



بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِيْمِ



دانشگاه ولی عصر(عج) رفسنجان

دانشکده‌ی کشاورزی

گروه گیاه‌پزشکی

پایان‌نامه‌ی کارشناسی ارشد

رشته‌ی مهندسی کشاورزی - بیماری‌شناسی گیاهی

مقایسه ویژگی‌های بیولوژیکی و مولکولی ویروس موزاییک زرد لوبیا  
جدا شده از مزارع باقلا در استان‌های کرمان و خوزستان (BYMV)

استاد راهنما

دکتر ثمین حسینی

استادان مشاور

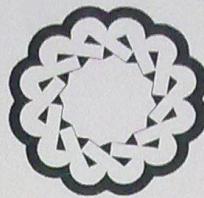
دکتر احمد حسینی

مهندس پریسا سلیمانی

نگارنده

زهره داودی

1391 اسفند



دانشگاه ولی عصر(عج) رفسنجان

دانشکده‌ی کشاورزی

گروه گیاه‌پردازی

پایان‌نامه‌ی کارشناسی ارشد رشته‌ی

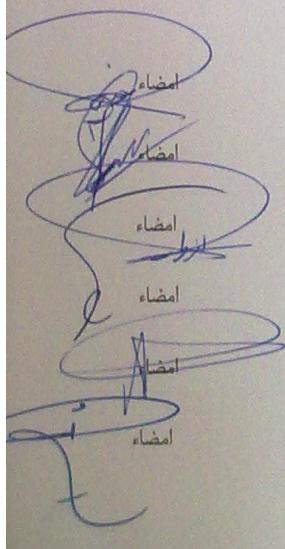
مهندسی کشاورزی - بیماری‌شناسی گیاهی

مقایسه ویژگی‌های بیولوژیکی و مولکولی ویروس موزاییک زرد لوبیا

(جدا شده از مزارع باقلا در استان‌های کرمان و خوزستان)

### زهره داودی

در تاریخ ۹۱/۱۲/۲۳ توسط هیأت داوران زیر بررسی و با درجه **ممتاز** به تصویب نهایی رسید.



۱- استاد راهنمای پایان‌نامه با مرتبه‌ی علمی استادیار دکتر ثمین حسینی

۲- استاد مشاور پایان‌نامه با مرتبه‌ی علمی استادیار دکتر احمد حسینی

۳- استاد مشاور پایان‌نامه با مرتبه‌ی علمی مریبی مهندس پریسا سلیمانی

۴- استاد داور داخل گروه با مرتبه‌ی علمی استادیار دکتر پژمان خدایگان

۵- استاد داور داخل گروه با مرتبه‌ی علمی استادیار دکتر روح الله صابری

۶- نماینده‌ی تحصیلات تکمیلی با مرتبه‌ی علمی استادیار دکتر پروانه ایرانمنش

تمامی حقوق مادی مترتب بر نتایج مطالعات، ابتکارات و نوآوری‌های  
ناشی از پژوهش موضوع این پایان‌نامه، متعلق به دانشگاه  
ولی‌عصر (عج) رفسنجان است.

## سپاکسکزاری

پاس خدای را که اول است و پیش از او اولی نبوده و آخر است و پس از او آخری نباشد. به قدرت و توانایی خود آفریدگان را آفرید و آنان را به اراده و خواست خویش به وجود آورد بی این که از روی مثال و نمونه ای باشد، سپس آنان را در راه اراده و خواست خویشتن روان گردانید و در راه محبت و دوستی به خود برآیند.

پس از حمد خدای متعال که توفیق تمام مرحله ای دیگر از تحصیل علم را به من عطا فرمود، بر خود واجب میدانم سپاکسکزار استاد عالیقدرم سرکار خانم شین حسینی که مشوق راهم و تکلیف گاهم دل نگرفته ای مسیر استاد صبر و تلاش که سختی های راهم را با شیرینی آزمودن و آموختن همراه نمود، باشم.

از استادان مشاور، جناب آقای دکتر احمد حسینی، به پاس مشاورت ها و زحمات بی دینش و سرکار خانم مهندس پریسا سلمانی به پاس گذاشت ارسال نمونه سپاکسکزارم.

از جناب آقای دکتر پژمان خدایگان و دکتر روح الله صابری که زحمت داوری این پایان نامه را بر عده داشتند، کمال متشکر و مقردانی را دارم.

از استادان کروه کیا هنرپیشگی که در طول دوره تحصیل بهواره دکنارشان به کسب علم پرداخته ام، متشکر می نمایم.  
از دوستان خوبم به خاطر گذاشتند که در دینشان بسیار سپاکسکزارم و همچنین آنان که تجربه روزهای سخت دکنارشان برایم با خاطرات خوش همراه شد.

