

بررسی مولکولی وضعیت تاریختگی دانه‌های ذرت وارداتی به ایران

لیلا سرمدی^۱، عباس عالمزاده^{۲*} و بهزاد قره‌یاضی^۳

۱ و ۲- به ترتیب دانشجوی کارشناسی ارشد و استادیار بخش زراعت و اصلاح نباتات

دانشکده کشاورزی دانشگاه شیراز

۲- پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی ایران

* نویسنده مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: alelmzadeh@shirazu.ac.ir

(تاریخ دریافت: ۹۱/۱۰/۳ - تاریخ پذیرش: ۹۱/۱۱/۲۴)

چکیده

واژه‌های کلیدی

ایمنی زیستی
پروتکل کارتاها
ذرت
گیاهان تاریخته
واردادات

پژوهش حاضر به منظور بررسی وضعیت تاریختگی دانه‌های ذرت وارداتی به کشور با استفاده از روش‌های مولکولی صورت گرفته است. به همین منظور ۵ نمونه ذرت وارداتی به نام‌های PREVENTER، INCEILGAZ، IRON LINDREW، AGIOS SOSTIS و MASTROGIORGIS از کشور آرژانتین از بندر امام خمینی در ماهشهر از گمرک کشور دریافت شد. با استفاده از آغازگرهای اختصاصی برای نواحی تنظیمی پیشر *CaMV 35S* و *nos* طی واکنش پی‌سی‌آر وضعیت تاریخته بودن یا نبودن نمونه‌های مذکور مورد بررسی قرار گرفت. در این پژوهش از ژن اینورتاز که در ژنوم تمام ارقام ذرت وجود دارد به عنوان کنترل داخلی استفاده شد. نتایج نشان داد که دانه‌های ذرت وارداتی از کشور آرژانتین تاریخته هستند و در ژنوم خود نواحی تنظیمی پیشر *CaMV 35S* و پیان دهنده *nos* را دارند. با توجه به پیوستن ایران به پروتکل ایمنی‌زیستی کارتاها، باید در برگه ثبت مشخصات مواد گیاهی وارداتی، وضعیت تاریختگی آنها مشخص شود اما در اسناد همراه با دانه‌های ذرت وارداتی هیچ‌گونه اظهاری در مورد تاریخته بودن این دانه‌ها در برگه‌های ثبت مشخصات آنها وجود نداشت.

مقدمه

پژوهش‌های مختلف مشخص شده است که در جوامع مختلف از جمله ایران مردم نسبت به این گیاهان نظر مثبتی دارند (Zare and Alemzadeh, 2010; Rastgooy and Alemzadeh, 2011; Gomrok *et al.* 2009).

دانه‌های روغنی از جمله محصولات استراتژیک و با ارزش کشاورزی است که دستخوش این تغییرات قرار گرفته است و بیشترین سطح زیر کشت گیاهان تاریخته را به خود اختصاص داده است. از جمله می‌توان به دانه‌های روغنی اشاره کرد که در آنها الگوی اسیدهای چرب به وسیله روش‌های جهش‌زاوی مرسوم و یا روش‌های دی‌ان‌ای نوترکیب تغییر یافته است و یا دانه‌های روغنی که مقاوم به علف‌کش شده‌اند (Sarad *et al.* 2004).

کشور ما، یکی از بزرگترین مصرف‌کننده‌های روغن و دانه‌های روغنی با سرانه مصرف بالا نسبت به میانگین جهانی، بیش از ۸۰ درصد نیاز دانه‌های روغنی خود را از طریق واردات تأمین می‌کند و عملده این واردات را از کشورهایی انجام می‌دهد که بیشترین سطح زیر کشت گیاهان تاریخته را به خود اختصاص داده‌اند. واردات دانه ذرت به کشور بعد از دانه سویا و پنبه دانه، بیشترین میزان واردات را تشکیل می‌دهد. قابل توجه است که ۳۲ درصد سطح زیر کشت این گیاه، از ۱۵۹ میلیون هکتار ذرت کشت شده در دنیا، تاریخته است (James. 2011). با توجه به این که بخش عملده‌ای از روغن مورد نیاز کشور به صورت وارداتی تأمین کشورهای تویید کننده محصولات تاریخته انجام می‌شود، با کشت گیاهان تاریخته در داخل به روش علمی و تایید شده، نه تنها از خروج میزان زیادی ارز از کشور جلوگیری می‌شود بلکه می‌تواند به عنوان یکی از قدمهای اصلی برای رسیدن به خودکفایی در زمینه تویید دانه‌های روغنی مورد توجه قرار گیرد (Rajaie. 2010).

