

شناسایی برخی گونه‌های کاردامینه در ایران با استفاده از نشانگر ملکولی ITS

محمود قربانی مرغشی^۱، هدایت باقری^{۱*} و منصور غلامی^۲

^۱ ایران، همدان، دانشگاه بوعلی سینا، دانشکده کشاورزی، گروه بیوتکنولوژی

^۲ ایران، همدان، دانشگاه بوعلی سینا، دانشکده کشاورزی، گروه باغبانی

تاریخ پذیرش: ۹۷/۹/۵ تاریخ دریافت: ۹۷/۲/۲۹

چکیده

جنس *Cardamine* L. از خانواده Brassicaceae با بیش از ۲۰۰ گونه در جهان و ۷ گونه در ایران با توجه به تنوع کاربیولوژی و مورفولوژی بالا، گیاه مناسب برای بررسی های فیلوزنیکی و تکامل می‌باشد. گونه کاردامینه هیرسوتا از این جنس، بتازگی عنوان گیاهی مدل در مطالعات مقایسه‌ای تکاملی معرفی شده است. این گیاه از شش منطقه مختلف ایران جمع آوری و پس از استخراج DNA ای برگی، ناحیه ITS با استفاده از پرایمر های ITS4 و ITS5 تکثیر و سپس تعیین توالی گردید. توالی‌ها با استفاده از نرم افزار مگا ۷ مورد آنالیز فیلوزنیک قرار گرفتند و از طریق مقایسه نتایج بلاست و درخت فیلوزنیکی، گونه‌های از گونه هیرسوتا با عنوان شاهد (آزوروس و آكسفورد تهیه شده از موسسه ماکس پلانک)، نتایج حاصل تایید گردید. یافته‌های این پژوهش، علاوه بر تایید حداقل چهار گونه کاردامینه در ایران، کارآمدی نشانگر ITS را در تفکیک گونه‌های مختلف جنس کاردامینه بخوبی نشان داد.

واژه‌های کلیدی: کاردامینه، نشانگر ITS، آنالیز فیلوزنیکی

* نویسنده مسئول، تلفن: ۰۹۳۹۳۸۰۴۳۷۵، پست الکترونیکی: bagheri.hedayat@gmail.com

مقدمه

معرفی شده است (۲۲) و همچنین ارتباط خویشاوندی و تنوع پلی پلولئیدی در گونه‌های دیگر این جنس، مانند *C.flexuosa* سعی شده است با استفاده از روش‌های مختلف مولکولی و مورفولوژیکی، درک بهتری از ارتباطات این گونه‌ها و رابطه تکاملی آنها فراهم گردد (۲۴، ۲۶). امروزه بارکدگذاری DNA با استفاده از اطلاعات مشترک یک یا چند ژن در بین گونه‌های گیاهی و جانوری و توالی یابی این مناطق و اشتراک گذاری این اطلاعات در پایگاه داده‌های بیانفورماتیک، راهی موثر در شناسایی گونه هاست. در این روش، گونه‌ها با سرعت، دقت و هزینه پایینی، شناسایی و تفکیک می‌گردند. اولین بار Woes و Fox (۲۸) با استفاده از توالی یابی قطعه کوچکی از زیر

جنس *Cardamine* از خانواده Brassicaceae شامل بیش از ۲۰۰ گونه در جهان می‌شود که در تمامی کره زمین به جز قطب جنوب پراکنده شده‌اند. این تعداد گونه در یک جنس بمراتب بیشتر از میانگین تعداد گونه‌های شناسایی شده در این خانواده است که بالغ بر ۳۷۰۰ گونه در ۳۳۸ جنس از این خانواده می‌باشد (۲۴، ۱۰). تنوع کاربیولوژی و مورفولوژی زیادی در این جنس وجود دارد که کار شناسایی آنها را با روش‌های غیرمولکولی دشوار می‌سازد. بدلیل تنوع و ساختار تکاملی پیچیده این جنس، تاکنون تحقیقات متنوعی روی ارتباط تکاملی گونه‌های آن انجام شده است. از طرفی بدلیل اهمیت برخی از گونه‌های این جنس نظریکاردامینه هیرسوتا که بتازگی به عنوان گونه مدل

در تحقیق حاضر نمونه هایی از این گیاه با توجه به گزارشات موجود از مکانهای مختلف، جمع آوری گردیده و برای اولین بار با استفاده از نشانگر ITS مورد مقایسه مولکولی قرار گرفتند. با توجه به معرفی گونه کاردامینه هیرسوتا در تحقیقات ژنتیکی پایه و همچنین شواهد آن با گونه *C.flexuosa*، از دو نمونه گیاهی اروپایی گونه کاردامینه هیرسوتا نیز به عنوان شاهد استفاده گردید.

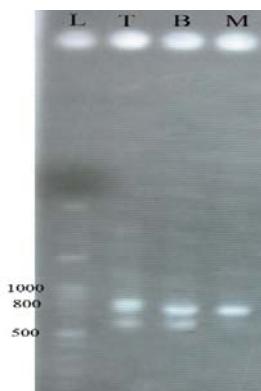
مواد و روشها

بذر و یا نمونه های گیاهی کاردامینه از مناطق طبیعی اردبیل، نور، بابل، مشهد، محلات و گلخانه های دانشگاه بوعلی سینا جمع آوری گردید (جدول ۱). نمونه های گیاهی به گلدان، منتقل و بدزگیری از آنها صورت گرفت. بذور بدست آمده، دوباره کشت گردید و از برگهای جوان حاصل، استخراج DNA با استفاده از روش CTAB (۱۷) انجام گرفت. در مورد نمونه های تنکابن و بابل، از برگ گیاهان جمع آوری شده، استخراج DNA صورت گرفت. از دو نمونه گیاهی گونه کاردامینه هیرسوتای اروپایی (تهیه شده از موسسه ماکس پلانک) نیز بعنوان شاهد و برای اطمینان از نتایج، استفاده گردید. کیفیت DNA با استفاده از الکتروفورز روی ژل آگاروز 0.8% درصد بررسی گردید. همچنین با استفاده از اسپکتروفوتومتر و سنجش جذب در طول موج های 260 و 280 نانومتر، خلوص و غلظت DNA استخراجی مورد ارزیابی قرار گرفت. واکنش زنجیره ای پلیمراز برای توالی های nrDNA ITS با آغازگرهای ITS4 و ITS5 (شکل ۱) در حجم 40 میکرولیتر و طبق برنامه دمایی زیر صورت گرفت: واسرست اولیه در دمای 94 درجه سانتی گراد به مدت 5 دقیقه، 35 چرخه واسرست سازی در دمای 94 درجه سانتی گراد به مدت 45 ثانیه، اتصال در دمای 60 درجه سانتی گراد به مدت 45 ثانیه و بسط در دمای 72 درجه سانتی گراد به مدت 1 دقیقه و در انتهای بسط نهایی در دمای 72 درجه سانتی گراد به مدت 5 دقیقه انجام شد. محصول PCR با الکتروفورز روی ژل

