

**KIRIKKALE ÜNİVERSİTESİ
FEN BİLİMLERİ ENSTİTÜSÜ**

**BİYOLOJİ ANABİLİM DALI
YÜKSEK LİSANS TEZİ**

**Kırıkkale İlinde Yetişen Apiaceae Familyasına Ait Bazı Türlerde Moleküller
Taksonomik Bir Çalışma**

ŞEREF ERTAŞ

OCAK 2013

Biyoloji Anabilim Dalında Şeref ERTAŞ tarafından hazırlanan KIRIKKALE İLİNDE YETİŞEN APIACEAE FAMILİYASINA AİT BAZI TÜRLERDE MOLEKÜLER TAKSONOMİK BİR ÇALIŞMA adlı Yüksek Lisans Tezinin Anabilim Dalı standartlarına uygun olduğunu onaylarım.

Prof. Dr. Yusuf MENEMEN

Anabilim Dalı Başkanı

Bu tezi okuduğumu ve tezin **Yüksek Lisans Tezi** olarak bütün gereklilikleri yerine getirdiğini onaylarım.

Prof. Dr. Yusuf MENEMEN

Danışman

Jüri Üyeleri

Başkan : Prof. Dr. Ali A. DÖNMEZ _____

Üye (Danışman) : Prof. Dr. Yusuf MENEMEN _____

Üye : Yrd. Doç. Dr. Tarık DANİŞMAN _____

...../...../.....

Bu tez ile Kırıkkale Üniversitesi Fen Bilimleri Enstitüsü Yönetim Kurulu Yüksek Lisans derecesini onaylamıştır.

Doç. Dr. Erdem Kamil YILDIRIM

Fen Bilimleri Enstitüsü Müdürü

Sevgili Anne ve Babama

ÖZET

KIRIKKALE İLİNDE YETİŞEN APIACEAE FAMİLYASINA AİT BAZI TÜRLERDE MOLEKÜLER TAKSONOMİK BİR ÇALIŞMA

ERTAŞ, Şeref

Kırıkkale Üniversitesi

Fen Bilimleri Enstitüsü

Biyoloji Anabilim Dalı, Yüksek Lisans Tezi

Danışman: Prof. Dr. Yusuf MENEMEN

Ocak 2013, 100 sayfa

Bu çalışmada Kırıkkale ili ve çevresinde yayılış gösteren Apiaceae familyasına ait 46 bitki örneği 2010 yılında yapılan arazi çalışmaları ile toplanmıştır. Toplanan bu örneklerin 8 tanesinin tohumundan, 37 tanesinin ise -20 °C'de bekletilmiş taze yapraklarından genomik DNA'ları izole edilmiştir. Nükleer Ribozomal DNA ITS bölgeleri, ITS4, ITS5 ve modifiye ITS5 primerleri kullanılarak Polimeraz Zincir Reaksiyonu yardımıyla (PCR) çoğaltılmıştır. PCR ile ITS bölgeleri çoğaltılabilen 13 örneğin ITS nükleotit dizileri hizmet alımı ile elde edilmiş ve bu ITS nükleotit dizileri birbirleriyle ve daha önceden çalışılmış gen bankasından alınan nükleotit dizileri ile karşılaştırılarak varyasyonlar ortaya konulmuştur. Muhtemel filogenetik ilişkinin saptanmasında Maksimum Tutarlılık (Maximum Parsimony) ve Uzaklık Matrisi (Distance Matrices) metotları kullanılmıştır. Filogenetik analize, Kırıkkale ilinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi hizmet alımıyla elde edilmiş 13 örnek ile ITS bölgesi nükleotit dizisi gen bankasından alınan 79 örnek olmak üzere toplam 92 takson dahil edilmiştir. 92 örnek üzerinde gerçekleştirilen nükleotit dizi hizalaması sonucunda tüm örnekler içerisinde ITS dizi farklılığının %0,0 ile %41,1 arasında değiştiği görülmüştür. Bifora radians türünün iki bireyi arasında ITS nükleotit dizi benzerliği %100 olarak hesaplanmıştır. Ayrca nükleotit dizisi gen bankasından alınan Apium graveolens ile Kırıkkale ili çevresinden toplanan Apium graveolens örnekleri, Astrodaucus orientalis ile Astrodaucus littoralis ve

Heteromorpha involucrata ile Heteromorpha pubescens türlerinin sadece %0,2'lik ITS dizi farklılığı oranıyla birbirlerine en yakın taksonlar olduğu görülmüştür. Filogenetik analize dahil edilen 92 taksondan 2'si Apiaceae familyasının alt ailelerinden Saniculoideae'ye, 90 tanesi ise Apioideae alt ailesine aittir. Filogenetik analize göre bu iki alt ailenin her birinin monofileтик görünümde olduğu ve birbirlerinin kardeş grubu olduğu görülmektedir. Kırıkkale ilinden toplanan örneklerle gen bankasından alınan aynı türe ait örneklerin karşılaştırılmasında; %8'lik dizi farklılığı ile en yüksek varyasyon oranı *Peucedanum palimbioides*'de görülmüştür. Kırıkkale ilinden toplanan örnekler ile gen bankasından alınan örneklerin ITS nükleotit dizisi farklılıklarını; *Apium graveolens* türünde %1, *Anethum graveolens* türünde %2, *Opopanax hispidus* türünde %5, *Artedia squamata* türünde %4, *Conium maculatum* türünde %1, *Falcaria vulgaris* türünde %1, *Torilis japonica* türünde %4 ve *Apium nodiflorum* türünde %1 olarak hesaplamıştır. Nükleotit dizi benzerliği %100 olan *Bifora radians* türünde tür içi varyasyon oranının en düşük olduğu görülmektedir.

Anahtar Kelimeler: Apiaceae, Nükleer ribozomal DNA, ITS4-ITS5-Modifiye ITS5 primerleri, ITS bölgesi, PCR, Maksimum tutarlılık, Uzaklık matrisi, Filogenetik analiz, Apioideae alt ailesi, Saniculoideae alt ailesi

ABSTRACT

A MOLECULAR STUDY ON SOME SPECIES BELONGING TO APIACEAE FAMILY GROWING IN THE PROVINCE KIRIKKALE

ERTAŞ, Şeref

Kırıkkale University

Graduate School of Natural and Applied Science

Department of Biology, M.Sc. Thesis

Supervisor: Prof. Dr. Yusuf MENEMEN

January 2013, 100 pages

In this study, firstly, forty six plant samples, belonging to Apiaceae, were collected at 2010 from the province Kırıkkale. Genomic DNA of nine samples was isolated from the seed and 43 was from the fresh leaf which were saved at -20 °C. ITS regions that is a part of rDNA, were amplified in PCR with the help of ITS4, ITS5 and the modified ITS5 primers. Only the 13 samples's ITS regions nucleotide sequence were determined. Afterwards, these nucleotide sequences were matched with ITS nucleotide sequences which were obtained from the gene bank and so were tried to define variations between all taxa. Maximum parsimony and distance matrices methods were used for determine the phylogenetic relationships of the all taxa. Phylogenetic analyze was performed in total with 92 taxa. 13 of these taxa were collected province Kırıkkale and the 79 were obtained from gene bank. ITS nucleotide sequences of 92 taxa were aligned and ITS nucleotide sequences differences was seen that between 0,0% and 41,1%. In *Bifora radians* species the ITS sequences similarity rate is 100%. Furthermore, ITS nucleotide sequences differences of two *Apium graveolens* species, collected in province Kırıkkale, *Astrodaucus orientalis* and *Astrodaucus littoralis* species, and *Heteromorpha involucrata*, *Heteromorpha pubescens*, from gene bank, was only 0,2%. For this reason, these taxa are most closely related taxa. Only two taxa of all taxa (92)

classified in Saniculoideae subfamily and the rest of taxa (90) in Apioideae subfamily. As a result of phylogenetic analysis, these two subfamily are monophyletic and sister group of each other. In the match of taxa which were collected province Kırıkkale and from the gene bank; *Peucedanum palumbooides* species was shown higher ITS sequences variation that is 8%. Likewise, the variation of ITS sequences between taxa collected province Kırıkkale and obtained from gene bank: In *Apium graveolens* species 1%, in *Anethum graveolens* species 2%, in *Opopanax hispidus* species 5%, in *Artedia squamata* species 4%, in *Conium maculatum* species 1%, in *Facaria vulgaris* species 1%, in *Torilis japonica* species 4%, in *Apium nodiflorum* species 1%. In this sense, *Bifora radians* species's ITS nucleotide sequences was shown high similarity rate that is 100%.

Key Words: Apiaceae, Nuclear Ribosomal DNA, ITS4-ITS5-Modified ITS5 primers, ITS region, PCR, Maximum Parsimony, Distance Matrices, Phylogenetic analysis, Apioideae subfamily, Saniculoideae subfamily

TEŞEKKÜR

Tezimin hazırlanması esnasında bana yol gösteren, destek ve deneyimlerini esirgemeyen, bitki teşhisini, deneyleri ve analizlerin yapılmasında yardımcı olan danışman hocam, Sayın Prof. Dr. Yusuf MENEMEN'e teşekkürlerimi bir borç bilirim.

Ayrıca tez çalışmalarım esnasında, deneysel konularda tavsiyelerini ve yardımcılarını gördüğüm Sayın Doç. Dr. Bektaş TEPE'ye, Sayın Yrd. Doç. Dr. Ertan Mahir KORKMAZ'a ve Araş. Gör. Zeynep ELİBOL'a teşekkürlerimi sunarım.

Son olarak, birçok konuda olduğu gibi, tezimi hazırlamam esnasında da yardımcılarıyla beni destekleyen eşim Fatma ERTAŞ ve oğlum Alperen ERTAŞ'a teşekkür ederim.

İÇİNDEKİLER

	<u>Sayfa</u>
ÖZET.....	i
ABSTRACT	iii
TEŞEKKÜR	v
İÇİNDEKİLER DİZİNİ	vi
ÇİZELGELER DİZİNİ	viii
ŞEKİLLER DİZİNİ	x
SİMGE VE KISALTMALAR DİZİNİ	xii
1. GİRİŞ	1
1.1. Apiaceae Familyası Taksonomisi	1
1.2. Türkiye'de Apiaceae Familyası	2
1.3. Kırıkkale'de Apiaceae Familyası.....	3
1.4. Moleküller Sistematik	5
1.5. Ribozomal DNA	6
1.6. Ribozomal DNA'nın Moleküller Sistematik Çalışmalarında Kullanımı ...	8
1.7. ITS (Internal Transcribed Spacer) Bölgesi	10
1.8. Kaynak Özeti	11
2. MATERİYAL VE YÖNTEM.....	15
2.1. Örneklerin Toplanması	15
2.2. DNA İzolasyonu ve Koşturulması	19
2.2.1. DNA İzolasyonu	19
2.2.1.1. Tohumdan DNA İzolasyonu	20
2.2.1.2. Taze Yapraktan DNA İzolasyonu	21
2.2.2. Jel Elektroforezi.....	22
2.2.3. Etidyum Bromür Boyasının Hazırlanması	22
2.2.4. Minijel Elektroforez İçin %1'lük Agaroz Jel Hazırlanması.....	23
2.2.5. DNA'nın Yüklenmesi.....	23
2.3. Polimeraz Zincir Reaksiyonu (PCR) ile ITS Bölgesinin Çoğaltıması....	23
2.3.1. ITS5, ITS4 ve Modifiye ITS5 Primerlerinin Çözülmesi	25
2.3.2. Reaksiyon Karışımının Hazırlanması.....	25

2.3.3. Minijel Elektroforezi İçin %1,5'luk Agaroz Jel Hazırlanması.....	26
2.3.4. DNA'nın Yüklenmesi.....	26
2.4. DNA Dizi Analizi	27
2.5. Filogenetik Analiz.....	27
2.5.1. DNA Dizilerinin Hizalanması (Alignment)	33
2.5.2. Kladogram ve Dendogramların Oluşturulması	34
3. SONUÇLAR VE TARTIŞMA	35
3.1. DNA İzolasyonu	35
3.2. ITS1, 5,8S ve ITS2 DNA Bölgelerinin Polimeraz Zincir Reaksiyonu İle Çoğaltılması.....	36
3.3. ITS1, 5.8S ve ITS2 rDNA Bölgelerinin Dizi Analizi.....	39
3.4. Filogenetik Analize Dahil Edilen Örneklerin ITS Bölgesi Nükleotit Dizi Hizalaması.....	43
3.5. Kladistik Analiz	75
KAYNAKLAR	93

ÇİZELGELER DİZİNİ

<u>ÇİZELGE</u>	<u>Sayfa</u>
1.1. Kırıkkale ilinde yetişen Apiaceae familyasına ait türler	3
2.1. Bu çalışmada kullanılan yaprak ve tohum materyallerinin etiket bilgileri .	15
2.2. DNA izolasyonu tohum materyalinden gerçekleştirilen türler	21
2.3. Polimeraz Zincir Reaksiyonu ile ITS bölgeleri elde edilen türler.....	26
2.4. ITS bölgesi nükleotit dizisi gen bankasından alınan örnek bilgileri	27
3.1. Kırıkkale ilinden toplanan bitkilerin ITS bölgesi nükleotit dizileri	40
3.2. Filogenetik Analize dahil edilen bütün taksonlara ait ITS bölgesi nükleotit dizi hizalaması sonuçları.....	43
3.3. Gerçekleştirilen nükleotit dizi hizalması sonucunda ortaya çıkan karakter tipi ve sayıları	70
3.4.a. Kırıkkale ili ve çevresinden toplanarak ITS bölgesi nükleotit dizisi elde edilen taksonların ITS bölgesi nükleotit kompozisyonu bilgileri	71
3.4.b. Filogenetik analize dahil edilen bütün taksonların ITS bölgesi nükleotit kompozisyonu bilgileri.....	71
3.5. Filogenetik analize dahil edilen bütün taksonların ITS bölgesi nükleotit dizisi karakteristikleri	74
3.6. Kırıkkale ili ve çevresinden toplanan türler ile ITS bölgesi nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türlere ait örneklerin nükleotit dizisi karşılaştırma sonuçları.....	85
3.7.a. Kırıkkale ili ve çevresinden toplanan <i>Apium nodiflorum</i> ve <i>Apium graveolens</i> ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerin uzaklık matriksi	87
3.7.b. Kırıkkale ili çevresinden toplanan <i>Bifora radians</i> ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi	88
3.7.c. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan <i>Falcaria vulgaris</i> ile ITS önükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi	88
3.7.d. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan <i>Anethum graveolens</i> ile ITS önükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi	88

3.7.e. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan <i>Artedia squamata</i> ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi	88
3.7.f. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan <i>Torilis japonica</i> ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerin uzaklık matrisi.....	89
3.7.g. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden iki farklı lokaliteden toplanan <i>Opopanax hispidus</i> türleri ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerin uzaklık matrisi	89
3.7.h. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden iki farklı lokaliteden toplanan <i>Peucedanum palimboides</i> türleri ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerin uzaklık matrisi	90
3.7.i. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden iki farklı lokaliteden toplanan <i>Conium maculatum</i> türleri ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi.....	90

ŞEKİLLER DİZİNİ

<u>SEKİL</u>	<u>Sayfa</u>
1.1. Bitkilerde Nükleer Ribozomal DNA'nın şematik gösterimi	7
1.2. Bir Ribozomal DNA ünitesinin ekspresyon süreci.....	8
1.3. Ribozomal DNA biriminde yer alan bölgelerin moleküler filogeni çalışmalarında kullanıldığı sistematik kategoriler	9
2.1. Amplifikasyon reaksiyonlarında kullanılan ITS4 ve ITS5 primerlerinin rDNA üzerindeki yerleşimi.....	24
3.1. Kırıkkale ilinden toplanan ve DNA'sı izole edilen <i>Conium maculatum</i> , <i>Torilis japonica</i> ve <i>Falcaria vulgaris</i> türlerine ait genomik DNA'ların jel elektroforez görüntüsü	36
3.2.a. Kırıkkale ilinden toplanan <i>Opopanax hispidus</i> , <i>Anethum graveolens</i> ve <i>Peucedanum palimboides</i> türlerine ait ITS bölgesi jel elektroforez görüntüsü	37
3.2.b. Kırıkkale ilinden toplanan <i>Peucedanum palimboides</i> , <i>Bifora radians</i> ve <i>Apium graveolens</i> türlerine ait ITS bölgesi jel elektroforez görüntüsü	37
3.2.c. Kırıkkale ilinden toplanan <i>Opopanax hispidus</i> ve <i>Conium maculatum</i> türlerine ait ITS bölgesi jel elektroforez görüntüsü	38
3.2.d. Kırıkkale ilinden toplanan, <i>Apium nodiflorum</i> , <i>Artedia squamata</i> ve <i>Conium maculatum</i> türlerine ait ITS bölgesi jel elektroforez görüntüsü	38
3.2.e. Kırıkkale ilinden toplanan <i>Torilis japonica</i> ve <i>Falcaria vulgaris</i> türlerine ait ITS bölgesi jel elektroforez görüntüsü	39
3.3.a. Çalışmada ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Strict Consensus kuralına göre elde edilen kladogram.....	76
3.3.b. Çalışmada ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Semistrict Consensus kuralına göre elde edilen kladogram.....	77

3.3.c.	Çalışmada ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Majority Rule Kuralına göre elde edilen kladogram	78
3.3.d.	Çalışmada ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Adams Consensus kuralına göre elde edilen kladogram.....	79
3.4.	Çalışmada filogenetik analize dahil edilen taksonların ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Strict Consensus kuralına göre elde edilen kladogram üzerinde taksonların ait oldukları alt ailelerin ve oymakların gösterimi	81

SİMGİ VE KISALTMALAR DİZİNİ

A	Adenin
AFLP	Amplified Fragment Length
	Polymorphism
C	Sitozin
CTAB	Hexadecyltrimethylammonium Bromide
EDTA	Ethylenediaminetetraacetic Acid
	Disodium Salt Dihydrate
ETS	External Transcribed Spacer
ITS	Internal Transcribed Spacer
G	Guanin
RFLP	Restriction Fragment Length
	Polymorphism
mtDNA	Mitokondrial Deoksiribo Nükleik Asit
PCR	Polymerase Chain Reaction
mM	Milimolar
µl	Mikrolitre
µg	Mikrogram
RAPD	Random Amplified Polymorphic DNA
rpm	Dakikadaki Devir Sayısı
dNTP	Deoksiribo Nükleotid Trifosfat
DNA	Deoksiribo Nükleik Asit
nrDNA	Nüklear Ribozomal DNA
TE	Tris base ve EDTA çözeltisi
rDNA	Ribozomal Deoksiribo Nükleik Asit
PAUP	Phylogenetic Analysis Using Parsimony
cpDNA	Kloroplast Deoksiribo Nükleik Asit
sdH ₂ O	Steril distile su
TBE	Tris-Borik asit-EDTA

1. GİRİŞ

1.1. Apiaceae Familyası Taksonomisi

Karakteristik şemsiye (umbel) tipindeki çiçek durumu ve olgunlaşlığında ortadan ikiye bölünen meyvesi (şizokarp) ile doğada çok kolay tanıabilen *Apiaceae* familyası çok geniş ve yaygın bir dağılıma sahiptir. Tek, iki veya çok yıllık çalımsı bitkiler grubundandır (Heywood, 1971; Pimenov, 1979; Seçmen, 1995). Yapraklar genellikle alternat (yapraklar arasında belirli bir açı bulunan yaprak dizilişi) bazen karşılıklı veya halka şeklinde dizilmiş pinnat (bileşik yaprak) veya çok parçalıdır. Brakte (taşiyıcı yaprak) ve brakteoller (çiçek sapının üzerinde bulunan küçük yaprakçık) çiçek durumunun tabanında bir halka şeklindedir. Çiçekler alt durumlu (epigin), hermafrodit veya tek eşeylidir. Sepaller (çanak yaprak) küçük veya yoktur. Petaller (taç yaprak) 5 adet olup beyaz, sarımsı yeşil, sarı, açık mavi veya pembe renklerde olabilir (Davis, 1972; Seçmen, 1995).

Meyve şizokarp olup, 2 yada nadiren tek karpellidir. Karpeller silindirik veya yandan ya da sırttan basık olup, genellikle bileşik veya karpofor denilen bir sapla ayrılmışlardır. Olgunlukta merikarplar ayrılır. Her merikarpta (meyve parçası) genellikle 5 birincil kosta görülür, bazen primer kostalar arasında sekonder kostalar bulunabilir. Çıkıntıların arasında girintiler bulunur. Genellikle salgı kanalları vardır (Tomkovich ve Pimenov, 1982).

Apiaceae familyası Dünya üzerinde yaklaşık 450 cins ve 3700 tür ile temsil edilir (Constance, 1971; Pimenov ve Leonov, 1993). Fakat cinslere ait tür sayıları farklılıklar göstermektedir. Cinslerin %41'i monotipiktir ve %26'sı sadece 2-3 tür içerir. Bütün türlerin %60'ı sadece birkaç cins içerisinde bulunur. Bu türlerden 20'den fazlası polifiletiktir (Spalik et al., 2004).

Apiaceae familyası genel anlamda tanınan ilk çiçekli bitki familyasıdır (Constance, 1971). Familyanın sınıflandırılmasına katkı sağlayan ilk bilim adamları sırasıyla De Candolle (1830) ile Bentham ve Hooker (1867)'dır. İlk kapsamlı sınıflandırma

çalışması Drude (1898) tarafından önerilmiştir. Her ne kadar Drude'un yaklaşımı tartışılp eleştirilse de geniş kabul görmüş ve alternatif olmadığından halen kullanılmaktadır (Downie et al., 2000). Drude *Apiaceae* familyasını *Hydrocotyloideae*, *Saniculoideae* ve *Apioideae* olmak üzere 3 alt aileye ayırmıştır.

1.2. Türkiye'de Apiaceae Familyası

Türkiye hem floristik çeşitlilik hem de endemizm bakımından zengin bir ülkedir. Bu zenginliğin temel nedeni; çok değişken iklim koşullarına, kısa mesafeler arasında bile değişkenlik gösteren ekolojik faktörlere, topografik çeşitliliğe, jeolojik ve jeomorfik varyasyonlara, akarsu, göl, ırmak gibi çok çeşitli sucul ekosistemler içermesine, 0'dan 5000 metreye kadar değişen yüksekliklere sahip olmasıdır (Özhatay et al., 2008).

Apiaceae familyası Türkiye'de 102 cins ve 451 türle temsil edilir (Erik ve Tarikahya, 2004). Bu cinslerden 53'ü sadece 1 tür bulundurur. Aynı zamanda 3 endemik cins ve 42 cinse ait 140 endemik tür yayılış gösterir (Pimenov ve Leonov, 2004). Türkiye'deki 451 türün 159'u endemiktir. Familya endemizm oranı yaklaşık %33'tür (Özhatay et al., 2008).

Cins sayısı bakımından *Apiaceae* (102), *Graminae* (131) ve *Compositae* (126)'den sonra 3. sırada yer alır. Tür sayısı bakımından ise 451 türle, *Compositae* (1132), *Leguminosae* (958), *Labiatae* (543), *Cruciferae* (509), *Graminae* (483), *Caryophyllaceae* (465) ve *Scrophulariaceae* (463)'den sonra 8. sırada yer alır. Yine endemik tür sayısı bakımından da 159 türle, *Compositae* (509), *Leguminosae* (375), *Scrophulariaceae* (241), *Labiatae* (240), *Cruciferae* (194) ve *Caryophyllaceae* (187)'den sonra 7. sıradadır. *Apiaceae* Türkiye'de sadece 4 monotipik ve endemik cins taşıyan tek familyadır (Özhatay et al., 2008).

1.3. Kırıkkale'de Apiaceae Familyası

Kırıkkale ilinde *Apiaceae* familyası üzerine yapılmış olan çalışmalardan (Dönmez, 2002; Bağcı, 2009; Böke, 2005; Nugay, 2002) elde edilen veriler ışığında Kırıkkale'de yayılış gösteren *Apiaceae* familyasına ait türler çıkarılmış ve Çizelge 1.1.'de sunulmuştur.

Çizelge 1.1. Kırıkkale ilinde yetişen *Apiaceae* familyasına ait türler

Sıra No	Takson Adı
1	<i>Eryngium campestre</i> L. var. <i>virens</i> (Link.) Weins.
2	<i>Eryngium bithynicum</i> Boiss.
3	<i>Eryngium billardieri</i> Delile
4	<i>Echinophora tenuifolia</i> L. subsp. <i>sibthorpiana</i> (Guss.) Tutin
5	<i>Echinophora tournefortii</i> Jaub. & Spach
6	<i>Scandix pecten-veneris</i> L.
7	<i>Scandix australis</i> L. subsp. <i>grandiflora</i> Thell.
8	<i>Scandix stellata</i> Banks & Sol.
9	<i>Scandix iberica</i> M.Bieb.
10	<i>Torilis arvensis</i> (Huds.) Link
11	<i>Torilis ucrainica</i> Spreng.
12	<i>Torilis leptophylla</i> (L.) Rchb. f.
13	<i>Torilis japonica</i> (Houtt.) DC.
14	<i>Torilis nodosa</i> (L.) Gaertn.
15	<i>Caucalis platycarpos</i> L.
16	<i>Turgenia latifolia</i> (L.) Hoffm.
17	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.
18	<i>Bunium microcarpum</i> Freyn & Bornm. ex Freyn subsp. <i>bourgaei</i> (Boiss.) Hedge & Lamond
19	<i>Bunium microcarpum</i> (Boiss.) Freyn subsp. <i>microcarpum</i> (Boiss.) Freyn

Çizelge 1.1. (devam)

20	<i>Bupleurum sulphureum</i> Boiss. & Balansa
21	<i>Bupleurum rotundifolium</i> L.
22	<i>Bupleurum asperuloides</i> Heldr.
23	<i>Bupleurum cappadocicum</i> Boiss.
24	<i>Bupleurum turcicum</i> Snogerup
25	<i>Malabaila secacul</i> (Mill.) Boiss.
26	<i>Daucus carota</i> L.
27	<i>Daucus guttatus</i> Sibth. & Sm.
28	<i>Bifora radians</i> M.Bieb.
29	<i>Trinia scabra</i> Boiss. & Noë
30	<i>Pimpinella corymbosa</i> Boiss.
31	<i>Pimpenella anthriscoides</i> Boiss. var. <i>anthriscoides</i> Boiss.
32	<i>Pimpenella anisum</i> L.
33	<i>Petroselinum crispum</i> (Mill.) A.W. Hill
34	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.
35	<i>Ferulago pauciradiata</i> Boiss. & Heldr.
36	<i>Ferulago platycarpa</i> Boiss. & Balansa
37	<i>Laser trilobum</i> Baumg.
38	<i>Astrodaucus orientalis</i> Drude
39	<i>Orlaya daucoides</i> (L.) Greuter
40	<i>Actinolema macrolema</i> Boiss.
41	<i>Anethum graveolens</i> L.
42	<i>Anthriscus nemorosa</i> Spreng.
43	<i>Artedia squamata</i> L.
44	<i>Berula erecta</i> (Huds.) Coville
45	<i>Pastinaca sativa</i> L.
46	<i>Peucedanum palimboides</i> Boiss.
47	<i>Seseli tortuosum</i> L.
48	<i>Zosima absinthifolia</i> Link
49	<i>Myrrhoides nodosa</i> (L.) Cannon

Çizelge 1.1. (devam)

50	<i>Sium sisarum</i> L. var. <i>lancifolium</i> L.
51	<i>Prangos meliocarpoides</i> Boiss. subsp. <i>meliocarpoides</i> Boiss.
52	<i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag.
53	<i>Apium graveolens</i> L.
54	<i>Heracleum sphondylium</i> L. subsp. <i>ternatum</i> (Velen.) Brummitt
55	<i>Tordylium maximum</i> L.
56	<i>Laserpitium petrophilum</i> Boiss. & Heldr.

1.4. Moleküler Sistematik

Daha çok morfolojik karakterlere dayalı olarak yapılan klasik sınıflandırma çalışmaları bitki gruplarının sistematik kategorilerini tanımlamak için yeterli değildir. Bu durum son yıllarda taksonomi çalışmalarında daha çok moleküler yöntemlere ağırlık verilmesiyle sonuçlanmıştır (Kabaoğlu, 2007).

Moleküler sistematik araştırmacıları çalışmalarında fenotipik karakterler yerine moleküller kullanırlar. İki ayrı türde ait homolog (aynı kökene sahip) bir makromolekülün amino asit veya nukleotit dizileri arasındaki fark bu türler arasındaki evrimsel mesafeyi de gösterir. Çünkü iki farklı tür ortak atadan ayrılarak evrimleşmeye başladıkten sonra DNA'larında birçok kendiliğinden meydana gelen mutasyonlar oluşmaktadır. Bunların makromolekülün birincil yapısında neden olduğu dizi farklılıklarının sayısı evrim bilimcilerce bir ölçü olarak kullanılmaktadır. Dizi farkının fazla olması, bireylerin hem ata hücreden hem de birbirlerinden uzun zaman önce ayrılarak evrimleşiklerini işaret eder. Az olması ise bu canlıların yakın akraba olduklarını hatta aynı türe dahil olabileceklerini gösterir (Berkay, 2006).

Moleküler sistematik çalışmalarında DNA dizileri, allozimler, mikrosatellitler, RAPDs, AFLPs kullanılır. Bunun yanında kemosistemik olarak adlandırılan bilim dalı kapsamında sekonder metabolitler gibi bazı küçük moleküller de kullanılabilmektedir (O'Brein et al., 1991; Bernatchez ve Danzmann, 1993).