با توجه به ورود گیاهان تاریخته، محصولات و فرآورده‌های آنها به عرصه تجارت بین‌المللی، صادرات و واردات این گیاهان به طور گسترده‌ای در جهان صورت می‌گیرد که به موازات آن پژوهش‌های زیادی نیز در کشورهای مختلف به منظور ردیابی این گیاهان و محصولات آنها در محموله‌های وارداتی صورت گرفته است. طی پژوهشی که در سال ۲۰۱۰ در آفریقای جنوبی به

با توجه به رشد روز افزون جمعیت، بزرگترین چالش در دنیا تأمین غذا و امنیت آن است. به دنبال افزایش جمعیت، رقابت برای زمین، آب و سایر منابع تولید، بشر را به راهکارهای جدیدی به منظور تولید غذای بیشتر و با کیفیت‌تر رهمنون می‌سازد (Bertoni and Marsan. 2005; British Medical Association. 2004). بدیهی است که تأمین غذای این جمعیت در حال رشد در عصر حاضر، تنها با استفاده از روش‌های سنتی میسر نبوده و انسان ناگزیر از بکارگیری دانش و فناوری‌های نو در جهت افزایش تولیدات کشاورزی است. از مهمترین دستاوردهای مهندسی ژنتیک در زمینه کشاورزی، تولید گیاهان تاریخته^۱ هستند که با استفاده از آنها می‌توان غذای جمعیت رو به رشد جهان را تأمین کرد. در واقع بیوتکنولوژی نوین از راهکارهایی است که با دستاوردهای مفید در زمینه کشاورزی از جمله گیاهان تاریخته منجر به تولید محصول بیشتر و غذای کافی و ایمن‌تر برای انسان و دام شده است (James. 2011). ظهور گیاهان تاریخته در عرصه کشاورزی به منظور تأمین مواد غذایی با داشتن صفات مطلوب، علاوه بر افزایش عملکرد در واحد سطح و تولید بیشتر، نقش ویژه‌ای در کاهش هزینه‌های تولید و استفاده کمتر از مواد شیمیایی داشته است. طبق تازه‌ترین گزارش سرویس بین‌المللی برای دستیابی و استفاده از بیوتکنولوژی کشاورزی (ISAAA)^۲ در شانزه‌مین سال تجاری سازی این محصولات (از سال ۱۹۹۶ تا ۲۰۱۱)، سطح زیر کشت محصولات تاریخته در دنیا با رشد هشت درصدی نسبت به سال ۲۰۱۰ از ۱۴۸ میلیون هکتار، به ۱۶۰ میلیون هکتار رسیده است (James. 2011). در سال ۲۰۱۱ چهار محصول تاریخته اصلی تجاری سازی شده یعنی ذرت، سویا، کلزا و پنبه به بالاترین میزان سطح زیر کشت خود رسیدند (James. 2011). به طوری که بیش از ۹۸ درصد گیاهان تاریخته تولیدی در دنیا را این چهار محصول تشکیل می‌دهند. پیش‌بینی می‌شود که سطح زیر کشت محصولات تاریخته تا سال ۲۰۱۵ به حدود ۲۰۰ میلیون هکتار برسد (James. 2011). طی

1- Transgenic plants

2- International Service for the Acquisition of Agri-Biotech Applications

گرفته مشخص شد، دانه‌های وارد شده به کشور طبق استناد و مدارک همراه آنها، به نام کشتی حامل آنها وارد می‌شوند و نام و برچسبی که نشانی از تاریخته بودن یا غیر تاریخته بودن آنها باشد، وجود ندارد.

استخراج و خالص‌سازی دی.ان.ای ژنومی
دی.ان.ای ژنومی بر اساس پروتکل پایه CTAB^۳ به روش سقایی معروف^۴ و همکاران (۱۹۸۴) از دانه‌های پودر شده در ازت مایع استخراج شد. روش CTAB طبق استاندارد ایزو ۲۱۵۷۱ (ISO 21571) روش مناسبی برای استخراج دی.ان.ای دانه‌های ذرت است (Hemmer. 1997). سپس دی.ان.ای حاصل با اتانول رسوب داده شد.

طراحی آغازگر و واکنش زنجیره‌ای پلیمراز
به منظور شناسایی تاریختگی نمونه‌ها، برای نواحی تنظیمی پیشبر CaMV 35S^۵ و پایان دهنده nos^۶ که در بیشتر گیاهان تاریخته (به‌ویژه ذرت و سویا) وجود دارند، آغازگرهای اختصاصی طراحی شد. این دو عنصر ژنتیک تقریباً در همه گیاهان تاریخته وجود دارند (Ahmed. 2002; Anklam *et al.* 2002; Hemmer. 1997). به منظور شناسایی و غربال کردن ذرت‌های تاریخته، از جفت آغازگر (35S-1/35S-2) برای توالی پیشتر CaMV 35S و از جفت آغازگر (118-f/HA-nos 118-r) برای پایان دهنده nos استفاده شد. از ژن اینورتاز^۷ نیز به عنوان ژن شناسایی دی.ان.ای ژنومی ذرت (کترل داخلی) استفاده شد که برای تکثیر آن از جفت آغازگر (IVR1-F/IVR2-R) استفاده شد (Ehlers *et al.* 1997). آغازگرهای مورد استفاده در این پژوهش به همراه ناحیه مورد هدف آنها بر روی دی.ان.ای مورد بررسی در (جدول ۲) نشان داده شده‌اند. عمل تکثیر با استفاده از این آغازگرها در حجم ۲۰ میکرولیتر واکنش زنجیره‌ای پلیمراز (شامل ۱۰ mM تریس، ۵۰ mM کلرید پتاسیم، ۱/۵ mM کلرید منیزیم، ۲۰۰ μM از هر یک از dNTPها، ۰/۳ μM از هر یک از آغازگرها، ۱ واحد