واحد کوچک rRNA مربوط به ارگانیسم های مختلف، موفق به بررسی فیلوزنی آنها شدند. امروزه کاربرد این روش در شناسایی گونه های سایر جانداران و گیاهان گسترده شده است. از مزایای این روش، استفاده از قطعات کوچکی از اندامهای رویشی و یا زایشی، مستقل از مرحله رشد، برای شناسایی می باشد. در گیاهان، ژن های مختلفی مانند ITS، rbcL، matK، trnH-psbA معرفی و مورد استفاده قرار گرفته اند که درصد موقفيت هر کدام از اين ژنهای نشانگر در گونه های گیاهی، متفاوت گزارش شده است (۱۶). در جنس کاردامینه نیز بدليل تحقیقات گوناگون انجام شده، ITS بیش از 150 گونه از این جنس در NCBI ثبت شده است (۱۱، ۱۴، ۲۰، ۲۶، ۱۳، ۱۵).

در این تحقیق، شناسایی گونه های کاردامینه کشور با استفاده از نشانگر مولکولی Internal transcribed spacer (ITS) مورد بررسی قرار گرفت. از جنس کاردامینه در ایران 7 گونه گزارش شده است (۵) که در سرزمین های پست تا ارتفاعات مناطق مرتبط می رویند. در سال ۱۳۹۰ توسط عباسی (۵) برخی از گونه های این جنس از دیدگاه ریخت شناسی، گرده شناسی و تشریحی با استفاده از تاکسونومی عددی مورد بررسی قرار گرفت اما تاکتون بررسی ملکولی بر روی گونه های این جنس در ایران صورت نگرفته است. از طرفی برخی از گونه های این جنس نظیر *C. Flexuosa* و *C. hirsuta* اگرچه به لحاظ تکاملی و ژنومی، تفاوت فاحشی با هم دارند اما به لحاظ مورفوژیکی بسیار شبیه بوده و شناسایی آنها براحتی امکان پذیر نیست. در سال ۲۰۰۵ قهرمان و نقی نژاد برای اولین بار وجود گونه *C.flexuosa* را در ایران در نواحی هیرکانی مازندران گزارش دادند. همچنین در بررسی های فلور منطقه ای که در مناطق مختلف کشور مانند مازندران، گیلان، اردبیل و خوزستان انجام گردید، وجود چندین گونه از این جنس گزارش شده است (۲۷، ۹، ۸، ۷، ۶، ۴، ۳، ۲، ۱).

توالی یابی: الکتروفورز محصول تکثیر قطعه ITS با استفاده از PCR در روی ژل، باند ITS تکثیر شده را نشان داد (شکل ۲). البته در مورد نمونه های تنکابن و بابل که برگها مستقیماً از گیاهان جمع آوری شده، جدا و استخراج DNA صورت گرفته بود، دو باند مشاهده گردید که بررسی های بعدی نشان داد که باند دوم مربوط به آلودگی قارچی می باشد. داده های حاصل از توالی یابی نشان داد که طول کل قطعه ITS تکثیر شده در گونه های کاردامین بین ۶۸۰-۷۲۰ متغیر بود.



شکل ۲- الکتروفورز محصول تکثیر قطعه ITS با استفاده از PCR در نمونه های کاردامینه. ستون اول: سایز مارکر (L)، ستون دوم: نمونه کاردامینه (T)، ستون سوم: نمونه کاردامینه بابل (B)، ستون چهارم: نمونه کاردامینه مشهد (M).

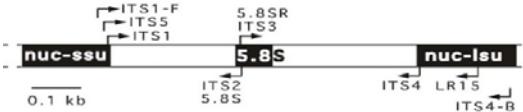
بررسی نسبت بازها و ترکیب نوکلئوتید ها در نمونه های جمع آوری شده، تفاوت بسیار کم داخل گونه های هیرسوتا (محلات، مشهد، آذربایجان و آسفورود از ماکس پلاتک) و تفاوت بارز بین این گونه با گونه های دیگر را نشان داد (جدول ۲). نسبت GC در گونه های هیرسوتا به اندازه ۲ درصد کمتر و نسبت AT به همین میزان بیشتر از دیگر گونه ها بود.

بررسی موقعیت SNP
Single nucleotide polymorphisms (SNP) در گونه هیرسوتا نشان داد که بیشتر تغییرات مربوط به ناحیه اول ITS بود و در منطقه 5.8S در هیچکدام از گونه های مورد بررسی، تفاوتی دیده نشد. بنظر می رسد این ناحیه، کاملاً حفاظت شده است.

آگارز ۸/۰ درصد، تفکیک و برای توالی یابی به شرکت تکاپوزیست ارسال گردید (شکل ۲).

جدول ۱- مناطق مختلف جمع آوری نمونه های کاردامینه که برای شناسایی مولکولی در این تحقیق مورد استفاده قرار گرفتند.