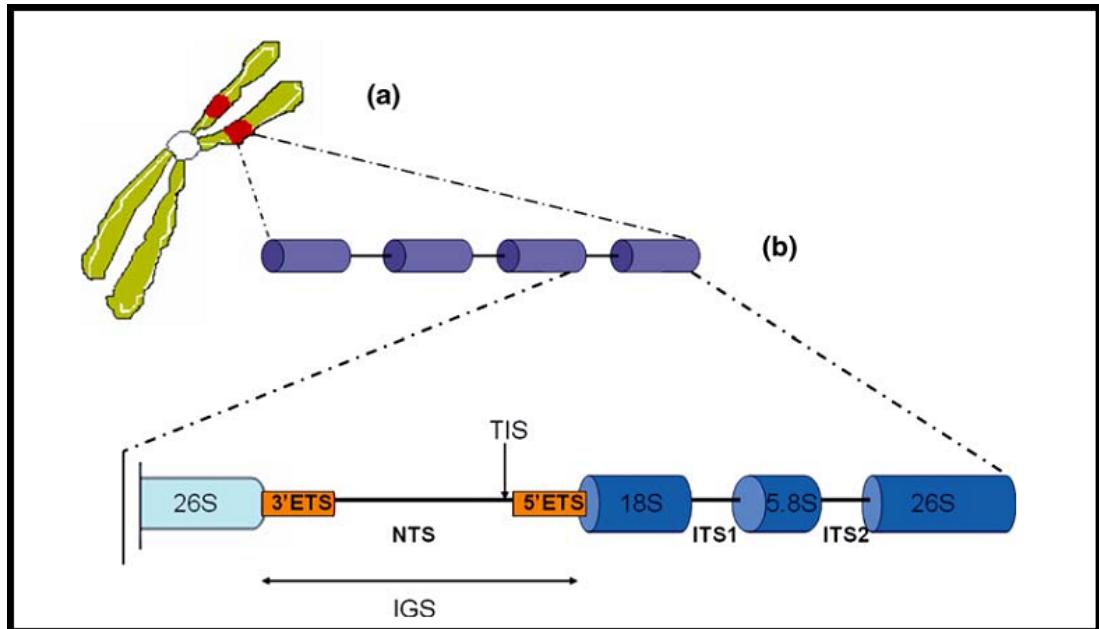
Eldeki genetik belirteçlerin çeşitliliğini sayıca artırabilmek için araştırmacılar 1980'li yılların başında Deoksiribo Nükleik Asit'den (DNA) yararlanmaya başlamışlardır. Bu alanda yapılan ilk çalışmalar Mitokondrial DNA (mtDNA) odaklı olup, RFLP analizi kullanılmıştır (Lansman ve ark., 1981). Sonraki araştırmalar genetik materyale ait belirli bölgelerin dizi analizi üzerine odaklanmıştır (Bernatchez ve ark., 1992).

DNA dizi analizi ile ilgili tekniklerin, proteinleri kullanan yöntemlerden daha doğru veri sağladığına ilişkin yaygın bir kanı vardır. DNA teknikleri arasında en çok bilgi sağlayıcı tekniğin, DNA dizilerinin karşılaştırılması olduğu düşünülmektedir. Taksonomistler filogenetik problemlerin çözümünde nükleotit dizi analizlerinden ziyade RFLP, RAPD veya allozimleri kullanmıştır. Çünkü bu eski metodlar hem daha ekonomiktirler hem de daha hızlı sonuç verirler. DNA dizi analizi fazla zaman gerektirir, daha pahalı ve daha zor bir işlemidir. Fakat DNA dizileme, çalışılan taksonlar arası genetik varyasyonu tespit etmede doğrudan kullanılabilecek en iyi yöntemdir (Hwang ve Kim, 1999).

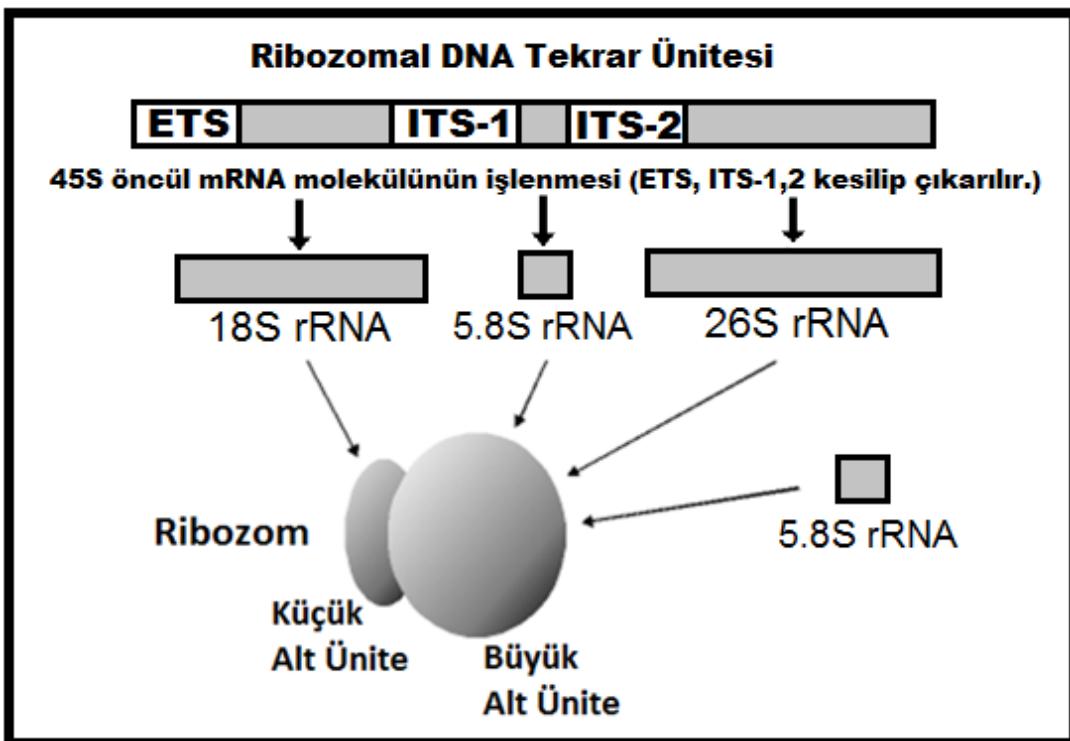
1.5. Ribozomal DNA

Ribozomal DNA (rDNA) ribozomların yapısına katılan rRNA'ları kodlar. Ökaryotlarda rDNA birbiri ardına dizilmiş çok sayıda tekrar ünitesinden oluşan çoklu gen ailesidir. Tipik bir ökaryot genomu rRNA genlerini tekrar üniteleri halinde sıralı olarak birkaç yüz veya muhtemelen bir kaç bin kopya bulundurur (Hillis et al., 1996). Bu tekrar üniteleri birden fazla kromozomal bölgede olmak üzere nükleolar organizer (NORs) bölgede bulunurlar. Her bir tekrar ünitesi küçük (=18S rRNA, SSU: Small subunit) ve büyük (=26S rRNA, LSU: Large subunit) rRNA alt ünitesini kodlayan genler içerir. 5.8S nükleer rDNA geni ise bu iki genin arasında bulunur ancak bu iki genden ITS1 ve ITS2 olarak adlandırılan transkripsiyon içi boşluk bölgeleri ile ayrılır. Her bir tekrar ünitesi 3 önemli boşluk bölgesi bulundurur. Bunlar; transkripsiyon içi boşluk bölgeleri (ITS=Internal Transcribed Spacer), transkripsiyon dışı boşluk bölgeleri (ETS=External Transcribed Spacer) ve genler arası boşluk bölgesi (IGS=Intergenic spacer)'dır. Transkripsiyon dışı boşluk bölgesi

(ETS) ve genler arası boşluk bölgesi (IGS) ise rDNA büyük ve küçük alt ünitelerini birbirinden ayırrır (Şekil 1.1.).



rRNA genleri RNA Polimeraz I enzimi tarafından transkribe edilir. Transkripsiyon, transkripsiyon başlama noktasından (TIS=Transcription starting site) başlamakta, 5'ETS-18S-ITS1-5.8S-ITS2-26S-3'ETS bölgelerini içine almakta ve transkripsiyona uğramayan bölgeye (=NTS: Nontranscription spacer) kadar devam etmektedir (Şekil 1.1.). Her bir tekrar ünitesinin transkripsiyonu sonucu öncü rRNA olarak bilinen 45S rRNA oluşur. Bu molekül ribozomları oluşturmak üzere çekirdekten ayrılmadan önce kesilerek 26S rRNA (yaklaşık 5000 nükleotit), 18S rRNA (yaklaşık 2000 nükleotit) ve 5.8S rRNA'ları (yaklaşık 160 nükleotit) oluşturulur. 45S rRNA içerisinde bulunan kalan parçalar (ETS, ITS1 ve ITS2) ayrılır. Bu parçalar ribozom yapısına katılmazlar (Şekil 1.2.).



Şekil 1.2. Bir ribozomal DNA biriminin ekspresyon süreci (Seifarth, 1997-2002)

1.6. Ribozomal DNA'nın Moleküller Sistemistik Çalışmalarında Kullanılması

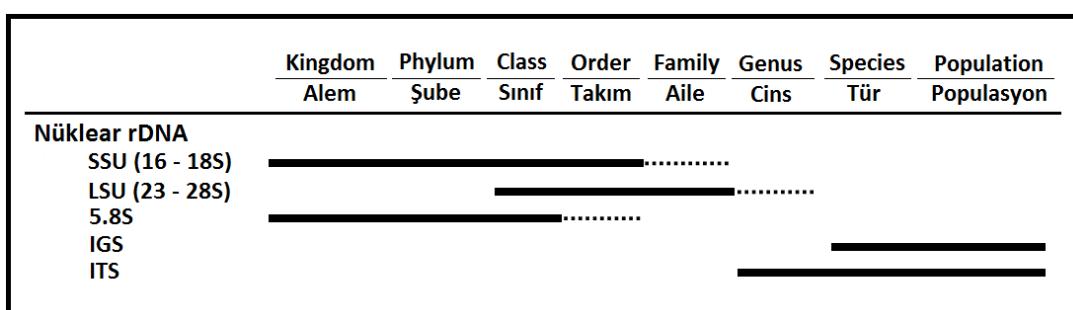
Ribozomal DNA genlerinin her bir tekrar ünitesinde yer alan 18S, 26S ve 5.8S gen bölgeleri transkripsiyonla ribozomların yapısına katılacak RNA'ları verirler. Bu bölgelerde meydana gelecek olan mutasyonlar ribozomların yapısal bozukluğuna sebep olacağından protein sentezini olumsuz etkiler. Bu nedenle bu bölgelerde meydana gelecek mutasyonlar genelde ölümcül sonuçlar doğurur. Bir tekrar ünitesindeki ITS1, ITS2 ve ETS bölgeleri transkripsiyon geçirirler ancak olgun ribozomların yapısına katılmazlar. Bu bölgelerde meydana gelebilecek olan mutasyonlar ise canlı tarafından tolere edilebilir. Bu nedenle 18S, 26S ve 5.8S gen bölgeleri evrimsel süreçte korunmuş bölgeler olarak kalırken, ITS1, ITS2 ve ETS bölgeleri zaman içerisinde biriken mutasyonlar sonucu hızlı evrimleşerek, varyasyon oranı yüksek bölgeler olarak karşımıza çıkmaktadırlar (Hwang ve Kim, 1999).

Nükleer rDNA 18S gen bölgesi çok yüksek düzeyde korunmuş DNA bölgesidir ve üst sistematik kategorilerin filogenetik analizinde kullanılır (Field et al., 1988; Abele et al., 1989; Friedrich ve Tautz, 1995; Aguinaldo et al., 1997; Whiting, 1998).

5.8S rDNA gen bölgesinin evrimleşme hızı 18S gen bölgesi ile benzerdir. Fakat çok kısa olması (yaklaşık 150 nükleotit) nedeniyle yeterli filogenetik bilgi taşıyamayacağından filogeni çalışmalarında kullanılması tavsiye edilmez (Hwang ve Kim, 1999).

26S rDNA bölgesi, 18S rDNA genine oranla oldukça büyük bir bölgedir ve daha fazla varyasyon gösterir. Bu yüzden bu gen bölgesinin aile ve takım gibi sistematik kategorilerin filogenetik ilişkilerinin tespitinde kullanılması faydalıdır (Friedrich ve Tautz, 1997; Hwang et al., 1998; Whiting, 1998).

Çok yüksek varyasyon oranına sahip olmaları nedeniyle rDNA ITS ve IGS bölgeleri cins, tür ve popülasyon gibi alt sistematik kategorilerin filogenetik problemlerinin çözümünde kullanılırlar (Morgen ve Blair, 1998; Navajas et al., 1998; Perera et al., 1998). IGS bölgesi yaklaşık 4-5 kilobaz, ITS ise yaklaşık 1 kilobaz boyuta sahiptir. ITS bölgesi daha kısa olması sebebiyle filogenetik yaklaşımlarda daha çok tercih edilir. Yine IGS bölgesi ITS bölgesinin aksine içsel tekrar üniteleri içerir. ITS bölgelerinin içsel tekrar üniteleri içermemesi bu bölgeleri doğrudan DNA dizi analizi çalışmaları için daha kullanışlı kılmaktadır (Şekil 1.3.).



Şekil 1.3. Ribozomal DNA biriminde yer alan bölgelerin moleküler filogeni çalışmalarında kullanıldığı sistematik kategoriler (Hwang ve Kim, 1999)

1.7. ITS Bölgesi

Çok sayıda *Angiosperm* grubundan elde edilen veriler, ITS bölgelerinin düşük taksonomik kategorilerin filogenetik problemlerinin çözümünde kullanılabileceğini göstermiştir. Birbirine yakın türlerin filogeni çalışmaları için bu kadar uygun özelliklere sahip başka bir nükleer DNA bölgesi tanımlanmadığından ITS bölgeleri *Angiosperm* filogenisi için çok önemli bir kaynak haline gelmiştir (Baldwin et al., 1995).

ITS1 ve ITS2 bölgelerinin transkripsiyon ürünleri, ribozom oluşumuna katılmadığı için, bu bölgeler yüksek derecede varyasyon göstermektedir. Her ne kadar bu bölgeler ribozom yapısına katılmaları da nrRNA'ların büyük ve küçük alt ünitelerinin biraraya getirilmesinde rolleri bulunmaktadır (Baldwin et al., 1995). Bu fonksiyonları, ITS1 ve ITS2 bölgelerinin bazı dizi gruplarının evrimsel kısıtlamalara sahip olduğunu göstermektedir. Bu diziler yüksek G+C oranına sahiplerdir ve *Angiospermlerde* nispeten korunmuş olarak kalmışlardır. Örneğin bütün *Angiospermlerde* ITS2 nükleotit dizilerinin %40'ı korunmuştur (Herskovitz ve Zimmer, 1996).

ITS bölgesi *Angiospermlerde* kolaylıkla Polimeraz Zincir Reaksiyonu (PCR) ile çoğaltılabilmektedir. Boyutlarının küçük olması (*Angiospermlerde* yaklaşık 600-700 nükleotit) ve yan bölgelerinde yüksek derecede korunmuş PCR primeri olarak kullanılabilcek diziler bulunması PCR ile kolaylıkla çoğaltılabilmelerini sağlamaktadır (Baldwin et al., 1995).

Ayrıca aşağıda belirtilen özelliklere sahip olmasından dolayı ITS bölgeleri moleküller filogeni çalışmalarında avantaj sağlamaktadır (Poczai ve Hyvönen, 2009; Baldwin et al., 1995; Maraş, 2005).

- Yüksek evrimleşme hızına bağlı olarak yüksek varyasyon oranına sahip olmaları
- Bitki genomunda birçok kromozomal lokus üzerinde binlerce nükleer DNA tekrarlarının varlığı nedeniyle kolay izole edilebilmeleri
- Biparental kalıtılmaları

- Yakın bölgelerinde yüksek derecede korunmuş primer olarak kullanılabilecek dizilerin bulunması ve küçük olmaları sebebiyle kolayca PCR'da çoğaltılabilmeleri.

1.8. Kaynak Özeti

Downie ve arkadaşları (2004), tarafından *Perideridia* cinsi (*Apiaceae; Oenantheae* oymağı) üzerinde nükleer ribozomal DNA ITS nükleotit dizileri kullanılarak filogenetik bir çalışma yapılmıştır. Çalışmada toplam 14 türde ait 84 birey ve dış grup olarak da 5 takson kullanılmıştır. Filogenetik analiz için maksimum tutarlılık (parsimony), maksimum olasılık (likelihood) ve Bayesian metotları kullanılmıştır. *Perideridia neurophylla* türünden elde edilen ITS nükleotit dizisi ile çalışmada kullanılan diğer 83 birey ve dış grupların ITS nükleotit dizisi oldukça farklı çıkmıştır. Dolayısıyla nükleotit dizi hizalama işlemi tam olarak yapılamadığından bu türün *Perideridia* cinsi içerisinde olmadığı düşünülerek filogenetik analizde değerlendirmeye alınmamıştır. Değerlendirmeye alınan 83 birey ve 5 dış grubun ITS nükleotit dizi uzunluğu 599 ile 603 arasında değişmektedir. Türler arası ITS bölgesi nükleotit dizisi farklılık oranı %2,5 ile %12,6 arasında değişmektedir. G+C içeriğide %52,8 ile %56,6 arasındadır.

Filogenetik analizler sonucu oluşturulan ağaçlardan *Perideridia* cinsinin monofiletik olduğu ve özellikle kuzey Amerika'da yayılış gösterdiği, orta batı Amerika'da yetişen *Perideridia americana* türünün diğer bütün türlere olasılıkla kardeş olduğu, *P. lemmontii*, *P. bolanderi* (bu iki tür iki farklı hat bulundurmaktadır) ve *P. oregana* (bu türün limitleri çok genişir tetraploid popülasyonları bulunmaktadır) hariç tutulursa bütün taksonların monofiletik olduğu ifade edilmiştir.

Lee ve Downie (2006), tarafından *Cicuta* cinsi (*Apiaceae, Oenantheae* oymağı) üzerinde rDNA ITS ve cpDNA psbI ve trnK 5' exon nükleotit dizi verilerini kullanarak filogenetik ilişkiler araştırılmıştır. Çalışmada *Cicuta* cinsine ait 4 tür (*C. bulbifera* L., *C. douglasii* (DC.) J.M. Coulter & Rose, *C. maculata* L., ve *C. virosa*

L.), *C. maculata* türünün dört varyetesi ait bireyler ile dış grup olarak *Oenanthe* cinsine ait taksonlar kullanılmıştır.

Filogenetik analizde her iki gen bölgesi nükleotit dizileri için maksimum tutarlılık, maksimum olasılık metotları kullanılmıştır. ITS nükleotit dizi analizi için toplamda 70 örnek (68 *Cicuta* ve 2 *Oenanthe*), cpDNA çalışması için toplamda 38 örnek (22 *Cicuta* ve 16 *Oenanthe*) değerlendirilmiştir.

Filogenetik analizde nükleotit dizi hizalaması sonucu 618 karakter ortaya çıkmış, bunlardan 518'i (%86) sabit (değişmez), 34'ü (%6) otomorfik ve 49'unun (%8) informatif olduğu görülmüştür.

Filogenetik analiz sonucu oluşturulan ağaçlardan *Cicuta bulbifera* ve *C. virosa* taksonlarının monofiletik olduğu, *C. virosa*'nın diğer bütün türlere kardeş grup olduğu sonucuna varılmıştır.

Neves ve Watson (2004), tarafından *Bupleurum* cinsinin (*Apiaceae*) ribozomal DNA ITS dizileri kullanılarak filogenetik ilişkileri incelenmiştir. Çalışmada *Bupleurum* cinsine ait 32 tür (35 takson) ve dış grup olarak da *Anginon*, *Heteromorpha*, *Physospermum* ve *Pleurospermum* cinslerine ait taksonların ITS nükleotit dizileri değerlendirilmiştir. Filogenetik analizde maksimum tutarlılık, maksimum olasılık ve yakın bağlantı (neighbour-joining) metotları kullanılmıştır.

Çalışma sonucu filogenide kullanılan metodların tamamının benzer topolojiler gösterdiği belirlenmiştir. Elde edilen ağaçlar incelendiğinde *Bupleurum* cinsinin monofilik görünümde olduğu ve iki ana dala ayrıldığı görülmüştür. Birinci dal üzerindeki bütün türlerin pinnat-retikülat damarlı yaprağa sahip olduğu, ikinci dal üzerindeki türlerin ise paralel damarlı yapraklarının bulunduğu anlaşılmıştır.

Yapılan çalışma sonucu ortaya çıkan filogenetik sonucun, cinsin önceden yapılan sınıflandırma çalışmalarıyla uyuşmadığı görülmüştür. Ayrıca moleküller veriler Mikronezya endemiği olan *B. salicifolium* türünün neoendemik olduğunu ortaya koymaktadır. Yine endemik kuzey batı Afrika taksonları tek bir dal üzerinde

toplannmıştır, aralarında ITS nükleotit dizisi açısından çok az farklılık bulunması da bu grubun yakın zamanda yayılım gösterdiğini düşündürmektedir.

Downie ve arkadaşları (1998), tarafından *Apiaceae* familyası *Apioideae* alt ailesinin nrDNA ITS ve cpDNA rpoC1 intron dizileri kullanılarak filogenetik analizi gerçekleştirilmiştir. Toplamda *Apioideae* altailesine ait 126 ITS nükleotit dizisi, *Apiaceae*'nin 3 alt ailesine ait 100 rpoC1 intron nükleotit dizisi ve dış grup olarak da *Araliaceae* ve *Pittosporaceae* üyeleri analizde kullanılmıştır.

Filogeni analizlerinde tutarlılık, yakın bağlantı ve maksimum olasılık metotları kullanılmıştır. Analizlerde oluşturulan ağaçlardan *Apioideae* alt ailesinin monofiletik olduğu ve *Saniculoideae* alt ailesine kardeş grup olduğu sonucu çıkmıştır. *Hydrocotyloideae* alt ailesinin monofiletik olmadığı, bazı üyelerinin *Araliaceae* üyelerine çok yakın, bazlarının ise *Apioideae* ve *Saniculoideae* üyelerine yakın oldukları tespit edilmiştir. *Apioideae* alt ailesinin bazı alt dalları üzerindeki taksonomik grupların, meyve morfolojisi ve anatominik karakterleri açısından oluşturulmuş eski sınıflandırma ile örtüşmediği görülmüştür. Bu çalışmada oluşan filogenetik ağaçta *Apioideae* alt ailesinin 4 ana dalda bulunduğu görülmüş ve bunun gelecekte yapılacak daha alt taksonomik kategorideki çalışmalar için bir temel teşkil edeceği öngörülülmüştür.

Bir başka çalışmada Lee ve Downie (1999), *Apiaceae* familyası *Caucalideae* oymağı ve ilişkili taksonlarının ITS nükleotit dizi verilerini kullanarak moleküller filogenisini incelemiştir. *Scandiceae*, *Laserpitieae*, *Apieae* ve *Smyrniaeae* oymaklarına ait örnekler üzerinde ITS dizi varyasyonları çalışılmıştır. Toplamda 28 cinsi temsil eden 58 takson kullanılmıştır. Filogenetik analizde maksimum tutarlılık, maksimum olasılık ve yakın bağlantı metotları kullanılmıştır. Oluşturulan ağaçlar temelde benzer topoloji göstermiş ve her birinde de benzer şekilde 3 ana dal ortaya çıkmıştır: (1) *Agrocharis*, *Ammodaucus*, *Artemia*, *Cuminum*, *Daucus*, *Laser*, *Laserpitium*, *Orlaya*, *Polylophium*, *Peudorlaya* ve *Pachycetenium*; (2) *Astrodaucus*, *Caucalis*, *Chaetosciadium*, *Glochidionthecea*, *Lisaea*, *Szovitsia*, *Torilis*, *Turgenia* ve (3) *Anthriscus*, *Kozlovia*, *Myrrhis*, *Osmorhiza* ve *Scandix*. Bu gruplar ilk olarak *Daucus*, *Torilis* ve *Scandix* alt dalları olarak isimlendirilmiştir. Birinci alt dal Drude'un

Laserpitieae oymağı taksonlarını içermektedir. Üçüncü alt dal Heywood'un *Scandiceae* oymağı ile örtüşmektedir. Yapılan çalışmada kullanılan türler temel alındığında *Daucus*, *Laserpitium* ve *Torilis* cinslerinin hiçbirinin monofiletik görünümde olmadığı görülmüştür.

Downie ve arkadaşları (2000), tarafından *Apiaceae* familyası *Scandiceae* oymağının nrDNA ITS nukleotit dizisi verileri kullanılarak filogenisi çalışılmıştır. Toplamda 64 cins ve 119 tür ait temsilcilerden oluşan 134 örneğe ait nukleotit dizileri kullanılmıştır. Toplam sayı içerisinde *Scandiceae* oymağı 18 cins ile temsil edilmektedir. Geriye kalanlar *Apioideae* alt ailesinin bütün ana hatlarını temsil eden cinslerden oluşmaktadır. Filogenide maksimum tutarlılık metodu kullanılmış; sonuç olarak (1) *Scandiceae* oymağının *Anthriscus*, *Athamanta* (kısmen), *Balansa*, *Chaerophyllum*, *Conopodium*, *Geocaryum*, *Kozlovia*, *Krasnovia*, *Myrrhis*, *Myrrhoides*, *Neoconopodium*, *Osmorrhiza*, *Scandix*, *Sphallerocarpus* ve *Tinguarra* cinslerini kapsayan tek bir hat üzerinde toplandığı görülmüştür. (2) *Athamanta* cinsinin polifiletik görünümde olduğu görülmüş, ayrıca *A. della-cellae*, *Daucus* ile, *A. macedonica*'da *Pimpinella* ile çok yakın konumlanmıştır. (3) *Rhabdosciadium* ve *Grammosciadium* cinslerinin *Aegopodium* grubu ile yakından ilişkili olduğu görülmüştür. Monotipik *Molopospermum* örneğinin çok yüksek dizi farklılığı nedeniyle yeri belirlenememiştir.

2. MATERİYAL VE YÖNTEM

2.1. Örneklerin Toplanması

Arazi çalışmaları 2010 yılında Kırıkkale ilinde gerçekleştirilmiştir. Toplanan örnekler herbaryuma getirilmiş, kaydedilerek, moleküller çalışmalarda kullanılmak üzere yaprak ve merikarp örnekleri alınmıştır. Alınan yaprak ve merikarp örnekleri -20 °C'de buzdolabında muhafaza edilmiştir. Bu çalışma kapsamında incelenen tohum ve yaprak örneklerine ait detaylar Çizelge 2.1'de verilmiştir.