زحمه داده دارم

”تَعْدِيمُهُ بِآنَّا نَكَدْ لِلَّيْلِ رَاهِمٌ بِوَفْدِهِ“

پدر بزرگوار و مادر همیانم

داستان های بلند هزار و یک شب دوستی، که حدیث صبرند و سریان شیر و جانشان در بند بند و جودم افتخارم است.

و تَعْدِيمُهُ بِهِ مَسَانِيَ كَدْ دُوْسَنَانِ دَارِمِ.

## چکیده

باقلا (*Vicia faba* L.) یکی از حبوبات مهم در ایران و بسیاری از کشورهاست. در میان ویروس‌های گزارش شده از روی باقلا، ویروس موزاییک زرد لوبیا (BYMV) یکی از معروف‌ترین بیماری‌های ویروسی است که دامنه وسیعی از گیاهان را آلوده می‌کند. این ویروس از خانواده *Potyviridae* و جنس *Potyvirus* است. در این پژوهش، طی نمونه‌برداری‌های انجام شده در سال زراعی ۸۹/۹۰، ۵۴۴ نمونه‌ی برگی از مزارع باقلای استان‌های خوزستان و کرمان (به ترتیب شهرستان‌های دزفول و جیرفت) و ۳۸ نمونه علف هرز جمع‌آوری شد. نمونه‌های جمع‌آوری شده دارای علایم موزاییک سبز خفیف تا شدید، کوچکی و بدشکلی برگ‌ها و تعدادی فاقد علایم ویروسی بودند. ابتدا نمونه‌ها با استفاده از آزمون‌های سرولوژیکی DAS-ELISA و TPIA و آنتی‌بادی چندهمسانه‌ای BYMV و BCMV مورد بررسی قرار گرفتند. میزان آلودگی ویروس BYMV در بین نمونه‌های جمع‌آوری شده از شهرستان دزفول ۳۴/۲۱٪ و از شهرستان جیرفت ۶۲/۵٪ بود. ویروس BCMV تنها در ۲/۳٪ و ۱/۶۷٪ از نمونه‌های جمع‌آوری شده از شهرستان‌های دزفول و جیرفت شناسایی شد. در بین علف‌های هرز جمع‌آوری شده، دو بوته‌ی سلمه‌تره *Chenopodium quinoa* در مزارع شهرستان جیرفت و یک نمونه سلمه‌تره *C. album* در مزارع باقلای دزفول آلوده به BYMV بودند. در این پژوهش، برخی از ویژگی‌های بیولوژیکی، سرولوژیکی و مولکولی جدایه‌های انتخابی دو استان مورد بررسی قرار گرفتند. دامنه‌ی میزبانی، شدت علایم ایجاد شده و میزان انتقال با شته‌ی جالیز (*Aphis gossypii*) در دو جدایه‌ی انتخابی D1 (جدایه‌ی دزفول) و J2 (جدایه‌ی جیرفت) متفاوت بود. برای تعیین وزن مولکولی پروتئین پوششی ویروس از آزمون SDS-PAGE استفاده شد. اندازه‌ی پروتئین پوششی هر دو جدایه‌ی D1 و J2، ۳۳ کیلodalton برآورد شد. با آزمون‌های IC-RT-PCR و RT-PCR یک قطعه‌ی ۱۷۰۰ جفت بازی از نواحی CP و 3'-UTR با استفاده از جفت آغازگرهای عمومی خانواده *Potyviridae* تکثیر شد. نتیجه بررسی ترادف نوکلئوتیدی ناحیه‌ی NIb نشان داد که دو جدایه همراه با یک جدایه‌ی ژاپنی جدا شده از روی باقلا در یک گروه قرار می‌گیرند. در این پژوهش برای اولین‌بار، ویروس BYMV از مزارع باقلای استان کرمان و BCMV از مزارع باقلای ایران گزارش شد.