ردیف	نام علمی گیاه	محل جمع آوری	شماره هرباربومی
CM 16	<i>Cardamine hirsuta</i>	طرقبه مشهد	۱
CM 17	<i>Cardamine hirsuta</i>	محلات	۲
CH 8	<i>Cardamine flexuoca</i>	همدان (دانشگاه بوعلی سینا)	۳
CB 9	<i>Cardamine flexuoca</i>	بابل (امیر کلايه)	۴
CN 11	<i>Cardamine tenera</i>	نور (جنكل نور)	۵
CA 12	<i>Cardamine uliginosa</i>	اردبیل(دامنه شرقی سبلان)	۶



شکل ۱- محل اتصال آغازگرهای مختلف ناحیه ITS و نواحی تکثیر داخلی هر کدام از پرایمر ها بر اساس محل اتصال آنها (۲۵). در این تحقیق از آغازگرهای ITS4 و ITS5 استفاده گردید.

کیفیت توالی های بدست آمده با استفاده از نرم افزار SeqMan مربوط به DNASTAR بررسی گردید. برای بررسی توانایی بارکد مورد بررسی در تفکیک گونه ها، برای هر گیاه مورد مطالعه، چندین توالی دیگر از همان جنس و چندین بارکد از پایگاه اطلاعات داده NCBI نیز جمع آوری شد. این توالی ها در نرم افزار MEGA7 (۲۳) با استفاده از الگوریتم ClustalW هم رسانید و در خواشوندی با استفاده از فاصله p-distance، روش Bootstrap و Neighbor joining ۱۰۰۰ ترسیم گردید.

نتایج

استخراج DNA : نتایج الکتروفورز و اسپکتروفوتومتری نشان داد که تمامی DNA های استخراجی از کیفیت بالایی برخوردار می باشند. بنابراین تمامی نمونه ها برای آنالیز PCR مورد استفاده قرار گرفتند.

میزان دیده شد. همچنین در ناحیه ۵.۸S یک SNP مشاهده گردید (جدول ۴).

در گونه پراتنسیس همانند گونه هیرسوتا اکثر تفاوت‌های SNP در ITS1 مشاهده شد و فقط سه SNP در مقابله هشت SNP در ITS2 مشاهده گردید. ناحیه ۵.۸S کاملاً حفاظت شده و بدون SNP بود (جدول ۵).

همدیفی توالی‌ها: نتایج همدیفی (BLASTn) توالی‌های ITS گیاهان جمع آوری شده، تایید نمود که تمامی گیاهان جمع آوری شده از جنس کاردامینه بودند. همچنین از نظر شناسایی گونه نیز نتایج همدیفی، درصد بالای شباهت را با گونه‌های دیگر این جنس نشان داد.

همچنین در ناحیه دوم ITS، اگرچه تفاوت در SNP مشاهده شد اما این تفاوت بمراتب کمتر از ناحیه اول بود (جدول ۳). بجز موقعیت ۱۷۲ که تفاوت SNP مربوط به بازهای پورین و پیریمیدین است در موقعیت‌های دیگر، تفاوت منحصرای مربوط به بازهای پورین و یا پیریمیدین است. همچنین در موقعیت ۵۸۵، نمونه‌های مختلف به جز نمونه آکسفورد، قادر یک نوکلئوتید بودند که احتمالاً نشان دهنده یک حذف شدگی باشد.

بر خلاف گونه هیرسوتا در گروه *flexuosa* جایگاه‌های SNP به مرتب بیشتر از هیرسوتا بود ضمن آنکه در هر دو ناحیه اول و دوم ITS تفاوت‌های SNP تقریباً به یک

جدول ۲- ترکیب و درصد نوکلئوتید‌های تشکیل دهنده nrDNA ITS در کاردامینه‌های ایرانی و خارجی (دو اکوتیپ آزورووس و آکسفورد از موسسه ماکس پلانک تحت عنوان *C.hirsuta* بعنوان شاهد، اضافه شدند).

نوکلئوتید	مشهد	محلات	همدان	نور	اردبیل	آکسفورد	آزورووس
A	۲۳/۵۵	۲۳/۲۳	۲۳/۲۶	۲۳/۸۳	۲۴/۱۵	۲۳/۳۵	۲۳/۳۹
T	۲۱/۹۴	۲۱/۹۴	۲۳/۹۱	۲۳/۸۳	۲۳/۵۱	۲۲/۲۲	۲۲/۱۰
G	۲۶/۲۹	۲۶/۶۱	۲۵/۸۵	۲۵/۴۴	۲۵/۲۸	۲۶/۲۵	۲۶/۴۵
C	۲۸/۲۳	۲۸/۲۳	۲۶/۹۸	۲۶/۸۹	۲۷/۰۵	۲۸/۱۸	۲۸/۰۶
G+C	۵۴/۵۲	۵۴/۸۴	۵۲/۸۳	۵۲/۳۳	۵۲/۳۳	۵۴/۴۳	۵۴/۵۲
A+T	۴۵/۴۸	۴۵/۱۶	۴۷/۱۷	۴۷/۶۷	۴۷/۶۷	۴۵/۵۷	۴۵/۴۸
طول توالی	۶۲۰	۶۲۰	۶۱۹	۶۲۱	۶۲۱	۶۲۰	۶۲۰

جدول ۳- موقعیت SNP‌ها در گروه *C.hirsuta* در نتایج حاصل از توالی یابی nrDNA ITS

موقعیت SNP	۵۴	۷۴	۱۱۹	۱۷۲	۱۸۵	۲۰۶	۵۸۵	۶۳۴
آکسفورد	T	A	T	C	G	C	T	A
آزورووس	T	A	C	A	G	T	-	G
محلات	C	G	C	A	G	T	-	G
مشهد	C	A	C	A	A	T	-	G

جدول ۴- موقعیت SNP‌ها در گروه *C.flexuosa* در نتایج حاصل از توالی یابی nrDNA ITS

موقعیت SNP	۱۴	۲۵	۳۹	۹۳	۲۳۲	۲۴۷	۴۶۴	۵۳۷	۵۶۷	۶۰۱	۶۱۰
Hamedan (Asian flexuosa)	A	T	T	T	T	C	T	T	A	T	T
KM875628.1(<i>Cardamine flexuosa</i>)	-	C	G	C	C	T	C	C	T	T	C
KM875629.1 (Asian flexuosa)	A	T	T	T	T	C	T	T	A	C	T
KP998042.1 (<i>Cardamine flexuosa</i>)	A	C	T	T	T	C	T	T	T	T	C