Çizelge 2.1. Bu çalışmada kullanılan yaprak ve tohum materyallerine ait etiket bilgileri

Sıra No	Tür adı	Toplandıği bölgeler ve toplayıcılar	Yükseklik (m)	Toplama tarihi	Materyal
1	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.	Kırıkkale – Ankara Yolu, Irmak Kasabası Mevkii, Balaban Çayı Köprüsü Yanı, Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1001	680	22.06.2010	Yaprak
2	<i>Anethum graveolens</i> L.	Kırıkkale – Kayseri Yolu, Deve bağırtan Mevkii, Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1002.	702	23.06.2010	Yaprak
3	<i>Daucus carota</i> L.	Kırıkkale – Kayseri Yolu, Deve bağırtan, Mevkii Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1003.	690	25.06.2010	Yaprak
4	<i>Peucedanum palimboides</i> Boiss.	Yenişehir Hacıbey Toki Konutları, 8. Blok Karşısındaki Yamaçlar, Ş. Ertaş 1004.	820	27.06.2010	Yaprak
5	<i>Astrodaucus orientalis</i> (L.) Drude	Aşağı Mahmurlar Kasabası Yolu ile Kırıkkale Çevre Yolu Bağlantısı Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1005.	791	28.06.2010	Yaprak

Çizelge 2.1. (devam)

6	<i>Daucus carota</i> L.	Aşağı Mahmurlar Kasabası Yolu ile Kırıkkale Çevre Yolu Bağlantısı Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1006.	800	28.06.2010	Yaprak
7	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	Kırıkkale – Balışeyh Yolu, 19 km., İçme Suyu Kenarı, Ş. Ertaş 1007.	853	28.06.2010	Yaprak
8	<i>Eryngium bithynicum</i> Boiss.	Yenimahalle Mezarlığı Mevkii, Kırıkkale – Kayseri Yolu Altı, Tren Yolu Üstü, Ş. Ertaş 1008.	690	29.06.2010	Yaprak
9	<i>Eryngium campestre</i> L. var. <i>virens</i> Link.	Yenimahalle Mezarlığı Mevkii, Kırıkkale – Kayseri Yolu Altı, Tren Yolu Üstü, Ş. Ertaş 1008.	690	29.06.2010	Yaprak
10	<i>Daucus carota</i> L.	Kırıkkale – Keskin Yolu, Terminalden 5,5. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1010.	750	29.06.2010	Yaprak
11	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	Kırıkkale – Keskin Yolu, Terminalden 5,5. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1011.	750	29.06.2010	Yaprak
12	<i>Astrodaucus orientalis</i> (L.) Drude	Kırıkkale – Keskin Yolu, Terminalden 12. Km., Hasandede Mevkii., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1012.	770	29.06.2010	Yaprak
13	<i>Eryngium bithynicum</i> Boiss.	Kırıkkale – Keskin Yolu, Terminalden 22,5. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1013.	1063	29.06.2010	Yaprak
14	<i>Caucalis platycarpos</i> L.	Kırıkkale – Keskin Yolu, Terminalden 23. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1014.	1064	29.06.2010	Yaprak
15	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	Keskin – Delice Yolu, Askerlik Şubesinden 3. km, Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1015.	1109	29.06.2010	Yaprak
16	<i>Malabaila secacul</i> (Mill) Boiss.	Kırıkkale – Kayseri Karayolu, Yüksek İhtisas Hastanesi Karşısı Yamaçlar, Ş. Ertaş 1016.	769	30.06.2010	Yaprak

Çizelge 2.1. (devam)

17	<i>Eryngium billardierei</i> Delar.	Karaametli İçi, Kapulkaya Barajı Mevkii, Ş. Ertaş 1017	737	30.06.2010	Yaprak
18	<i>Peucedanum palimboides</i> Boiss.	Yaşihan Hacıbey Toki Konutları ile Kırıkkale – Ankara Yolu Arası, Ş. Ertaş 1018.	800	30.06.2010	Yaprak
19	<i>Echinophora tournefortii</i> Jaub. & Spach	Karaametli İçi, Kapulkaya Barajı Mevkii, Ş. Ertaş 1019	751	30.06.2010	Yaprak
20	<i>Daucus carota</i> L.	Karaametli İçi, Kapulkaya Barajı Mevkii, Ş. Ertaş 1020.	742	30.06.2010	Yaprak
21	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	Karaahmetli –Hacılar Karayolu, Karaahmetli Çıkışı, 3. km., Ş. Ertaş 1021.	786	30.06.2010	Yaprak
22	<i>Astrodaucus orientalis</i> (L.) Drude	Hacılar – Bahaklı Karayolu, Tüpraş Sosyal Tesisleri Çıkışı, 2.km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1022.	723	30.06.2010	Yaprak
23	<i>Echinophora tenuifolia</i> L. subsp. <i>sibthorpiana</i> (Guss.)	Hacılar – Bahaklı Karayolu, Tüpraş Sosyal Tesisleri Çıkışı, 2.km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1023.	723	30.06.2010	Yaprak
24	<i>Echinophora tournefortii</i> Jaub. & Spach	Kırıkkale – Kayseri Karayolu, Kırıkkale Şehirler Arası Otobüs Terminali Karşısı, Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1024.	730	30.06.2010	Yaprak
25	<i>Daucus carota</i> L.	Osmangazi Mahallesi, Kırıkkale Anadolu Öğretmen Lisesi Arkası, Tarla içi, Ş. Ertaş 1025.	750	01.07.2010	Yaprak
26	<i>Eryngium bithynicum</i> Boiss.	Osmangazi Mahallesi, Kırıkkale Anadolu Öğretmen Lisesi Arkası, Tarla İçi, Ş. Ertaş 1027.	750	01.07.2010	Yaprak
27	<i>Anethum graveolens</i> L.	Osmangazi Mahallesi, Kırıkkale Anadolu Öğretmen Lisesi Arkası, Tarla İçi, Ş. Ertaş 1028.	750	01.07.2010	Yaprak

Çizelge 2.1. (devam)

28	<i>Bifora radians</i> M.Bieb.	Osmangazi Mahallesi, Kırıkkale Anadolu Öğretmen Lisesi Arkası, Tarla İçi, Ş. Ertaş 1029.	750	01.07.2010	Yaprak
29	<i>Apium graveolens</i> L.	Kırıkkale – Ankara Karyolu, 5. Km., Kızılırmak Kenarı, Ş. Ertaş 1030.	680	30.07.2010	Yaprak
30	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.	Kırıkkale – Ankara Karyolu, 5. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1031.	680	01.07.2010	Tohum
31	<i>Echinophora tenuifolia</i> L. subsp. <i>sibthorpiana</i> (Guss.)	Kırıkkale – Ahılı Karayolu, 3. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1032.	720	05.08.2010	Yaprak
32	<i>Echinophora tournefortii</i> Jaub. & Spach	Kırıkkale – Ahılı Karayolu, 3. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1033.	725	05.08.2010	Yaprak
33	<i>Torilis nodosa</i> (L.) Gaertn.	Ahılı İçi Mesire Yeri, Akarsu Kenarı, Ş. Ertaş 1036.	750	05.08.2010	Yaprak
33	<i>Conium maculatum</i> L.	Ahılı İçi Mesire Yeri, Akarsu Kenarı, Ş. Ertaş 1037.	750	05.08.2010	Tohum
34	<i>Torilis arvensis</i> Link	Ahılı İçi Mesire Yeri, Akarsu Kenarı, Ş. Ertaş 1038.	750	05.08.2010	Yaprak
35	<i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag.	Ahılı İçi Mesire Yeri, Akarsu Kenarı, Ş. Ertaş 1039.	750	05.08.2010	Tohum
36	<i>Bupleurum rotundifolium</i> L.	Kırıkkale – Ankara Karyolu, 5. Km., Kızılırmak Kenarı, Ş. Ertaş 1040.	750	05.08.2010	Tohum
37	<i>Artemia squamata</i> L.	Kırıkkale – Ahılı Karayolu, 4. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1041.	740	05.08.2010	Tohum
38	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	Balışeyh – Sulakyurt Karayolu, 8. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1043.	800	15.08.2010	Yaprak
39	<i>Conium maculatum</i> L.	Balışeyh – Sulakyurt Karayolu, 15. Km., Kösedurak Köyü, Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1044.	850	15.08.2010	Yaprak

Çizelge 2.1. (devam)

40	<i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag.	Balışeyh – Sulakyurt Karayolu, 6,5. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1046.	830	15.08.2010	Yaprak
41	<i>Astrodaucus</i> <i>orientalis</i> Drude	Balışeyh – Sulkyurt Karayolu, Kulaksız Kasabası İçi, Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1047.	850	15.08.2010	Tohum
42	<i>Torilis japonica</i> DC.	Balışeyh – Sulakyurt Karayolu, 8. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1048.	820	15.08.2010	Tohum
43	<i>Echinophora</i> <i>tenuifolia</i> L. subsp. <i>sibthorpiana</i> (Guss.)	Kırıkkale – Samsun Çevre yolu, Karacalı Mevkii, Ş. Ertaş 1049.	780	15.08.2010	Yaprak
44	<i>Echinophora</i> <i>tenuifolia</i> L. subsp. <i>sibthorpiana</i> (Guss.)	Balışeyh – Sulkyurt Karayolu, Kulaksız Kasabası İçi, Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1050.	810	15.08.2010	Yaprak
45	<i>Torilis arvensis</i> Link	Balışeyh – Sulkyurt Karayolu, Battal obası Köyü, Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1051.	830	15.08.2010	Tohum
46	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	Balışeyh – Sulakyurt Karayolu, 8. Km., Yol Kenarı, Ş. Ertaş 1052.	820	15.08.2010	Tohum

2.2. DNA İzolasyonu ve Koşturulması

2.2.1. DNA İzolasyonu

Çizelge 2.1.'de belirtilen 46 örnek içerisinde *Bupleurum rotundifolium* (Ş. Ertaş 1040) bitkisinin dışında kalan 45 örnekten DNA izolasyonu başarılı bir şekilde gerçekleştirılmıştır.

2.2.1.1 Tohumdan DNA İzolasyonu

DNA izolasyonu, çalışılan türlerin tohumlarındaki endosperminden McDonald ve arkadaşlarının (1994), uyguladığı metod modifiye edilerek, aşağıdaki sıra ile gerçekleştirilmiştir.

- Tohumların endosperm tabakaları havanda ezildi.
- Ezilen tohumlar mikrosantrifüj tüpüne yerleştirildi.
- Üzerine 400 μ l ekstraksiyon tamponu eklendi.
- Megagametofitler plastik çubukla ezildi.
- 400 μ l daha ekstraksiyon tamponu eklendi ve iyice karıştırıldı. 65 °C de 30 dakika inkübe edildi.
- 250 μ l 5 M potasyum asetat eklenderek karıştırıldıktan sonra, buz içinde 30 dakika bekletildi.
- Örnekler 0 °C'de 13000 r.p.m'de 16 dakika santrifüj edildi.
- Dökelti temiz bir tüpe aktarılarak üzerine 500 μ l kloroform solüsyonu + 17 μ l izoamil alkol + 250 μ l fenol eklenderek karıştırıldı. 14.000 r.p.m. de, 12 dakika santrifüj edildi.
- Üstte kalan sıvı kısım yeni bir tüpe aktarıldı ve üzerine 500 μ l oda sıcaklığındaki % 70'lik etanol ve 250 μ l 0,3 M sodyum asetat çözeltisi eklendi. En az 40 dakika -20 °C'de bekletildi.
- Örnekler 14000 r.p.m'de 12 dakika santrifüj edildi. Süpernatan atıldı.
- Elde edilen çökelti 400 μ l soğuk %70'lik etanol ile yıkandı. Üst kısım döküldü.
- Çökelti 10-15 dakika kurutuldu ve 50 μ l Tris-EDTA tamponunda 10 dakika içinde yeniden çözüldü ve -20 °C'de saklandı.

Toplanan 46 örnek içerisindeki DNA'sı tohumdan izole edilenlere ait türler Çizelge 2.2.'de verilmiştir.

Çizelge 2.2. DNA izolasyonu tohum materyalinden gerçekleştirilen türler

Sıra No	Örnek No	Tür Adı
1	Ş. Ertaş 1031	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.
2	Ş. Ertaş 1037	<i>Conium maculatum</i> L.
3	Ş. Ertaş 1039	<i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag.
4	Ş. Ertaş 1041	<i>Artemia squamata</i> L.
5	Ş. Ertaş 1047	<i>Astrodaucus orientalis</i> (L.) Drude
6	Ş. Ertaş 1048	<i>Torilis japonica</i> DC.
7	Ş. Ertaş 1051	<i>Torilis arvensis</i> Link
8	Ş. Ertaş 1052	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.

2.2.1.2. Taze Yapraktan DNA İzolasyonu

Çizelge 2.2.'de verilen örneklerin dışındaki tüm DNA izolasyonları yaprak materyalinden McDonald ve arkadaşlarının (1994), uyguladığı metod modifiye edilerek, aşağıdaki sıra ile gerçekleştirılmıştır.

- Yaprak örnekleri -20 °C'de saklandı.
- Yaprak örnekleri sıvı azot ile havanda ezildi.
- Ezilen yaprak örnekleri mikrosantrifüj tüpüne yerleştirildi.
- Üzerine 800 µl ekstraksiyon tamponu eklendi. Karıştırılarak plastik çubukla ezildi.
- 65 °C de 30 dakika inkübe edildi.
- 250 µl 5 M potasyum asetat eklenderek karıştırdıktan sonra, buz içinde 30 dakika bekletildi.
- Örnekler 0 °C'de 15.000 r.p.m'de 15 dakika santrifüj edildi.
- Dökelti temiz bir tüpe aktarılarak üzerine 750 µl kloroform solüsyonu + 30 µl izoamil alkol eklenderek karıştırdı. 15.000 r.p.m.'de, 10 dakika santrifüj edildi.

- Üstte kalan sıvı kısım yeni bir tüpe aktarıldı ve üzerine 500 μ l oda sıcaklığındaki % 70'lik etanol ve 250 μ l 0,3 M sodyum asetat çözeltisi eklendi. En az 40 dakika -20 °C'de bekletildi.
- Örnekler 15000 r.p.m'de 15 dakika santrifüj edildi. Süpernatan atıldı.
- Elde edilen çökelti 400 μ l soğuk %70'lik etanol ile yıkandı. Üst kısım döküldü.
- Çökelti 10-15 dakika kurutuldu ve 50 μ l Tris-EDTA tamponunda 10 dakika yeniden çözüldü ve -20 °C'de saklandı.

2.2.2. Jel Elektroforezi

Jel Elektroforezi için yürütme tamponu (TBE tamponu 10x, pH=8) şu şekilde hazırlanmıştır:

121,10 gr Tris Base, 61,83 gr Borik asit ve 5,84 gr EDTA tartılarak distile su ile hacim 1000 ml'ye tamamlandı. pH=8'e ayarlanarak buzdolabında saklandı.

Hazırlanan 10xTBE tamponundan 1xTBE tamponu hazırlamak için; 10xTBE'den 100 ml alındı ve üzerine 900 ml saf su ilave edilerek toplam hacim 1000 ml'ye tamamlandı.

Jel elektroforezi için 1xTBE tamponu kullanıldı.

2.2.3. Etidyum Bromür Boyasının Hazırlanması

Etidyum Bromür (5 mg/ml stok) hazırlamak için Etidyum Bromür'den 50 mg alınarak 10 ml distile su içerisinde çözülmüştür.

2.2.4. Minigel Elektroforez İçin %1'lik Agaroz Jel Hazırlanması

0,2 gr Agaroz tartıldı ve 20 ml 1x TBE tamponu içerisinde eritildi. Jelin sıcaklığı düşünce, 2 μ l Etidyum Bromür çözeltisinden eklendi. İyice karıştırıldıktan sonra jel kabına döküldü. Jel yaklaşık 30–40 dakika soğuduktan sonra koşturmaya hazır hale geldi.

2.2.5. DNA'nın Yüklenmesi

1,5 ml'lik ependorf tüpü içine 3 μ l yükleme boyası, 10 μ l genomik DNA koyup, jel içindeki kuyucuklara (tarak ucuyla açılan) yüklandı. Yaklaşık 30 dakika 100 volt'ta örnekler yürütülüp, oluşan bantların Biometra marka BioDock Analyse cihazında fotoğrafları çekildi.

2.3. Polimeraz Zincir Reaksiyonu (PCR) İle ITS Bölgesinin Çoğaltılması

PCR, herhangi bir organizmaya ait genomik DNA'daki herhangi bir bölgenin çoğaltılmmasını (amplifikasyonunu) sağlayan basit ama çok başarılı *in vitro* DNA sentezi yöntemidir. Polimeraz Zincir Reaksiyonunun prensibi, tekrarlanan üç basamağa dayanır:

- DNA'nın yüksek sıcaklıkta tamamen denatüre edilmesi,
- Özgül bir PCR için, primerlerin hedef bölge ile uygun sıcaklıkta birleşmesi (annealing),
- Taq DNA Polimeraz enziminin 72 °C'de, primerlere serbest nükleotitleri bağlayarak, nükleotit zincirini uzatması.

Primer oligonükleotitlerinin, bağlanma bölgesine komplementer olacak şekilde seçilmesi reaksiyonun özgüllüğünü sağlar. Primerin uzaması, termofilik bakteri olan *Thermus aquaticus*'dan izole edilen ve ısıya dayanıklı bir enzim olan Taq DNA Polimeraz ile katalizlenir. Bu enzim, 85.000 Da moleküler ağırlığında olup,

polimerizasyon aktivitesini 72 °C'de gösterir ve 94 °C'de inkübe edildikten sonra bile aktivitesini kaybetmez. Bu reaksiyonlar, özgül bir DNA parçasının sayıca artmasını sağlar. Hedef DNA, her döngüde kopya sayısını ikiye katlar. Böylece 20 döngü sonunda hedef DNA'nın yaklaşık 1 milyon kopyası oluşur. Polimeraz enzimleri, aktivite göstermek için serbest magnezyum iyonlarına gereksinim duyarlar. Uygun MgCl₂ konsantrasyonu 0,5 mM–5 mM arasında değişebilir.

Bu çalışmada, dizi analizinde kullanılacak DNA parçalarını oluşturmak için ITS1, 5.8S ve ITS2 bölgelerini içine alan, yaklaşık 700 nükleotitlik bölge cogaltılmıştır.

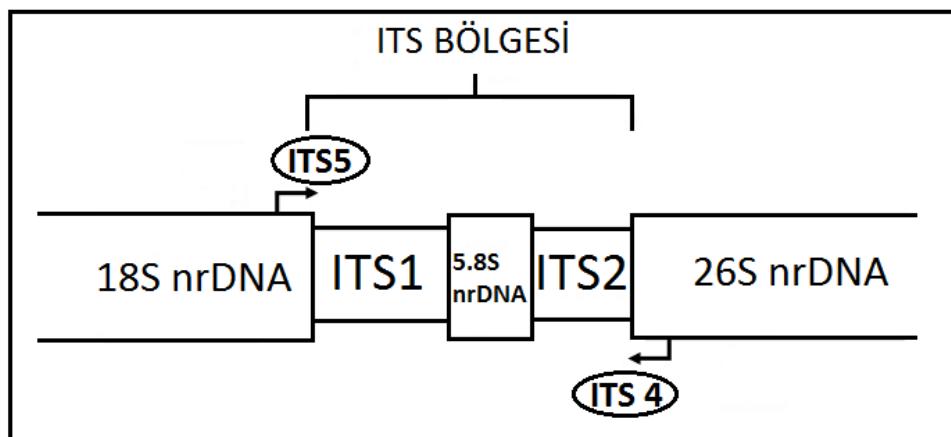
Amplifikasyon reaksiyonlarında kullanılan ITS5, ITS4 ve modifiye ITS5 primerlerinin nükleotid dizileri aşağıdaki gibidir:

ITS5 (5'-GGA AGT AAA AGT CGT AAC AAG G-3') (White et al., 1990)

ITS4 (5'-TCC TCC GCT TAT TGA TAT GC-3') (White et al., 1990)

Modifiye ITS5 (5' -GGA AGG AGA AGT CGT AAC AAG G- 3')

ITS primerleri, amplifikasyon için 18S-5.8S-26S rRNA genlerinin uygun bölgelerine bağlanır. ITS5 primeri 18S rDNA bölgесine, ITS4 primeri ise 26S rDNA bölgесine komplementerdir (Şekil 2.1.).



Şekil 2.1. Amplifikasyon reaksiyonlarında kullanılan ITS5 ve ITS4 primerlerinin rDNA üzerindeki yerleşimi (Baldwin et al., 1995)

2.3.1. ITS5, ITS4 ve Modifiye ITS5 Primerlerinin Çözülmesi

ITS5 (5'-GGA AGG AGA AGT CGT AAC AAG G-3')'e 1020,41 µl saf su konularak çözdirülmüştür.

ITS4 (5'-TCC TCC GCT TAT TGA TAT GC-3')'e 1020,41 µl saf su konularak çözdirülmüştür.

Modifiye ITS5 (5'-GGA AGG AGA AGT CGT AAC AAG G- 3')'e 1020,41 µl saf su konularak çözdirülmüştür.

2.3.2. Reaksiyon Karışımının Hazırlanması

- 70,13 µl sdH₂O (Steril distile su) X 4= 280,52 µl ~ 281 µl
- 10 µl Buffer X 4= 40 µl
- 14 µl MgCl₂ X 4= 56 µl
- 2,5 µl dNTP karışımı X 4= 10 µl
- 1,75 µl Primer ITS5 X 4= 7µl
- 1,62 µl Primer ITS4 X 4= 6,48 µl ~ 6,5 µl

kullanılarak toplam 400 µl'lik reaksiyon karışımı hazırlandı. Bu karışım dört ependorf tüpüne bölündü. Her tüpe 97,5 µl karışım ve 1/20 sulandırılmış DNA örneğinden 2 µl alınıp, reaksiyon karışımına eklendi. Bu karışımıma 0,5 µl (2,5 U) Taq DNA Polimeraz eklerek PCR programı başlatıldı. PCR aleti aşağıdaki şekilde programlandı:

- 94 °C'de 1 dakika denatürasyon
- 53 °C'de 1 dakika annealing
- 72 °C'de 1 dakika uzama
- 72 °C'de 10 dakika son uzama
- 35 döngü sonunda ~700 nükleotitlik PCR ürünlerini %1,5'luk agaroz jel elektroforezinde ayırtırıldı.

Toplanan 46 örnekten PCR reaksiyonu ile ITS bölgeleri çoğaltılabilen örnekler Çizelge 2.3.'te verilmiştir.

Çizelge 2.3. Polimeraz Zincir Reaksiyonu ile ITS bölgesi elde edilen türler

Sıra No	Örnek No	Tür Adı
1	Ş. Ertaş 1001	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.
2	Ş. Ertaş 1002	<i>Anethum graveolens</i> L.
3	Ş. Ertaş 1004	<i>Peucedanum palimboides</i> Boiss.
4	Ş. Ertaş 1018	<i>Peucedanum palimboides</i> Boiss.
5	Ş. Ertaş 1029	<i>Bifora radians</i> M.Bieb.
6	Ş. Ertaş 1030	<i>Apium graveolens</i> L.
7	Ş. Ertaş 1031	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.
8	Ş. Ertaş 1037	<i>Conium maculatum</i> L.
9	Ş. Ertaş 1039	<i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag.
10	Ş. Ertaş 1041	<i>Artedia squamata</i> L.
11	Ş. Ertaş 1044	<i>Conium maculatum</i> L.
12	Ş. Ertaş 1048	<i>Torilis japonica</i> DC.
13	Ş. Ertaş 1052	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.

2.3.3. Minijel Elektroforezi İçin %1,5'luk Agaroz Jel Hazırlanması

0,3 gr Agaroz tartıldı ve 20 ml 1xTBE tamponu içerisinde eritildi. Jelin sıcaklığı düşüncə 2 μ l etidyum bromür çözeltisinden eklendi. İyice karıştırıldıktan sonra jel kabına döküldü. Jel, 30-40 dakika soğuduktan sonra koşturmaya hazır hale geldi.

2.3.4. DNA'nın Yüklenmesi

1,5 ml'lik Ependorf tüpü içine 3 μ l yükleme boyası, 3 μ l PCR DNA'sı kondu. Bu karışım jel içinde tarak ucuyla açılan kuyucuklara konduktan sonra, yaklaşık 30

dakika 100 volt'ta örnekler yürütülerek oluşan bantlar “Biometra” marka BioDock Analyse cihazında fotoğraflandı.

2.4. DNA Dizi Analizi

PCR ürünlerinin enzimatik temizlenmesi ve dizilerinin çıkarılması, hizmet alımı yolu ile Macrogen firması tarafından gerçekleştirilmiştir. Bu çalışmada, ITS bölgesinin tamamının nükleotit dizileri otomatik dizileme cihazında ITS4, ITS5 ve modifiye ITS5 primerleri kullanılarak çıkarılmıştır.

2.5. Filogenetik Analiz

Filogenetik analiz, PCR ile ITS bölgeleri elde edilen 13 örnek ile gen bankasından alınan 79 örnek kullanılarak yapıldı.

Çizelge 2.4. ITS bölgesi nükleotit dizisi gen bankasından alınan örnek bilgileri

Sıra No	Tason Adı	Voucher Bilgileri	Gen bankası kayıt no
1	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.	Ajani 853 (Hb. Akhani). ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribosomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	EU169298.1
2	<i>Torilis japonica</i> (Houtt.) DC.	ZJ0623 (KUN). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EU236214.1
3	<i>Anethum graveolens</i> L.	E.A. Leadlay & B. Petty 89 (MO). ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2, kısmi nükleotit dizisi.	GQ148794.1
4	<i>Malabaila secacul</i> (Mill.) Boiss.	MW 17. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	DQ996577.1
5	<i>Bifora radians</i> M.Bieb.	Nukleer ribozomal ITS1; tam nükleotit dizisi ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	U78408.1 U78468.1

Çizelge 2.4. (devam)

6	<i>Apium graveolens</i> L.	Downie s.n. (ILL). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	GQ379287.1
7	<i>Helosciadium nodiflorum</i> W.D.J.Koch	Lahham & El-Oqlah 18; Downie DNA no. 919. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF164823.2
8	<i>Laserpitium hispidum</i> M.Bieb.	Werblan-Jakubiec & al. 7-IX-2005 (Univ.of Warsaw Bot. Gard. Herb.). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	FJ415155.1
9	<i>Artemia squamata</i> L.	ITS1 ribosomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF077799.1 AF077114.1
10	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	AF077888.1
11	<i>Torilis arvensis</i> Link	Wojewodzka & Zych 6-VII-2004 (Univ. Of Warsaw Bot. Gard. Herb.). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	FJ415110.1
12	<i>Daucus carota</i> L.	ITS1, 5.8S rRNA geni, ITS2, Jury, SL. 17848.	HE602376.1
13	<i>Eryngium campestre</i> L.	ITS1, 5.8S rRNA geni, ITS2, Jury, SL. 17523.	HE602451.1
14	<i>Caucalis platycarpos</i> L.	Wojewodzka & Zych 7-VII-2004 (Univ. Of Warsaw Bot. Gard. Herb.). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	FJ415106.1
15	<i>Astrodaucus orientalis</i> (L.) Drude	Wojewodzka & Zych 13-VII-2004 (Univ. Of Warsaw Bot. Gard. Herb.). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	FJ415108.1
16	<i>Malabaila aurea</i> Boiss.	Mayer 50567 (KRAM). ITS1, 5.8S ribosomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EU594919.1
17	<i>Berula erecta</i> (Huds.) Coville	Bot. Dep. Univ. Tehran 266/E. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	DQ005652.1

Çizelge 2.4. (devam)

18	<i>Bunium bulbocastanum</i> L.	ITS1, 5.8S rRNA geni ve ITS2, Montserrat, JM. s.n.	HE602464.1
19	<i>Heracleum lanatum</i> Michx.	Neville Jones 34619 (KRAM). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EU594924.1
20	<i>Malabaila secacul</i> (Mill.) Boiss.	ITS1; tam nükleotit dizisi, ITS2, 18S-26S bölgeleri; tam nükleotit dizisi.	AF008627.1 AF009106.1
21	<i>Ferula orientalis</i> L.	ITS1, 5.8S rRNA geni ve ITS2, GAZI: M. Sagiroglu 2170.	FN432920.1
22	<i>Ferula coskunii</i> H.Duman & Sagiroglu	ITS1, 5.8S rRNA geni ve ITS2, GAZI: M. Sagiroglu 2270.	FN432919.1
23	<i>Ferula halophila</i> Pesmen	ITS1, 5.8S rRNA geni ve ITS2, GAZI: M. Sagiroglu 2146.	FN432913.1
24	<i>Ferulago galbanifera</i> W.D.J. Koch	ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribosomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	AF077889.1
25	<i>Ferulago angulata</i> Boiss.	M.G. Pimenov, E.V. Kljuykov, A.K. Sytin, V. Mozaffarian, (MW) 191. ITS1; tam nükleotit dizisi ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AY941272.1 AY941300.1
26	<i>Pimpinella purpurea</i> H.Boissieu	ZJ0527 (KUN). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EU236197.1
27	<i>Pimpinella kotschyana</i> Boiss.	Rechinger 53815 (G). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	DQ516373.1
28	<i>Ammi majus</i> L.	J. Lahham & A. El-Oqlah s.n. (Yarmouk University Herbarium, Jordan). ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	GQ148787.1
29	<i>Ammi trifoliatum</i> Trel.	M. Carine et al. 65 (AZB, BM) klon 1. ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	HQ202151.1 GI:313758565
30	<i>Coriandrum sativum</i> L.	Nukleer ribozomal DNA ITS1 ve nukleer ribozomal DNA ITS2.	U30586.1 U30587.1
31	<i>Heptaptera anisoptera</i> (DC.) Tutin	ITS1; tam nükleotit dizisi ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AY941273.1 AY941301.1

Çizelge 2.4. (devam)

32	<i>Malabaila pastinacifolia</i> Boiss. & Balansa	Duran et al. 5498 (ADO). ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni, tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	EU169297.1
33	<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i> (Boiss.) R.Alava	MW 43. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	DQ996580.1
34	<i>Trigonosciadium viscidulum</i> Boiss. & Hausskn.	E 45243. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EF043013.1
35	<i>Pastinaca pimpinellifolia</i> M.Bieb.	Menemen & Hamzaoglu 309 (ADO). ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	EU169302.1
36	<i>Peucedanum turgeniifolium</i> H.Wolff	ZJ0634 (KUN). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EU236187.1
37	<i>Peucedanum elegans</i> Kom.	SZ YY 062604. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EU418385.1
38	<i>Turgenia latifolia</i> (L.) Hoffmann	ITS1 ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF077810.1 AF077125.1
39	<i>Turgenia lisaeoides</i> C.C.Towns.	M.G. Pimenov, E.V. Kljuykov, A.K. Sytin, V. Mozaffarian, (MW) 437. ITS1; tam nükleotit dizisi ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AY941291.1 AY941319.1
40	<i>Zosima orientalis</i> Hoffm.	ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF008628.2
41	<i>Zosima absinthifolia</i> Link	EDNA06-4855. ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	EU185647.1
42	<i>Prangos pabularia</i> Lindl.	ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	AF077906.1
43	<i>Prangos ferulacea</i> Lindl.	Ajani 2055 (TUH). ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	EU169310.1
44	<i>Heteromorpha involucrata</i> Conrath	Balkwill & Cadman 2625 (E). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	DQ368851.1

Çizelge 2.4. (devam)

45	<i>Heteromorpha pubescens</i> Burtt Davy	Balkwill et al. 5602 (E). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	DQ368855.1
46	<i>Oenanthe silaifolia</i> M. Bieb.	Conservatoire botanique de la Ville de Mulhouse no. 98206. ITS 1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	EU233943.1
47	<i>Oenanthe pimpinelloides</i> L.	ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AY691935.1
48	<i>Bunium microcarpum</i> (Boiss.) Freyn & Bornm.	ITS1; tam nükleotit dizisi ve ITS 2; tam nükleotit dizisi.	DQ435227.1 DQ435266.1
49	<i>Scaligeria moreana</i> Engstrand	Schwerdfeger 14405 (MISS). ITS1; tam nükleotit dizisi ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073545.1 AF073546.1
50	<i>Scaligeria napiformis</i> Grande	ITS1; tam nükleotit dizisi ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	DQ422830.1 DQ422849.1
51	<i>Grammosciadium daucoides</i> DC.	Davis 44068 (E). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073559.2
52	<i>Grammosciadium platycarpum</i> Boiss. & Hausskn.	Kaynak 455 (BE). ITS1; tam nükleotit dizisi.	AF073551.1
53	<i>Petroselinum crispum</i> (Mill.) Nyman ex A.W. Hill	S. Downie 43 (ILL) DNA no. 43. ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	GQ148797.1 GI:289684555
54	<i>Pastinaca sativa</i> L.	Nukleer ribozomal DNA ITS1; tam nükleotit dizisi, nukleer ribozomal DNA ITS2; tam nükleotit dizisi.	U30546.1 U30547.1
55	<i>Heracleum sphondylium</i> L.	Nukleer ribozomal DNA ITS1; tam nükleotit dizisi, nukleer ribozomal DNA ITS2; tam nükleotit dizisi.	U30544.1 U30545.1
56	<i>Heracleum trachyloma</i> Fisch. & C. A. Mey.	MW 1152. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EF043027.1
57	<i>Echinophora tenuifolia</i> L.	Spalik & Zochowska (WA). ITS1; tam nükleotit dizisi.	AF073529.1
58	<i>Echinophora tournefortii</i> Jaub. & Spach	Spalik & Zochowska (WA). ITS1; tam nükleotit dizisi.	AF073531.1

Çizelge 2.4. (devam)