3- Cetyltrimethyl ammonium bromide

4- Saghai-Marof

5- Cauliflower Mosaic Virus

6- Nopaline synthase

7- Invertase

منظور ردیابی گیاهان تاریخته صورت گرفت هیچ سویای تاریخته‌ای که کشت شود یافت نشد اگر چه نتایج نشان دادند که سویای تاریخته غیر قانونی وارد شده است (Marx. 2010). در سال ۲۰۰۶ طی پژوهشی در کره جنوبی مشخص شد که طی حمل و نقل دانه‌های وارداتی سویای تاریخته، تعدادی گیاهان سویای تاریخته در اطراف جاده‌های اطراف بندر اینچون (Incheon Port) مشاهده شد که احتمال دارد در اثر پخش دانه‌های تاریخته وارداتی بوجود آمده بودند (Kim *et al.* 2006).

طی پژوهش دیگری از ۸ استان مختلف کره جنوبی نمونه‌های سویا و ذرت جمع‌آوری شد و از لحاظ تاریختگی مورد بررسی قرار گرفتند که نتایج نشان دادند در مزارع سویا و ذرت تاریخته کشت نمی‌شود اما چندین گیاه ذرت تاریخته از کنار جاده‌ها جمع‌آوری شد که احتمال دارد در زمان انتقال دانه‌های ذرت تاریخته در محیط پخش شده‌اند (Lee *et al.* 2009).

هدف از انجام این پژوهش بررسی وضعیت تاریختگی دانه‌های ذرت وارداتی به کشور بود. به همین منظور ۵ نمونه ذرت وارداتی از گمرک بندر امام خمینی دریافت و همراه با یک نمونه غیرتاریخته داخلی با استفاده از آغازگرهای اختصاصی برای نواحی تنظیمی با استفاده از واکنش زنجیره‌ای پلیمراز مورد بررسی مولکولی قرار گرفتند.

مواد و روش‌ها

نمونه برداری

به منظور ارزیابی وضعیت تاریختگی دانه‌های ذرت وارداتی، ۵ نمونه دانه ذرت وارداتی که در شش ماهه دوم سال ۱۳۸۹ وارد کشور شده بود، به نامهای AGIOS SOSTIS و PREVENTER INCEILGAZ LINDREW IRON MASTROGIORGIS از کشور آرژانتین که بعد از آمریکا و بزریل، بیشترین سطح زیر کشت گیاهان تاریخته را در دنیا دارا است، از گمرک بندر امام خمینی دریافت شد. همچنین نمونه دانه ذرت داخلی به عنوان شاهد تهیه شد. نمونه برداری به طریق توده‌ای و کاملاً تصادفی از هر بسته، حدود صد گرم انجام شد. نمونه برداری طبق استاندارد ایزو (ISO 21568)، متناسب با تعداد بسته در هر محموله انجام شد (جدول ۱). در بررسی‌های صورت

جدول ۱- نمونه‌برداری طبق استاندارد اینزو (ISO 21568 & ISO 13690)

Table 1- sampling according to ISO standards (ISO 21568 & ISO 13690).

تعداد نمونه‌ها از هر بسته	تعداد بسته‌ها در هر محموله
برداشتن از هر بسته	تا ۱۰ بسته
از ۱۰ بسته به طور تصادفی	۱۰ تا ۱۰۰ بسته
گرفتن ریشه مربع از کل بسته‌ها (ISO 13690)	بیشتر از ۱۰۰ بسته

جدول ۲- آغازگرهای استفاده شده به همراه ناحیه هدف آنها و طول قطعه‌ای که تکثیر می‌شود.

Table 2- Sequences of primers, target DNA, and amplicon length used in this study.

آزمون	آغازگر	توالی (۱۵' به ۳')	هدف	توالی دی.ان.ای (جفت باز)	اندازه تکثیر شده
شناسایی دی.ان.ای ذرت	IVR1-F	CCGCTGTATCACAAGGGCTGGTACC	<i>Invertase gene</i>		226
	IVR2-R	GGAGCCCGTGTAGAGCATGACGATC			
غربالگری تواریخته بودن	35S-1	GCTCCTACAAATGCCATCA	P-35S		195
	35S-2	GATA GTGGATTGTGCGTCA			
	HA-nos 118-f	GCATGACGTTATTATGAGATGGG	T-nos		118
	HA-nos 118-r	GACACCGCGCGCGATAATTATCC			

نتایج و بحث

در این پژوهش با بکارگیری آغازگرهای اختصاصی وضعیت تواریختگی دانه‌های ذرت با استفاده از روش واکنش زنجیره‌ای پلیمراز که روشی با دقت و سرعت بالا برای شناسایی گیاهان تواریخته است، بررسی شد (Bellocchi *et al.* 2008; Zel *et al.* 2008; Marmiroli *et al.* 2008; Lipp *et al.* 2001; Meyer 1999). با استفاده از جفت آغازگر اختصاصی به منظور تکثیر ژن رمز کننده اینورتاز به عنوان کنترل داخلی یک قطعه ۲۲۶ جفت بازی از ژنوم ذرت‌های مورد آزمایش تکثیر شد (شکل ۱). در بررسی وضعیت تواریختگی دانه‌های ذرت وارداتی با استفاده از آغازگرهای اختصاصی برای دو ناحیه پیشتر *CaMV 35S* و پایان *nos* طی واکنش پی.سی. آر اقدام به تکثیر قطعاتی از این دو ناحیه شد. نتایج نشان دادند که ۵ نمونه دانه ذرت وارداتی از کشور آرژانتین تواریخته هستند (شکل ۲ و ۳). بر اساس نتایج