جدول ۵- موقعیت SNP ها در گروه *C.pratensis* در نتایج حاصل از توالی یابی nrDNA ITS

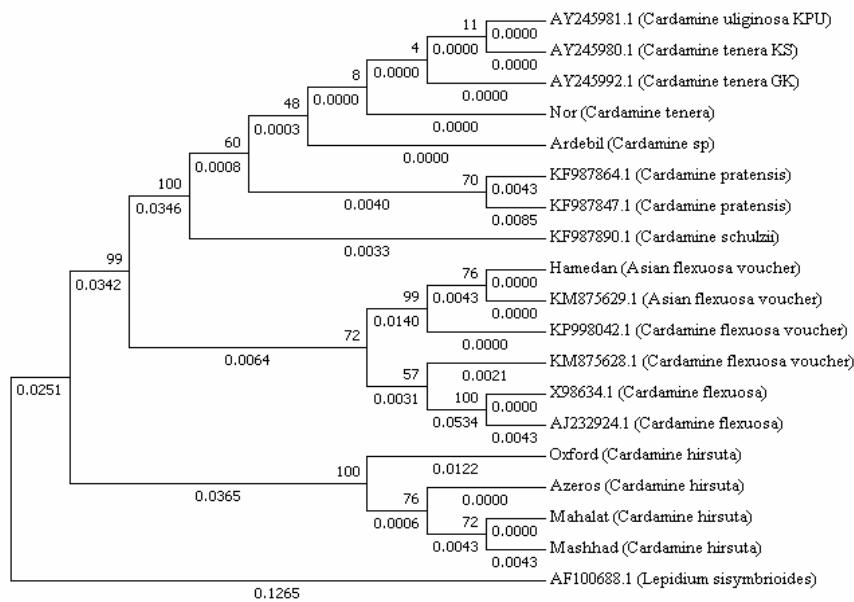
موقعیت SNP	۵۰	۵۶	۸۰	۱۱۶	۱۳۰	۱۴۳	۲۱۰	۲۵۱	۴۶۱	۵۲۴	۵۴۸
Ardebil (<i>Cardamine sp</i>)	A	G	G	C	C	G	C	C	A	C	T
Nor (<i>Cardamine tenera</i>)	T	G	G	C	T	G	C	C	G	T	C
KF987890.1 (<i>Cardamine schulzii</i>)	A	G	G	C	C	G	C	T	G	C	C
KF987864.1 (<i>Cardamine pratensis</i>)	A	G	C	T	C	G	C	C	G	C	T
KF987847.1 (<i>Cardamine pratensis</i>)	A	G	G	T	C	T	T	C	G	C	T
AY245992.1 (<i>Cardamine tenera GK</i>)	T	-	G	C	C	G	C	C	T	-	C
AY245981.1 (<i>Cardamine uliginosa KPU</i>)	-	-	G	C	-	G	C	C	G	C	T
AY245980.1 (<i>Cardamine tenera KS</i>)	T	-	G	C	-	G	C	C	-	-	C

های *Lipidium sisymbrioides* بودند. جنس *C.hirsuta* خارج از گروه قرار گرفت. بیشترین طول شاخه مربوط به گروه *C.hirsuta* با طول ۰/۰۳۶ و کمترین آن مربوط به *C.flexuosa* با طول ۰/۰۰۶۴ بدست آمد. طول شاخه بین سه اکوتبیپ *C.tenera*، صفر بدست آمد. همچنین برای دو اکوتبیپ همدان و *Asian flexuosa* طول شاخه صفر نشان داده شد که نشاندهنده فاصله ژنتیکی اندک بین این دو اکوتبیپ می‌باشد. ناحیه ITS1 دارای ۲۶۰ نوكلوتید بود که بیشترین SNP ها در این ناحیه دیده شد و در واقع بیشترین تنوع مربوط به این ناحیه مشاهده شد(شکل ۳).

آنالیز مکان بین ژنی ITS2 : درخت فیلوژنی حاصل از توالی یابی مکان بین ژنی ITS2 سه گروه مختلف را نشان داد. در این درخت، فاصله شاخه ها در گروه *C.hirsuta* و گروه *C.pratensis* صفر بدست آمد در حالیکه در گروه *C.flexuosa*، مقادیر طول شاخه ها بین صفر و ۰/۰۰۵۷ متغیر بود که احتمالاً نشاندهنده تفاوت های بیشتر ناحیه ITS2 نسبت به دو گروه دیگر باشد. دلیل صفر بودن طول شاخه ها در داخل تاکساهای گروه کاردامینه هیرسونتا را می‌توان به تعداد کم SNP (جدول ۳) در این ناحیه نسبت داد بطوریکه در ناحیه ITS2 در این نمونه ها، فقط دو SNP مشاهده گردید. بیشترین فاصله مربوط به گروه *C.hirsuta* به میزان ۰/۰۴۵ بدست آمد و جنس *L. sisymbrioides* خارج از گروه قرار گرفت (شکل ۴).