59	<i>Lecokia cretica</i> DC.	ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	U78358.2
60	<i>Cuminum cyminum</i> L.	ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni, ITS2; tam nükleotit dizisi.	U78362.2
61	<i>Pseudorlaya pumila</i> Grande	ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	U30522.2
62	<i>Daucus littoralis</i> Sibth.&Sm.	Wojewodzka & Zych 15-VII-2004 (Univ. Of Warsaw Bot. Gard. Herb.). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	FJ415159.1
63	<i>Chaerophyllum bulbosum</i> L.	ITS1; tam nükleotit dizisi, ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073659.1 AF073660.1
64	<i>Chaerophyllum elegans</i> Gaudin	Reduron, Charpin & Pimenov (WA). ITS1; tam nükleotit dizisi, ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073663.1
65	<i>Chaerophyllum meyeri</i> Boiss. & Buhse	Wendelbo & Assadi 27717 (E). ITS1; tam nükleotit dizisi, ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	AF073639.1 AF073640.1
66	<i>Scandix pecten-veneris</i> L.	Nukleer ribozomal DNA ITS1, nukleer ribozomal DNA ITS2.	U30538.1 U30539.1
67	<i>Scandix iberica</i> M. Bieb.	ITS1; tam nükleotit dizisi, ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073627.1 AF073628.1
68	<i>Geocaryum macrocarpum</i> (Boiss. & Spruner) Engstrand	Hedge (E). ITS1; tam nükleotit dizisi, ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073607.1 AF073608.1
69	<i>Anthriscus kotschyi</i> Fenzl ex Boiss.	Spalik & Zochowska. ITS1; tam nükleotit dizisi, ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073579.1 AF073580.1
70	<i>Anthriscus sylvestris</i> (L.) Hoffm. subsp. <i>sylvestris</i>	Gereau 1669 (MISS). ITS1; tam nükleotit dizisi, ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073583.1 AF073584.1
71	<i>Opopanax persicus</i> Boiss. & Heldr.	Ajani 941 (Hb. Akhani). ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	EU169299.1
72	<i>Laserpitium petrophilum</i> Boiss. & Heldr.	Spalik & Zochowska (WA). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AF073567.2

Çizelge 2.4. (devam)

73	<i>Laserpitium carduchorum</i> Hedge & Lamond	Davis & Polunin 24567 24-VIII-1954 (E00042009). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	FJ415116.1
74	<i>Eryngium billardieri</i> Delile	ITS1; kısmi nükleotit dizisi, 5.8S ribozomal RNA geni; tam nükleotit dizisi ve ITS2; kısmi nükleotit dizisi.	AF077886.1
75	<i>Astrodaucus littoralis</i> (M. Bieb.) Drude	Zych 27-VI-1999 (Univ. of Warsaw Bot. Gard. Herb.). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	FJ415109.1
76	<i>Bupleurum rotundifolium</i> L.	S.S. Neves Acc. No. 4 (E). 18S ribosomal RNA geni; kısmi nükleotit dizisi, ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi, 26S ribozomal RNA geni; kısmi nükleotit dizisi.	AF481400.1
77	<i>Bupleurum falcatum</i> L.	H.J.Y. (Hubei College of Traditional Chinese Medicine). ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	EU001336.1
78	<i>Seseli gummiferum</i> Pall. ex Smith	Conservatoire Botanique Mulhouse, France, no. 9698, ex Bot. Gart. Frankfurt, 25 June 2001, Hildenbrand, Meyer & Reduron s.n. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AY179023.1
79	<i>Seseli tortuosum</i> L.	Conservatoire Botanique Mulhouse, France, no. 98042, 2 August 2001, Hildenbrand, Meyer & Reduron s.n. ITS1, 5.8S ribozomal RNA geni ve ITS2; tam nükleotit dizisi.	AY179031.1

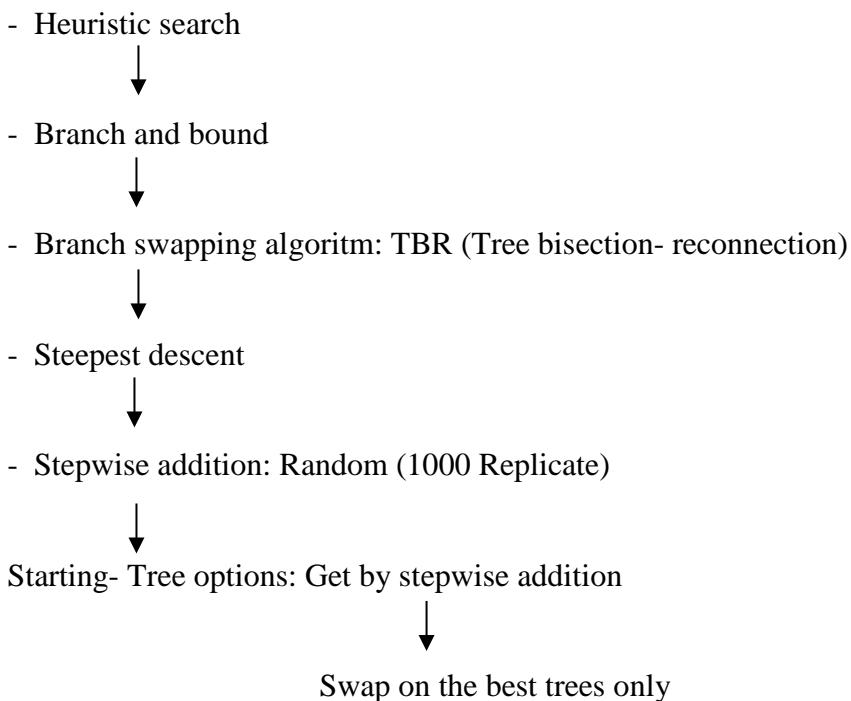
2.5.1. DNA Dizilerinin Hizalanması (Alignment)

Polimeraz Zincir Reaksiyonu yardımıyla ITS bölgeleri elde edilen 13 örnek ile gen bankasından alınan 79 örneğe ait ITS nükleotit dizileri clustal W 2.0 versiyon (Larkin ve ark., 2007) programına yüklenerek dizi hizalma yapıldı.

Toplam 92 taksona ait ITS DNA bölgelerinin dizi analizi verileri, MacClade 4.03 (Maddison ve Maddison, 2003) bilgisayar programına yüklandı. Yüklenen veriler, PAUP 4.0b.10. versiyon (Swafford, 2002) (Phylogenetic analysis using parsimony) kladistik analiz programı ile analiz edildi.

2.5.2. Kladogram ve Dendogram Oluşturulması

PAUP 4.0b.10. versiyon (Swafford, 2002) programı, kladistik analiz için aşağıdaki sıra takip edilerek kullanılmış ve kladogram elde edilmiştir.



Heuristic search sonucu oluşan en parsimonik ağaçların tutarlılık indeksi (Consistency index, CI) ve karmaşıklık indeksi (Homoplazi index, HI) hesaplanmıştır. Daha sonra Strict Consensus, Semistrict Consensus, Majority Rule Consensus ve Adams Consensus ağaçları oluşturulmuştur. Ayrıca taksonlar arası uzaklık matriksi hesaplanmıştır.

3. SONUÇLAR VE TARTIŞMA

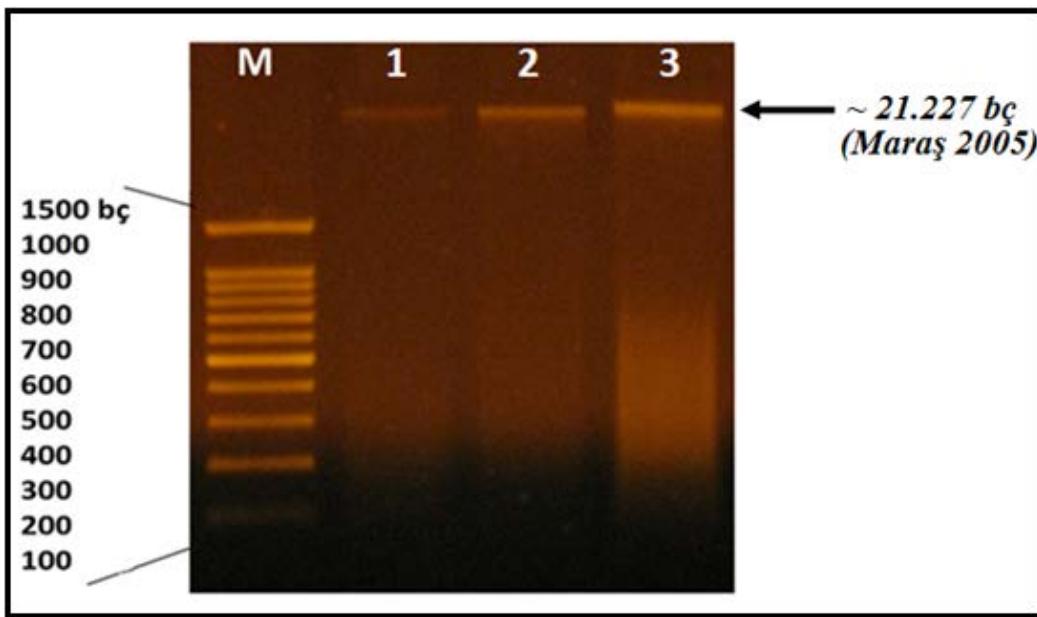
Bu çalışmada Kırıkkale ili ve çevresinde yetişen *Apiaceae* familyasına ait bireyler arası tür ve cins düzeyinde filogenetik ilişkilerin belirlenmesi amaçlanmıştır. Bu amaçla Kırıkkale il sınırları içерinden *Apiaceae* familyasına ait 46 örnek toplanmıştır. Toplanan örnekler içerisinde farklı cins ve türlerde ait bireyler bulunduğu gibi aynı türün farklı lokalitelerden toplanmış bireyleri de bulunmaktadır. Toplanan bu örneklerin 45 tanesinden DNA izole edilebilmiştir. İzole edilen DNA'lardan, ITS bölgesi primerleri kullanılarak Polimeraz Zincir Reaksiyonu ile ITS bölgeleri çoğaltılmaya çalışılmıştır. 45 DNA içerisinde 13 tanesinde primerler çalışmış ve ITS bölgesi çoğaltılabilmştir. PCR reaksiyonunda sadece dış primerler kullanıldığı için PCR sonucu elde edilen DNA parçaları ITS1, 5.8S ve ITS2 bölgelerini içermektedir.

Bunun yanında çalışmaya *Apiaceae* familyasına ait, ITS nükleotit dizileri gen bankasından alınan 79 örnek de ilave edilmiştir. Böylece 13 kendi çalışmamızdan, 79'da gen bankasından alınan örnekle toplamda 92 örnek için filogenetik analiz gerçekleştirilmiştir.

92 örnek için Clustal W 2.0 versiyon (Larkin ve ark., 2007) programında nükleotit dizi hizalama yapılmış, filogenetik analizde PAUP4.0b.10 (Swafford, 2002) programında gerçekleştirilerek filogenetik ağaçlar oluşturulmuştur. Böylelikle Kırıkkale ilinde yetişen türler ile gen bankasından alınan türler arasında varyasyonlar ortaya konulmuştur.

3.1. DNA İzolasyonu

Çalışmada DNA'sı izole edilen 45 örneğe ait genomik DNA'lar %1'lik agaroz jel elektroforezinde 1xTBE tamponu kullanılarak yürütülmüş, DNA bantları jel görüntüleme cihazında görüntülenmiştir (Şekil 3.1.).



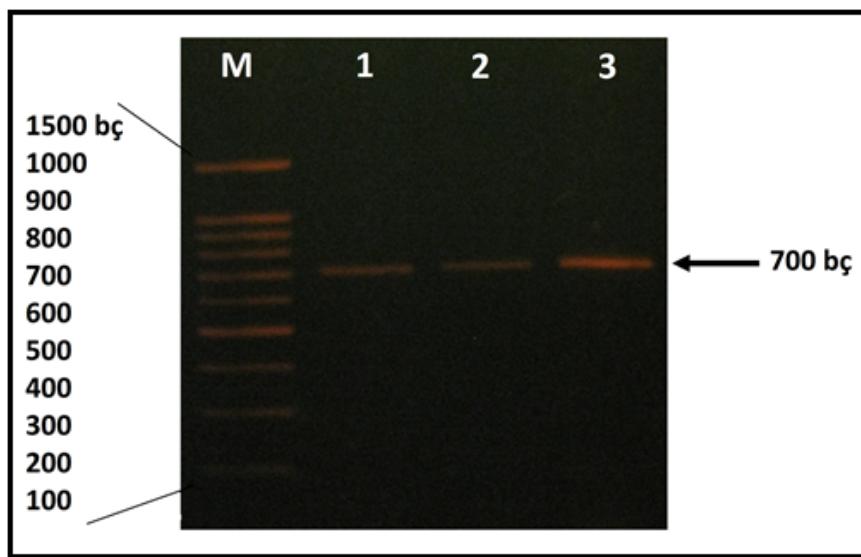
Şekil 3.1. Genomik DNA molekülü jel elektroforez görüntüsü.

(M. 100-1500 nükleotitlik ladder)

- 1) *Conium maculatum* L. (Ş. Ertaş 1037)
- 2) *Torilis japonica* DC. (Ş. Ertaş 1048)
- 3) *Falcaria vulgaris* Bernh. (Ş. Ertaş 1052)

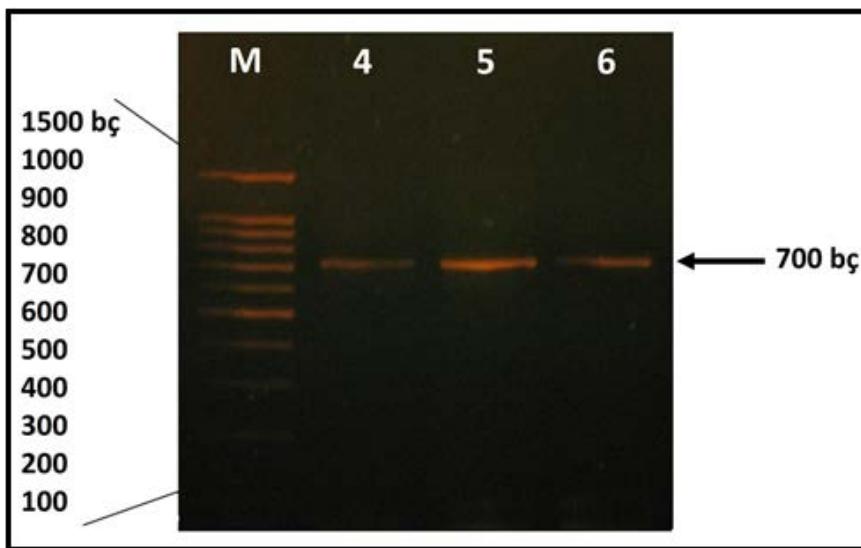
3.2. ITS1, 5.8S ve ITS2 DNA Bölgelerinin Polimeraz Zincir Reaksiyonu İle Çoğaltıması

45 genomik DNA örneği üzerinde ITS4, ITS5 ve modifiye ITS5 primerleri kullanılarak gerçekleştirilen PCR'da 13 örneğe ait yaklaşık 700 nükleotit uzunluğa sahip ITS1, 5.8S ve ITS2 bölgeleri çoğaltılmıştır. Elde edilen PCR ürünlerini %1,5'luk agaroz jel elektroforezinde 1xTBE tamponu ile yürütülmüş ve jel görüntüleme cihazında görüntülenmiştir (Şekil 3.2. a., b., c., d., e.).



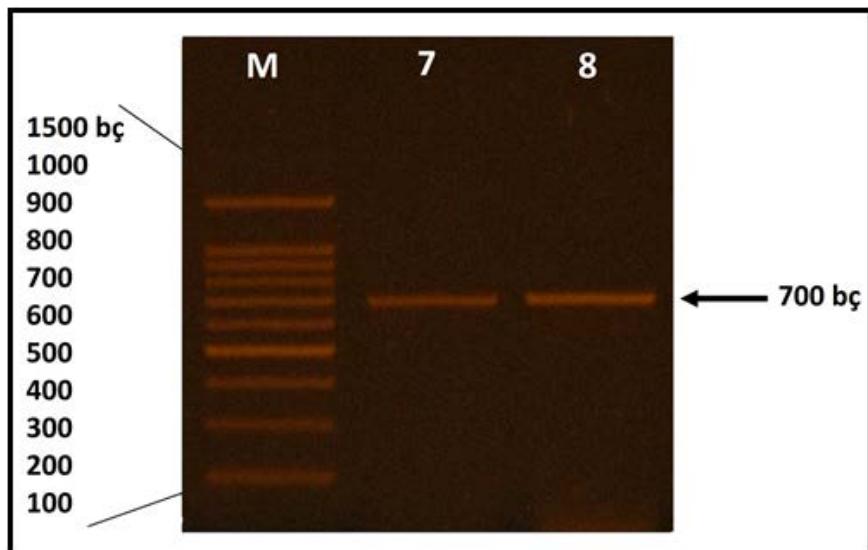
Şekil 3.2.a. Çalışılan örnekler ait PCR ürünlerinin (ITS1-5.8S-ITS2) jel elektroforez görüntüleri. (M. 100-1500 nükleotitlik ladder)

- 1) *Opopanax hispidus* Griseb. (Ş. Ertaş 1001)
- 2) *Anethum graveolens* L. (Ş. Ertaş 1002)
- 3) *Peucedanum palimboides* Boiss. (Ş. Ertaş 1004)



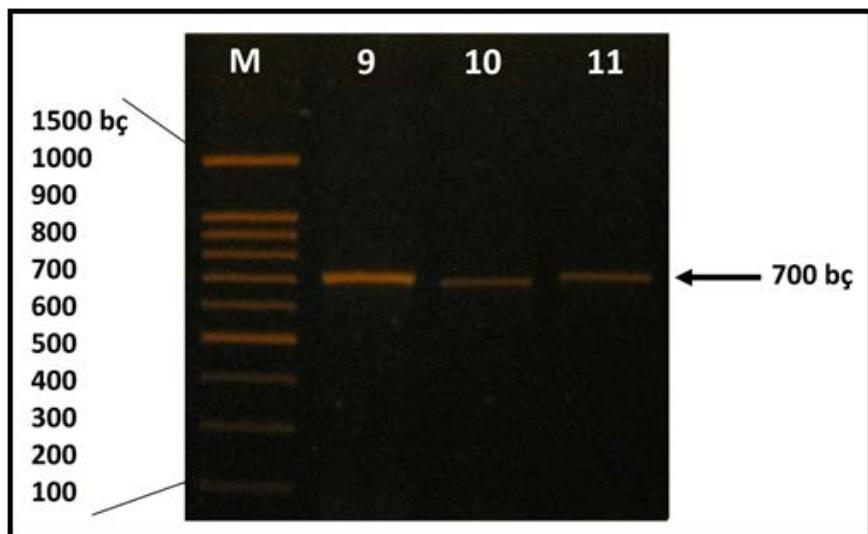
Şekil 3.2.b. Çalışılan örnekler ait PCR ürünlerinin (ITS1-5.8S-ITS2) jel elektroforez görüntüleri. (M. 100-1500 nükleotitlik ladder)

- 4) *Peucedanum palimboides* Boiss. (Ş. Ertaş 1018)
- 5) *Bifora radians* M. Bieb. (Ş. Ertaş 1029)
- 6) *Apium graveolens* L. (Ş. Ertaş 1030)



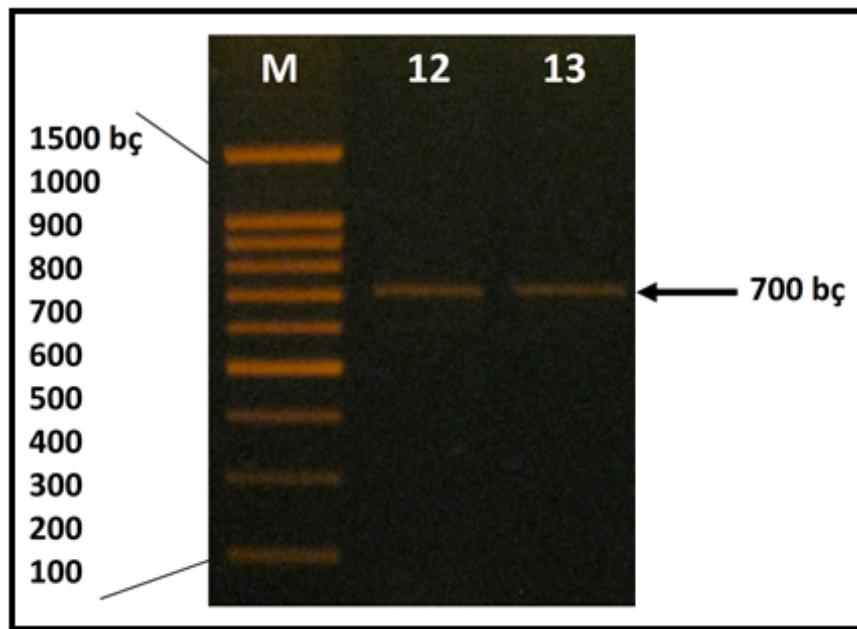
Şekil 3.2.c. Çalışılan örneklerde ait PCR ürünlerinin (ITS1-5.8S-ITS2) jel elektroforez görüntüleri. (M. 100-1500 nükleotitlik ladder)

- 7) *Opopanax hispidus* Griseb. (Ş. Ertaş 1031)
- 8) *Conium maculatum* L. (Ş. Ertaş 1037)



Şekil 3.2.d. Çalışılan örneklerde ait PCR ürünlerinin (ITS1-5.8S-ITS2) jel elektroforez görüntüleri. (M. 100-1500 nükleotitlik ladder)

- 9) *Apium nodiflorum* (L.) Lag. (Ş. Ertaş 1039)
- 10) *Artemisia squamata* L. (Ş. Ertaş 1041)
- 11) *Conium maculatum* L. (Ş. Ertaş 1044)



Şekil 3.2.e. Çalışılan örneklerde ait PCR ürünlerinin (ITS1-5.8S-ITS2) jel elektroforez görüntüleri. (M. 100-1500 nükleotitlik ladder)
 12) *Torilis japonica* DC. (Ş. Ertaş 1048)
 13) *Falcaria vulgaris* Bernh. (Ş. Ertaş 1052)

3.3. ITS1, 5.8S ve ITS2 DNA Bölgelerinin Dizi Analizi

Polimeraz zincir reaksiyonu sonucunda 13 örneğe ait ITS1-5.8S-ITS2 rDNA bölgelerini içine alan yaklaşık 700 nükleotitlik PCR ürünü elde edilmiştir. Bu bölgelenin dizi analizi yaptırılmış ve nükleotit dizileri elde edilmiştir (Çizelge 3.1.).

ITS nükleotit dizisi uzunluğu *Angiospermelerde* yaklaşık 500-700 nükleotit arasında değişmektedir (Baldwin et al., 1995). Bazı *Gymnospermelerde* ise 1500 ile 3700 nükleotit arasında olabilmektedir (Bobola et al., 1992; Germano ve Klein et al., 1999; Liston et al., 1996; Maggini et al., 2000; Marrocco et al., 1996). Bu çalışmada elde edilen ITS nükleotit dizisi uzunluğu 659-723 arasında değişmektedir. Ortalama nükleotit dizisi uzunluğu 707 olarak hesaplanmıştır.

Çizelge 3.1. Kırıkkale ilinden toplanan bitkilerin ITS nükleotit dizileri

	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.(Ş. Ertaş 1001)
1	<pre> 1 GCAGGTTCTA TTTTTGAAAG GGGGAGAAGT GTAACAAAGGT TTCCGTAGGT GAAACCTGCGG 61 AAGGATCATT GTCGAATCCT GCGATAGCAG AATCACCCGC TAACATGTAAC ACACATCGGG 121 CTAGCATCAG GGGGCTTTGG TCCCTTGTC GTGAATCCCT GGTAGGTGGC CCCCCTCGGG 181 TG GCCATTGG CCTCGAAAT CAGTCGGGCG CGGAATGCGC CAAGGAACCTT AAAATTGAAT 241 TGATCGCTCG CATCGCGTTA GCCGGAAGCG CGCTCATTCC AAAACACAAC GACTCTCGAC 301 AACGGATATC TCGGCTCTTG CATCGATGAA GAACGTAGCG AAATGCGATA CTTGGTGTGA 361 ATTCAGAAT CCCGTGAACC ATCGAGTCTT TGAACGCAAG TTGCGCCCAA AGCCACTAGG 421 CTGAGGGCAC GTCTGCCCTGG GTGTCACGCA TTGCTTGCC CATAACCACA CACTCTTGA 481 GGAGCTGTGC TGGTTTGCGG CGGGAAATTG GCCTCCCGTG CCTTGTGCA TGGTAGTTC 541 AAAAGTGAAT TTCCGGCGAT GGACGTGCGT ACATCGGTGG TTGTAAAAGA CCTTATTGTC 601 TTGTCACGCG AATCCTCGTC ATCTTAGCGA GCTCTGGAC CCTCAGGCAA CACACAACGT 661 GTGCGCCTCA ATGTGACCCCC ATTGTCAAGGT TGGAGTATGT TCTCGTGGTC C </pre>
	<i>Anethum graveolens</i> L. (Ş. Ertaş 1002)
2	<pre> 1 CAGGTTTTTG GAAGGAGGAA TCGTAACAAAG GTTTCCGTAG GTGAACCTGC GGAAGGATCA 61 TTGTCGAATC CTGCGATAGC AGAATGACCC GCTAACACGT AAACACATTG GGCAGCTTC 121 AGAGGGCTTC GGTCCCCCTG TTGCAAACCC TTGGTAGGTG TCCCCCTCTA TGGTGGTCAC 181 CGGCCCTACGA AATCATCCCG CGCGGAATG CGCAGGAA CCTTAAATTG AATTGTACGT 241 TCGCATCCCG TTAGCGGGCA TCGAACGTCA TTCCAAAACA CAACGACTCT CGAACACGGA 301 TATCTCGGCT CTCGCATCGA TGAAGAACGT AGCGAAATGC GATACTGGT GTGAATTGCA 361 GAATCCCGTG AACCATCGAG TCTTGAAACG CAAGTTGCGC CGGAAGGCCA TAGGCCAGGG 421 GCACGTCTGC CTGGGTGTCA CACATTGCT TGCCCAACC ACTCACTCCT TGATGAGATG 481 TGCTGGTTTG TGGCGGAAA TTGGCCTCCC GTGCTGTATT GTGCGGTTGG TGCAAAAGCG 541 AGTGTCCGGC GTTGGACGTC GTGACATTCTG GTGGTTGAA AGAACCTCT TGACTTGTCG 601 CACGAATCTT CGTCATCTA CTGAGCTCTA GGGCCTTGG TCCTACACAA ATCTGTCGCC 661 CTAACGGAC CCCGTTGTGC GGTCGTTGTG TCCTGTCGGC TCC </pre>
	<i>Peucedanum palimbioides</i> Boiss. (Ş. Ertaş 1004)
3	<pre> 1 CATTGGGGA GGGGGGGGAA ATGTAACAAAG GTTTCCGTAG GTGAACCTGC GGAAGGATCA 61 TTGTCGAATC CTGCAAATAG CAGAATGACCC CGCTAACTCG TAAACAATTG GGGTAAGCAT 121 CGGGGGGCTT GGTCCCCCTAT CTGCGAATCC CTGGTAGGTG GCCACTCCCG GGTGGCCACT 181 GGCCTGAAA ATCTTCGGG CGCGGAATG CGCAGGACC TTAAACTGTA ATTGTATGTC 241 CGTATCCCGT TAGCGGGAAA CGGTGTCGTT CCAAAACACA ACGACTCTCG ACAACGGATA 301 TCTCGGCTCT CGCATCGATG AAGAACGTAG CGAAATGCGA TACTTGGTGT GAATTGCGA 361 ATCCCGTGAA CCATCGAGTC TTTGAACGCA AGTTGCGCC GAAGCCACTA GGCGAGGGC 421 ACGBTCTGCCT GGGTGTCA CGCATCGTCTTG CCCGAAACC ACTCACTCCT GCGAAGTTGT 481 GCGGGTTTGG GGGCGGAAAC TGGCCTCCCG TGCCTTGTCG TGGCGGTTGGC GGAAAAGCGA 541 GTCTCCGGC ACGGACGTC CGACATCGGT GGTGTAAAA TGCCCTCTTG TATTGTGCG 601 CGAATCGACG TCATCTTAGC GAGCTCCGG ACCCTTAGGC GGACACAGAGT ACTCTGTGCG 661 CGCTTCGACT GTGACCCCTG CTGGTCGGTA GGTTGTATGC TGCGCGGGTA CC </pre>
	<i>Peucedanum palimbioides</i> Boiss. (Ş. Ertaş 1018)
4	<pre> 1 AGTGTTTTTT GAAAAAAAG AAAATGTACA AGGTTCCGT AGGTGAACCT GCGGAAGGAT 61 CATTGTCGAATC TCCTGCAAAT AGCAGAAATGA CCCGCTAACT CGTAAACAAAT TTGGTAAAGC 121 ATCGGGGGGC TTGGTCCCCCT ATCTGCGAAT CCCTGGTAGG TGCCCACTCC CGGGTGGCCA 181 CTGGCCTGCA AAATCTTCG CGCGCGGAAT CGCAGGAA CCTTAAACTGTA ATTGTACGT 241 TCCGTATCCC GTTAGCGGGAA AACGGTGTGCG TTCCAAAACA CAACGACTCT CGAACACGGA 301 TATCTCGGCT CTCGCATCGA TGAAGAACGT AGCGAAATGC GATACTGGT GTGAATTGCA 361 GAATCCCGTG AACCATCGAG TCTTGAAACG CAAGTTGCGC CGGAAGGCCAC TAGGCCAGGG 421 GCACGTCTGC CTGGGTGTCA CGCATCGTCT TGCCCGAAA CCACTCACTC CTGCGAAGTT 481 GTGCGGGTTT GGGGGCGGAA ACTGGCCTCC CGTGCCTTGT CGTGCAGGTTG GCGGAAAAGC 541 GAGTCTCCGG CGACGGACGT CGCGACATCG GTGGTTGAA AATGCCCTCT TGTATTGTCG 601 CGCGAATCGA CGTCATCTA GCGAGCTCCG GGACCTTAG GCGCACAGAGA GTACTCTGTG 661 CGCGCTTCGA CTGTGACCCCC AGCGGTCTGG TGGGTGTGCG CGCGGAC </pre>