**وازگان کلیدی:** باقلا، ویروس موزاییک زرد لوبیا، الیزا، RT-PCR، IC-RT-PCR

## فهرست مطالب

صفحه	عنوان
	فصل اول: مقدمه ..... فصل دوم: پیشینه پژوهش .....
۱	فصل اول: مقدمه ..... فصل دوم: پیشینه پژوهش .....
۵	۱-۲- ویروس‌های خسارت‌زننده به باقلاء ..... ۵
۷	۲- ویروس موزاییک زرد لوبیا (BYMV) ..... ۷
۹	۳- جایگاه تاکسونومیکی ویروس BYMV ..... ۹
۱۲	۴- دامنه‌ی میزبانی و علایم ویروس BYMV ..... ۱۲
۱۴	۵- ویژگی‌های بیوشیمیابی و بیوفیزیکی ویروس BYMV ..... ۱۴
۱۵	۶- ساختار ژنوم ویروس BYMV ..... ۱۵
۱۶	۱-۶-۱- اندامک‌های ویژه‌ی سیتوپلاسمی ..... ۱۶
۱۶	۱-۶-۲- اندامک ویژه‌ی سیتوپلاسمی فرفره‌ای (CI) ..... ۱۶
۱۶	۲-۶-۱- اندامک ویژه‌ی سیتوپلاسمی بی‌شکل (HC-Pro) ..... ۱۶
۱۷	۲-۶-۲- اندامک ویژه‌ی هسته‌ای (NI) ..... ۱۷
۱۷	۲-۶-۳- پروتئین اندامک هسته‌ای کوچک (N1a) ..... ۱۷
۱۷	۲-۶-۴- پروتئین اندامک هسته‌ای بزرگ (N1b) ..... ۱۷
۱۷	۳-۶-۲- پروتئازها ..... ۱۷
۱۸	۴-۶-۳- پروتئین‌های حرکتی ..... ۱۸
۱۸	۵-۶-۲- پلیمرازها ..... ۱۸
۱۸	۶-۶-۲- پروتئین مسئول بازدارندگی خاموشی ژن ..... ۱۸
۱۹	۷-۶-۲- پروتئین‌های مسئول انتقال ..... ۱۹
۱۹	۸-۶-۲- پروتئین پوششی (CP) ..... ۱۹
۱۹	۹-۶-۲- پروتئین‌های 6K ..... ۱۹
۲۰	۷-۲- استرین‌های ویروس BYMV ..... ۲۰
۲۱	۸-۲- روش‌های انتقال ویروس BYMV ..... ۲۱
۲۲	۹-۲- خالص‌سازی ویروس BYMV ..... ۲۲
۲۲	۱۰-۲- روش‌های شناسایی ویروس BYMV ..... ۲۲
۲۳	۱۱-۲- اثر عوامل محیطی بر روی گسترش ویروس BYMV ..... ۲۳
۲۵	۱۲-۲- مدیریت ویروس BYMV ..... ۲۵
۲۵	۱-۱۲-۲- روش‌های کنترل بیولوژیک ..... ۲۵

۲۵	۱۲-۲- استفاده از بذور عاری از بیماری ویروسی
۲۶	۱۲-۲-۳- مبارزه با حشرات ناقل ویروس BYMV
۲۶	۱۲-۲-۴- استفاده از ارقام مقاوم
۲۶	۱۲-۲-۵- استفاده از ترکیب‌های ویروس کش
۲۶	۱۲-۲-۶- حذف میزبان‌های حدوداً
<b>۲۷</b>	<b>فصل سوم: مواد و روش‌ها</b>
۲۷	۱-۳- نمونه‌برداری از مزارع باقلاء و علف‌های هرز شهرستان‌های دزفول و جیرفت.
۲۹	۲-۳- تشخیص ویروس‌های BCMV و BYMV و تعیین پراکندگی آن‌ها در شهرستان‌های دزفول و جیرفت.
۲۹	۱-۲-۳- آزمون DAS-ELISA
۳۰	۲-۲-۳- آزمون TPIA
۳۱	۳-۳- تکثیر جدایه‌های ویروسی و خالص‌سازی بیولوژیکی
۳۱	۴-۳- خالص‌سازی نسبی ویروس
۳۲	۵-۳- تعیین وزن مولکولی پروتئین پوششی (CP) ویروس با استفاده از SDS-PAGE
۳۴	۶-۳- مقایسه ویژگی‌های بیولوژیکی جدایه‌ها
۳۴	۱-۶-۳- مقایسه دامنه میزبانی
۳۶	۲-۶-۳- ارزیابی واکنش ۱۳ رقم لوپیا نسبت به جدایه‌های دزفول و جیرفت
۳۶	۳-۶-۳- مقایسه انتقال جدایه‌ها با شته‌ی <i>Aphis gossypii</i>
۳۷	۴-۶-۳- ریکاوری گیاهان آلوده به ویروس BYMV
۳۷	۷-۳- مقایسه ویژگی‌های مولکولی جدایه‌ها
۳۷	۱-۷-۳- استخراج RNA کل از جدایه‌های BYMV
۳۷	۱-۱-۷-۳- استخراج RNA کل با استفاده از RNX-Plus
۳۸	۲-۱-۷-۳- استخراج RNA کل با استفاده از RNeasy Plant Mini Kit
۳۸	۲-۷-۳- آزمون RT-PCR
۴۱	۳-۷-۳- آزمون (Immonocapture RT-PCR) IC-RT-PCR
۴۱	۴-۷-۳- الکتروفورز افقی
۴۲	۵-۷-۳- تعیین توالی نوکلئوتیدی ژن NiB تکثیر شده و مقایسه این نواحی در جدایه‌ها
<b>۴۴</b>	<b>فصل چهارم: نتایج و بحث</b>
۴۴	۱-۴- نتایج
۴۴	۱-۱-۴- تعیین پراکندگی ویروس‌های BCMV و BYMV در بین نمونه‌های جمع‌آوری شده از مزارع باقلاء و علف‌های هرز شهرستان‌های دزفول و جیرفت
۴۷	۲-۱-۴- تکثیر و نگهداری جدایه‌های انتخابی BYMV در گلخانه