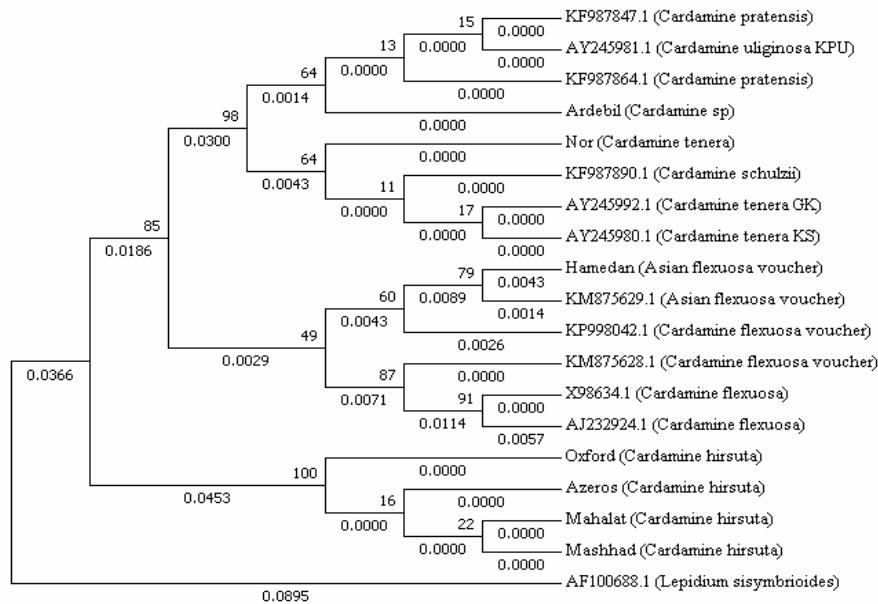
در گونه جمع آوری شده از منطقه جنگل نور، اگرچه نتایج یکسانی از بلاست ناحیه کامل ITS با بلاست نواحی جداگانه ITS1 و ITS2 بدست نیامد اما با توجه به ویژگی های مورفولوژیکی و بررسی های انجام شده در مورد شناسایی این گونه در منطقه جنگل نور و نتایج بدست آمده از بلاست جداگانه نواحی ITS، این گونه با دقت ۹۹ درصد *C.tenera* تعیین گردید. نتایج حاصل از بلاست گونه جمع آوری شده از منطقه اردبیل، شباهت ۹۸ درصدی با دو گونه *C.pratensis* و *C.flexuosa* داد اما در بلاست جداگانه نواحی ITS1 و ITS2 این گونه جمع آوری شده با ۹۹ درصد شباهت *C.uliginosa* تعیین گردید. همچنین نتیجه بلاست گیاهان جمع آوری شده از منطقه امیرکلاه در بابل، شباهت ۹۸ درصدی را با گونه *C.flexuosa* نشان داد در حالیکه نتایج حاصل از بلاست گیاهان جمع آوری شده از محلات، مشهد و دو اکوتبیپ ارسالی از موسسه ماکس پلانک آلمان (آزوروس و آکسفورد) نشان داد که گونه جمع آوری شده با احتمال ۹۹ درصد *C.hirsuta* است.

آنالیز مکان بین ژنی ITS1 : درخت فیلوژنی حاصل از توالی یابی مکان بین ژنی ITS1، سه گروه مختلف را نشان داد. گروه اول شامل گونه های *C.pratensis*, *C.tenera*, *C.sultizi* و گیاه جمع آوری شده از منطقه اردبیل، گروه دوم شامل گونه های *C.flexuosa* و گروه سوم شامل گونه

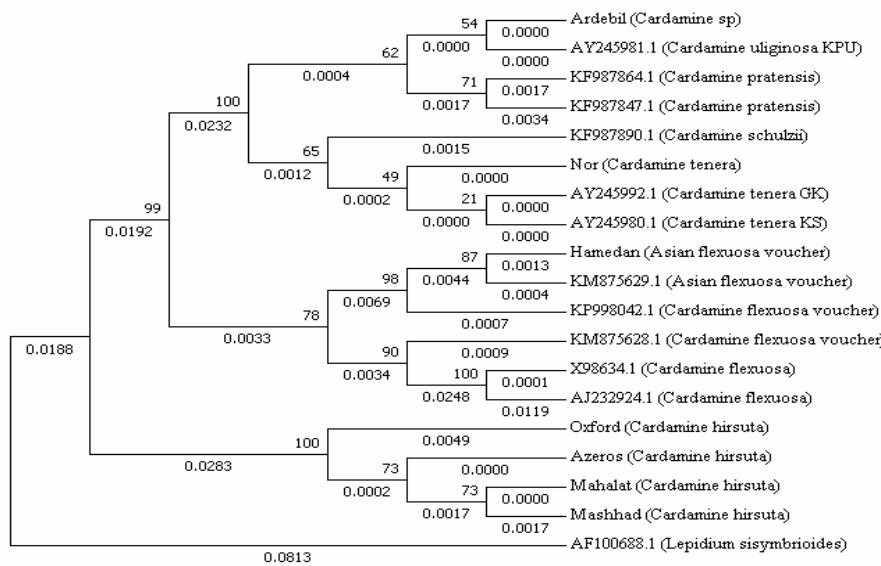


شکل ۳- درخت فیلوزنیک به روش Neighbor-joining مبتنی بر هم‌دیفی توالی ITS1 و به کمک نرم افزار MEGA7 از مقایسه توالی نمونه های کاردامینه جمع آوری شده در ایران و توالی های موجود در NCBI ترسیم شد. اعداد روی هر گروه نشان دهنده ضریب Bootstrapping بر پایه ۱۰۰ تکرار می باشد.

بلاست توالی کامل ناحیه ITS، با توالی گونه های دیگر کاردامینه نظیر *C.pratensis* و *C.flexuosa* هم‌دیف شد و نشان *C.tenera* و *C.flexuosa* داده شد (شکل ۵).



شکل ۴- درخت فیلوزنیک به روش Neighbor-joining مبتنی بر هم‌دیفی توالی ناحیه ITS2 و به کمک نرم افزار MEGA7 از مقایسه توالی نمونه های کاردامینه جمع آوری شده در ایران و توالی های موجود در NCBI ترسیم شد. اعداد روی هر گروه نشان دهنده ضریب Bootstrapping بر پایه ۱۰۰ تکرار می باشد.



شکل ۵- درخت فیلوزنیک به روش Neighbor-joining مبتنی بر هم‌دیفی توالی ITS1، ITS2 و ناحیه ۵.۸S و به کمک نرم افزار MEGA7 از مقایسه توالی نمونه های کاردامینه جمع آوری شده در ایران و توالی های موجود در NCBI ترسیم شد. اعداد روی هر گروه نشان دهنده ضربی Bootstrapping بر پایه ۱۰۰۰ تکرار می باشد.