آنژیم دی.ان.ا. پلیمراز و μg از دی.ان.ای ژنومی برای آغازگر (IVR1-F/IVR2-R) تحت چرخه حرارتی ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، $65/3$ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه و ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه انجام شد. واکنش زنجیره‌ای پلیمراز برای آغازگر (35S-1/35S-2) تحت چرخه حرارتی ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، $51/7$ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه و ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه انجام شد. همچنین واکنش زنجیره‌ای پلیمراز برای آغازگر (HA-nos 118-f / HA-nos 118-r) تحت چرخه حرارتی ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، 61 درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه و ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه انجام شد. ۳۵ بار چرخه‌ها تکرار شد و بعد از آن قطعات برای تکثیر نهایی به مدت ۱۰ دقیقه در ۷۲ درجه سانتی‌گراد قرار داده شدند.

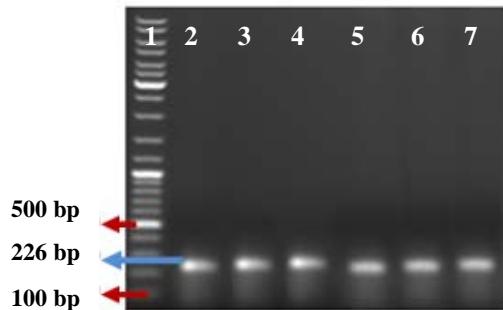
جدول ۳- انواع ذرت‌های تواریخته ثبت شده در کشور آرژانتین.

Table 3- Transgenic corns were planted in Argentina.

مشخصات	موجود تواریخته	نام موجود	کد شناسه
ذرت مقاوم به بیماری و آفات با استفاده از ژن <i>cry1Ab</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	MON 810	۱۴۷۵۰
ذرت مقاوم به بیماری و آفات با استفاده از ژن‌های <i>cry1A.105</i> و <i>cry2Ab2</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	MON 89034	۴۳۷۷۳
ذرت مقاوم به بیماری، آفات و علفکش گلایفوسینت با استفاده از ژن‌های <i>cp4 epsps</i> و <i>cry3Bb1</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	MON 88017	۱۵۱۰۶
ذرت مقاوم به بیماری، آفات و علفکش گلایفوسینات آمونیوم با استفاده از ژن‌های <i>cry1Ab</i> و <i>pat</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	Bt 11	۱۴۷۹۷
ذرت مقاوم به علفکش گلایفوسینت با استفاده از ژن <i>cp4 epsps</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	NK 603	۱۴۷۷۶
ذرت مقاوم به بیماری و آفات با استفاده از ژن <i>vip3Aa20</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	MIR 162	۱۰۰۸۸۵
ذرت مقاوم به علفکش گلایفوسینت با استفاده از ژن <i>epsps</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	GA 21	۱۴۷۹۴
ذرت مقاوم به بیماری، آفات و علفکش گلایفوسینت آمونیوم با استفاده از ژن <i>cry1Ab</i> و <i>pat</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	Bt 176	۱۴۷۵۱
ذرت مقاوم به بیماری، آفات و علفکش گلایفوسینت آمونیوم با استفاده از ژن‌های <i>cry1Ac</i> و <i>pat</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	DBT 418	۱۴۷۷۰
ذرت مقاوم به بیماری، آفات و علفکش گلایفوسینت آمونیوم با استفاده از ژن‌های <i>cry1Fa2</i> و <i>pat</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	TC 1507	۱۴۸۴۱
ذرت مقاوم به علفکش گلایفوسینت آمونیوم با استفاده از ژن <i>pat</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	T14	۱۴۷۶۶
ذرت مقاوم به علفکش گلایفوسینت آمونیوم با استفاده از ژن <i>pat</i>	<i>Zea mays</i> - Maize, Corn	T25	۱۴۷۶۷

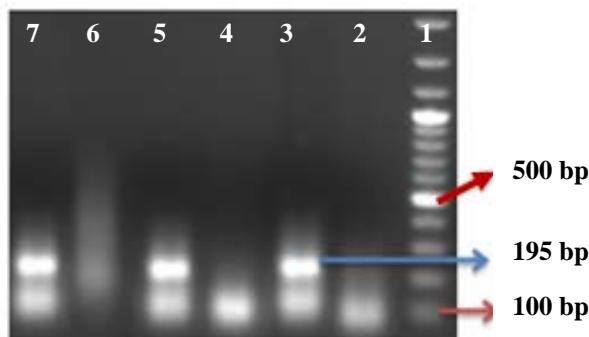
اتاق تهاتر ایمنی‌زیستی^۸، ذرت‌های تواریخته از کشور آرژانتین که در ساختار ژنوم خود دارای پیشبر *CaMV 35S* و پایان دهنده *nos* هستند، ذرت‌های تواریخته (YieldGard) MON 810، MON 88017، MON 89034، MON 811، NK 603 و Bt 11 هستند (جدول ۳). در حالی که بیش از ۸۰ درصد زمین‌های زیر کشت ذرت در دنیا، از ذرت‌های MON 810 پوشیده شده است و کشت این لاین