Çizelge 3.1. (devam)

5	<p style="text-align: center;"><i>Bifora radians</i> M. Bieb. (Ş. Ertaş 1029)</p> <pre> 1 TAAGGTGCTA CCAATTTC GAAAGGGAAA AAGTGTAAAC AGGTTCCGT AGGTGAACCT 61 CGCGAAGGAT CATTGTCGAA CCCTGCATA GCAGAACGAC CGCTAACAC GTAAACACAT 121 TGGGCAAGCG TCGGGGGGCT TTGTCCTC TTCGCGAATC CCTGGTAGGT GTCCACTCCT 181 GGGTGGCTGC TGGCCTCAA ATCAATTGGG CGCGGAATGC GCCAAGTAAC TTAAAATTGA 241 ATTGTACGTT CGCATCCCCT TATCGGGCAG CGCGCTCATT CCAAAAAACA ACGACTCTCG 301 ACAACGGATA TCTCGGCTC CGCATCGATG AAGAACGTAG CGAAATGCAG TACTTGGTGT 361 GAATTGCAGA ATCCCGTGAAC CCATCGAGTC TTTGAACGCA AGTTGCGCC GCAGGCACTA 421 GGGCGAGGGC ACGTCTGCCT GGGTGTCAAG CATCGTCTCG CCCACAATCA CCCACTCCT 481 GGGGAGCTGT GTGGTTTGGG GCGGAAACT GGCCTCCCGT GCCTGTCTGT GCGGTTGGCG 541 AAAAATTGAG TCTCCGACGA TGGATGTTGT GACATAGGTG GTTGTAAAAG GCCTATTGT 601 CTGTCACGC GAATCCTAGT CATCATGGTG AGCTCTAGGA CCCTTAGGCG CACACACTTT 661 GTGCGCTTCC ATTACCCCT GTTCAAGATT GATGGATTAT GTCTGCCTGC GTGGTACGCC 721 C </pre>
6	<p style="text-align: center;"><i>Apium graveolens</i> L. (Ş. Ertaş 1030)</p> <pre> 1 GAAGATGCTA AAAAGTAGTT GGGTTTTTGG AAGGAGGAAG TCFTAACAAG GTTTCCGTAG 61 GTGAACCTGC GGAAGGATCA TTGTCGAATC CTGCGATAGC AGAATGACCC GCTAACACGT 121 AAACACATTG GGCAAGCGTC GGTGGGCTTT GGTCCGCCGT TTGCAAACCT TTGGTAGGTG 181 GCCCTCTTTT GGTGGGCCACC GGCCTACGAA TCATCCGGC GCGGAATGCG CCAAGGAACT 241 TAAAATGAA TTGTCAGTTC GCAACCCGTT AGGGCGGGCG CGTCATTCC AAAACACAAAC 301 GACTCTCGAC AACGGATATC TCAGCTCTCG CATCGATGAA GAACGTAGCG AAAATGCGATA 361 CTGGTGTGA ATTCGAGAAT CCGCTGAACC ATCGAGTCTT TGAACGCAAG TTGCGCCCGA 421 AGCCAATAGG CCGAGGGCAC GTCTGCCTGG CTGTCACACAA TTGCTTGCC CTAAACACACT 481 CACTCCTTGA TGAGGGGTGT TGTTTTTGG GCGGAAATTG GCCTCCCGTG CGTGTGTG 541 CGGTTGGCGC AAAAGCGAGT CTCCGGCGAC GGACGTCGTG ACATCGGTGG TTGTAAAAGG 601 CCCTTTGTT TTGTCGACG TAATTGTGTC ATCTAAGGAG CTCGAGGACC CTGAGGCCT 661 ACACAATTTC TCACCTTAAC TGTGACCCCT GCTGGTGTGC CGGGTGGCG CGCGCGTC </pre>
7	<p style="text-align: center;"><i>Opopanax hispidus</i> Griseb. (Ş. Ertaş 1031)</p> <pre> 1 GAAGGTGCTA TAATTTC TTTTGGAGG GAAAAAAATGT ACAAGGTTT CCGTAGGTGA 61 ACCTCGGAA GGATCATTGT CGAACCTCTGC GATAGCAGAA TCACCCGCTA ACATGTAAC 121 ACATCGGGCT AGCATCAGGG GGCTTGGTC CCTTGCTGT GAATCCCTGG TAGGTGGGCC 181 CTCTCGGGTG GCCATTGGCC TGCGAAATCA GTCGGCGCG GAATGCGCCA AGGAACCTAA 241 AATTGAATTG ATCGCTCGCA TCCCGTTAGC CGGAAGCGGC GTCATTCAA AACACAACGA 301 CTCTCGACAA CGGATATCTC GGCTCTGCA TCGATGAAGA ACGTAGCGAA ATGCGATAACT 361 TGGTGTGAAT TGCAGAATCC CGTGAACCAT CGAGTCTTTG AACGCAAGTT GCGCCCAAAG 421 CCACTAGGCT GAGGGCACGT CTGCTGGGT GTCACGCATT GTCTGCCAA TAACCACACA 481 CTCTTGAGG AGCTGTGCTG GTTTGTGGC GGAAATTGGC CTCCCGTGCC TTGTTGCATG 541 GTTAGTTCAA AAGTGAGTTT CGGGCGATGG ACGTGCGAC ATCGGTGGTT GTAAAAGACC 601 TTATTGTCTT GTCACCGCAA TCCTCGCAT CTTAGCGAGC TCTTGGACCC TCAGGCAACAA 661 CACAACGTGT GCGCCTCAAT TGTGACCCCA GTGGTCTGCT CGGGTTCGCC GGGAC </pre>
8	<p style="text-align: center;"><i>Conium maculatum</i> L. (Ş. Ertaş 1037)</p> <pre> 1 TCGGCGGGCG GGGGCCGGGG AGACCGAGTT GTGATCCTG CGATGGCAGA ATGACCCGCT 61 AACACGTATA CACATCGGAC AAGCGTCAGG GGGCTTTGT CCCCCTGTTAG CGAACCCCTG 121 GTAGGTGGCC CTCTCGGGTG GCCACTGGCC TGCAAATCA TTGGGGCGCG GAATGTGCCA 181 AGGAACATAA AACTGAATTG TACGCCGCT TCCCCTTAAC GGGCAGCGGC GTCATTCAA 241 AACACAAACGA CTCTCGACAA CGGATATCTC GGCTCTCGCA TCGATGAAGA ACGTAGCGAA 301 ATGCGATACT TGGTGTGAAT TGCAGAATCC CGTGAACCAT CGAGTCTTTG AACGCAAGTT 361 GCGCCCGAAG CCATTAGGGC GAGGGCACGT CTGCTGGGT GTCACGCATT GTCTGCCAA 421 CAAACACAGA CACTCCTCAA GGATTTGTGC CTGGTTGGG GCGGAAATT GGCCTCCCGT 481 GACTTGTGCA CGGGTTGGCA AAAAATGAG TCTCCGGCGA CGGACGTCGT GACAACGGTG 541 GTTGTAAAAG ACCCTCTTGA ATTGTTGCGC GAATCCGCGT CATCTTAGCG AGCTCTAGGA 601 CCCTTAGGCG GCACACACTC TGTGCGCTTC GACTGTGACC CCAGGTCAGG CGGGACTACC 661 CGCTGAGTTT AAGCATATCA AAATCGGGGA GGAAAAAAA AAAGCAAAC ACG </pre>

Çizelge 3.1. (devam)

9	<p style="text-align: center;"><i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag. (Ş. Ertaş 1039)</p> <p>1 GATGAGGTTT TGBAAGTAAA AATCGTAACA AGGTTCGGT AGGTGAACCT GCGGAAGGAT 61 CATTGTCGAA TCCTGCTATA GCAAATGAC CAGCTAACAT GTTAACACAT TGGGAGAGCG 121 CGGGGGGGCT TGTGCCTCTC GCCAGCGAAC CCCGGGAAGG TGGCCCTCA TAGTCCCACC 181 GGCTTACGAA ATTGGCGCG GAAAGCGCA AGGAATGAA AACTGAATTG CACGTGCGCT 241 TCTTGTTCGC AGGAAGTGTG GTCATTCCTGG AACACAAACG ACTCTCGGCA ACGGATATCC 301 CGGCTCTCGC ATCGATGAAG AACGTAGCG AATCGCATACT TTGGTGTGAA TTGCAGAATC 361 CCGTGAACCA TCGATCTT GAACGAAAGT TGCGCCCGAG GCCATCAGGC TAAGGGCACG 421 TCTGCCTGGG TGTCAACGAT CGTGTGCCCC CCCGACATTAA TACGGTATGG GGGCGGACAA 481 TGGCCTCCCG TGCGCTGGG TGCGGTGTT ACAAAAGATGA GTCTTTTGGC GGCGGACGTC 541 GCGACATCGG TGGTTGAAA AATACCCCTCT TGTCTTGTG TGCCAATGCC CGTCGCCTTA 601 TGGAGCTCAA GGACCTCTAG GCGCCACAAA CTGTTGCGT TGAATTAAA AATGTATGAT 661 TATGAGTGTAA ATGGACGTTG CTACGTAGTC AACT</p>
10	<p style="text-align: center;"><i>Artemia squamata</i> L. (Ş. Ertaş 1041)</p> <p>1 GCAGCTTTC GGGCACGGGA AGAAATCCCG TAAACGGGT TCGCTTTCG GTTTCGGGG 61 GGCGGGTCCC TTTTNCCCC ACCAAGGGGA AAAAGAAAAA AACTACCCCT CGGGCGTCCG 121 CGGCGCAACA AAATCAACTG GGCCTGGCT CGCCAAGGA AATGATTACC AATGTTCGCT 181 CGCTTCCGTC CGGGGAAGTG GCGTCAGTAC GAAACACAAA TGACTCTCGG CAACGGATAT 241 CCTGGCTCTC GCATCGATGA AGAACCTAGC GAATGCGATA CTTGGTGTGA ATTGCTTTAT 301 CCCGTGAACC ATCGAGTCTT TTTTTTCAA GTTGCCTCCCC CCCATTCGGT TGAGGGCACG 361 TCTGCCTGGG TGTCAACCGG GAGGGGGGA CCAAATTCCT CTCATGGGGA CGGGTTGGGG 421 GCGGATATTG GCCTCCCGT CGTTGTTGC CGCGCTGGCC TAAATTGAG TCTATGGCAA 481 CGGACATCGC GACATTGGGG TGTAATTCTC GTCTGTGCG GGGCCCGCAC CCTACCCGG 541 TTAAGGGGACC CTTTGTGCC CAATGTGTT CCTTCGGTT CGACCCCCAG TCAGGGCGGA 601 CTCCCTCCTG ATTTAAGCTT ATAATACGGA GGAAATTCCT CTTCCCTTCC CACACTTGCT</p>
11	<p style="text-align: center;"><i>Conium maculatum</i> L. (Ş. Ertaş 1044)</p> <p>1 GCAGGCTGAT AATAATTTTT TTTTTTGAAAG GGGGGGGGGG ATGTACAAGG TTTCCGTAGG 61 TGAACCTGCG GAAGGATCAT TGTCAATCC TGCATGCCA GAATGACCCG CTAACACGTA 121 TACACATCGG ACAAGCGTCA GGGGGCTTT GTCCCCCTGTT AGCGAATCCC TGGTAGGTGG 181 CCCTCTCGGG TGGCACTGG CCTGCAAAAT CATTTGGCG CGGAATGTGC CAAGGAACAT 241 AAAACTGAAT TGTACGCCCG CTTCCCGTTA ACGGGCAGCG CGTCATTCC AAAACACAAAC 301 GACTCTCGAC AACGGATATC TCGGCTCTCG CATCGATGAA GAACGTAGCG AAATGCGATA 361 CTTGGTGTGA ATTGCAAGAT CCCGTGAACC ATCGAGTCTT TGAACGCAAG TTGCGCCCGA 421 AGCCATTAGG CCGAGGGCAC GTCTGCTGG GTGTACGCA TTGTCTTGCC CACAAACACA 481 GACACTCCTC AAGGATTGTT GCCTGGTTG GGGCGGAAA TTGGCCTCCC GTGACTTGT 541 GCGGGGTTGG CAAAAAAATG AGTCTCGGC GACGGACGTC GTGACAACGG TGGTTGTA 601 AGACCCCTTT GAATTGTTGC GCGAATCCGC GTCATCTTAG CGAGCTCTAG GACCCCTTAGG 661 CGGCACACAC TCTGTGCGCT TCGACTGTGA CCCCCGTGGT CGCGTGGGG TTGGCCCCGG 721 GAC</p>
12	<p style="text-align: center;"><i>Torilis japonica</i> DC. (Ş. Ertaş 1048)</p> <p>1 CAGTTTCTA TGATTTTTT TGAAGGGGG GGGGATGAAC AAGTTTCCG TAGGTGAACC 61 TGCAGGAGGA TCATTGTCGA AACCTCGGAT AGCAGAATGA CCCGTTAACAA CGTAAAAAAA 121 CATTGGCGA GCATCGGGCG GCCCTAGGGC CCTTGTGTTGC AAACCCAAGG TAGGTGGCCC 181 CTCACGGGTG TCCACTGGCC AATGAAATCA ACCGGCGCT GACTGCGCCA AGGATAACTA 241 ATACAGAATT GTACGCTCGC TTCTCGTTG CCGGCGCCGG CGTCAGTCTG AAACACAAAC 301 GACTCTCGGC AACGGATATC CCGGCTCTCG CATCGATGAA GAACGTAGCG AAATGCGATA 361 CTTGGTGTGA ATTGCAAGAT CCCGTGAACC ATCGAGTCTT TGAACGCAAG TTGCGCCCGA 421 AGCCACTAGG CCGAGGGCAC GTCTGCTGG GTGTACGCA TCGTGTGTTGCC CCTACCAAC 481 ACATCTCTTG TAGATTGCT GGTTTGGGG CGGATACTGG CCTCCCGTGC CCCGTTGTGC 541 GCGTGGCGCA AAAACGAGTC TCTGGCGATG GACGGTACGAA CATCGGTGTT TGTAATAAGA 601 CCTGTATCG TCGTGTGGAA GCCCCATCCCC TCAGTTAGCT CAAGGACCC TAGGTGCCAC 661 GAACCGTGTG CGCTTCGATG TGACCCCGGG GTCTGGCCGG TGCCCCCGG A</p>

Çizelge 3.1. (devam)

13	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh. (Ş. Ertaş 1052) 1 TGAGGTGGTG AGAATTGTTT GGAAGTAAAA AATCGTAACA AGGTTCCGT AGGTGAACCT 61 CGCGAAGGAT CATTGTCGAA TCCTCGCATA GCAGAACGAC CCGCTAACTC GTAAAAACAT 121 CGGGCAAGCT CACGGGGATT CCATCCCGT TTGGCGAACCT TAGGTAGGT GGTCGCCCTT 181 CGGTGGCCAC CGGCCACGA AATCATCCGG GCGCGGCATG CGCCAAGGAA ATTAAAACCTG 241 AATTGATGAC CGCTTCCCGT TAGCCGGTA GTGGCGTCAT TCTAAAACAC AAACGACTCT 301 CGACAACGGA TATCTCGGCT CTCGCATCGA TGAAGAACGT AGCGAAATGC GATACTTGGT 361 GTGAATTGCA GAATCCCCTG AACATCGAG TCTTGAACG CAAGTTGCGC CGGAAGCCAT 421 TAGGCCGAGG GCACGTCTGC CTGGGTGTCA CGCATCGTGT TGCCCCAAA CACTCACTCC 481 TTCTGAAAT GTTTCGTTT TGGGGCGGA ATTGGCCTC CCGTGCCTT TGGTGCCTT 541 GGCACAAAAG TGAGTCTCCG GCGACGGACG TCGGCACATC GGTGGTTGTA AAAAGACCTT 601 CTTGTCTTGT CGCGCGAATC CCTGTACCT TAGCGAGCTC CAGGATCCTT AGGCGCCACA 661 TGGTGTGCG CTCCGATTAA CCCACATTGT GATAAAGGAT TATGAAGTAG GTCGCCTGGC 721 CC
----	---

3.4. Filogenetik Analize Dahil Edilen Örneklerin ITS Bölgesi Nükleotit Dizi Hızalaması

Çalışmada, laboratuvar ortamında ITS bölgesi nükleotit dizisi elde edilen 13 örnek ile ITS bölgesi nükleotit dizisi gen bankasından alınan 79 örneğe ait nükleotit dizileri Clustal W 2.0 (Larkin ve ark., 2007) programında hizalanmıştır (Çizelge 3.2.).

Çizelge 3.2. Filogenetik analize dahil edilen bütün taksonlara ait ITS bölgesi nükleotit dizi hızaması sonuçları

<i>Apium nodiflorum*</i>	-----GATGAGGTTTGAAAGTAAAAATCGTAACAAG 32
<i>Apium nodiflorum</i>	-----
<i>Berula erecta</i>	-----
<i>Oenanthe silaifolia</i>	-----
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	-----
<i>Eryngium campestre</i>	-----
<i>Eryngium billardieri</i>	-----
<i>Heteromorpha involucrata</i>	-----
<i>Heteromorpha pubescens</i>	-----
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	-----
<i>Bupleurum falcatum</i>	-----
<i>Pimpinella purpurea</i>	-----
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-----
<i>Anethum graveolens*</i>	-----CAGGTTTTGGAAGGAGGAA-TCGTAACAAG 30
<i>Anethum graveolens</i>	-----
<i>Apium graveolens*</i>	-----GAAGATGCTAAAAGTAGTTGGTTTGGAAGGAGGAAGTCGTAACAAG 50
<i>Apium graveolens</i>	-----
<i>Ammi majus</i>	-----
<i>Ammi trifoliatum</i>	-----
<i>Petroselinum crispum</i>	-----
<i>Opopanax hispidus*</i>	-----GCAGGTTCTAT-----TTTTGAAAGGGAG---AAGT-GTAACAAG 38
<i>Opopanax persicus</i>	-----
<i>Opopanax hispidus*</i>	-----GAAGGTGCTATAATTTTTTTGGAAGGGAAA---AAAT-GTAACAAG 46
<i>Opopanax hispidus</i>	-----
<i>Ferulago galbanifera</i>	-----
<i>Ferulago angulata</i>	-----
<i>Prangos pubularia</i>	-----
<i>Prangos ferulacea</i>	-----
<i>Bifora radians*</i>	-----TAAGGTGCTACCAATTTTGAAAGGAAAAAGTCGTAACAAG 42

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Bifora radians</i>	-----	
<i>Coriandrum sativum</i>	-----	
<i>Peucedanum palimboides*</i>	CATTTGGGAGGGGGGGAAATGTAACAAG	30
<i>Peucedanum palimboides*</i>	AGTGTAAAAAATGTA-CAAG	32
<i>Peucedanum turgentifolium</i>	-----	
<i>Seseli gummiferum</i>	-----	
<i>Seseli tortuosum</i>	-----	
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-----	
<i>Echinophora tournefortii</i>	-----	
<i>Conium maculatum*</i>	TCGGCGGGCGGGG-	14
<i>Conium maculatum*</i>	-GCAGGCTGATAATAATTTTTTTGAAAGGGGGGGGATGTACAAG	49
<i>Malabaila secacul</i>	-----	
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-----	
<i>Malabaila secacul</i>	-----	
<i>Pastinaca sativa</i>	-----	
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	-----	
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	-----	
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	-----	
<i>Heracleum lanatum</i>	-----	
<i>Heracleum sphondylium</i>	-----	
<i>Heracleum trachyloma</i>	-----	
<i>Zosima orientalis</i>	-----	
<i>Zosima absinthifolia</i>	-----	
<i>Malabaila aurea</i>	-----	
<i>Bunium bulbocastanum</i>	-----	
<i>Bunium microcarpum</i>	-----	
<i>Scaligeria moreana</i>	-----	
<i>Scaligeria napiformis</i>	-----	
<i>Pimpinella kotschyana</i>	-----	
<i>Falcaria vulgaris*</i>	TGAGGTGGTGAGAATTGTTGAAAGTAAAAATCGTAACAAG	42
<i>Falcaria vulgaris</i>	-----	
<i>Grammosciadium daucoides</i>	-----	
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	-----	
<i>Peucedanum elegans</i>	-----	
<i>Lecokia cretica</i>	-----	
<i>Torilis japonica*</i>	CAGTTTCTATGATTGAAAGGGGGGGATGAACAAG	43
<i>Torilis arvensis</i>	-----	
<i>Torilis japonica</i>	-----	
<i>Astradaucus orientalis</i>	-----	
<i>Astrodaucus littoralis</i>	-----	
<i>Turgenia latifolia</i>	-----	
<i>Turgenia lisaeoides</i>	-----	
<i>Caucalis platycarpos</i>	-----	
<i>Daucus carota</i>	-----	
<i>Pseudorlaya pumila</i>	-----	
<i>Daucus littoralis</i>	-----	
<i>Laserpitium hispidum</i>	-----	
<i>Cuminum cyminum</i>	-----	
<i>Laserpitium carduchorum</i>	-----	
<i>Laserpitium petrophilum</i>	-----	
<i>Ferula orientalis</i>	-----	
<i>Ferula halophila</i>	-----	
<i>Ferula coskunii</i>	-----	
<i>Chærophyllum bulbosum</i>	-----	
<i>Chærophyllum meyeri</i>	-----	
<i>Chærophyllum elegans</i>	-----	
<i>Scandix pecten-veneris</i>	-----	
<i>Scandix iberica</i>	-----	
<i>Anthriscus kotschy</i>	-----	
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	-----	
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-----	
<i>Artemia squamata</i>	-----	
<i>Artemia squamata*</i>	-----	
<i>Apium nodiflorum*</i>	GTTCCGTAGGTGAACCTGCGGAAGGATCATTGTCGAATCCT----G--	75
<i>Apium nodiflorum</i>	TCGAATCCT----G--	10
<i>Berula erecta</i>	TCGAATCCT----G--	10
<i>Oenanthe silaifolia</i>	TCGAATCCT----G--	10
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	TCGAATCCT----G--	10
<i>Eryngium campestre</i>	ACCTGCGGAAGGATCATTGTCGATGCCT----G--	29
<i>Eryngium billardieri</i>	TA-CGATGCCT----G--	11
<i>Heteromorpha involucrata</i>	TCGATGCCT----G--	10
<i>Heteromorpha pubescens</i>	TCGATGCCT----G--	10
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	GCGGAAGGATCATTGTCGAGTCCT----GAA	27

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Bupleurum falcatum</i>	-----	TCGAATCCT	-GAA	12
<i>Pimpinella purpurea</i>	-----	TCGATT CCT	-G--	10
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-----	TCGATT CCT	-G--	10
<i>Anethum graveolens*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	73
<i>Anethum graveolens</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Apium graveolens*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	93
<i>Apium graveolens</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Ammi majus</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Ammi trifoliatum</i>	-----	TGCGGAAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	26
<i>Petroselinum crispum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Opopanax hispidus*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	81
<i>Opopanax persicus</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Opopanax hispidus*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	89
<i>Opopanax hispidus</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Ferulago galbanifera</i>	-----	TTCGA-T CCT	-G--	10
<i>Ferulago angulata</i>	-----	TCGA-T CCT	-G--	9
<i>Prangos pabularia</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Prangos ferulacea</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Bifora rdians*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	85
<i>Bifora radians</i>	-----	TCGAACCCT	-G-	10
<i>Coriandrum sativum</i>	-----	TCGA AACCT	-G-	10
<i>Peucedanum palimboides*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	73
<i>Peucedanum palimboides*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	75
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Seseli gummiferum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Seseli tortuosum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-----	TCAACT CCT	-G-	10
<i>Echinophora tournefortii</i>	-----	TCAACT CCT	-G-	10
<i>Conium maculatum*</i>	---CCG---GGGAGACC---GAG---	TTGTCGA-T CCT	-G-	40
<i>Conium maculatum*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	92
<i>Malabaila secacul</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Malabaila secacul</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Pastinaca sativa</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Heracleum lanatum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Heracleum sphondylium</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Heracleum trachyloma</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Zosima orientalis</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Zosima absinthifolia</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Malabaila aurea</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Bunium bulbocastanum</i>	-----	GTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAAGCCT	-----	37
<i>Bunium microcarpum</i>	-----	TCGAAGCCT	-G-	10
<i>Scaligeria moreana</i>	-----	TTCAAACCT	-G-	10
<i>Scaligeria napiformis</i>	-----	TCGA AACCT	-G-	10
<i>Pimpinella kotschyana</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Falcaria vulgaris*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	-G-	85
<i>Falcaria vulgaris</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Grammosciadium daucoides</i>	-----	TCGAAACCT	-G-	10
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	-----	TCGAAC CCT	-G-	10
<i>Peucedanum elegans</i>	-----	TTGAAC CCT	-G-	10
<i>Lecokia cretica</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Torilis japonica*</i>	GTTTCCGTAGGTGAAACCTGC GG AAGGATCATTGTCGAACACT	-----	-G-	86
<i>Torilis arvensis</i>	-----	TCGAAACCT	-G-	10
<i>Torilis japonica</i>	-----	TCGAAACCT	-G-	10
<i>Astradaucus orientalis</i>	-----	TCGAAACCT	-G-	10
<i>Astrodaucus littoralis</i>	-----	TCGAAACCT	-G-	10
<i>Turgenia latifolia</i>	-----	TCGAAACCT	-G-	10
<i>Turgenia lisaeoides</i>	-----	TCGAAACCT	-G-	10
<i>Caucalis platycarpos</i>	-----	TCGAAACCT	-G-	10
<i>Daucus carota</i>	-----	TGCGGAAGGATCATTGTCGAATCCT	-----	26
<i>Pseudorlaya pumila</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Daucus littoralis</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Laserpitium hispidum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Cuminum cyminum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Laserpitium carduchorum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Laserpitium petrophilum</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Ferula orientalis</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>Ferula halophila</i>	-----	GCTAAGATA CGT GACTGC GG AGG ATCATTGTCGAATCCT	-----	40
<i>Ferula coskunii</i>	-----	GCTC-GGTA-GT GACTGC GG AGG ATCATTGTCGAATCCT	-----	38
<i>ChæropHYLLUM bulbosum</i>	-----	GTCA-GTA GTG ACTGC GG AGG ATCATTGTCGA-T CCT	-----	37
<i>ChæropHYLLUM meyeri</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
<i>ChæropHYLLUM elegans</i>	-----	TCGAATCCT	-G--	10
	-----	TCGAATCCT	-G--	10

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Scandix pecten-veneris</i>	TCAAATCCT-----G--	10
<i>Scandix iberica</i>	TCAAATCCT-----G--	10
<i>Anthriscus kotschy</i>	TCGAATCCT-----G--	10
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	TCGAATCCT-----G--	10
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	TCAAATCCT-----G--	10
<i>Artemisia squamata</i>	TCGAATCTT-----G--	10
<i>Artemisia squamata*</i>	GCAGCTGTTNNCGNNGNCACGGAA	27
*		
<i>Apium nodiflorum*</i>	-CTA-TAGC---AAAATG---ACCAAG-CTA-----ACATG----TTAA	105
<i>Apium nodiflorum</i>	-CTA-TAGC---AAAATG---ACCAAG-CTA-----ACATG----TTAA	40
<i>Berula erecta</i>	-CAA-TAGC---AAAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Oenanthe silaifolia</i>	-CGA-TAGC---AAAATG---ACCCG-CTA-----ACGAG----TAAA	40
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	-CGA-TAGC---AAAATG---ACCCG-CTA-----ACGAG----TAAA	40
<i>Eryngium campestre</i>	-CAA-AGC---AGAACG---ACCCG-CGA-----ACACG----TTAA	58
<i>Eryngium billardieri</i>	-CAA-AGG---AGACCG---ACCCG-CGA-----ACACG----TTAA	41
<i>Heteromorpha involucrata</i>	-CGA-A-----CG---ACCCG-CGA-----ACACG----TTAA	33
<i>Heteromorpha pubescens</i>	-CGA-A-----CG---ACCCG-CGA-----ACACG----TTAA	33
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	TCGC-AA-----AACG---ACCCG-AGA-----ACTTG----TTTT	54
<i>Bupleurum falcatum</i>	TCGA-AG-----ACCG---ACCCG-AGA-----ACATG----TTTT	39
<i>Pimpinella purpurea</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Anethum graveolens*</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	103
<i>Anethum graveolens</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Apium graveolens*</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	123
<i>Apium graveolens</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Ammi majus</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Ammi trifoliatum</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	56
<i>Petroselinum crispum</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Opopanax hispidus*</i>	-CGA-TAGC---AGAATC---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	111
<i>Opopanax persicus</i>	-CGA-TAGC---AGAATC---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Opopanax hispidus*</i>	-CGA-TAGC---AGAATC---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	119
<i>Opopanax hispidus</i>	-CGA-TAGC---AGAATC---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Ferulago galbanifera</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Ferulago angulata</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	39
<i>Prangos pabularia</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CGA-----ACATG----TAAA	39
<i>Prangos ferulacea</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Bifora radians*</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	115
<i>Bifora radians</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Coriandrum sativum</i>	-CAG-AAGC---AGAACG---ACCTG-CTA-----ACTCG----TAAA	40
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-CAAATAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACTCG----TAAA	104
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-CAAATAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACTCG----TAAA	106
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	-CAA-CAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TCAA	40
<i>Seseli gummiferum</i>	-CAA-CAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TCAA	40
<i>Seseli tortuosum</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TCAA	40
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-CAC-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Echinophora tournefortii</i>	-CAC-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Conium maculatum*</i>	-CGA-TGGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TATA	70
<i>Conium maculatum*</i>	-CGA-TGGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACACG----TATA	122
<i>Malabaila secacul</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCGCTTA-----ACATG----TAAG	41
<i>Malabaila secacul</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Pastinaca sativa</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCTG-CTA-----ACATG----TAAG	40
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAG	40
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAG	40
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCTG-CTA-----ACATG----TAAG	40
<i>Heracleum lanatum</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAT	40
<i>Heracleum sphondylium</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAG	40
<i>Heracleum trachyloma</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCTG-CTA-----ACATG----TAAG	40
<i>Zosima orientalis</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAG	40
<i>Zosima absinthifolia</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAG	40
<i>Malabaila aurea</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Bunium bulbocastanum</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACTCG----TAAA	67
<i>Bunium microcarpum</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACTCG----TAAA	40
<i>Scaligeria moreana</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACTCG----TAAA	40
<i>Scaligeria napiformis</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-GTA-----ACTCG----TAAA	40
<i>Pimpinella kotschyana</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACTCG----TAAA	115
<i>Falcaria vulgaris*</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACTCG----TAAA	40
<i>Falcaria vulgaris</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACTCG----TAAA	40
<i>Grammosciadium daucoides</i>	-CCA-TAGC---AGAACG---ACCCG-TTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	-CCA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACATG----TAAA	40
<i>Peucedanum elegans</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACATG----TTAA	40
<i>Lecokia cretica</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40
<i>Torilis japonica*</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-TTA-----ACACG----TAAA	116
<i>Torilis arvensis</i>	-CGA-TAGC---AGAACG---ACCCG-CTA-----ACACG----TAAA	40