۳-۱-۴- خالص‌سازی نسبی جدایه‌های انتخابی ویروس BYMV	۴۷
۴-۱-۴- تعیین وزن مولکولی CP با استفاده از SDS-PAGE	۴۷
۴-۱-۵- بررسی ویژگی‌های بیولوژیکی جدایه‌های BYMV	۴۹
۴-۱-۵-۱- مقایسه‌ی دامنه‌ی میزبانی جدایه‌های BYMV	۴۹
۴-۱-۵-۲- ارزیابی واکنش ۱۳ رقم لوپیا نسبت به جدایه‌های درفول و حیرفت	۵۳
۴-۱-۵-۳- مقایسه‌ی انتقال جدایه‌ها با شته‌ی <i>Aphis gossypii</i>	۵۵
۴-۱-۵-۴- ریکاوری گیاهان آلوده به ویروس BYMV	۵۶
۴-۱-۶- مقایسه‌ی ویژگی‌های مولکولی جدایه‌ها	۵۷
۴-۱-۶-۱- استخراج RNA کل از گیاهان آلوده به جدایه‌های BYMV	۵۷
۴-۱-۶-۲- آزمون‌های IC-RT-PCR و RT-PCR	۵۹
۴-۱-۶-۳- تعیین توالی نوکلئوتیدی ژن‌های تکثیر شده	۶۰
۴-۱-۶-۴- بحث	۶۷
<b>فصل پنجم: نتیجه‌گیری کلی و پیشنهادها</b>	<b>۷۲</b>
نتیجه‌گیری کلی	۷۲
پیشنهادها	۷۴
پیوست	۷۵
منابع	۷۸

## فهرست شکل‌ها

صفحه	عنوان
۱۵	شکل ۱-۲ - ساختار ژنوم پوتوی ویروس‌ها
۲۸	شکل ۱-۳ - نقشه‌ی ایران
۲۸	شکل ۲-۳ - بوته‌های باقلای آلوده به ویروس BYMV در مزرعه‌ی شهرستان دزفول
۴۵	شکل ۱-۴ - آزمون DAS-ELISA
۴۶	شکل ۲-۴ - آزمون TPIA
۴۶	شکل ۳-۴ - پراکنش BCMV و BYMV در مزارع باقلای شهرستان‌های جیرفت و دزفول
۴۸	شکل ۴-۴ - الگوی الکتروفورزی پروتئین‌های گیاهی آلوده به جدایه‌های D1، J2 و گیاه سالم باقلای در SDS-PAGE
۴۸	شکل ۴-۵ - منحنی خط رگرسیون وزن پروتئین پوششی
۵۱	شکل ۴-۶ - عالیم ناشی از مایه‌زنی جدایه‌ی D1 بر روی تعدادی از گیاهان محک
۵۲	شکل ۴-۷ - عالیم ناشی از مایه‌زنی جدایه‌ی J2 بر روی تعدادی از گیاهان محک.
۵۴	شکل ۴-۸ - عالیم ناشی از مایه‌زنی جدایه‌ی D1 بر روی ارقام لوبيا
۵۴	شکل ۴-۹ - عالیم ناشی از مایه‌زنی جدایه‌ی J2 بر روی ارقام لوبيا
۵۵	شکل ۱۰-۴ - عالیم سیستمیک ناشی از انتقال
۵۶	شکل ۱۱-۴ - ریکاوری گیاهان باقلای آلوده به ویروس BYMV
۵۸	شکل ۱۲-۴ - الگوی الکتروفورزی RNA کل استخراج شده با روش RNX-Plus برای جدایه‌های J2 و D1
۵۸	شکل ۱۳-۴ - الگوی الکتروفورزی استخراج RNA کل با روش RNeasy Plant Mini Kit برای جدایه‌های D1 و J2
۵۹	شکل ۱۴-۴ - الگوی الکتروفورزی واکنش زنجیره‌ای پلیمراز با استفاده از پرایمرهای اختصاصی BYMV
۵۹	شکل ۱۵-۴ - الگوی الکتروفورزی واکنش زنجیره‌ای پلیمراز با استفاده از پرایمرهای عمومی <i>Potyviriridae</i>
۶۰	شکل ۱۶-۴ - نتایج حاصل از مقایسه‌ی توالی نوکلئوتیدی نواحی تعیین توالی شده با استفاده از نرم افزار بلاست
۶۳	شکل ۱۷-۴ - قسمتی از هم‌دیفسازی چندگانه‌ی توالی نوکلئوتیدی ناحیه‌ی NIb جدایه‌های D1 و J2 با توالی‌های NIb موجود در بانک ژن
۶۵	شکل ۱۸-۴ - تحلیل فیلوجنتیکی ترادف نوکلئوتیدی ناحیه‌ی NIb با استفاده از روش Neighbor-joining