بدست آمده مشخص شد که ۳ نمونه از ۵ نمونه دانه‌های ذرت وارداتی از کشور آرژانتین، به نام‌های (۳) AGIOS SOSTIS و (۵) MASTROGIORGIS و (۷) INCEILGAZ توالی پیشبر *CaMV 35S* (قطعه ۱۹۵ جفت بازی) و پایان دهنده *nos* (قطعه ۱۱۸ جفت بازی) هستند (شکل ۲ و ۳) و ۲ نمونه از دانه‌های ذرت وارداتی به نام‌های (۴) IRON LINDREW و (۶) PREVENTER در ژنوم خود دارای پایان دهنده *nos* و فاقد پیشبر *CaMV 35S* بودند (شکل ۳). طبق اطلاعات ثبت شده در



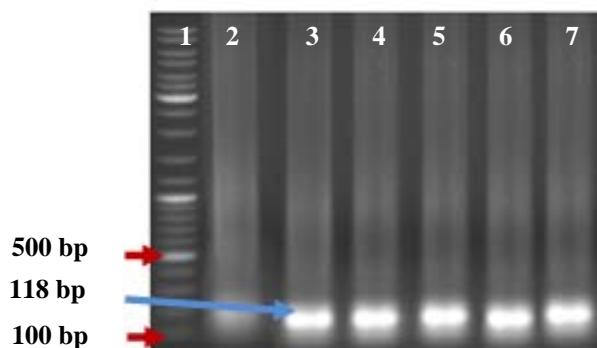
شکل ۱- شناسایی ژن اینورتاز در ژنوم نمونه‌های ذرت مورد بررسی با استفاده از جفت آغازگر IVR1-F/ IVR2-R. ۱. نشانگر اندازه ۱۰۰ bp. ۲. کنترل منفی از ذرت داخلی غیر ترازیخته، ۳-۷. نمونه‌های ذرت وارداتی مورد آزمایش.

Figure 1- Detection of *invertase* gene in DNA from maize seeds using IVR1-F/ IVR2-R primers. 1. 100 bp size marker, 2. Non transgenic maize as negative control, 3. Imported maize seeds.



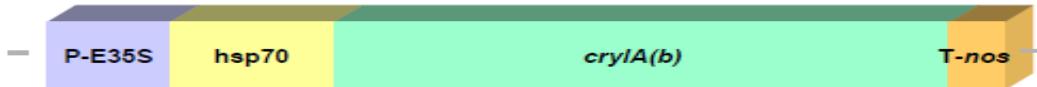
شکل ۲- شناسایی توالی پیشبر *CaMV 35S* در ژنوم نمونه‌های ذرت مورد بررسی با استفاده از جفت آغازگر 35S-1/35S-2. ۱. نشانگر اندازه ۱۰۰ bp. ۲. کنترل منفی از ذرت داخلی غیر ترازیخته، ۳-۷. نمونه ذرت مورد آزمایش.

Figure 2- Detection of *CaMV 35S* promoter in DNA from maize seeds using 35S-1/35S-2 primers. 1. 100 bp size marker, 2. Non transgenic maize as negative control, 3. Imported maize seeds.



شکل ۳- شناسایی توالی پایان دهنده *NOS* در ژنوم نمونه‌های ذرت مورد بررسی با استفاده از جفت آغازگر HA-nos 118-f /HA-nos 118-r. ۱. HA-nos 118-f /HA-nos 118-r ۱۱۸ bp. ۲. کنترل منفی از ذرت داخلی غیر ترازیخته، ۳-۷. نمونه ذرت‌های وارداتی. نشانگر اندازه ۱۰۰ bp.

Figure 3- Detection of *NOS* terminator in DNA from maize seeds using HA-nos 118-f /HA-nos 118-r primers. 1. 100 bp size marker, 2. Non transgenic maize as negative control, 3. Imported maize seeds.



شکل ۴- کاست ژنی MON 810. ساختار ژنی استفاده شده برای انتقال به ذرت (Aguilera *et al.* 2003).

Figure 4- Construct MON 810. The construct used for the transformation of maize.