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Torilis japonica</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACACG-----TAAA 40
<i>Astradaucus orientalis</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCTG-TGA-----ACACG-----TTAA 40
<i>Astrodaucus littoralis</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCTG-TTA-----ACACG-----TTAA 40
<i>Turgenia latifolia</i>	-CGA-TAGC---AGAACAA---ACCCG-TTA-----ACATG-----TAAA 40
<i>Turgenia lisaeoides</i>	-CGA-TAGC---AGAACAA---ACCCG-TTA-----ACATG-----TAAA 40
<i>Caucalis platycarpus</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCTG-TTA-----ACATG-----TAAA 40
<i>Daucus carota</i>	-TGA-TACC---AGAATG---ACTTG-TTA-----ACATG-----TAAAC 56
<i>Pseudorlaya pumila</i>	-CGA-TACT---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACATG-----TAAA 40
<i>Daucus littoralis</i>	-CGA-TACT---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACATG-----TATA 40
<i>Laserpitium hispidum</i>	-CAC-TACT---AGAATG---ACCCG-CTA-----ACATG-----TA-A 39
<i>Cuminum cyminum</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCTG-TTA-----ACACG-----TAAA 40
<i>Laserpitium carduchorum</i>	-CGA-TAGC---AGAATG---ACCTG-TCA-----ACACG-----TAAA 40
<i>Laserpitium petrophilum</i>	-CAA-TAGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACTCG-----TAAA 40
<i>Ferula orientalis</i>	-CAT---AGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACACG-----TAAA 69
<i>Ferula halophila</i>	-CAT---AGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACACG-----TAAA 67
<i>Ferula coskunii</i>	-CAC---AGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACACG-----TAAA 66
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	-CGC-TAGC---GGAATG---ACCG-TTA-----ACACG-----TTCA 40
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	-CAC-TAGC---GGAATG---ACCG-TTA-----ACACG-----TTTA 40
<i>Chaerophyllum elegans</i>	-CTC-TAGC---GGAATG---ACCCG-TTA-----ACACG-----TTTA 40
<i>Scandix pecten-veneris</i>	-CTT-TAGC---GGAATG---ACCCG-TTA-----ACTTG-----TTAA 40
<i>Scandix iberica</i>	-CTT-TAGC---GGAATG---ACCCG-TTA-----ACTTG-----TTAA 40
<i>Anthriscus kotschyi</i>	-CTC-TAGC---GGAATG---ACCCG-TTA-----ACTCG-----TTAA 40
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	-CTC-AAGC---GGAATG---ACCCG-TTA-----ACTCG-----TTAA 40
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-CTC-TAGC---AGAATG---ACCCG-TTA-----ACTCG-----TTAA 40
<i>Artemia squamata</i>	-CGA-TAGC---AGAACAA---ACCCG-TTA-----ACATG-----TAAA 40
<i>Artemia squamata*</i>	GNAATCNCCGTAANACGGGGNTTCGCTTTCGGTTNTNCGGGGGNAAA 77
	* * *
<i>Apium nodiflorum*</i>	-CA-CAT-----TGGGAGA--GCG--CCGGG----GGG-CT- 130
<i>Apium nodiflorum</i>	-CA-CAT-----TGGGAGA--GCG--CCGGG----GGG-CT- 65
<i>Berula erecta</i>	ACA-TAT-----TGGCCA--GCG--TCGGG----GGG-CT- 66
<i>Oenanthe silaifolia</i>	-CA-CAT-----TGGCCA--GCG--TCGGG----GGG-CT- 65
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	-CA-CAT-----TGGCCA--GCG--TCGGG----GGG-CT- 65
<i>Eryngium campestre</i>	-AA-AAT-----CGGGCA--TCG--GCCGGG--GCG-CG- 85
<i>Eryngium billardieri</i>	-AA-AATACTCGGGTATTCCGGCGA--TCG--GCCGGGACGCGCG-CG- 83
<i>Heteromorpha involucrata</i>	-AA-A-----CAGA----- 40
<i>Heteromorpha pubescens</i>	-AA-A-----CAGA----- 40
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	-AA-GACG-----GGGCCA--GCG--GTCGT---CGCT-CT- 80
<i>Bupleurum falcatum</i>	-AA-GACG-----GGGCCA--GCG--GTCGT---CGGC-CT- 65
<i>Pimpinella purpurea</i>	-CA-CAC-----CGGGCTA--GGG--TCGGG----GGG-CC- 65
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-CA-CAT-----CGGGCTA--GTG--TCGGG----GGG-CG- 65
<i>Anethum graveolens*</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCT--TCAGA-----GGG-CT- 128
<i>Anethum graveolens</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCT--TCAGA-----GGG-CT- 65
<i>Apium graveolens*</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TCGGT-----GGG-CT- 148
<i>Apium graveolens</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TCGGT-----GGG-CT- 65
<i>Ammi majus</i>	-CA-CAT-----CGGGCAA--GCG--TCAGA-----GGG-CT- 65
<i>Ammi trifoliatum</i>	-CA-CAT-----CGGGCAA--GCG--TCAGA-----GGG-CT- 81
<i>Petroselinum crispum</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TCAGA-----GGG-CT- 65
<i>Opopanax hispidus*</i>	-CA-CAT-----CGGGCTA--GCA--TCAGG-----GGG-CT- 136
<i>Opopanax persicus</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCA--TCAGG-----GGG-CT- 65
<i>Opopanax hispidus*</i>	-CA-CAT-----CGGGCTA--GCA--TCAGG-----GGG-CT- 144
<i>Opopanax hispidus</i>	-CA-CAT-----CGGGCAA--GCA--TCAGG-----GGG-CT- 65
<i>Ferulago galbanifera</i>	-CA-CAT-----CGGGAAAAGCG--TCGGG----GGG-CT- 67
<i>Ferulago angulata</i>	-CA-CAT-----CGGGAAAAGCA--TCGGG----GGG-CT- 65
<i>Prangos pabularia</i>	-CA-CAT-----CGGGAAAAGCA--TCGGG----GGG-CT- 65
<i>Prangos ferulacea</i>	-CA-CAT-----CGGGAAAAGCA--TCGGG----GGG-CC- 66
<i>Bifora radians*</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TCGGG----GGG-CT- 140
<i>Bifora radians</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TCGGG----GGG-CT- 65
<i>Coriandrum sativum</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TCGGG----GGG-CT- 65
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-CA-ATT-----TGGTAA--GCA--TCGGG----GGG-C- 128
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-CA-ATT-----TGGTAA--GCA--TCGGG----GGG-C- 130
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	-CA-ATT-----TGGCAA--GCG--TCGGG----GGG-CC- 65
<i>Seseli gummiferum</i>	-CA-ATT-----TGGCAA--GCG--TCGGG----GGG-CC- 65
<i>Seseli tortuosum</i>	-AA-ATT-----TGGCAA--GTG--TCGGG----GGG-C- 65
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCA--TCGGG----GGG-CC- 65
<i>Echinophora tournefortii</i>	ACA-CAT-----TGGCAA--GCA--TTGGG----GGG-CC- 66
<i>Conium maculatum*</i>	-CA-CAT-----CGGACAA--GCG--TCAGG-----GGG-CT- 95
<i>Conium maculatum*</i>	-CA-CAT-----CGGACAA--GCG--TCAGG-----GGG-CT- 147
<i>Malabaila secacul</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TATGG-----GGG-CT- 65
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TATGG-----GGG-CT- 66
<i>Malabaila secacul</i>	-CA-AAT-----TGGCAA--GCG--TATGG-----GGG-CT- 65
<i>Pastinaca sativa</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--TATGG-----GGG-CT- 65
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--CATGG-----GGG-CT- 65
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCG--CATGG-----GGG-CT- 65
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	-CA-CAT-----TGGCAA--GCA--TATGG-----GGG-CT- 65

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Heracleum lanatum</i>	-TA-CAT-----CGGGCAA--GCG--TATGG----GGG-CT- 65
<i>Heracleum sphondylium</i>	-TA-CAT-----CGGGCAA--GCG--TATGG----GGG-CT- 65
<i>Heracleum trachyloma</i>	-TA-CAT-----CGGGCAA--GCG--TATGG----GGG-CT- 65
<i>Zosima orientalis</i>	-CA-CAT-----CGGGCTA--GCA--TACGG----GGG-CC- 65
<i>Zosima absinthifolia</i>	-CA-CAT-----CGGGCTA--GCA--TACGG----GGG-CC- 65
<i>Malabaila aurea</i>	-CA-CAT-----CGGGAAA--GCA--GATAT----GGG-CT- 65
<i>Bunium bulbocastanum</i>	-CA-CAT-----CGGGCAA--GC--TCACG----GGG-AT- 91
<i>Bunium microcarpum</i>	-CA-CAT-----CGGGCAA--GC--TCACG----GGG-AT- 64
<i>Scaligeria moreana</i>	-CA-CAT-----TGGGCAA--GC--TCACG----GGG-AT- 64
<i>Scaligeria napiformis</i>	-CA-CAT-----TGGGCAA--GC--TCACG----GGG-AT- 64
<i>Pimpinella kotschyana</i>	-CA-CAT-----CGGGCTA--GCG--TCATT----GGG-CT- 65
<i>Falcaria vulgaris*</i>	-AA-CAT-----CGGGCAA--GC--TCACG----GGG-AT- 139
<i>Falcaria vulgaris</i>	-AA-CAT-----CGGGCAA--GC--TCACG----GGG-AT- 64
<i>Grammosciadium daucoides</i>	-AA-CAT-----CGGGCAA--GC--TCACG----GGG-AT- 64
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	-AA-CAT-----TGGGCAA--GC--TCACG----GGG-AT- 64
<i>Peucedanum elegans</i>	-AA-CAT-----CGGGCAA--GC--TCATG----GGG-AT- 64
<i>Lecokia cretica</i>	-AA-CAC-----CGGGCAA--GCG--TCGGG----GG-CC- 64
<i>Torilis japonica*</i>	AAAACAT-----TGGCGA--GCA--TCGGG----CGGC-CC- 144
<i>Torilis arvensis</i>	AAAACAT-----TGGCGA--GCA--TCGAG----CGC-CCC 69
<i>Torilis japonica</i>	AAATCAT-----TGGCGA--TCA--TCGGG----CGGC-CC- 68
<i>Astradaucus orientalis</i>	AA-CAT-----CGGGCAA--GCA--TCAGG----TGGC-CC- 66
<i>Astrodaucus littoralis</i>	AA-CAT-----CGGGCGA--GCA--TCAGG----TGGC-CC- 66
<i>Turgenia latifolia</i>	AA-CAT-----TGGGCGC--GCATATCAGG----TTGC-CC- 68
<i>Turgenia liseaeoides</i>	AC-CAT-----TGGGCGC--GCATATCAGG----TTGC-CC- 68
<i>Caucalis platycarpos</i>	AA-CAT-----CGGGTGA--GCG--TCGGG----TGGC-CC- 66
<i>Daucus carota</i>	--AACAA-----CGGGCAA--GCA--ACTGT----GGG-CTC 82
<i>Pseudorlaya pumila</i>	--AACAC-----TGGCGA--GCA--ACTTC----GGA-CCT 66
<i>Daucus littoralis</i>	--AACCC-----CGGGCAA--GCA--TTGGG----GTT-CCT 66
<i>Laserpitium hispidum</i>	--AACAC-----CGGGCAA--GCA--TCGGG----GGG-CGT 65
<i>Cuminum cyminum</i>	--AACAA-----TGGCGA--GCG--TTGGG----GGG-CCT 66
<i>Laserpitium carduchorum</i>	--AACAT-----CGGGCAA--GCG--TCGGG----GGG-CTC 66
<i>Laserpitium petrophilum</i>	--AACAC-----AGGGCAA--GCA--TCGGG----GGGGCCT 67
<i>Ferula orientalis</i>	--ATCAT-----CGGGCAA--GCT--TCGGG----GGGCCT- 95
<i>Ferula halophila</i>	--ATCAT-----CGGGCAA--GCT--TCGGG----GGGCCT- 93
<i>Ferula coskunii</i>	--AACAT-----CGGGCAA--GCT--TCGGG----GGGCCT- 92
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	--AACAT-----CGGGCAA--GCG--TCAGG----GGGCCTT 67
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	--AACAT-----CGGGCAA--GCG--TCAGG----GGGCAT- 66
<i>Chaerophyllum elegans</i>	--ATAT-----TGGGAA--GCT--TCAGG----GTGCCT- 66
<i>Scandix pecten-veneris</i>	--ATAT-----TGGGAA--GCT--TCAGG----GTGCCT- 66
<i>Scandix iberica</i>	--AACAT-----TGGCGA--GCA--TCAGG----GGGCC- 66
<i>Anthriscus kotschyana</i>	--AACAT-----CGGGCAA--GCA--TTAGG----GGGCC- 66
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	--AACAT-----CGGGCAA--GCA--TCTGG----AGGCC- 66
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-AAACAT-----CGGGCAA--GCA--TTGGG----GGGCCT- 67
<i>Artemisia squamata</i>	AAAANN-----CNNNNNNN--NNNNNTNNNNN----NGCCN- 107
<i>Apium nodiflorum*</i>	
<i>Apium nodiflorum</i>	
<i>Berula erecta</i>	
<i>Oenanthe silaifolia</i>	
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	
<i>Eryngium campestre</i>	TGTGCCTCT--CGCCAGCGAACCCGGGAAG--GTGG--CCCT----C 168
<i>Eryngium billardieri</i>	TGTGCCTCT--CGCCAGCGAACCCGGGAAG--GTGG--CCCT----C 103
<i>Heteromorpha involucrata</i>	TATGCCCGT--CTTCAGCGAACCCAGGTAG--GTGG--CCCT----T 104
<i>Heteromorpha pubescens</i>	TCGGACCCT--CGTCTGTGAACCCAGGCAG--GTGG--CCCT----T 103
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	TCGGACCT--CGTATGTGAACCCAGGCAG--GTGG--CCCT----T 103
<i>Bupleurum falcatum</i>	CGAGCTCCCGTGCCTGACCCCTTGGCG--GAGGGCGTCC----C 127
<i>Pimpinella purpurea</i>	CGAGCTCCC--GTGTCTGTGAACCCCTTGGCG--GTGGCGTCC----C 124
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-GAG-----GACG--GCGGGCGCCC----C 58
<i>Anethum graveolens*</i>	-GAG-----GACG--GCGGGCGCCC----C 58
<i>Anethum graveolens</i>	CGGGCGTAC--GATTGCGAACCCGGGTGCG--GGGGCGCCC----A 114
<i>Apium graveolens*</i>	CGGGCTGAC--GGCTGCGAACCTTAGGCCG--GGGGCGCCT----A 104
<i>Apium graveolens</i>	AGAGTCCCC--CGTTCGCAAACCCAGGAAG--GTGGTGCTC----T 105
<i>Ammi majus</i>	TGAGTCCCC--CGTTTGCAAACCCAGGAAG--GTGG-TGCTT----T 104
<i>Ammi trifoliatum</i>	TCGGTCCCC--TGTTCGCAAACCCCTGGTAG--GTGT-CCCC--TCT 169
<i>Petroselinum crispum</i>	TCGGTCCCC--TGTTCGCAAACCCCTGGTAG--GTGT-CCCC--TCT 106
<i>Opopanax hispidus*</i>	TTGGTCCGC--CGTTTGCAAACCTTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 188
<i>Opopanax persicus</i>	TTGGTCCGC--CGTTTGCAAACCTTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 105
<i>Opopanax hispidus*</i>	TTGGTCACC--TGTTCGCAAACCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 105
<i>Opopanax hispidus</i>	TTGGTCACC--TGTTCGCAAACCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 121
<i>Ferulago galbanifera</i>	TCGGTCCCC--TGTTCGCAAACCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 105
<i>Ferulago angulata</i>	TTGGTCCCT--TGTCTGTGAATCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 176
<i>Prangos pubularia</i>	TCGTTCCCC--TGTCTGTGAATCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 105
<i>Prangos ferulacea</i>	TTGGTCCCC--TGTCTGTGAATCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 184
	TTGGTCCCC--TGTCTGTGAATCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 105
	TTGGTCCCT--CGTCTGCGAATCCCTGGTAG--GTGG-CCC---TCC 106
	TTGGTCCCC--TGTCTGCGAATCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCC 105
	TTGGTCCCC--TGTCTGCGAATCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 105
	T-GGTCCCT--TGTCTGCGAATCCCTGGTAG--GTGG-CCCC---TCT 105

Çizelge 3.2. (devam)

*Bifora radians**
Bifora radians
Coriandrum sativum
*Peucedanum palimboides**
*Peucedanum palimboides**
Peucedanum turgeniifolium
Seseli gummiferum
Seseli tortuosum
Echinophora tenuifolia
Echinophora tournefortii
*Conium maculatum**
*Conium maculatum**
Malabaila secacul
Trigonosciadium lasiocarpum
Malabaila secacul
Pastinaca sativa
Malabaila pastinacifolia
Pastinaca pimpinellifolia
Trigonosciadium viscidulum
Heracleum lanatum
Heracleum sphondylium
Heracleum trachyloma
Zosima orientalis
Zosima absinthifolia
Malabaila aurea
Bunium bulbocastanum
Bunium microcarpum
Scaligeria moreana
Scaligeria napiformis
Pimpinella kotschyana
*Falcaria vulgaris**
Falcaria vulgaris
Grammosciadium daucoides
Grammosciadium platycarpum
Peucedanum elegans
Lecokia cretica
*Torilis japonica**
Torilis arvensis
Torilis japonica
Astradaucus orientalis
Astrodaucus littoralis
Turgenia latifolia
Turgenia lisaeoides
Caucalis platycarpos
Daucus carota
Pseudorlaya pumila
Daucus littoralis
Laserpitium hispidum
Cuminum cyminum
Laserpitium carduchorum
Laserpitium petrophilum
Ferula orientalis
Ferula halophila
Ferula koskunii
Chaerophyllum bulbosum
Chaerophyllum meyeri
Chaerophyllum elegans
Scandix pecten-veneris
Scandix iberica
Anthriscus kotschy
Anthriscus sylvestris subsp. syl
Geocaryum macrocarpum
Artemisia squamata
*Artemisia squamata**

TT-GTCCCC--TCTTCGCGAATCCCTGGTAG---GTGT--CCAC---TCC 179
 TT-GTCCCC--TCTTCGCGAATCCCTGGTAG---GTGT--CCAC---TCC 104
 TTTGTCCTC--TGTTCGCGAATCCCTGGTAG---GTGG--CCCC---TCC 105
 TTGGTCCCC--TATCTGCGAATCCCTGGTAG---GTGG--CCAC---TCC 168
 TTGGTCCCC--TATCTGCGAATCCCTGGTAG---GTGG--CCAC---TCC 170
 TCGGTCTCC--TGTCTGCGAATCCCTGGTAG---GTGG--CCAC---TCC 105
 TCGGTCTCC--TGTCTGCGAATCCCTGGTAG---GTGG--CCAC---TCC 105
 TCGGTCTCC--TGTCTGCGAATCCCTGGTAG---GTGG--CCAC---TCC 105
 TTGGTCCCC--CATTTGCGAACCCCTCG-TAG---GTGG--CCCC---TCT 105
 TTTGTCCTC--TGTAGCGAATCCCTGGTAG---GTGG--CCC---TCT 134
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAATCCCTGGTAG---GTGG--CCC---TCT 186
 TCGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAGTAGGTGGCCCCCT---CCT 110
 TCATTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAGTAGGTGGCCCCCT---CCT 111
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAGTAGGTGGCCCCCT---TCT 110
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAGTAGGTGGCCCCCT---TCT 110
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAGTAGGTGGCCCCCT---TCT 111
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAGTAGGTGGCCCCCT---TCT 111
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAGTAGGTGGCCCCCT---TCT 110
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAG---GTGGACTCCT---TTT 107
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAG---GTGGCCCCCT---TTT 107
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAG---GTGGCTCCCT---TTT 107
 TTGGTCCCC--TGTAGCGAACCCCTGGTAG---GTGG--CCCT---TCT 105
 TTGGTCCCC--TATTAGCGAACCCCTGGTAG---GTGG--CCCT---TCT 105
 TTGGTCCCT--TATCATTGTAACCCCTGGTAG---GTGG--TCCT---TTT 105
 TCGGTTCCCT--CGTGTGCGAACCCCTGGTAG---GTGG--CCCC---TCT 131
 TTGGTCCCT--CGCTTGCGAACCCCTGGTAG---GTGG--CCCC---TCT 104
 TTGGTCCCT--CGTGTGCGAACCCCTGGTAG---GTGG--CCCC---TCT 104
 TCGGTTCCCT--TGTCCGCGAACCCCTGGTAG---GTGTCCGCTTAGATTC 110
 TCCATCCCC--TGTCCGCGAACCCCTGGTAG---GTGG--TCGC---CCT 179
 TCGGTTCCCT--TGTCCGCGAACCCCTGGTAG---GTGG--TCGC---CCT 104
 TCGGTTCCCT--TGTCCGCGAACCCCAAGGTAG---GTGG--CCGC---CCT 104
 TCGGTTCCCT--TGTCCGCGAACCCCAAGGTAG---GTGG--CCGC---CCT 104
 TAATTTCCCC--CGTTTGCGAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCT---TCT 105
 TAGGGCCCT--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCC---TCA 184
 TAGTGGCCCT--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCC---ACA 108
 TCGGGCCCT--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCC---TCG 108
 AAGGGCCCT--TGCTTGCAAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCC---TCA 106
 AAGGGCCCT--TGCTTGCAAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCC---TCA 106
 TAGGGCCCT--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCC---TCA 106
 CAGGGCCCT--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCC---TTA 108
 -AGGGCCCT--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGG--CTCC---TCA 105
 TTGGTCCCC--TGTCTGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CACC---TTA 122
 GTGGTCCCC--TGTCTGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CCCC---TTA 106
 TGGGTCCT--AGTCTGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CCCC---TTA 106
 T-GGTCCT--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CCCC---TTA 104
 TAGGTACCC--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--TCCC---TGA 106
 TGGGTCCT--TGTCTGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CACC---TGA 106
 TGGGTCCT--TGTGGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CCCC---TGA 107
 ATGGTCCCC--TATTTGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CCCC---TCA 136
 ATGGTCCCC--TATTTGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CCCC---TCA 134
 ATGGTCCCC--TATTTGCGAACCCAAGGTAG---GTGT--CCCC---TCA 133
 ATGATCCCC--TGTGGCGATCCCCGGGTG---TTGT--CCCC---TCA 107
 ATGATCCCC--TGTGGCGATCCCCGGGTG---TTGT--CCCC---TCA 107
 AGGATCCCC--TGTGGCGATCCCCAGGTAG---TTGT--CCCC---TCA 106
 CAGGGCCCT--TGTGGCGATCCCCAGGTAG---TTGT--CCCC---TCA 106
 AAGGGCCCT--TGTGGCGATCCCCAGGTAG---TTGT--CCCC---TCA 106
 AAGGGCCCT--TTTTGCGACCCCCATGGTAG---TTGT--CACC---TCA 106
 AAGGGCCCT--TCTTGCGATCCCCGGGTG---TTGT--CCCC---TCA 106
 AAGGGCCCT--TCTTGCGAACCCAGGTAG---TTGT--CCCC---TCA 106
 AAGGTCCCA---TTCTGCGAACCCAAGGTAG---GTGG--CCCC---TCA 107
 NNGGTCCNT---TTTNCCCCACCCAAGGGAN---NAAAACCC---TCN 149

*Apium nodiflorum**
Apium nodiflorum
Berula erecta
Oenanthe silaifolia
Oenanthe pimpinelloides
Eryngium campestre
Eryngium billardieri
Heteromorpha involucrata
Heteromorpha pubescens

AGGGTTCC--CACCGGCTACGA-AATT---GGGCGCGAAAGGCCAAG 212
 AGGGTTCC--CACCGGCTACGA-AATT---GGGCGCGAAAGGCCAAG 147
 TGGGTGCC--CACCTGCGCTACGA-AATT---GGGCGCGAAAGGCCAAG 148
 CGGGTGC--ACAGGCTACGA-AATC---GGGCGCGAAAGGCCAAG 146
 CGGGTGC--ACAGGCTACGA-AATC---GGGCGCGAAAGGCCAAG 146
 CGGGCGCT-CTCGGCC-ACAA-ACTCACCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 174
 CGGGCGCTGCTCGGCC-ACAA-ACTCACCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 172
 CGGGCGC-GCGACGGCGACGA-AACCACCCGGCGCGGGACGCGCCAAG 106
 CGGGCGC-GCGACGGCGACGA-AACCACCCGGCGCGGGACGCGCCAAG 106