## فهرست جدول‌ها

### صفحه

### عنوان

جدول ۱-۲- ویروس‌های اقتصادی مهم گزارش شده از روی باقلاء	۶
جدول ۱-۳- مقادیر ژل جدا کننده‌ی ۱۵٪ برای حجم ۳۰ میلی‌لیتر	۳۳
جدول ۲-۳- مقادیر ژل متراکم کننده‌ی ۴٪ برای حجم ۱۵ میلی‌لیتر	۳۴
جدول ۳-۳- میزبان‌های محک برای بررسی دامنه‌ی میزبانی جدایه‌های BYMV	۳۵
جدول ۳-۴- مواد لازم برای ساخت cDNA در مرحله‌ی اول	۳۹
جدول ۳-۵- مواد لازم برای ساخت cDNA در مرحله‌ی دوم	۴۰
جدول ۳-۶- مواد لازم برای ساخت PCR	۴۰
جدول ۳-۷- برنامه‌ی حرارتی PCR برای جفت آغازگر اول	۴۰
جدول ۳-۸- برنامه‌ی حرارتی PCR برای جفت آغازگر دوم	۴۱
جدول ۳-۹- جدایه‌های برداشت شده از بانک ژن	۴۳
جدول ۴-۱- پراکنش BCMV و BYMV در مزارع باقلای شهرستان‌های دزفول و جیرفت	۴۶
جدول ۴-۲- گیاهان مایه‌زنی شده با جدایه‌های D1 و J2 و واکنش آن‌ها	۵۰
جدول ۴-۳- ارقام لوبيای مایه‌زنی شده با جدایه‌های D1 و J2 و واکنش آن‌ها	۵۳
جدول ۴-۴- درصد یکسانی توالی‌های نوکلئوتیدی ناحیه‌ی NIb جدایه‌های D1 و J2 باقلاء	
جدایه‌های برداشت شده از بانک ژن	۶۴

## فصل اول

### مقدمه

باقلا با نام علمی *Vicia faba* L. گیاهی از خانواده‌ی Fabaceae است که در زبان انگلیسی نامهای متعددی مانند Broad bean (باقلای انگلیسی)، Windsor bean (باقلای دانه متوسط)، Tick bean (باقلای دانه ریز) و Fava به این گیاه اطلاق می‌گردد. باقلا از قدیمی‌ترین گیاهان زراعی بوده و سابقه‌ی کشت و کار طولانی دارد.

امروزه باقلا یکی از حبوبات عمده در بسیاری از کشورها مانند چین، مصر، اتیوپی، سودان، انگلستان، استرالیا و همچنین ایران می‌باشد. کشور چین با ۵۳ درصد سهم کل تولید جهانی، در مقام اول قرار دارد. تولید باقلا در جهان بالغ بر ۳۶ میلیون تن با عملکردی بین دو و نیم تا شش تن در هکتار است. سطح زیرکشت باقلا در ایران حدود ۳۰ هزار هکتار با متوسط عملکرد پنج تن (باقلای سبز) در هکتار می‌باشد. باقلا در نقاط مختلف ایران به خصوص نواحی شمالی، جنوب و جنوب‌غربی به عنوان محصول عمده، کشت و کار می‌گردد.

باقلا گیاهی یکساله، دارای ریشه‌ی مستقیم و عمیق، ساقه‌ی راست و نسبتاً ضخیم، چهارگوش و توخالی، به ارتفاع ۳۰ تا ۱۸۰ سانتی‌متر است. به طور معمول از پایین ساقه‌ی اصلی نزدیک سطح خاک، حدود یک تا هفت ساقه‌ی فرعی به وجود آمده و فرم بوته‌ایی پیدا می‌کند.

بر روی ساقه‌ی باقلا برگ‌های مرکب، متناوب، بزرگ و عاری از پیچک تشکیل می‌شود. هر برگ شامل دو تا شش برگچه‌ی بیضی شکل به طول پنج تا ده سانتی‌متر است.

تیپ رشدی باقلا معین بوده و گل‌آذین آن کوتاه به صورت خوش‌هی مرکب و بهم فشرده بر روی ۵- گل کوتاه در محور ساقه‌ها به وجود می‌آید. هر خوش‌ه شامل یک تا شش گل به رنگ‌های سفید یا ارغوانی است.

میوه یا غلاف باقلا گوشتی و سبز رنگ به طول ۱۰ تا ۲۰ سانتی‌متر است و در هر غلاف یک تا هشت دانه وجود دارد. ارقام بذر درشت باقلا، در هر گره زایشی یک یا دو غلاف و ارقام بذر ریز، دو تا پنج غلاف در هر گره تولید می‌کنند. به عبارتی، در انواع درشت حدود ۱۵ غلاف در هر بوته و در انواع ریز ۶۰ غلاف به وجود می‌آید. شکل، اندازه و رنگ دانه‌ها نسبت به ارقام مختلف، متفاوت است. وزن صد دانه‌ی باقلا از ۳۵ تا ۲۰۰ گرم متغیر می‌باشد و قوه‌ی نامیه آن در شرایط مناسب انبارداری سه سال به طول می‌انجامد. باقلا به دو منظور، یکی در تغذیه انسان به صورت تازه و پخته یا کنسروی و دیگری در تغذیه دام‌ها و طیور مورد استفاده قرار می‌گیرد (کوچکی و بنایان اول، ۱۳۷۶).