(2011). نتایج ارایه شده در این پژوهش، نشان‌دهنده تاریخته بودن دانه‌های ذرت وارد شده به کشور است. این در حالی است که پژوهش‌ها نشان می‌دهند که محصولات تاریخته اعلام نشده به سایر کشورها هم وارد می‌شوند اما واردات آنها به صورت غیر قانونی است (Marx. 2010). طی پژوهشی با استفاده از واکنش زنجیره‌ای پسی.سی.آر مشخص شده است که ۳ لاین ذرت تاریخته در سال ۲۰۰۰ از آمریکا وارد ژاپن شده‌اند (Matsuoka *et al.* 2000) که این نشان‌دهنده ورود ذرت‌های تاریخته به کشورهای وارد کننده این محصول است. در ایران با توجه به واردات عمده دانه‌های روغنی از کشورهایی که بیشترین سطح زیرکشت گیاهان تاریخته را در دنیا دارا هستند بکارگیری این فناوری و تولید گیاهان تاریخته در داخل و اجرای قوانین از ملزمات است. طی پژوهش‌هایی که در سال‌های اخیر در کشورهای منطقه صورت گرفته مشخص شده است که بسیاری از محصولات تاریخته در بازارهای این کشورها به فروش می‌رسد که عمده آنها وارداتی هستند (Abdel-Mawgood *et al.* 2010؛ Abdel-Mawgood *et al.* 2012؛ Al-Salameen *et al.* 2012).

با توجه به این که ایران یکی از بزرگترین وارد کننده‌های دانه ذرت از کشورهای تولیدکننده ذرت تاریخته است بررسی تاریخته بودن دانه‌های ذرت وارداتی با یک روش شناسایی مناسب و سریع حائز اهمیت است. با توجه به آمار مستند و پژوهش‌های به عمل آمده در رابطه با سلامت و سودمندی این محصولات، عدم تولید این گیاهان در کشور از اهمیت خاصی برخوردار می‌شود. تا امروز میلیون‌ها هکتار زمین زیر کشت محصولات تاریخته رفته و هیچ نوع مشکل بهداشتی ناشی از مصرف محصولات تاریخته و یا فرآورده‌های آنها در انسان مشاهده نشده است و بارها سلامت و کیفیت آنها به اثبات رسیده است (Helt. 2004؛ Meyer *et al.* 1996). با توجه به در نظر

به طور تجاری هر ساله در حال افزایش است (Singh *et al.* 2007)، احتمال می‌رود که ذرت‌های تاریخته مورد استفاده در این پژوهش که هم دارای ناحیه پیشبر *CaMV 35S* و هم دارای پایان دهنده *nos* هستند، از ذرت MON 810 گرفته شده باشند. این لاین با داشتن ژن (*cryIA(b)*) مقاومت اختصاصی به کرم ساقه *Bruderer and Ostrinia nubilalis* (Leitner. 2003) دارد (Aguilera *et al.* 2008). طبق اطلاعات ثبت شده در اتاق تهاتر ایمنی‌زیستی، به احتمال زیاد نمونه‌های ۴ و ۶ که دارای پایان دهنده *nos* هستند اما فاقد پیشبر *CaMV 35S* هستند، از ذرت تاریخته 162 که مقاوم به حشرات است یا ۲۱ *GA 21* که مقاوم به علف‌کش گلایفوسیت است گرفته شده‌اند (جدول ۳). این دو ذرت آرژانتینی در ژنوم خود فاقد پیشبر *CaMV 35S* و دارای پایان دهنده *nos* هستند. سایر ذرت‌های تاریخته از کشور آرژانتین، به نام‌های ۱۷۶ Bt مقاوم به کرم ساقه خوار اروپایی در ساختار ژنوم خود دارای T-35S و P-35S ۴۱۸ DBT مقاوم به کرم ساقه خوار اروپایی در ساختار ژنوم خود دارای T-Tr7 و P-35S مقاوم به حشرات و علف‌کش گلایفوسینیت آمونیوم در ساختار ژنوم خود دارای T-35S و T14 و T25 مقاوم به علف‌کش گلایفوسینیت آمونیوم در ساختار ژنوم خود دارای T-35S و P-35S هستند (جدول ۳).

با توجه به این که دستاوردهای مهندسی ژنتیک که مهمترین آنها در زمینه کشاورزی گیاهان تاریخته هستند، می‌تواند در کمترین زمان ممکن بسیاری از محدودیت‌ها را در ایجاد خصوصیات جدید و کمیت و کیفیت بهتر محصولات غذایی از سر راه بردارد، این فناوری به سرعت جایگاه ویژه‌ای را در کشورهای بزرگ تویید کننده محصولات کشاورزی در دنیا پیدا کرده است (James.

در اسنادی که همراه کالا وارد می‌شود، نامی از تاریخته بودن محصول و سایر اطلاعات لازم آورده نمی‌شود. در حالی که عمده‌ترین واردات دانه‌های روغنی از بزرگترین کشورهای تولید کننده محصولات تاریخته صورت می‌گیرد. بدین ترتیب هرگونه واردات محصولات کشاورزی باید با در نظر گرفتن حقوق مصرف کننده بر اساس قوانین مندرج در قانون ایمنی زیستی کارتاها که به تصویب مجلس شورای اسلامی رسیده است، بررسی شود. با توجه به اهمیت خاصی که محصولات تاریخته در دنیا دارند و پیوستن ایران به پروتکل ایمنی‌زیستی کارتاها، با بررسی تاریخته بودن دانه‌های ذرت وارداتی اهمیت تولید این محصولات در کشور با در نظر گرفتن حقوق مصرف کننده از اهمیت ویژه‌ای برخوردار می‌شود که باید رسیدگی جدی در این رابطه صورت گیرد. در واقع تولید و استفاده از گیاهان تاریخته با در نظر گرفتن استانداردهای جهانی راجع به کیفیت و سلامت آنها که با انجام آزمایش‌های ارزیابی ایمنی، مجوز کشت و مصرف می‌گیرند، بیانگر امنیت و سلامت این محصولات است. آنچه مسلم است استفاده از محصولات سالم مهندسی ژنتیک جز با بالا بردن سطح آگاهی مردم به آشنایی هر چه بیشتر با سلامت و سودمندی گیاهان تاریخته، فرهنگ‌سازی درباره پذیرش این محصولات و حمایت‌های دولت‌ها در این زمینه ممکن نیست. در واقع با ظهور گیاهان تاریخته، راهکاری موثر در جهت تولید غذای سالم و کافی ایجاد شده است که تولید آنها به همکاری سازمان‌های اجرایی نیاز دارد و نتیجه مطلوب هنگامی بدست می‌آید که قانون اجرا شود و فرهنگ‌سازی و اطلاع‌رسانی صحیح برای مردم که مهمترین مصرف کنندگان هستند صورت گیرد.