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Bupleurum rotundifolium</i>	GTTGTGCC-CGCCGGCCCAAT-ATTAAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 162
<i>Bupleurum falcatum</i>	GTTGTGCC-CGCCGGCCC-AAA-ACTTAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 151
<i>Pimpinella purpurea</i>	AGTGTGCC-CATCGGCCGACGA-AATCAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Heptaptera anisoptera</i>	AGTGTGCC--ATCGGCCGACGA-AACCAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 151
<i>Anethum graveolens*</i>	ATGGTGGT-CACCGGCCCTACGA-AATCATCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 217
<i>Anethum graveolens</i>	ATGGTGGT-CACCGGCCCTACGA-AATCATCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 154
<i>Apium graveolens*</i>	TTGGTGGC-CACCGGCCCTACGA-A-TCATCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 235
<i>Apium graveolens</i>	TTGGTGGC-CACCGGCCCTACGA-A-TCATCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 152
<i>Ammi majus</i>	ATAGTGGC-CATCGGCCCTACGA-AATCATCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Ammi trifoliatum</i>	ATAGTGGC-CATCGGCCCTACGA-AATCATCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 169
<i>Petroselinum crispum</i>	GTAGTGGC-CATCGGCCCTACAA-AATCATCCGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Opopanax hispidus*</i>	CGGGTGGC-CATTGGCCTGCGA-AATCAGTCGGCGCGGAATGCGCCAAG 224
<i>Opopanax persicus</i>	CGGGTGGC-CATTGGCCTGCGA-AATCAGTCGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Opopanax hispidus*</i>	CGGGTGGC-CATTGGCCTGCGA-AATCAGTCGGCGCGGAATGCGCCAAG 232
<i>Opopanax hispidus</i>	TGGGTGGC-CATTTTCTGCAA-AATTATTGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Ferulago galbanifera</i>	GGGCAGC-CACTGGCCAGCAA-AATCATTTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 154
<i>Ferulago angulata</i>	CGGGTGGC-CACTGGCCATCAA-AATCATTTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Prangos pubularia</i>	CGGGCGGT-CACTGGCCAGCAA-AATCATTTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Prangos ferulacea</i>	CGGGCGGC-CACTGGCCAGCAA-AATCATTTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Bifora radians*</i>	TGGGTGGC-TGCTGGCC-TCAA-AATCAATTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 226
<i>Bifora radians</i>	TGGGTGGC-TGCTGGCC-TCAA-AATCAATTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 151
<i>Coriandrum sativum</i>	TGGGTGGC-CGCTGGCC-TCAA-AATCATTTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 152
<i>Peucedanum palimboides*</i>	CGGGTGGC-CACTGGCCTGCAA-AATCTTTCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 216
<i>Peucedanum palimboides*</i>	CGGGTGGC-CACTGGCCTGCAA-AATCTTTCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 218
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	CGGGTTCG-CACTGGCCTTCAA-AATCATTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Seseli gummiferum</i>	CGGGTGGC-CACTGGCCTTCAA-AATCATTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Seseli tortuosum</i>	CGGGTGGC-CACTGGCCTTCAA-CATCATTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Echinophora tenuifolia</i>	CGGGTGGC-CAATGTCTACATTAATCATTCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Echinophora tournefortii</i>	CGGGTGGC-CAATGTCTACATTAATCATTCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 154
<i>Conium maculatum*</i>	CGGGTGGC-CACTGGCCTGCAA-AATCATTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 182
<i>Conium maculatum*</i>	CGGGTGGC-CACTGGCCTGCAA-AATCATTGGGCGCGGAATGCGCCAAG 234
<i>Malabaila secacul</i>	TTGGGAGC-CACTAGCCTGCCA-AATCACTCGAGGGCGGGCATGCGCCAAG 158
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	TTGGGAGC-CACTAGCCTGCCA-AACCACTCGAGCGCGCATGCGCCAAG 159
<i>Malabaila secacul</i>	TTGAGAGC-CACTAGCCTGCCA-AATCACTCGAGCGCGCATGCGCCAAG 158
<i>Pastinaca sativa</i>	TTGGGAGC-CACTAGCCTGCCA-AATCACCCAGCGCGGTATGCGCCAAG 158
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	TTGGGAGC-CACTAGCCTGCCA-AATCACTCGAGCGCGGTATGCGCCAAG 159
<i>Pastinaca pampinellifolia</i>	TTGGGAGC-CACTAGCCTGCCA-AATCACTCGAGCGCGGTATGCGCCAAG 159
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	TTGGGGGC-CACTGGCCTGCAA-AATCACTCGAGCGCGGAATGCGCCAAG 155
<i>Heracleum lanatum</i>	TTGGGGGC-CACTGGCCTGCAA-AATCACTCGAGCGCGGAATGCGCCAAG 155
<i>Heracleum sphondylium</i>	CGGGGGGC-CACTGGCCTGCAA-ATTCACTCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Heracleum trachyloma</i>	CGGGGGGC-CACTGGCCTTCAA-AATCACTCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Zosima orientalis</i>	CGGGGGGC-CACTGGCCTTCAA-AATCACTCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Zosima absinthifolia</i>	CGGGGGGC-CACTGGCCTTCAA-AATCACTCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Malabaila aurea</i>	CCAGTGGC-CACCGGCCATGA-AATCATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 179
<i>Bunium bulbocastanum</i>	CCAGTGGC-CACCGGCCATGA-AATCATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 152
<i>Bunium microcarpum</i>	TCGGTGGT-TATCGGCTTATGA-AATCATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 152
<i>Scaligeria moreana</i>	CCGGTGGC-TGCCGGCTCCGA-AAACATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 152
<i>Scaligeria napiformis</i>	TAAGGGGC-CACCGGCCAACGA-AATCATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 158
<i>Pimpinella kotschyana</i>	TCGGTGGC-CACCGGCCAACGA-AATCATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 227
<i>Falcaria vulgaris*</i>	TCGGTGGC-CACYYGGCCCACGA-AATCATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 152
<i>Falcaria vulgaris</i>	TCGGTGGC-CACCGGCCAACGA-AATAATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 152
<i>Grammosciadium daucoides</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACGA-AATAATCCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 156
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACGA-AATCAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 156
<i>Peucedanum elegans</i>	CGGGTGTG-CATCGGCCAACGA-AATCAACTCGGCCGCTGACTGCGCCAAG 154
<i>Lecokia cretica</i>	CGGGTGTG-CATCGGCCAACGA-AATCAACTCGGCCGCTGACTGCGCCAAG 154
<i>Torilis japonica*</i>	CGGATGTC-CACTGGCCGACAA-AATCAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 156
<i>Torilis arvensis</i>	CGGATGTC-CACCGGCCAACAA-AATCAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 156
<i>Torilis japonica</i>	CGGATGTC-CACCGGCCAACAA-AATCAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 153
<i>Astradaucus orientalis</i>	TGGGT-TC-CCTCGCTTAATAA-AATCAACTCGGCCGCTGACTGCGCCAAG 169
<i>Astrodaucus littoralis</i>	TGGGTGTC-CCCTGCTTAATAA-AATCAACTCGGCCGCTGACTGCGCCAAG 154
<i>Turgenia latifolia</i>	CGGGGGTC-CACTGCTAACGA-AATCAACTGGGCGTTAGACGCGCCAAG 154
<i>Turgenia liseaeoides</i>	TGGGTGTC-CACTGCTTAATGA-AATCAACTCGGCCGCTAATGCGCCAAG 152
<i>Caucalis platycarpos</i>	CGGGTGTG-CGCGCTGCAA-AATCAACCGGGCGCGGAATGCGCCAAG 154
<i>Daucus carota</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACAT-AATCAACCGGGCGCGTTATTGCGCCAAG 154
<i>Pseudorlaya pumila</i>	TGGGTGTC-CACTGGCCAATGA-AATCAACTCGGCCGCTGACTGCGCCAAG 155
<i>Daucus littoralis</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACGA-AAACAACCGGGCGCGCTGACTGCGCCAAG 184
<i>Laserpitium hispidum</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACGA-AAACAACCGGGCGCGCTGACTGCGCCAAG 182
<i>Cuminum cyminum</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACGA-AATCAACCGGGCGCGCTGACTGCGCCAAG 181
<i>Laserpitium carduchorum</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACAA-AATCAACTGGGCGCTGACTGCGCCAAG 155
<i>Laserpitium petrophilum</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACAA-AATCAACTGGGCGCTGACTGCGCCAAG 155
<i>Ferula orientalis</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACAA-AATCAACTGGGCGCTGACTGCGCCAAG 155
<i>Ferula halophila</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACAA-AATCAACTGGGCGCTGACTGCGCCAAG 155
<i>Ferula coskunii</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACAA-AATCAACTGGGCGCTGACTGCGCCAAG 155
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACAA-AATCAACTGGGCGCTGACTGCGCCAAG 155
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	CGGGTGTG-CACCGGCCAACAA-AATCAACTGGGCGCTGACTGCGCCAAG 155

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Chaerophyllo elegans</i>	CGGGTGTC-AACCAGCCAAACA-AATCAACTGGGCGCTGACTGCGCCAAG	154
<i>Scandix pecten-veneris</i>	CGGG-GTC-GGCAGCCAAAAA-AATCAACTGGGCGCTAAGTGCAGCAAG	153
<i>Scandix iberica</i>	CAGG-GCC-GGCTAGCCAAAAA-ATTCAACTGGGCGCTAAGTGCAGCAAG	153
<i>Anthriscus kotschy</i>	CGGGTGTC-AACCAGCCAACTA-AATCAACCAGGCGCTGACTGCGCCAAG	154
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	CGGGTGTC-AACCAGCCAAATA-AATCAACCAGGCGCTGACGGGCCAAAG	154
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	CGGGTGTC-AACCAGCCAAATA-AATCAACCAGGCGCTGACGGGCCAAAG	151
<i>Artemia squamata</i>	CGGGCGTC-CGCCGGCCAAACA-AATCAACTGGGCGCTGCGCCAAG	155
<i>Artemia squamata*</i>	CGGGCGTC-CGCCGGCCAAACA-AATCAACTGGGCGCTGCGCCAAG	197
	*	*****
	***	*****
<i>Apium nodiflorum*</i>	GA-ATGTAAAA-CTGA--ATTGACAGTGC-GCTTCTT-GTT--CGCAGGA	254
<i>Apium nodiflorum</i>	GA-ATGTAAA-CTGA--ATTGACAGTGC-GCTTCTT-GTT--CGCAGGA	189
<i>Berula erecta</i>	GA-AAGTCGAA-CTGA--ATTGACAGCGC-ACCTCCT-GTA--CCGAGGA	190
<i>Oenanthe silaifolia</i>	GA-AAGTAAA-TTGA--AATGACAGCGC-GCTTCAT-GTA--CGCTTGA	188
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	GA-AAGTAAA-TTGA--AATGACAGCGC-GCTTCAT-GTA--CGCTTGA	188
<i>Eryngium campestre</i>	GA-AATA-GAA-ACGA--ACTGACGCTTG-TCGCCCCCGTT--CGCGGGC	216
<i>Eryngium billardieri</i>	GA-AATA-GAA-ACGA--ACTGACGCTTG-TGCCCGGTTGCCGGGC	215
<i>Heteromorpha involucrata</i>	GA-AGTCTGAA-CCGA--ACTGTACGTCT-CCTCCCCCGTC--CGCGGGC	149
<i>Heteromorpha pubescens</i>	GA-AGTCTGAA-CCGA--ACTGTACGTCT-CCTCCCCCGTC--CGCGGGC	149
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	GA-AATTGAAA-TTGA--TTAGGACGTCT-CCTCCCC-GTT--TACGGGG	204
<i>Bupleurum falcatum</i>	GA-AACCGAAA-CTGA--ACAGATGCTC-CGGCCC-GTT--TGGGGGG	193
<i>Pimpinella purpurea</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGACAGTCT-CCTTCCC-TTT-CATGGGA	195
<i>Heptaptera anisoptera</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGACAGTCT-CCTTCCC-TTT-CACGGGA	193
<i>Anethum graveolens*</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGACAGTCT-CCTTCCC-GTTAG--CGGGC	259
<i>Anethum graveolens</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGACAGTCT-CGATCCC-GTTAG--CGGGC	196
<i>Apium graveolens*</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGACAGTCT-GCAACCC-GTTAG--GGGC	276
<i>Apium graveolens</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGACAGTCT-GCAACCC-GTTAG--GGGC	193
<i>Ammi majus</i>	GA-ATTTTAAA-TTGA--ATTGTACATTT-GCTTCCC-GTTAG--CGGGC	195
<i>Ammi trifoliatum</i>	GA-ATTTTAAA-TTGA--ATTGTACATTT-GCTTCCC-GTTAG--CGGGC	211
<i>Petroselinum crispum</i>	GA-ACTTTAAA-TTGA--ATTGTACATTC-GCTTCCC-GTTAG--CGGGC	195
<i>Opopanax hispidus*</i>	GA-ACTTTAAA-TTGA--ATTGTACGCTC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	266
<i>Opopanax persicus</i>	GA-ACTTTAAA-TTGA--ATTGTACGCTC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	195
<i>Opopanax hispidus*</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGATCGCTC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	274
<i>Opopanax hispidus</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGATCGCTC-GCGTCCC-CTTAG--CGGGC	195
<i>Ferulago galbanifera</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGATCGCTC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	196
<i>Ferulago angulata</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGATCGCTC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	195
<i>Prangos pabularia</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGATCGCTC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	194
<i>Prangos ferulacea</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGATCGCTC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	195
<i>Bifora radians*</i>	TA-ACTTAA-CTGA--ATTGATCGCTC-GCATCCC-GTTAT--CGGGC	268
<i>Bifora radians</i>	TA-ACTTAA-CTGA--ATTGATCGCTC-GCATCCC-GTTAT--CGGGC	193
<i>Coriandrum sativum</i>	GA-ACCTGAAA-TTGA--ATTGATCGCTC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	194
<i>Peucedanum palimboides*</i>	GA-CCTTAA-CTGA--ATTGTATGTCC-GTATCCC-GTTAG--CGGGC	258
<i>Peucedanum palimboides*</i>	GA-CCTTAA-CTGA--ATTGTACGTCC-GCATCCC-GTTAG--CGGGC	260
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	GA-CCTTAA-CTGA--ATTGTACGTCC-GTATCCC-GTTAG--CGGGC	196
<i>Seseli gummiferum</i>	GA-CCTTAA-CTGA--ATTGTATGTCC-GTATCCC-GTTAG--CGGGC	195
<i>Seseli tortuosum</i>	GA-CCTTAA-CTGA--ATTGTACGTCC-GTATCCC-GTTAG--CGGAGA	195
<i>Echinophora tenuifolia</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-ATTAG--TGGGA	195
<i>Echinophora tournefortii</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-ATTAG--TGGGA	196
<i>Conium maculatum*</i>	GA-ACATAAA-CTGA--ATTGTACGCC-GCTTCCC-GTTAA--CGGGC	224
<i>Conium maculatum*</i>	GA-ACATAAA-CTGA--ATTGTACGCC-GCTTCCC-GTTAA--CGGGC	276
<i>Malabaila secacul</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GGTAG--CGGGC	200
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GGTAG--CGGGC	201
<i>Malabaila secacul</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GGTAG--CGGGC	200
<i>Pastinaca sativa</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GGTAG--CGGGC	200
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GGTAG--CGGGC	201
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GGTAG--CGGGC	201
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GGTAG--CGGGC	200
<i>Heracleum lanatum</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GGTAG--CGGGC	197
<i>Heracleum sphondylium</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GTAG--CGGGC	197
<i>Heracleum trachyloma</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GTAG--CGGGC	197
<i>Zosima orientalis</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GTAG--CGGGC	195
<i>Zosima absinthifolia</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GTAG--CGGGC	195
<i>Malabaila aurea</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTACGTCT-GCATCCC-GTAG--CGGGC	195
<i>Bunium bulbocastanum</i>	GA-AAATAAA-CTGA--ATTG-ACGTCC-C-TTCCC-GTTAG--CGGGC	220
<i>Bunium microcarpum</i>	GA-AAATAAA-CTGA--ATTG-ACGTCC-C-TTCCC-GTTAG--CGGGC	192
<i>Scaligeria moreana</i>	GA-AAATAAA-CTGA--ATTG-ACGTCC-GCTCCC-GTTAG--CGGGT	193
<i>Scaligeria napiformis</i>	GA-AATTAAAA-CYGA--ATTG-ATGTC-GCTCCC-GTTAG--CGGGA	193
<i>Pimpinella kotschyana</i>	GA-ACTTAA-CTGA--ATTGTATGTCT-GCTTCCC-GTTAG--CGGGC	200
<i>Falcaria vulgaris*</i>	GA-AATTAAA-CTGA--ATTG-ATGACC-GCTTCCC-GTTAG-CGGGT	269
<i>Falcaria vulgaris</i>	GA-AATTAAA-CTGA--ATTG-ATGACC-GCTTCCC-GTTAG-CGGGT	193
<i>Grammosciadium daucoides</i>	GA-AATTAAA-CTGA--ATTG-ATGACC-ACCTCCC-GATACT-CGGGC	194
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	GA-AATTAAA-CTGA--ATTG-ATGACC-ACCTCCC-GATACT-CGGGC	194
<i>Peucedanum elegans</i>	GA-AATTAAA-CTGA--ATTG-ATGACC-ACCTCCC-GATACT-CGGGC	194
<i>Lecokia cretica</i>	GA-AATCAATA-CTGA--ATTGTACGTTT-GCTTCTC-GTTCG--CGGGA	195

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Torilis japonica*</i>	GATAACTAATA-CAGA--ATTGTACGCTC-GCTTCTC-GTCG--CGGGC 275
<i>Torilis arvensis</i>	GACAACTAATA-CAGA--ATTGTACGTT-CGACTC-GTCG--CGGGC 199
<i>Torilis japonica</i>	GATAACTAATA-CAGA--ATTGTACGTT-CGTTCTC-GTCG--CGGGC 199
<i>Astradaucus orientalis</i>	GA-AATTAATA-CAGA--ATTGTTCGTCA-GCTTCTC-GTCG--CGGGC 196
<i>Astrodaucus littoralis</i>	GA-AATTAATA-CAGA--ATTGTTCGTCA-GCTTCTC-GTCG--CGGGC 196
<i>Turgenia latifolia</i>	GA-AATTAATA-TATACTATTGTCGTTT-GCTTCTC-GTCA--CGGGC 200
<i>Turgenia lisaeoides</i>	GA-AATTAATA-TATACTATTGTCGTTT-GCTTCTC-GTCA--CGGGC 200
<i>Caucalis platycarpus</i>	GA-AATTAATA-AAGA--ATTGTTCGTTC-GCTTCTC-GTCA--CGGGC 195
<i>Daucus carota</i>	GA-AGTAAATA-ATGA--ATTGTTCGTTC-GCTTCTC-GTCG--CGGGA 211
<i>Pseudorlaya pumila</i>	GA-AGTAAATA-ATGA--ATTGTTCGTCC-GCATCTC-GTCG--CGGGA 196
<i>Daucus littoralis</i>	GA-ACTAATA-TTGA--ATTGTTCGTCC-GCATCCC-GTCA--CGGGA 196
<i>Laserpitium hispidum</i>	GA-AGTTAAATA-ATGA--ATTGTTCGTTC-GCATCTC-GTCG--CGGGA 194
<i>Cuminum cyminum</i>	GA-AGTTAAATA-AAGA--ATTGTTCGTTC-GCTTCTC-GTCG--CGCGA 196
<i>Laserpitium carduchorum</i>	GA-AGTTAAATA-ATGA--ATTGTTCGTTC-GCTTCTT-GTCG--CAGGA 196
<i>Laserpitium petrophilum</i>	GA-AGTTAAATA-ACGA--ATTGTTCGTTC-GCTTCTC-GTCA--CGGGA 197
<i>Ferula orientalis</i>	GA-AACTAATA-CCGA--ATTGTTCGTCA-GCTTCTC-GTCG--CGGG 225
<i>Ferula halophila</i>	GA-AACTAATA-CCGA--ATTGTTCTC-GCTTCTC-GTCG--CGGG 223
<i>Ferula coskunii</i>	GA-AATTAATA-CTGA--ATTGTTCGTC-GCTTCTC-GTCG--CGGGC 222
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	GA-AATTAATA-CTGA--ATTGTCGCTTC-GCTTCTC-GTCG--CGGGC 197
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	GA-AATTAATA-CTGA--ATTGTCGCTTC-GCTTCTC-GTCG--CGGGC 197
<i>Chaerophyllum elegans</i>	GA-AATTAATA-CTGA--ATTGTCGCTC-GCTTCTC-GTCG--CGGGC 196
<i>Scandix pecten-veneris</i>	GA-ATTTACA-TTGA--ATTGATCTGTTTGCTTCTC-GTCG--CGGGC 196
<i>Scandix iberica</i>	GA-ATTAAACA-TTGA--ATTGATCTGTTTGCTTCTC-GTCG--CGGGC 195
<i>Anthriscus kotschyi</i>	GA-AATTAATA-TTGA--TTGATTGTTT-GCTTCTC-GTCG--CGGGT 196
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	GA-AATTAATA-TTGA--ATTGATTGTTA-GCTTCTC-GTCG--CGGGA 196
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	GG-AAATAATA-CTGA--ATTGACTGTTT-CGACTC-GTCG--CGGGT 193
<i>Artemisia squamata</i>	GA-AATGATTA-CCGA--ACTGTCGCTC-GCTTCTC-GTCG--CGGGA 197
<i>Artemisia squamata*</i>	GA-AATGATTA-CNNA--ANTGTTCGCTC-GCTTCNC-GNTCG--CGGGA 239
* * *	*
<i>Apium nodiflorum*</i>	AG----TGT-CG-TCATTCTGAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 295
<i>Apium nodiflorum</i>	AG----TGT-CG-TCATTCTGAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 230
<i>Berula erecta</i>	AG----CG-CG-TCATTCTGAAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 232
<i>Oenanthe silaifolia</i>	AG----TGC-CG-TCATTCTGAAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 229
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	AG----TGC-CG-TCATTCTGAAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 229
<i>Eryngium campestre</i>	GG--CGTCGG-CG-TCTTTCAGAAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 260
<i>Eryngium billardieri</i>	GGCCGCTCGG-CGGTCTTCAGAAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 262
<i>Heteromorpha involucrata</i>	GG--CGGCGG-CG-TCTCTCGAAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 193
<i>Heteromorpha pubescens</i>	GG--CGGCGG-CG-TCTCTCGAAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 193
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	TG---GCGT-AA-TCCTCTGAGA-AACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 246
<i>Bupleurum falcatum</i>	GG---TCGA-CA-TCCTCTGAGA-AACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 235
<i>Pimpinella purpurea</i>	AGA----GG-TG-TCTTTCTGAAA-CACAAA-CGACTCTCGCAACGGA 236
<i>Heptaptera anisoptera</i>	AGA----GG-CG-TCTTTCTGAAA-AACA----- 215
<i>Anethum graveolens*</i>	ATC----GAACG-TCATTCCAAA-CACAAA-CGACTCTCGACAACGGA 300
<i>Anethum graveolens</i>	ATC----GAACG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 237
<i>Apium graveolens*</i>	GCC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 316
<i>Apium graveolens</i>	GGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 233
<i>Ammi majus</i>	AGC----AA-TG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 235
<i>Ammi trifoliatum</i>	AGC----AA-TG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 251
<i>Petroselinum crispum</i>	AGC----AA-TG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 235
<i>Opopanax hispidus*</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 306
<i>Opopanax persicus</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 235
<i>Opopanax hispidus*</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 314
<i>Opopanax hispidus</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 235
<i>Ferulago galbanifera</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 236
<i>Ferulago angulata</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA----- 217
<i>Prangos pubularia</i>	AGC----GA-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 234
<i>Prangos ferulacea</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 235
<i>Bifora radians*</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-AACAA-CGACTCTCGACAACGGA 308
<i>Bifora radians</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-AACAA----- 215
<i>Coriandrum sativum</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-AACAA----- 216
<i>Peucedanum palimboides*</i>	AAC----GG-TG-TCGTTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 298
<i>Peucedanum palimboides*</i>	AAC----GG-TG-TCGTTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 300
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	AGC----GG-CG-TCGTTCTAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 236
<i>Seseli gummiferum</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCTAAA-CATGA-TGACTCTCGACAACGGA 235
<i>Seseli tortuosum</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCTAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 235
<i>Echinophora tenuifolia</i>	AGC----GA-CG-CCATTCCAAA-CACA----- 217
<i>Echinophora tournefortii</i>	AGC----GG-CG-CCATTCCAAA-CACA----- 218
<i>Conium maculatum*</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 264
<i>Conium maculatum*</i>	AGC----GG-CG-TCATTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 316
<i>Malabaila secacul</i>	AGC----GG-CG-TCTTTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 240
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	AGC----GG-CG-TCTTTCCAAA-CACAA-CGACTCTCGACAACGGA 241

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Malabaila secacul</i>	AGC-----GA-CG-TCTTTCCAAAA-CACA-----	222
<i>Pastinaca sativa</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCAAAA-CACA-----	222
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCGAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	241
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCAAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	241
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCAAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	240
<i>Heracleum lanatum</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCAAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	237
<i>Heracleum sphondylium</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCAAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	219
<i>Heracleum trachyloma</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCAAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	237
<i>Zosima orientalis</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCAAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	235
<i>Zosima absinthifolia</i>	AGC-----GG-CG-TCTTTCCAAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	235
<i>Malabaila aurea</i>	AGC----AG-CG-TCTTTCAAGAA-CACAA--TGACTCTCGACAACGGA	235
<i>Bunium bulbocastanum</i>	AGT----GG-TG-TCATTCCGAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	261
<i>Bunium microcarpum</i>	AGT----GG-TG-TCATTCCGAAA-CACAA-----	215
<i>Scaligeria moreana</i>	AGTTG---GG-TG-TCATTCCAAAA-CACT-----	217
<i>Scaligeria napiformis</i>	AGT----GG-CG-TCATTCCAAAA-CACAA-----	216
<i>Pimpinella kotschyana</i>	AGC----GG-CG-TCAATTCA-AAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	239
<i>Falcaria vulgaris*</i>	AGT----GG-CG-TCATTCTAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	310
<i>Falcaria vulgaris</i>	AGT----GG-CG-TCATTCTAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	234
<i>Grammosciadium daucoides</i>	TAC----GG-CG-TCATTCTAAA-CACAA--CGA-TCTCGACAACGGA	234
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	TGC----GG-CG-TCATTCTAAA-AACA-----	216
<i>Peucedanum elegans</i>	TGT----GG-CG-TCATTCTAAA-CACAA--CGACTCTCGACAACGGA	235
<i>Lecokia cretica</i>	AGC----GG-CG-ACATTCCGAAA-CACAA--CGACTCTCGGCAACGGA	236
<i>Torilis japonica*</i>	GGC----GG-CG-TCAGTCTGAAA-CACAA--CGACTCTCGGCAACGGA	316
<i>Torilis arvensis</i>	AGC----GG-CG-TCAGTCTGAAA-CACAA--CGACTCTCGGCAACGGA	240
<i>Torilis japonica</i>	AGC----GG-CG-TCAGTCTGAAA-CACAA--CGACTCTCGGCAACGGA	240
<i>Astradaucus orientalis</i>	AGC----GA-CG-TCAGTCTGAAA-CACAA--CGACTCTCGGCAACGGA	237
<i>Astrodaucus littoralis</i>	AGC----GA-CG-TCAGTCTGAAA-CACAA--CGACTCTCGGCAACGGA	237
<i>Turgenia latifolia</i>	GGC----GG-CG-ACGGTCTAAA-CA-AAT-----	223
<i>Turgenia lisaeoides</i>	GGC----GG-CG-ACAGTCTAAA-CA-AA-----	222
<i>Caucalis platycarpos</i>	AGC----GG-CG-TCAGTTGAAA-CA-AAA-CGACTCTCGGCAACGGA	235
<i>Daucus carota</i>	AGT----GG-CG-GCGTCTCAA-CACAAATGACTCTCGGCAACGGA	253
<i>Pseudorlaya pumila</i>	AGT----GG-CG-GCAGTCTAAA-CACAA-TGACTCTCGGCAACGGA	237
<i>Daucus littoralis</i>	AGT----GG-CG-GCAGTCTATAA-CACAAATGACTCTCGGCAACGGA	238
<i>Laserpitium hispidum</i>	GGC----GG-CG-GCAGTTGAAA-CACAAATGACTCTCGGCAACGGA	236
<i>Cuminum cyminum</i>	AGC----GA-AG-TCAGTTGAAA-CACAA-TGACTCTCGGCAACGGA	237
<i>Laserpitium carduchorum</i>	AGT----GG-CG-TCAGTCTCAA-CACAA-CGACTCTCGGCAACGGA	237
<i>Laserpitium petrophilum</i>	AGC----GG-CG-CCAGTCCGAAA-CACAA-CGACTCTCGGCAACGGA	238
<i>Ferula orientalis</i>	AGC----GG-CG-TCAGTCTGAAA-CACAA-CGACTCTCGGCAACGGA	266
<i>Ferula halophila</i>	AGC----GG-CG-TCAGTCTGAAA-CACAA-CGACTCTCGGCAACGGA	264
<i>Ferula coskunii</i>	AGC----GG-CG-TCAGTCTGAAA-CACAA-CGACTCTCGGCAACGGA	263
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	AGC----GA-CG-TCAGTCTGAAA-CACA-----	219
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	AGC----GA-CG-TCAGTCTGAAA-CACA-----	219
<i>Chaerophyllum elegans</i>	AGC----GG-CG-TCAGTCTGAAA-CACA-----	218
<i>Scandix pecten-veneris</i>	GGC----AG-CG-TCATTCTAAA-CCCA-----	218
<i>Scandix iberica</i>	GGC----AG-CG-TCAGTCTAAA-CACA-----	217
<i>Anthriscus kotschyana</i>	AGC----GG-CG-TCAATCTGAAA-CACA-----	218
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	AGC----GG-CG-TCAATCTGAAA-CACA-----	218
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	AGC----GG-CG-TCAATCTGAAA-CACA-----	215
<i>Artemia squamata</i>	AGT----GG-CG-TCAGTACGAAA-CACA-----	219
<i>Artemia squamata*</i>	AGT----GG-CG-TCAGTACGAAA-CACAA-TGACTCTCGGCAACGGA	280
* *		
<i>Apium nodiflorum*</i>	TATCCCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	344
<i>Apium nodiflorum</i>	TATCCCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	279
<i>Berula erecta</i>	TATCCCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	281
<i>Oenanthe silaifolia</i>	TATCCCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	278
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	TATCCCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	278
<i>Eryngium campestre</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	309
<i>Eryngium billardieri</i>	TCTCCCGGCTCTCGCGCTCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	312
<i>Heteromorpha involucrata</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	242
<i>Heteromorpha pubescens</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	242
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	TATCCCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	295
<i>Bupleurum falcatum</i>	TATCCCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	284
<i>Pimpinella purpurea</i>	TATCCCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	285
<i>Heptaptera anisoptera</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	349
<i>Anethum graveolens*</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	286
<i>Anethum graveolens</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	365
<i>Apium graveolens*</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	282
<i>Apium graveolens</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	284
<i>Ammi majus</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	300
<i>Ammi trifoliatum</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	284
<i>Petroselinum crispum</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	284
<i>Opananax hispidus*</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	355
<i>Opananax persicus</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	284
<i>Opananax hispidus*</i>	TATCTCGGCTCTCGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTG	363

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Opopanax hispidus</i>	TATCTCGGCTCTGCA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Ferulago galbanifera</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	285
<i>Ferulago angulata</i>	-----	
<i>Prangos pubularia</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	283
<i>Prangos ferulacea</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Bifora radians*</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	357
<i>Bifora radians</i>	-----	
<i>Coriandrum sativum</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	347
<i>Peucedanum palimboides*</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	349
<i>Peucedanum palimboides*</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	285
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Seseli gummiferum</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Seseli tortuosum</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-----	
<i>Echinophora tournefortii</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	313
<i>Conium maculatum*</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	365
<i>Conium maculatum*</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	289
<i>Malabaila secacul</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	290
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-----	
<i>Malabaila secacul</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	290
<i>Pastinaca sativa</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	290
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	290
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	289
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	286
<i>Heracleum lanatum</i>	-----	
<i>Heracleum sphondylium</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	286
<i>Heracleum trachyloma</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Zosima orientalis</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Zosima absinthifolia</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Malabaila aurea</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Bunium bulbocastanum</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	310
<i>Bunium microcarpum</i>	-----	
<i>Scaligeria moreana</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	288
<i>Scaligeria napiformis</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	359
<i>Pimpinella kotschyana</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	283
<i>Falcaria vulgaris*</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	283
<i>Falcaria vulgaris</i>	-----	
<i>Grammosciadium daucooides</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	285
<i>Peucedanum elegans</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	285
<i>Lecokia cretica</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	285
<i>Torilis japonica*</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	365
<i>Torilis arvensis</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	289
<i>Torilis japonica</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	289
<i>Astradaucus orientalis</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	286
<i>Astrodaucus littoralis</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	286
<i>Turgenia latifolia</i>	-----	
<i>Turgenia lisaeoides</i>	TATCTCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	284
<i>Caucalis platycarpos</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	302
<i>Daucus carota</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	286
<i>Pseudorlaya pumila</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	287
<i>Daucus littoralis</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	285
<i>Laserpitium hispidum</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	285
<i>Cuminum cyminum</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	286
<i>Laserpitium carduchorum</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	286
<i>Laserpitium petrophilum</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	287
<i>Ferula orientalis</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	315
<i>Ferula halophila</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	313
<i>Ferula coskunii</i>	TATCCGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	312
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	-----	
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	-----	
<i>Chaerophyllum elegans</i>	-----	
<i>Scandix pecten-veneris</i>	-----	
<i>Scandix iberica</i>	-----	
<i>Anthriscus kotschy</i>	-----	
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	-----	
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-----	
<i>Artemia squamata</i>	-----	
<i>Artemia squamata*</i>	TATCTGGCTCTCGA-TCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGG	329
 <i>Apium nodiflorum*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG	392
<i>Apium nodiflorum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG	327
<i>Berula erecta</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG	329