باقلا را می‌توان به دو گروه تقسیم کرد: یکی سازگار با رژیم‌های اقلیمی با زمستان ملایم، بهار کوتاه و تابستانی گرم و طولانی و دوم گروهی که سازگار به زمستان سرد، بهار طولانی و تابستان کوتاه و نسبتاً خنک هستند. گروه اول موسوم به باقلای مدیترانه‌ای و گروه دوم موسوم به باقلای اروپایی هستند. داخل گروه باقلای اروپایی، دو تیپ مشخص قابل ذکر است: بهاره و زمستانه که تیپ زمستانه سرسخت‌تر است. تیپ بهاره شباهت نزدیکی به گروه مدیترانه‌ای دارد. احتمالاً تیپ زمستانه نشات گرفته از تیپ بهاره است که خود آن نیز در سیر روند اهلی شدن از گروه‌های مدیترانه‌ای از طریق انتخاب برای دوره‌ی رشد طولانی‌تر و متحمل به شرایط زمستان به دست آمده است (پارسا و باقری، ۱۳۸۷).

باقلا در تمام خاک‌ها قادر به رشد بوده ولی طالب خاک‌های نسبتاً سنگین و حاصل‌خیز مانند رسی یا رسی‌لومی می‌باشد. در خاک‌های سبک شنی با حاصل‌خیزی مناسب و مقدار کافی آهک، برای نگهداری رطوبت خاک، نیز محصول مناسبی تولید می‌کند. عوامل دما، نور، خشکی، شوری و زیادی رطوبت خاک بر ریزش گل‌ها، اختلال در گرده‌افشانی، تشکیل غلاف‌ها و عملکرد باقلا تاثیرات مهمی دارد (کوچکی و بنایان اول، ۱۳۷۶).

برخلاف اهمیت محصول باقلا، به طور مداوم توسط محدودیت‌های تولید مانند خشکسالی، بازدهی کم ارقام محلی، آفات و بیماری‌ها تهدید می‌شود (Hawtin and Hebblethwaite, 1983; Tivoli *et al.*, 1988; Abdalla and Darwish, 2002). با این حال، باقلا مانند سایر حبوبات، از طریق ثبت نیتروژن اتمسفر در

همزیستی با باکتری خاک *Rhizobium leguminosarum* منجر به کشاورزی پایدار می‌شود. این توانایی منحصر به فرد، وابستگی کشاورزان را در استفاده از کودهای شیمیایی برای حفاظت آب و خاک کاهش می‌دهد (Jensen *et al.*, 2010). همچنین، گیاه باقلا تحت شرایط خاص زیست محیطی می‌تواند حاصل- خیزی خاک را بهبود داده و میزان خسارت علفهای هرز، بیماری‌ها و آفات را هنگام کاشت متناوب با سایر محصولات زراعی کاهش دهد (Mwanamwenge *et al.*, 1998).

در میان تمام محدودیت‌ها، بیماری‌های خسارت‌زننده به باقلا به عنوان مخرب‌ترین عامل در نظر گرفته شده‌اند و باعث ضرر و زیان قابل توجهی (بیش از ۵۰ درصد) در عملکرد محصول می‌شوند (El-Hosary *et al.*, 1998; Bouhassan *et al.*, 2004; Awaad *et al.*, 2005; El-Bramawy and Abdul Wahid, 2005; El-Bramawy and Shaban, 2010).

از جمله‌ی این بیماری‌ها، بیماری‌های ویروسی، به عنوان یک مشکل جدی برای گیاه باقلا در سراسر جهان گزارش شده‌اند (Jones, 1997; El-Tahlawy *et al.*, 2005). به دلیل عدم اطمینان از شیوع ویروس‌ها و نبود روش کنترلی مناسب، کشاورزان ویروس‌ها را نسبت به قارچ‌ها خطر بزرگ‌تری می‌دانند (Sillero *et al.*, 2010). آلودگی توسط ویروس‌های خاص باعث ضرر و زیان قابل توجه اقتصادی و کاهش عملکرد حدود ۳۰ درصد در ارقام حساس باقلا می‌شود (Khalil and Erskine, 2001). اهمیت بیماری‌های ویروسی به این دلیل است که نه تنها باعث آسیب مستقیم به میزان می‌شوند بلکه گیاه را نسبت به حمله پاتوژن‌های ثانویه، مستعد می‌کنند (Beute, 1970; Mahgoub *et al.*, 1997).