منابع

- Abdel-Mawgood AL, Gassem MA, Alsadon AA, Alghamdi SS, AL-Doss AA. 2010. Monitoring of genetically modified food in Saudi Arabia. African Journal of Food Science 4 (8): 536-540.
- Aguilera M, Querci M, Balla B, Prospero A, Ermolli M, Van Den Eede G. 2008. A qualitative approach for the assessment of the genetic stability of the MON 810 trait in commercial seed maize varieties. Food Analytical Methods 1: 252–258.
- Ahmed FE. 2002. Detection of genetically modified

گرفتن سلامت این محصولات و حقوق مصرف کننده، با آزاد بودن واردات گیاهان تاریخته و مصرف آن، تولید این محصولات در داخل کشور از اهمیت خاصی برخوردار است. بدین ترتیب با توجه به نتایج بدست آمده که دلیل بر ورود ذرت تاریخته به کشور است و با توجه به پیوستن ایران به پروتکل کارتاها و تصویب قانون ملی ایمنی‌زیستی، تولید محصولات تاریخته در داخل باید به طور جدی مورد بررسی قرار گیرد. موارد مهمی که در رابطه با واردات محصولات تاریخته در پروتکل کارتاها و قانون ملی ایمنی‌زیستی درج شده است اما در عمل به آنها توجهی نمی‌شود، به شرح ذیل هستند: طبق ماده ۷ قانون ملی ایمنی‌زیستی ایران که در سال ۱۳۸۸ به تصویب مجلس شورای اسلامی رسیده است، کلیه اشخاص حقیقی و حقوقی که قصد واردات، صادرات و یا حمل و نقل داخلی و فرامرزی موجودات زنده تاریخته موضوع این قانون را دارند، موظفند: الف- اطلاعات موردنیاز و مستندات علمی ارزیابی مخاطرات احتمالی براساس مفاد پروتکل ایمنی زیستی کارتاها را به دستگاه‌های اجرایی مرتبط مندرج در ماده (۴) این قانون را ارائه و مجوز لازم را دریافت کنند. ب- شرایط لازم از نظر بسته بندی و حمل و نقل و برچسب‌گذاری را رعایت کنند. همچنین طبق پروتکل کارتاها، در محموله‌های صادراتی کالاهای کشاورزی که احتمال حضور سازواره‌های زنده اصلاح شده وجود داشته باشد، باید به وضوح در اسناد ارسالی به این مسئله اشاره شده باشد. افزون بر این، درج نام و هویت موجود زنده تاریخته و استفاده مورد نظر از آن یا محصولات ناشی از آن، از موارد مهمی است که در پیوست ۱ و ۲ پروتکل ایمنی‌زیستی کارتاها (CBP) (Cartagena Biosafety Protocol (CBP))، عنوان شده است اما طبق بررسی‌های انجام شده، در گمرک ایران

organisms in food. Trends in Biotechnology 20 (5): 215–223.

4. Al-Salameen F, Kumar V, Al-Aqeel H, Al-Hashash H, Hejji, AB. 2012. Detection of genetically modified DNA in fresh and processed foods sold in Kuwait. GM Crops and Food Biotechnology in Agriculture and the Food Chain 3 (4): 283-288.

5. Anklam E, Gadani F, Heinze P, Pijnenburg H, Van Den Eede G. 2002. Analytical methods for detection and determination of genetically modified organisms in