نور برای شناسایی تنوع گیاهی منطقه انجام دادند، ۴ گونه کاردامینه گزارش شد که یکی از گونه های شناسایی شده *C.tenera* بود که در این بررسی با استفاده از بلاست نواحی ITS1 و ITS2 با ۹۹ درصد شباهت، این گونه مورد تأیید قرار گرفت. البته بلاست توالی کامل ناحیه ITS با توالی گونه های دیگر کاردامینه نظیر *C.pratensis* و *C.flexuosa* هم‌دیف شد که می تواند بیانگر پیچیدگیهای شناسایی مولکولی در جنس های پلی پلوئید بعلت نسخه های تکراری و متعدد ITS باشد(۱۱،۲۰). نتایج درخت فیلوزنی همچنین تأیید کننده نزدیکی دو گونه *C.tenera*، *C.pratensis* بود (شکل ۵).

در تحقیقاتی که توسط قهرمانی نژاد و همکاران (۲۱) در پنج تالاب بابل انجام شد، گونه گیاهی جمع آوری شده این جنس، گونه *C.hirsuta* معرفی شد در حالیکه نتیجه بدست آمده از توالی یابی گیاه جمع آوری شده از تالاب امیرکلاه در منطقه بابل در این تحقیق، *C.flexuosa* تعیین گردید. بالا بودن درصد شباهت در بلاست ۹۵ درصد و مشخصات ظاهری آن شامل داشتن ساقه موج دار، تعداد

بحث و نتیجه گیری

تاکنون تحقیقات متعددی به لحاظ مولکولی بر روی گونه های مختلف جنس کاردامینه انجام شده است(۶، ۱۵، ۲۰، ۲۶، ۱۴، ۱۲، ۱۳، ۱۱). این جنس با بیش از ۲۰۰ گونه، جزء یکی از بزرگترین خانواده های گیاهی محسوب می شود (۲۴). علاوه بر تنوع پلوئیدی گزارش شده در این جنس، برخی از گروه های مختلف در آن براحتی با یکدیگر تلاقی می یابند. بدلیل همین تلاقی های درون گروهی و تنوع بالای پلوئیدی، شناسایی برخی از گونه های آن بدشواری صورت می گیرد(۲۴). از طرفی بدلیل همین تنوع و پیچیدگی، بررسی های مولکولی و یافتن روابط تکاملی گونه ها، بسیار مفید و جالب می باشد. در ایران فقط ۷ گونه از این جنس گزارش شده است(۵) و تاکنون هیچ بررسی مولکولی بر روی آنها انجام نشده است. نتایج این تحقیق بر روی گونه های جمع آوری شده، نشان داد که می تواند به عنوان یک نشانگر قادرمند در شناسایی گونه های مختلف کاردامینه بخوبی عمل کند. به عنوان مثال در تحقیقاتی که یوسف وند و همکاران (۹) در جنگل

یکسانی را نشان داد و هر چهار نمونه با طول ساخه صفر در یک گروه قرار گرفتند. از طرفی با در نظر گرفتن تعداد SNP، دو نمونه مشهد و محلات قربات بیشتری را در درخت فیلوژنی نشان دادند. این نمونه‌ها هرچند از نظر مورفولوژیکی شباهت بالایی با *C. flexuosa* نشان دادند ولی در هر سه درخت فیلوژنی، بصورت دو گروه کاملاً مجزا قرار گرفتند که تایید کننده تفاوت بارز مولکولی بین این دو گونه می‌باشد. مقایسه تفاوت موقعیت SNP در این دو گونه نشان می‌دهد که بر خلاف *C. hirsuta* که اکثر تفاوتها در ناحیه اول ITS است، در گونه *C. flexuosa* تقریباً در هر دو ناحیه ITS1 و ITS2 به یک میزان مشاهده می‌شود که نشان از الگوی متفاوتی این دو گونه است و البته با توجه به تراپلوبیتدی بودن *C. flexuosa* این تفاوتها دور از انتظار نمی‌باشد.

در بررسی فلور دامنه‌های شمالی و شرقی سبلان که بواسیله شریفی و همکاران^(۴) صورت گرفت دو گونه *C. uliginosa* و *C. hirsuta* نشان از الگوی متفاوتی دارند. در این بررسی نیز گیاه کاردامینه از همین منطقه جمع آوری و ناحیه ITS آن توالی یابی شد. نتایج حاصل از توالی یابی و بلاست ITS1 و ITS2 نشان داد که با احتمال ۹۹ درصد این گیاه با گونه‌های *C. uliginosa* و *C. pratensis* و *C. schultzei* شباهت با احتمال ۹۷ درصد با گونه *C. flexuosa vucher* دارد ولی در درخت فیلوژنیکی حاصل از ITS کامل، در کنار *C. uliginosa* قرار گرفت. به لحاظ ویژگی‌های مورفولوژیکی، این گیاه شباهتی با گونه *C. flexuosa* نشان نمی‌دهد از طرفی گونه *C. pratensis* دارای الگوی پیچیده‌ای از تنوع مورفولوژیکی و کروموزومی شامل دیپلوبیتدی و سطوح مختلف پلی پلوبیتدی دیگر^{(۱۶) تا ۹۶ کروموزومی} است. همچنین این گونه تاکنون در ایران گزارش نشده است ولی بطور وسیعی در اروپا، شمال افریقا، امریکای شمالی و آسیا گسترده شده است^(۲۶). در نتیجه با توجه به نتیجه توالی یابی و درخت فیلوژنی، به احتمال زیاد این گونه *C. uliginosa* می‌باشد که با گزارش فلور منطقه

پرچم (شش)، نداشتند کرک بر روی برگ‌ها، تعداد زیاد ساخه فرعی و داشتن کرک بر روی ساقه از صفات بارز این گونه است که در شناسایی آن در نظر گرفته شد^(۲۷). از لحاظ سطح پلوبیتدی گونه *C. hirsuta* دیپلوبیتد است در حالیکه *C. flexuosa* گونه‌ای تراپلوبیتد می‌باشد. از لحاظ تکاملی این گونه در نتیجه تلاقی *C. hirsuta x C. caldeirar*^(۲۸)، *C. hirsuta x C. parviflora* و *C. hirsuta x C. impatiens* بوجود آمده است^(۱۹).

