه بیش از ۶۰ میلیون تن حدود ۱۴٪ تولید جهانی سبزیجات را به خود اختصاص داده اند. در این بین به ترتیب هندوانه مقام سوم، خیار مقام پنجم، طالبی مقام هفتم و انواع کدو مقام هشتم را در بین سایر سبزیجات دارا هستند. کدوئیان

که به آنها جالیز گفته می شود دارای ۹۰ جنس و ۷۵۰ گونه اند که همگی طالب آب و هوای گرم می باشند (قهرمان، ۱۳۷۳ و پیوست ۱۳۸۴).

جدول ۱-۱- میزان مواد غذایی موجود در محصولات مختلف کدوئیان در ۱۰۰ گرم بافت

گیاهی (طباطبائی، ۱۳۶۵)

محصول	آسکوربین	نیاسین	ریوفلاوین	تیامین	ویتامین A	آهن	فسفر	کلسیم	چربی	پروتئین	انرژی
	(کاربیک)	نیاسین	ریوفلاوین	تیامین	ویتامین A	(میلیگرم)	(میلیگرم)	(میلیگرم)	(گرم)	پروتئین	انرژی (کالری)
خیار	۲۲	۱/۴	۰/۲	۳۶	۲۳	۰/۷	۶۶۰	۰/۰۷	۰/۱	۰/۰۷	۱۴
طلایی	۲۰	۰/۶	۰/۲	۱۷	۱۶	۰/۴	۳۴۲۰	۰/۰۵	۰/۰۴	۰/۰۵	۳۳
کدو مسمایی	۱۶	۰/۶	۰/۱	۱۵	۵	۰/۴	۲۶۰	۰/۰۵	۰/۰۹	۰/۰۸	۱۷
هندوانه	۲۸	۰/۵	۰/۲	۱۲	۷	۰/۴	۵۹۰	۰/۰۵	۰/۰۵	۰/۰۲	۶

۳-۱-۱- اکولوژی تیره کدوئیان

گیاهان این تیره در هر نوع آب و هوایی از گرم‌مسیری و نیمه گرم‌مسیری تا آب و هوای مناطق خشک و استپی و آب و هوای مدیترانه‌ای و نیز معتدل و مرطوب به خوبی می رویند. در آب و هوای بسیار خشک نیاز به آبیاری دارند و بهترین آب و هوای برای آنها آب و هوای نیمه گرم مدیترانه‌ای است. این گیاهان بطور کلی نور پسند هستند. از نظر شرایط خاک کم نیاز هستند و در اکثر خاک‌های آبرفتی بستر رودخانه‌ها و حتی به طور دیم نیز کشت می شوند. به مواد آلی نیاز کمی دارند و با ریشه‌های عمیق خود می توانند از آب ذخیره شده در لایه‌های پائین خاک استفاده نمایند. گونه‌های این تیره در برابر آفات و بیماری‌ها نسبتاً حساس هستند و به بوته میری و سایر بیماری‌های قارچی و ویروسی آلووده می شوند (طباطبائی، ۱۳۶۵).