- agricultural crops and plant derived food products. European Food Research and Technology 214: 3–26.
6. Bellocchi G, Acutis M, Paoletti C, Confalonieri R, Trevisiol P, Grazioli E, Delobel C, Savini C, Mazzara M, Van den Eede G. 2008. Expanding horizons in the validation of GMO analytical methods: fuzzy-based expert systems. *Food Analytical Methods* 1: 126–135.
 7. Bertoni G, Marsan PA. 2005. Safety risks for animals fed genetic modified (GM) plants. *Veterinary Research Communications* 29: 13–18.
 8. British Medical Association. 2004. Genetically modified foods and health: A second interim statement. Available at www.agenbio.org/adc/uploads/pdf/bma.pdf.
 9. Bruderer S, Leitner KE. 2003. Genetically modified (GM) crops: Molecular and regulatory details. Technical Report, Basel Switzerland: BATS, 70-73.
 10. Ehlers B, Strauch E, Goltz M, Kubsch D, Wagner H, Maidhof H, Bendiek J, Appel B, Buhk HJ. 1997. Identification of genetically modified maize by PCR. *Bundesgesundheitsblatt* 40 (4): 118–121.
 11. Gomrok S, Alemzadeh A, Izadi M. 2009. Genetically modified organisms: public acceptance in Yasuj and Dehdasht Province. *Journal of Biosafety* 1 (3): 19-30. (In Farsi with English abstract)
 12. Helt HW. 2004. Are there hazards for the consumer when eating food from genetically modified plants? Union of the German Academies of Science and Humanities, Commission on Green Biotechnology, Universitat Gottingen In: Available at: <http://www.akademienunion.de/pressemitteilungen/2006-06/english.html>.
 13. Hemmer W. 1997. Foods derived from genetically modified organism and detection methods. Agency for Biosafety Research and Assessment of Technology Impacts of the Swiss Priority Programme Biotechnology of the Swiss Science Foundation (BATS).
 14. James C. 2011. Global status of commercialized biotech GM crops: 2011. ISAAA Brief No. 43. ISAAA, Ithaca, NY.
 15. Kim CG, Yi H, Park S, Yeon JE, Kim Dy, Lee KH, Lee TC, Paek IS, Yoon WK, Jeong Sc, Kim HM. 2006. Monitoring the occurrence of genetically modified soybean and maize around cultivated fields and at a grain receiving port in korea. *Journal of Plant Biology* 49 (3): 218-223.
 16. Lee B, Kim CG, Park JY, Park KW, Kim HJ, Yi H, Jeong SC, Yoon WK, Kim HM. 2009. Monitoring the occurrence of genetically modified soybean and maize in cultivated fields and along the transportation routes of the Incheon Port in South Korea. *Food Cotrol* 20 (3): 250-254.
 17. Lipp M, Bluth A, Eyquem F, Kruse L, Schimmel H, Van den Eede G, Anklam E. 2001. Validation of a method based on polymerase chain reaction for the detection of genetically modified organisms in various processed foodstuffs. *European Food Research* Technology 212: 497–504.
 18. Marmiroli N, Maestri E, Gullì M, Malcevschi A, Peano C, Bordoni R, De Bellis G. 2008. Methods for detection of GMOs in food and feed. *Analytical and Bioanalytical Chemistry* 392: 369–384.
 19. Marx GM. 2010. Monitoring of genetically modified food products in South Africa. Available at: <http://etd.uovs.ac.za/ETD-db/theses/available/etd-10042011-094627/unrestricted/MarxGM.pdf>.
 20. Matsuoka T, Kawashima Y, Akiyama H, Miura H, Goda Y, Kusakabe Y, Isshiki K, Toyoda M, Hino A. 2000. A method of detecting recombinant DNAs from four lines of genetically modified maize. *Journal of the Food Hygienic Society of Japan*. 41 (2): 137-143.
 21. Meyer R. 1999. Development and application of DNA analytical methods for the detection of GMOs in food. *Food Control* 10 (6): 391–399.
 22. Meyer R, Chardonnens F, Hübner P, Lüthy J. 1996. Polymerase chain reaction (PCR) in the quality and safety assurance of food: Detection of soy in processed meat products. *Zeitschrift fur Lebensmittel - Untersuchung und - Forschung* 203: 339–344.
 23. Rajaie A. 2010. Six suggestions to achieve self-sufficiency in oilseeds production. The third international seminar on oilseeds and oils. IRIB International Conference Center, Iran, Tehran. (In Farsi with English abstract)
 24. Rastgoor L, Alemzadeh, A. 2010. Transgenic organisms. What is the public opinion in Khorasan Razavi Province? *Journal of Biosafety* 2 (4): 15-28. (In Farsi with English abstract)
 25. Saghai-Maroof MA, Soliman KM, Jorgensen RA, Allard RW. 1984. Ribosomal DNA spacer-length polymorphisms in barley: Mendelian inheritance, chromosomal location, and population dynamics. *Proceedings of the National Academy of Sciences, USA* 81 (24): 8014-8018.
 26. Sarad N, Rathore M, Singh NK, Kumar N. 2004. Genetically engineered tomatoes: New vista for sustainable agriculture in high altitude regions. Proceedings of 4th Crop Science Congress. Australia, 262, 501.
 27. Singh CK, Ojha A, Kamle S, Kachru DN, Nachru, DN. 2007. Assessment of cry1Ab transgene cassette in commercial Bt corn MON810: gene, event, construct and GMO specific concurrent characterization. Available at: <http://www.nature.com/protocolexchange/protocols/362>
 28. Zare S, Alemzadeh A. 2012. Public perception of people in Bushehr about GMOs. *Journal of Biosafety* 4 (1): 87-98. (In Farsi with English abstract)
 29. Žel J, Mazzara M, Savini C, Cordeil S, Camloh M, Štebih D, Cankar K, Gruden K, Morisset D, Van den Eede G. 2008. Method validation and quality management in the flexible scope of accreditation: An example of laboratories testing for genetically modified organisms. *Food Analytical Methods* 1: 61–72.