درخت فیلوژنی گونه جمع آوری شده از همدان نشان داد این گونه در یک گروه مجزا از *C. hirsuta* قرار گرفته و با گونه آسیایی خود، شباهت و قربات بیشتری دارد. نتیجه همراهی توالي آن، شباهت ۹۹ درصدی با گونه *C. flexuosa* را نشان داد که از لحاظ مورفولوژیکی نیز این شباهت تایید گردید. همچنین این گونه کاردامینه در کنار گونه‌های مشابه در درخت فیلوژنیکی قرار گرفت. چون این گیاه از گلخانه دانشگاه بوعلی سینا جمع آوری شده بود، بررسی‌ها نشان داد که احتمالاً از طریق خاک گلدان از ناحیه شمال به همدان انتقال یافته است. در واقع رویشگاه طبیعی آن، نواحی مرطوب و حاکه‌ای توربی در حاشیه مزارع برنج یا تالاب‌ها می‌باشد^(۲۷). گیاهانی که در این تحقیق از مناطق تنکابن، کاملاً مشابه این گیاه بودند. با اینکه در جمع آوری شدند، کاملاً مشابه این گیاه بودند. با اینکه در گزارش نقی نژاد و قهرمان^(۲۷) به حضور این گیاه در مناطق مختلف هیرکانی اشاره شده است اما در تحقیقات انجام شده در مورد فلور مناطق ناحیه شمال و شمال غرب، نامی از این گیاه ذکر نشده است^{(۲۷)، (۷۸، ۹، ۲۷)، (۶)، (۴)، (۳)، (۲)}.

در بررسی نمونه‌های *C. hirsuta* از بذرهای دو اکوتیپ مشخص از موسسه ماکس پلانک نیز بعنوان شاهد استفاده شد. توالی گیاهان جمع آوری شده از گلخانه‌های مشهد و محلات با توالی این گیاهان مورد مقایسه قرار گرفت. نتایج هر سه درخت فیلوژنی از نواحی مختلف ITS نتایج

جنس و گونه در گیاهان کاردامینه، کارایی بالای داشته باشد. از آنجا که ناحیه ITS گونه‌های زیادی از کاردامینه، تعیین توالی شده و در NCBI ثبت گردیده است، همین امر باعث افزایش کارایی این نشانگر شده است.

سبلان شرقی همخوانی دارد. با اینحال صحت این موضوع نیاز به بررسی های مورفولوژیکی و مولکولی دقیق تری دارد.

در مجموع، این تحقیق به خوبی نشان داد که ITS می‌تواند بعنوان یک نشانگر مولکولی مناسب در شناسایی

منابع

۵. عباسی، ف. (۱۳۹۱) بررسی بیوسیستماتیکی جنس *Cardamine* L. در ایران از خانواده شب بو (Brassicaceae). پایان نامه کارشناسی ارشد. دانشگاه الزهرا.
۶. محمودی، ج. (۱۳۸۶) بررسی تنوع گونه‌ای گیاهان جنگل حفاظت شده کلار آباد در سطح گروه های اکولوژیک. مجله زیست‌شناسی ایران جلد ۲۰ شماره ۴ صفحات ۳۵۳-۳۶۲.
۷. نقی نژاد، ع.ر. و حسین زاده، ف. (۱۳۹۳) بررسی تنوع گونه‌های گیاهی تالاب بین المللی فریدونکنار مازندران. مجله پژوهش‌های گیاهی (مجله زیست‌شناسی ایران)، جلد ۲۷ شماره ۲۰ صفحات ۳۲۰-۳۳۵.
۸. نقی نژاد، ع.ر، حسینی، س.، رجامند، م.ع. و سعیدی، م.ش. (۱۳۸۹) بررسی فلوریستیک جنگلهای حفاظت شده مازین و سی بن رامسر در طول شیب ارتفاعی (۲۰۰ تا ۲۳۰۰ متر). فصلنامه تاکسونومی و بیوسیستماتیک، شماره ۵ صفحات ۹-۱۱۴.
۹. یوسفوند، ث.، اسماعیل زاده، ا.، جلالی، غ.ع. و اسدی، ح. (۱۳۹۶) معرفی فلور، شکل زیستی و کورولوژی پوشش گیاهی روزگینی و بانک بذر خاک پارک جنگلی نور. مجله پژوهش‌های گیاهی (مجله زیست‌شناسی ایران)، جلد ۳۰، شماره ۱.
10. Al-Shehbaz, I.A., Beilstein M.A. and Kellogg, E.A. (2006) Systematics and phylogeny of the Brassicaceae (Cruciferae): An overview. Plant Systematics and Evolution , 259:89-120.
11. Angela, R., Post R.A., Krings, A., Xiang, J., Brian, R., Sosinski. and Joseph, C. (2011) Neal on the Identity of the Weedy Bittercresses (*Cardamine*: Brassicaceae) in United States. Nurseries: Evidence from Molecules and Morphology Weed Science, 59(1):123-135.
12. Anthony, D.M. and Heenan, P.B. (2000) Systematic Relationships of New Zealand Endemic Brassicaceae inferred from nrDNA ITS Sequence data. Systematic Botany, 25(1): pp. 98-105.
1. خدادادی، ص.، سعیدی، م.س. و نقی نژاد، ع.ر. (۱۳۸۸) بررسی فلور و زیستگاه های تالاب حفاظت شده استیل (آستانه) و محیط اطراف آن، شمال غرب ایران. رستنیها، جلد ۱۰ شماره ۱ صفحات ۱-۱۹.
2. دیناروند، م.، اجتهادی ، ح.، جنگجو، م. و اندرزیان ، ب. (۱۳۹۴) معرفی فلور، شکل زیستی و پراکنش جغرافیایی گیاهان منطقه حفاظت شده شیمبار (استان خوزستان). زیست‌شناسی گیاهی ایران، شماره ۲۲ صفحه ۱-۱۴.
3. روانبخش، م. و امینی، ط. (۱۳۹۱) بررسی فلور، پراکنش جغرافیایی و ساختار اکولوژیک ذخیره گاه جنگلی گیسمو تالش. مجله زیست‌شناسی ایران جلد ۲۵ شماره ۱ صفحات ۱۱-۳۱.
4. شریفی ، ج.، جلیلی، ع.، قاسماف، ش.، نقی نژاد، ع.ر. و عظیمی، ف. (۱۳۹۱) مطمئن بررسی فلوریستیک، شکل زیستی و پراکنش جغرافیایی گیاهان اراضی ماندابی، (wetlands) دامنه های شمالی و شرقی سبلان. تاکسونومی و بیوسیستماتیک. سال چهارم، شماره ۱۰ صفحات ۱-۴۵.
13. Beilstein, M.A., Al-Shehbaz, I.A., Mathews, S. and Kellogg, E.A. (2008) Brassicaceae phylogeny inferred from phytochrome A and ndhF sequence data: tribes and trichomes revisited. American Journal of Botany, 95(10): 1307-1327.
14. Bleekera, W., Klausmeyera, S., Peintingerb M. and Dienstc, M. (2008) DNA sequences identify invasive alien Cardamine at Lake Constance.Biologicalcon Servation, 141:692-698.
15. Carlsen, T., Bleeker, W., Hurka, H., Elven, R. and Brochmann, C. (2009) Biogeography and Phylogeny of *Cardamine* (Brassicaceae) .Annals