تعداد زیادی ویروس خسارت‌زا از گیاه باقلا گزارش و جداسازی شده است، از جمله: ویروس موزاییک زرد لوبیا (Bean yellow mosaic virus; BYMV)، ویروس زرد نکروتیک باقلا (Faba bean necrotic virus; FBNYB)، ویروس پیسک باقلا (Broad bean mottle virus; BBMV)، ویروس پیچیدگی برگ لوبیا (Pea enation mosaic virus; BLRV) و ویروس موزاییک توته‌ای نخودفرنگی (Pea leaf roll virus; PEMV) (Saxena, 1991; Bond *et al.*, 1994; van Leur *et al.*, 2006).

در میان ویروس‌های گزارش شده از روی باقلا، BYMV یکی از مهم‌ترین و اقتصادی‌ترین بیماری‌های ویروسی است (Bos, 1969) که دامنه‌ی وسیعی از گیاهان را آلوده می‌کند و توسط چندین گونه شته به صورت ناپایا انتقال می‌یابد. خسارت آلودگی با BYMV، باعث نابودی گیاه نمی‌شود، اما با وجود القای علایم خفیف، باعث کاهش عملکرد گیاه می‌شود (Cheng *et al.*, 2002; Sidaros *et al.*, 2006).

در ایران ویروس BYMV از مزارع باقلای استان‌های تهران، فارس، خوزستان، گیلان، مازندران، کرمانشاه، اصفهان و لرستان گزارش شده است (Farzadfar *et al.*, 2002).

با توجه به اهمیت کشت باقلا در مناطق جنوب و جنوب‌شرق ایران، در این مناطق بررسی جامعی در مورد وقوع، تعیین پراکنش و بررسی ویژگی‌های جدایه‌های این ویروس انجام نشده است، در نتیجه برای دستیابی به اهداف زیر، این پژوهش انجام شد:

- ۱- ردیابی ویروس BYMV از مزارع باقلا در استان‌های کرمان و خوزستان با استفاده از آزمون‌های TPIA و آنتی‌بادی اختصاصی BYMV و انتخاب یک جدایه از هر استان
- ۲- تکثیر جدایه‌های انتخابی هر استان روی گیاهان تکثیری مناسب در شرایط گلخانه‌ای و مقایسه‌ی دامنه‌ی میزانی، نوع و شدت علایم ایجاد شده توسط جدایه‌های مختلف بر روی گیاهان محک و همچنین بررسی چگونگی انتقال جدایه‌ها با ناقل
- ۳- تکثیر ناحیه‌ی NIb جدایه‌های BYMV با استفاده از روش‌های مولکولی RT-PCR و PCR و تعیین توالی این ناحیه
- ۴- مقایسه‌ی توالی نوکلئوتیدی جدایه‌های بررسی شده در دو استان با هم و با سایر جدایه‌های BYMV موجود در بانک ژن با استفاده از نرم افزارهای موجود

## فصل دوم

### پیشینه پژوهش

#### ۲-۱-۲- ویروس‌های خسارت‌زننده به باقلاء

ویروس‌های بیماری‌زای باقلاء، یکی از عوامل مهم محدود کننده‌ی این محصول هستند و باعث ضعف و تغییر شکل بوته‌ها، مرگ و میر گیاه و یا عقیم ماندن گل‌ها شده و در نتیجه عملکرد محصول را کاهش می‌دهند.

تعداد زیادی ویروس خسارت‌زا از گیاه باقلاء گزارش و جداسازی شده‌اند (Kumari and Van Leur, 2011) که در جدول ۲-۱ به برخی از ویژگی‌های ویروس‌های مهم گزارش شده از روی باقلاء اشاره شده است.

جدول ۲- ویروس‌های اقتصادی مهم گزارش شده از روی باقلاء (Kumari and Van Leur, 2011)