- of the Missouri Botanical Garden, 96(2):215-236.
16. Chen, S., Yao, H., Han, J., Liu, C. and Song, J. (2010) Validation of the *ITS2* region as a novel DNA barcode for identifying medicinal plant species. *PloS one*, 5(1):e8613.
 17. Doyle, J.J. and Doyle, J.L. (1990) Isolation of plant DNA from fresh tissue. *Focus*, 12: 13-15.
 18. Doyle, J.J. (1992) Gene trees and species trees: molecular systematics as one-character taxonomy. *Systematic Botany*, 17: 144-163.
 19. Ellis, R.P. and Jones, B.M.G. (1969) The origin of *Cardamine flexuosa* with evidence from morphology and geographical distribution. *National J institute of Agricultural Botany, Cambridge. Watsonia* 7:92-103.
 20. Franzke, A., Pollmann, K., Bleeker, W., Kohrt, R. and Hurka, H. (1998) Molecular systematics of *Cardamine* and allied genera (*Brassicaceae*): Its and non-coding chloroplast DNA. *Folia Geobotanica*, 33: 225-240.
 21. Ghahremaninejad, F., Naqinezhad, A. and Amirgholipour K.V. (2012) Plant diversity of five important wetlands of Babol Mazandaran province, Iran. *Taxonomy and Biosystematics*, 13-24.
 22. Hay, A.S., Pieper, B., Cooke, E., Mandáková, T., Cartolano, M., Tattersall, A.D., Ioio, R.D., McGowan, S.J., Barkoulas, M., Galinha, C., Rast, M.I., Hofhuis, H., Then, C., Plieske, J., Gana, M., Mott, R., Martinez-Garcia, J.F., Carine, M.A., Scotland, R.W., Gan, X., Filatov, D.A., Lysak, M.A. and Tsiantis, M. (2014) *Cardamine hirsuta*: a versatile genetic system for comparative studies. *The Plant Journal*, 78:1-15.
 23. Kumar, S., Stecher, G. and Tamura, K. (2016) MEGA7: Molecular Evolutionary Genetics Analysis Version 7.0 for Bigger Datasets. *Molecular Biology and Evolution*, 33(7):1870-4.
 24. Lihová, J., Marhold, K., Kudoh, H. and Koch, M.A. (2006) Worldwide phylogeny and biogeography of *Cardamine flexuosa* (*Brassicaceae*) and its relatives. *American Journal of Botany*, 93(8): 1206-1221.
 25. Sahin, F.P., Yamashita, H., Guo, Y., Terasaka, K., Kondo, T., Yamamoto, Y., Shimada, H., Fujita, M., Kawasaki, T., Sakai, E., Tanaka, T., Goda, Y. and Mizukami, H. (2007) DNA Authentication of *Plantago* Herb Based on Nucleotide Sequences of 18S-28S rRNA Internal Transcribed Spacer Region. *Biological and Pharmaceutical Bulletin*. 30:1265-1270.
 26. Marhold, K., J. Lihova, M., Perny, and Bleeker, w. (2004) Comparative ITS and AFLP analysis of diploid *Cardamine* (*Brassicaceae*) taxa from closely related polyploid complexes. *Annals of Botany* . (*Oxford*), 93:507-520.
 27. Naqinezhad, A.R., Ghahreman, A. and Assadi, M. (2004) Some New Record Species for the Flora of Iran as Well as Ecological and Phytogeographical Notes. *Journal Botany*, 11(1)89-96.
 28. Woese, C.R. and Fox, G.E. (1977) Phylogenetic structure of the prokaryotic domain: The primary kingdoms. *Proceedings of the National Academy of Sciences USA*, 74:5088-5090.

Identification of some Iranian cardamine species using the ITS molecular marker

Ghorbani Marghashi M.¹, Bagheri H.¹ and Gholami M.²

¹ Dept. of Biotechnology, Faculty of Agriculture, Bu-Ali Sina University, Hamedan, I.R. of Iran

² Dept. of Horticulture, Faculty of Agriculture Bu-Ali Sina University, Hamedan, I.R. of Iran

Abstract

The genus *Cardamine* L. in Brassicaceae comprises about 200 species in the world and 7 species in Iran. It has great morphological and karyological diversity and complex evolutionary history. This plant was collected from six different parts of Iran. The identity of these species was further explored by DNA extraction from young leaves and amplification of the nuclear ribosomal DNA (nrDNA) internal transcribed spacer (ITS) region by ITS4 and ITS5 primers. The amplified DNA was sequenced via Takapozist Company. Phylogeny reconstructions were performed using MEGA7 software. Blast and phylogeny analysis identified the collected plants as *C.hirsuta* *C.flexuosa*, *C.tenera* and *C.uliginosa*. Two known european ecotypes of *C. hirsuta* (azureus and oxford from Max Planck Institute) were used as control which confirmed the outcome. These results not only confirmed the presence of at least four Cardamine species in Iran but also showed the effectiveness of ITS marker in identification of different species in the genus Cardamine.

Key words: Cardamine, ITS marker, Phylogenetic analysis