روش انتقال	خانواده	جنس	مخفف نام	ژنوم	گونه‌های ویروس
ویروس					
ویروس‌های ایجاد کنندهٔ علایم زردی، کوتولگی و نکروزه شدن					
<i>Beet western yellows virus</i>	ssRNA	BWYV	<i>Polerovirus</i>	<i>Luteoviridae</i>	Aphids-P
<i>Bean leaf roll virus</i>	ssRNA	BLRV	<i>Luteovirus</i>	<i>Luteoviridae</i>	Aphids-P
<i>Chickpea chlorotic dwarf virus</i>	ssDNA	CpCDV	<i>Mastrevirus</i>	<i>Geminiviridae</i>	Leafhoppers-P
<i>Chickpea chlorotic stunt virus</i>	ssRNA	CpCSV	<i>Polerovirus</i>	<i>Luteoviridae</i>	Aphids-P
<i>Faba bean necrotic yellows virus</i>	ssDNA	FBNYV	<i>Nanovirus</i>	<i>Nanoviridae</i>	Aphids-P
<i>Milk vetch dwarf virus</i>	ssDNA	MDV	<i>Nanovirus</i>	<i>Nanoviridae</i>	Aphids-P
<i>Soybean dwarf virus</i>	ssRNA	SbDV	<i>Luteovirus</i>	<i>Luteoviridae</i>	Aphids-P
<i>Subterranean clover stunt virus</i>	ssDNA	SCSV	<i>Nanovirus</i>	<i>Nanoviridae</i>	Aphids-P
ویروس‌های ایجاد کنندهٔ علایم موزاییک و پیسک					
<i>Alfalfa mosaic virus</i>	ssRNA	AMV	<i>Alfamovirus</i>	<i>Bromoviridae</i>	Aphids-NP
<i>Bean yellow mosaic virus</i>	ssRNA	BYMV	<i>Potyvirus</i>	<i>Potyviridae</i>	Aphids-NP
<i>Broad bean mottle virus</i>	ssRNA	BBMV	<i>Bromovirus</i>	<i>Bromoviridae</i>	Aphids-NP
<i>Broad bean stain virus</i>	ssRNA	BBSV	<i>Comovirus</i>	<i>Comoviridae</i>	Aphids-NP
<i>Broad bean true mosaic virus</i>	ssRNA	BBTMV	<i>Comovirus</i>	<i>Comoviridae</i>	Aphids-NP
<i>Broad bean wilt virus</i>	ssRNA	BBWV	<i>Fabavirus</i>	<i>Comoviridae</i>	Aphids-NP
<i>Cucumber mosaic virus</i>	ssRNA	CMV	<i>Cucumovirus</i>	<i>Bromoviridae</i>	Aphids-NP
<i>Pea early browning virus</i>	ssRNA	PEBV	<i>Tobravirus</i>	-	Nematodes-NP
<i>Pea enation mosaic virus -1</i>	ssRNA	PEMV-1	<i>Enamovirus</i>	<i>Luteoviridae</i>	Aphids-P
<i>Pea seed-borne mosaic virus</i>	ssRNA	PSbMV	<i>Potyvirus</i>	<i>Potyviridae</i>	Aphids-NP

NP: انتقال ویروس به صورت ناپایا و P: انتقال ویروس به صورت پایا

ویروس BYMV یکی از مهمترین ویروس‌های رایج در حبوبات می‌باشد که گسترش جهانی وسیعی دارد و سالانه باعث خسارت قابل توجهی به کمیت و کیفیت محصول می‌شود (Bos, 1969). در ادامه به بررسی ویژگی‌های این ویروس پرداخته می‌شود.

## ۲-۲- ویروس موزاییک زرد لوبیا (BYMV)

این ویروس برای اولین بار از ایالت متحده آمریکا در سال ۱۹۰۰ از مزارع نخود و در سال ۱۹۲۵ از روی لوبیای فرانسوی (*Phaseolus vulgaris*) گزارش شده است (Doolittle and Jones, 1925). ویروس BYMV از اولین ویروس‌های شناسایی شده از روی گلایول است. اسمیت و بریرلی<sup>۱</sup> (۱۹۴۴) ویروس را با استفاده از شته، از گلایول‌های دارای علایم به گلایول‌های سالم منتقل کردند ولی آن‌ها قادر به شناسایی نوع ویروس در آن زمان نبودند (Smith and Brierley, 1944). تا این‌که مکورتر<sup>۲</sup> و همکاران McWhorter *et al.*, (۱۹۴۷) توانستند ویروس BYMV را برای اولین بار از روی این گیاه گزارش کنند (McWhorter *et al.*, 1947). علایم BYMV بر روی گلایول به صورت لکه‌های سبز رد، موزاییک سبز روشن یا تیره بر روی برگ‌ها و شکستگی رنگ گل‌ها دیده می‌شود.

هامپتون<sup>۳</sup> (۱۹۷۵) در شرایط مزرعه اثر BYMV و ویروس موزاییک معمولی لوبیا (*Bean common mosaic virus; BCMV*) را بر عملکرد دانه‌ی یک رقم لوبیای مکزیکی مطالعه کرد. نتایج این آزمایش مشخص کرد که BYMV باعث کاهش ۳۳ درصدی تعداد غلاف در بوته و ۴۱ درصدی عملکرد دانه می‌شود، میزان کاهش تعداد غلاف در بوته و عملکرد دانه در اثر آلودگی با BCMV در این پژوهش به ترتیب ۵۰ تا ۶۴ درصد و ۵۳ تا ۶۸ درصد گزارش شد.

فورتاس<sup>۴</sup> و همکاران (۱۹۹۱) ویروس BYMV را از گیاه باقلای آلوده در مزارع کشورهای سودان، سوریه و هلند جداسازی کردند. ساسایا<sup>۵</sup> و همکاران (۱۹۹۷) این ویروس را از روی گیاهان مختلف در ژاپن شناسایی کردند.

<sup>1</sup> Smith and Brierley

<sup>2</sup> McWhorter

<sup>3</sup> Hampton

<sup>4</sup> Fortass

<sup>5</sup> Sasaya