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Oenanthe silaifolia</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 326
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 326
<i>Eryngium campestre</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 357
<i>Eryngium billardieri</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 360
<i>Heteromorpha involucrata</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 290
<i>Heteromorpha pubescens</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 290
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 343
<i>Bupleurum falcatum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Pimpinella purpurea</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 333
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-----
<i>Anethum graveolens*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 397
<i>Anethum graveolens</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Apium graveolens*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 413
<i>Apium graveolens</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 330
<i>Ammi majus</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Ammi trifoliatum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 348
<i>Petroselinum crispum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Opopanax hispidus*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 403
<i>Opopanax persicus</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Opopanax hispidus*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 411
<i>Opopanax hispidus</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Ferulago galbanifera</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 333
<i>Ferulago angulata</i>	-----
<i>Prangos pabularia</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATTGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 331
<i>Prangos ferulacea</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Bifora radians*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 405
<i>Bifora radians</i>	-----
<i>Coriandrum sativum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 395
<i>Peucedanum palimboides*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 397
<i>Peucedanum palimboides*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 333
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Seseli gummiferum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Seseli tortuosum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-----
<i>Echinophora tournefortii</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 361
<i>Conium maculatum*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 413
<i>Conium maculatum*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 337
<i>Malabaila secacul</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 338
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-----
<i>Malabaila secacul</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 338
<i>Pastinaca sativa</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 338
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 338
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 337
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Heracleum lanatum</i>	-----
<i>Heracleum sphondylium</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Heracleum trachyloma</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Zosima orientalis</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Zosima absinthifolia</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Malabaila aurea</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 358
<i>Bunium bulbocastanum</i>	-----
<i>Bunium microcarpum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 336
<i>Scaligeria moreana</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 407
<i>Scaligeria napiformis</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 331
<i>Pimpinella kotschyana</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 331
<i>Falcaria vulgaris*</i>	-----
<i>Falcaria vulgaris</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Grammosciadium daucoides</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 333
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 413
<i>Peucedanum elegans</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 337
<i>Lecokia cretica</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 337
<i>Torilis japonica*</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 337
<i>Torilis arvensis</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 337
<i>Torilis japonica</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Astradaucus orientalis</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Astrodaucus littoralis</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Turgenia latifolia</i>	-----
<i>Turgenia lissaeoides</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 332
<i>Caucalis platycarpos</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 350
<i>Daucus carota</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Pseudorlaya pumila</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 335
<i>Daucus littoralis</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 333
<i>Laserpitium hispidum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Cuminum cyminum</i>	-----

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Laserpitium carduchorum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 334
<i>Laserpitium petrophilum</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 335
<i>Ferula orientalis</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 363
<i>Ferula halophila</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 361
<i>Ferula coskunii</i>	TGTGAATTGCAG-AATCCCGTGAACCATCGAGTCTTGAAACG-CAAGTTG 360
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	-----TCTT-----GTTG 227
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	-----TCTT-----GGTG 227
<i>Chaerophyllum elegans</i>	-----TCTT-----GTTG 226
<i>Scandix pecten-veneris</i>	-----TCTT-----GTTG 226
<i>Scandix iberica</i>	-----TCTT-----GTTG 225
<i>Anthriscus kotschy</i>	-----TCTT-----GTTG 226
<i>Anthriscus sylvestris</i> subsp. <i>syl</i>	-----TATA-----GTCG 226
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-----TTTT-----GTTG 223
<i>Artemia squamata</i>	
<i>Artemia squamata*</i>	TGTGAATTGCTTANTCCCGTGAACCATCGAGTCTTTTTTCAGTTG 379
<i>Apium nodiflorum*</i>	CGCCCGAGGCCATCAGGCTAAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 442
<i>Apium nodiflorum</i>	CGCCCGAGGCCATCAGGCTAAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 377
<i>Berula erecta</i>	CGCCGTAGGCCACTAGGCTAAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCT 379
<i>Oenanthe silaifolia</i>	CGCCGTAGGCCATTAGGCTAAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCT 376
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	CGCCGTAGGCCATTAGGCTAAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCT 376
<i>Eryngium campestre</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 407
<i>Eryngium billardieri</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCGAAGGGAGTCGGCCTGGGTGTCACGCATCG 410
<i>Heteromorpha involucrata</i>	CGCCCGAAGGCCACCAGGCCAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 340
<i>Heteromorpha pubescens</i>	CGCCCGAAGGCCACCAGGCCAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 340
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	CGCCCGATGCCATTAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGTAAAG 393
<i>Bupleurum falcatum</i>	CGCCCGATGCCATTAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGTATAAG 382
<i>Pimpinella purpurea</i>	CGCCCGAAGTCACTAGGCTAGGGCACGCTGGGTGTCATGCATCG 383
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-----TCG 218
<i>Anethum graveolens*</i>	CGCCCGAAGCCAATAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACACATT 447
<i>Anethum graveolens</i>	CGCCCGAAGCCAATAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACACATT 384
<i>Apium graveolens*</i>	CGCCCGAAGCCAATAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACACATT 463
<i>Apium graveolens</i>	CGCCCGAAGCCAATAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACACATT 380
<i>Ammi majus</i>	CGCCCGAAGCCAATAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCAATT 382
<i>Ammi trifoliatum</i>	CGCCCGAAGCCAATAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCAATT 398
<i>Petroselinum crispum</i>	CGCCCGAAGCCAATAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCAATT 382
<i>Opopanax hispidus*</i>	CGCCCAAAGCCACTAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 453
<i>Opopanax persicus</i>	CGCCCAAAGCCACTAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 382
<i>Opopanax hispidus*</i>	CGCCCAAAGCCACTAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 461
<i>Opopanax hispidus</i>	CGCCCAAAGCCACTAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGTATTG 382
<i>Ferulago galbanifera</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 383
<i>Ferulago angulata</i>	-----TCG 220
<i>Prangos pubularia</i>	CGCCCGAAGCCATCAGGTTAGGGATCGTCCTGGGTGTCACGCATCG 381
<i>Prangos ferulacea</i>	CGCCCGAAGCCATCAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 382
<i>Bifora radians*</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 455
<i>Bifora radians</i>	-----TCG 218
<i>Coriandrum sativum</i>	-----TTG 219
<i>Peucedanum palimboides*</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 445
<i>Peucedanum palimboides*</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 447
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGTTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 383
<i>Seseli gummiferum</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCACCG 382
<i>Seseli tortuosum</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 382
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-----TTG 220
<i>Echinophora tournefortii</i>	-----TTG 221
<i>Conium maculatum*</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 411
<i>Conium maculatum*</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 463
<i>Malabaila secacul</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 387
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATTG 388
<i>Malabaila secacul</i>	-----TTC 225
<i>Pastinaca sativa</i>	-----TTC 225
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACACATT 388
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATT 388
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATT 387
<i>Heracleum lanatum</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATT 384
<i>Heracleum sphondylium</i>	-----TTC 222
<i>Heracleum trachyloma</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATT 384
<i>Zosima orientalis</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATT 382
<i>Zosima absinthifolia</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATT 382
<i>Malabaila aurea</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATT 382
<i>Bunium bulbocastanum</i>	CGCCCGAAGCCTAT-GGCTAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG 407
<i>Bunium microcarpum</i>	-----TTC 218
<i>Scaligeria moreana</i>	-----TTC 220
<i>Scaligeria napiformis</i>	-----TCG 219

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Pimpinella kotschyana</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	386
<i>Falcaria vulgaris*</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	457
<i>Falcaria vulgaris</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	381
<i>Grammosciadium daucoides</i>	CGCCCGAAACCATTAGGTTGAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGTATCG	381
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	-----TCG 219	
<i>Peucedanum elegans</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGTTGAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGTATCG	382
<i>Lecokia cretica</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCTGAGGGCACGTCCTGGGTGTCACGCATCG	383
<i>Torilis japonica*</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	463
<i>Torilis arvensis</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	387
<i>Torilis japonica</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	387
<i>Astradaucus orientalis</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	384
<i>Astrodaucus littoralis</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	384
<i>Turgenia latifolia</i>	-----CG 225	
<i>Turgenia lisaeoides</i>	-----CG 224	
<i>Caucalis platycarpos</i>	CGCCCGAAGCCACTAGGCTGAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	382
<i>Daucus carota</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	400
<i>Pseudorlaya pumila</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	384
<i>Daucus littoralis</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCTTAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	385
<i>Laserpitium hispidum</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCTTAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATTG	383
<i>Cuminum cyminum</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCTGAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	384
<i>Laserpitium carduchorum</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACACATT	384
<i>Laserpitium petrophilum</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCCAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	385
<i>Ferula orientalis</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCTGAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	413
<i>Ferula halophila</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCTGAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	411
<i>Ferula coskunii</i>	CGCCCGAAGCCATTAGGCTGAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACGCATCG	410
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	C-----228	
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	C-----228	
<i>Chaerophyllum elegans</i>	C-----227	
<i>Scandix pecten-veneris</i>	C-----227	
<i>Scandix iberica</i>	C-----226	
<i>Anthriscus kotschy</i>	C-----227	
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	C-----227	
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	C-----224	
<i>Artemia squamata</i>	-----TCG 222	
<i>Artemia squamata*</i>	CNCCCCCNCCATTGGTTGAGGGCACGTCGCCTGGGTGTCACNCANN 429	
<i>Apium nodiflorum*</i>	TGTT-GCC-CCCG---AC-----CATT---ATACG----- 464	
<i>Apium nodiflorum</i>	TGTT-GCC-CCCG---AC-----CATT---ATACG----- 399	
<i>Berula erecta</i>	TGTT-GCC-CCCG---ACATCTC---ACTCCCT---AGGTGAGCTGGGC 418	
<i>Oenanthe silaifolia</i>	TGTT-GCC-CCCA---ACCACTC---GCTCCCTC---AGAGGACGTAGGC 415	
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	TGTT-GCC-CCCA---ACCACTC---GCTCCCTC---AGAGGATGTAGGC 415	
<i>Eryngium campestre</i>	CGTC-GC---CCCCCAAACCGC---ACTCTC-----GCGCG----- 438	
<i>Eryngium billardieri</i>	GCTC-GC---CCCCCAAACCA-GC---ACTCTA-----GCGCG----- 441	
<i>Heteromorpha involucrata</i>	CGTC-GCT-CCCCCGACCCCGC---GCTCTCGACGGGGCGCGCCG--- 382	
<i>Heteromorpha pubescens</i>	CGTC-GCT-CCCCCGACCCCGC---GCTCTCGACGGGGCGCGCCG--- 382	
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	CTT-GCC-CCTCC---GCTGCTC---GCTCATG-----GTGAGTTGTTG 430	
<i>Bupleurum falcatum</i>	CTT-GCC-CCTCC---GCACTC---GCTCAA-----GCGAGTCATTG 419	
<i>Pimpinella purpurea</i>	TGTT-GCC-CCT---ACCACAC---TCTCCTTGAGGATGCTTTG--- 421	
<i>Heptaptera anisoptera</i>	TGTT-GCC-CCTG---ACCACAC---TCTCCTTGAGGATGCTTTG--- 257	
<i>Anethum graveolens*</i>	GCTT-GCC-C-CAA---CCACTC---ACTCCTT-----GATGAGATGTGC 483	
<i>Anethum graveolens</i>	GCTT-GCC-C-CAA---CCACTC---ACTCCTT-----GATGAGATGTGC 420	
<i>Apium graveolens*</i>	GCTT-GCC-CTCAA---ACACTC---ACTCCTT-----GATGAGGGTGT 500	
<i>Apium graveolens</i>	GCTT-GCC-CTCAA---ACACTC---ACTCCTT-----GATGAGGGTGT 417	
<i>Ammi majus</i>	GCTC-GCC-CCCAA---CCACTC---ATTCTT-----GATGGGAT---C 416	
<i>Ammi trifoliatum</i>	GCTC-GCC-CCCAA---CCACTC---ATTCTT-----GATGGGAT---C 432	
<i>Petroselinum crispum</i>	ACTT-GCC-CCCAA---CCACTC---ATTCTT-----GATGAGATGTGC 419	
<i>Opopanax hispidus*</i>	TCTT-GCC-CATAA---CCACAC---ACTCCTT-----GAGGAGCTGTG 490	
<i>Opopanax persicus</i>	TCTT-GCC-CACA---CCACAC---ACTCCTT-----GAGGAGCTGTG 419	
<i>Opopanax hispidus*</i>	TCTT-GCC-CATAA---CCACAC---ACTCCTT-----GAGGAGCTGTG 498	
<i>Opopanax hispidus</i>	TCTT-GCC-CACAA---CCACAA---ACTCCTA-----AAGGAGCTGTG 419	
<i>Ferulago galbanifera</i>	TCTT-GCC-CCCAA---CCACTC---ACTCCTC-----GAGGAGCTGTG 421	
<i>Ferulago angulata</i>	TCTT-GCC-CACAAA---CCGCTC---ACTCTG-----GAGGAGCTGTG 258	
<i>Prangos pubularia</i>	TCTT-GCC-CACAAA---CCACTC---ACTCCTC-----AAGGAGTTGTG 419	
<i>Prangos ferulacea</i>	TCTT-GCC-CACAAA---CCACTC---ACTCCTC-----ATGGAGCTGTG 420	
<i>Bifora radians*</i>	TCTC-GCC-CACAA---TCACCC---ACTCCTT-----GGGGAGCTGTG 492	
<i>Bifora radians</i>	TCTC-GCC-CACAA---TCACCC---ACTCCTT-----GGGGAGCTGTG 255	
<i>Coriandrum sativum</i>	TCTT-GCC-CACAA---CCACCC---ACTCCTT-----GAGGAGTTGTG 256	
<i>Peucedanum palimbioides*</i>	TCTT-GCC-CACAA---CCACTC---ACTCCTT-----GCGAAGTTGTG 482	
<i>Peucedanum palimbioides*</i>	TCTT-GCC-CGCAA---CCACTC---ACTCCTT-----GCGAAGTTGTG 484	
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	TCTTGCC-CACAA---CCACTC---ACACCT-----GAGAAGTTGTG 421	
<i>Seseli gummiferum</i>	TCTTGCC-CACAA---CTACTC---ACACTT-----GAGAAGTTGTG 420	
<i>Seseli tortuosum</i>	TCTTGCC-CACAA---CTACTC---ACACTT-----GAAAAGTTGTG 420	
<i>Echinophora tenuifolia</i>	TCTT-GCC-CGTAT---CCACTC---ACTCCCGT-----AGGGGAGATGTGG 259	

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Echinophora tournefortii</i>	TCTT-GCC-CGTA---	CCACTCC--ACTCCGA---	AGGGAGCTGTGG	260
<i>Conium maculatum*</i>	TCTT-GCC-CACAA---	ACACAG-ACACTCTC---	AAGGATTGTGC	450
<i>Conium maculatum*</i>	TCTT-GCC-CACAA---	ACACAG-ACACTCTC---	AAGGATTGTGC	502
<i>Malabaila secacul</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCACA--CTCTCCTT	GACGAGCTGTGT	424
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCACA--CTCTCCTT	GACGAGCTGTGT	425
<i>Malabaila secacul</i>	ACTT-GCC-TGCAG---	CCACA--CTCTCCTT	GACGAGCTGTGT	262
<i>Pastinaca sativa</i>	ACTT-GCC-CATAA---	CCTCA--CACTCCTT	GAGGAGCTGTGT	262
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCTCA--CACTCCTT	GAGGAGCTGTGT	425
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	ACTT-GCC-CACAG---	CCACA--CACTCCTT	GAGGAGCTGTGT	425
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCACA--CACTCCTT	GAGGAGCTGTGT	424
<i>Heracleum lanatum</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCACA--CACTCCTT	GAGGAGCTGCGT	421
<i>Heracleum sphondylium</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCACA--CACTCCTT	GAGGAGCTGTGT	259
<i>Heracleum trachyloma</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCACA--CACTCCTT	GAGGAACCTGTGT	421
<i>Zosima orientalis</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCACA--CACTCCTT	GAGGAGCTGTGC	419
<i>Zosima absinthifolia</i>	ACTT-GCC-CACAA---	CCACA--CACTCCTT	GAGGAGCTGTGC	419
<i>Malabaila aurea</i>	ACTT-GCC-TACAG---	CCACA--CACCCGTT	GAGGAGCTGTGC	419
<i>Bunium bulbocastanum</i>	TGTT-GCC-CCCGA---	CCACTC--ACTCTC	TAGGAGCTC--	441
<i>Bunium microcarpum</i>	TGTT-GCC-CCCGA---	CCACTC--GCTCTC	TAGGAGCTC--	252
<i>Scaligeria moreana</i>	TTTT-GCC-CCCGA---	TCACTC--TCTCTTA	GAGGAGCTG--	254
<i>Scaligeria napiformis</i>	TGTT-GCC-CCCGA---	CCACTC--ACTCTTA	GAGGAGCTT--	253
<i>Pimpinella kotschyana</i>	ACAT-GCC-CCCAA---	CCACGC--ACCACG	GAGGAGC-GTGA	422
<i>Falcaria vulgaris*</i>	TGTT-GCC-CCCAA---	ACACTC--ACTCTT	CTGGAATGTTT	494
<i>Falcaria vulgaris</i>	TGTT-GCC-CCCAA---	ACACTC--ACTCTT	CTGGAATGTTT	418
<i>Grammosciadium daucoides</i>	TGTT-GCC-CCCAA---	CCACTC--ACTCTC	CGGGAGCTGTT	418
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	TGTT-GCC-CCCAA---	CCACTC--ACTCTC	TGGGAGCTGTT	256
<i>Peucedanum elegans</i>	TGTT-GCC-CCCAA---	CCACTC--ACTCTC	TGGGAGCTATT	419
<i>Lecokia cretica</i>	TGTT-GCC-CCTA---	CCACAC--ACTCTTC	GGAGATGTGT	418
<i>Torilis japonica*</i>	TGTT-GCC-CCT-A---	CCAAAC--ACATCTC	TTGTAGATTGC	499
<i>Torilis arvensis</i>	TGTT-GCC-CCT-A---	CCAAAC--ACATCTC	TTGGAGATTGC	423
<i>Torilis japonica</i>	TGTT-GCC-CCC-A---	CCAAAC--ACATCTC	TTGGAGATTGC	423
<i>Astradaucus orientalis</i>	TGTT-GCC-CCTGA--	CCAAAC--ACATCTC	TCGGAGATATGC	421
<i>Astrodaucus littoralis</i>	TGTT-GCC-CCTGA--	CCAAAC--ACATCTC	TCGGAGATATGC	421
<i>Turgenia latifolia</i>	TGTT-GCC-CCTAA--	CCAGCC--ACATCTC	TCGGAGATTGC	262
<i>Turgenia lisaeoides</i>	TGTT-GCC-CCTAA--	CTAGCC--ACATCTC	TCGGAGATTGC	261
<i>Caucalis platycarpos</i>	TGTT-GCC-CCTGA--	CCAGCC--ACATCTC	TCGGAGATTGC	419
<i>Daucus carota</i>	TGTT-GCC-CCTGA--	CCAAAC--ATCTCTC	GAGAGATTGT	437
<i>Pseudorlaya pumila</i>	TGTT-GCC-CCTGA--	CCAAAC--ATCTCTC	CGGAGATTAT	421
<i>Daucus littoralis</i>	TGTT-GCC-CCTGA--	CCAAAC--ATCTCTC	CGGAGATTAT	422
<i>Laserpitium hispidum</i>	TGTT-GCC-CCTGA--	CCAAAC--ACCTCTT	GGGGAGATCT-T	419
<i>Cuminum cyminum</i>	TGTT-GCC-CCTGA--	CCAAAC--ATCTCTT	AGGAGATAT-T	420
<i>Laserpitium carduchorum</i>	TGTT-GCC-TCGGA--	CTAAAC--ATCTCTT	AGGAGTATT-T	420
<i>Laserpitium petrophilum</i>	CGTT-GCC-CCTGA--	CCACAC--ATCTCTT	AGGTGATT-T	421
<i>Ferula orientalis</i>	TGTT-GCC-CCCGA--	CCAAAC--ATCTCT	TTAGGAGATGTT	449
<i>Ferula halophila</i>	TGTT-GCC-CCCGA--	CCAAAC--ATCTCT	TTAGGAGATGTT	449
<i>Ferula coskunii</i>	TGTT-GCC-CCCGA--	CCAAAC--ATCTCT	TTAGGAGATGTT	446
<i>ChæropHYLLUM bulbosum</i>	-----CC-CCTAA--	CCAAACT--AATCTC	TTAGAGATTTTG	261
<i>ChæropHYLLUM meyeri</i>	-----CC-CCTAA--	CCAAACT--AATCTC	TTAGAGATTTTG	261
<i>ChæropHYLLUM elegans</i>	-----CC-CCTGA--	CCAAACA--AATCTC	TAAGAGATTTTG	260
<i>Scandix pecten-veneris</i>	-----CT--CTGA--	CCAAACT--AATCTT	TAATGATTTTG	259
<i>Scandix iberica</i>	-----CT--CTGA--	CCACGCT--AATCTT	TAATGATTTTG	258
<i>Anthriscus kotschy</i>	-----CC-TCTTA--	CCAAACT--AAATTTC	TAAGATATTTAG	260
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	-----CC-TCTGA--	CCAAACT--AAATTTC	TAAGAGATTTTG	260
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-----CC-TCTGA--	CCAAACT--AAATTTC	TAGGAGATATTG	256
<i>Artemia squamata</i>	TGTT-GCCACCTGA--	CCAAAC--ATCTCTC	ATGGGGACGTT	260
<i>Artemia squamata*</i>	GGGAGGG--GGGA--	CCAAACT--TCTCTC	ATGGGGACGNNN	466
<i>Apium nodiflorum*</i>	-----GTATGGGG--	GGCGACAAATGGCCTCCCGTGCCTT	--GCGGTGCG	504
<i>Apium nodiflorum</i>	-----GTATGGGG--	GGCGACAAATGGCCTCCCGTGCCTT	--GCGGTGCG	439
<i>Berula erecta</i>	-CTGTCCTGGGG--	CGGGTTAATGGCCTCCCGTGCCTT	--GCGGTGCG	460
<i>Oenanthe silaifolia</i>	-TGGTTTGAGG--	CGGGATAATGGCCTCCCGTGCCT	--GCGGTGCG	457
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	-TGGTTTGAGG--	CGGGATAATGGCCTCCCGTGCCT	--GCGGTGCG	457
<i>Eryngium campestre</i>	--GTCTGAGG--	GGCGGATAATGGCCTCCCGTGCATC	--GCTGCGCG	479
<i>Eryngium billardieri</i>	--GTCTGAGG--	GGCGGATAATGGCCTCCCGTGCATC	--GCTGCGCG	482
<i>Heteromorpha involucrata</i>	--GTCTGGGGCGGGATA	CTGGCCTCCCGTGCCTT	--GCCCGCG	426
<i>Heteromorpha pubescens</i>	--GTCCGGGGCGGGATA	CTGGCCTCCCGTGCCTT	--GCCCGCG	426
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	--CGGTTCGGGG-	GGACGGAAACTGACCTCCCGTGCCTC	--GTTGTGCG	474
<i>Bupleurum falcatum</i>	--CTGTCGGGG-	GGACGGAAACTGACCTCCCGTGCCTC	--GTCGTGCG	463
<i>Pimpinella purpurea</i>	--GTTCGGGG--	GGCGATATTGGCCTCCCGTGCCTT	--GTCGTGCG	464
<i>Heptaptera anisoptera</i>	--GTTCGGGG--	GGCGATATTGGCCTCCCGTGCCTT	--GTCGTGCG	297
<i>Anethum graveolens*</i>	-TGGTTT-TTG--	GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCT	--ATTGTGCG	525
<i>Anethum graveolens</i>	-TGGTTT-TTG--	GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCT	--ATTGTGCG	462
<i>Apium graveolens*</i>	-TGGTTT-TTG--	GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCT	--ATTGTGCG	542
<i>Apium graveolens</i>	-TGGTTT-TTG--	GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCT	--ATTGTGCG	459
<i>Ammi majus</i>	-TGGTAT-TTG--	GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCATT	--GTCGTGCG	458

Çizelge 3.2. (devam)

Ammi trifoliatum
Petroselinum crispum
*Opopanax hispidus**
Opopanax persicus
*Opopanax hispidus**
Opopanax hispidus
Ferulago galbanifera
Ferulago angulata
Prangos pabularia
Prangos ferulacea
*Bifora radians**
Bifora radians
Coriandrum sativum
*Peucedanum palimboides**
*Peucedanum palimboides**
Peucedanum turgenifolium
Seseli gummiferum
Seseli tortuosum
Echinophora tenuifolia
Echinophora tournefortii
*Conium maculatum**
*Conium maculatum**
Malabaila secacul
Trigonosciadium lasiocarpum
Malabaila secacul
Pastinaca sativa
Malabaila pastinacifolia
Pastinaca pimpinellifolia
Trigonosciadium viscidulum
Heracleum lanatum
Heracleum sphondylium
Heracleum trachyloma
Zosima orientalis
Zosima absinthifolia
Malabaila aurea
Bunium bulbocastanum
Bunium microcarpum
Scaligeria moreana
Scaligeria napiformis
Pimpinella kotschyana
*Falcaria vulgaris**
Falcaria vulgaris
Grammosciadium daucooides
Grammosciadium platycarpum
Peucedanum elegans
Lecokia cretica
*Torilis japonica**
Torilis arvensis
Torilis japonica
Astradaucus orientalis
Astrodaucus littoralis
Turgenia latifolia
Turgenia lisaeoides
Caucalis platycarpos
Daucus carota
Pseudorlaya pumila
Daucus littoralis
Laserpitium hispidum
Cuminum cyminum
Laserpitium carduchorum
Laserpitium petrophilum
Ferula orientalis
Ferula halophila
Ferula coskunii
Chæropodium bulbosum
Chæropodium meyeri
Chæropodium elegans
Scandix pecten-veneris
Scandix iberica
Anthriscus kotschy
Anthriscus sylvestris subsp. syl
Geocaryum macrocarpum
Artemia squamata
*Artemia squamata**

-TGGTAT-TTG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GATGTGCG 474
 -TGGTAT-TTG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GCTGCGCG 461
 -TGGTT-GTG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCATG 532
 -TGGTT-GTG---GGTGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCATG 461
 -TGGTT-GTG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCATG 540
 -CGGTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCAGC 461
 -CGGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---CTTGCAGC 463
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---TTTGCAGC 301
 -CGGTGT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTTGCAGC 462
 -CGGTGT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---ATTGCAGC 463
 --GGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---ATTGCAGC 533
 --GGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 296
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 298
 -GGGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 524
 -GGGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 526
 -CGGTT-GGT---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 463
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 462
 -CGGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 462
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAATTGACCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 301
 -TGGTT-GGG---GGCGTAAATTGACCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 302
 CTGTTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 493
 CTGTTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 545
 -TGGTT-TGT---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTAGCATG 466
 -TGGTT-TGA---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTAGCATG 467
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTACCGTG 304
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTACCGTG 304
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTAGCGTG 467
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTAGCGTG 467
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAGTGGCCTCCCGTGCCTT---CTAGCATG 466
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTCGCATG 463
 -TGGTT-GAG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTCCGATG 301
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTCGCATG 463
 -CGGTTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTCGCATG 461
 -CGGTTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTTGCAGC 461
 -CGGTTT-GGG---GGAGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---CTTGCAGC 461
 -CGGTTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GTCGTGCG 483
 -CGGATT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---GACGCCGC 294
 -CA-TTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCAGC 295
 -TGGTT-GGG---GGCGGAAACTGGCCTCCCGTGCCTT---CTTGCAGC 295
 -TGACTT-GGG---GGCGGAAGTGGCCTCCCGTGCCTT---ACGGCGCG 464
 -CGTTTTGGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTGGTGCG 537
 -CGTTTTGGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTGGTGCG 461
 -CGGTTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GCGGTGCG 460
 -CGGTTT-GGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GCGGTGCG 298
 -CGGTTT-AGG---GGCGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GCGGTGCG 461
 -GGATTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---ATGGTGCG 460
 -TGGTTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTGGTGCG 541
 -TGGTTT-GGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCAGC 464
 -TGGTTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCAGC 465
 -CGGTTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCAGC 463
 -CGGTTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCAGC 463
 -TG-TTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GT-GTGCG 302
 -TG-TTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GT-GTGCG 301
 -CGGTTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TT-GTGCG 460
 TT-GTTCAGGG---CGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TGTGTGCG 480
 TT-GTTAGGG---CGGAAATTGGCCTCCCGTGCCTT---TGTGTGCG 464
 TTTGTTCAAGGG---CGGAGATTGGCCTCCCGTGCCTT---TGTGTGCG 466
 TTGGTTTGGGG---CGGAGATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTATGCG 461
 TCGGTTTAGGG---CGGATATTGGCCTCCCGTGCCTT---TT-GCGCG 463
 TTGGTTGGGGAT---CAGATATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTTGCACG 465
 CTGGTTTGGG---CAGATATTGGCCTCCCGTGCCTT---TT-GCGCG 463
 CCGGTTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 492
 CCGGTTTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 492
 CGGATTGGG---GGCGATAATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 489
 TTGGTTTGGG---GGCGACATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 304
 TTGGTTTGGG---GGCGACATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 304
 TCGGTTTGGG---GGCGACATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 303
 TTGGTTGGGG---GGCGACATTGGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 302
 TTGGTTGGGG---GGCGACATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTTGTGCG 301
 TCGGCTGGG---GGCGAAATTAGCCTCCCGTGCCTT---GTTGCAGC 303
 TCGGTTTGGG---GGCGAAATTAGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 303
 TCGGTTTGGG---GGCGAAATTAGCCTCCCGTGCCTT---GTTGTGCG 299
 -TGGTTGGGG---GGGATATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTTGTGCG 302
 --NGGTTGGGG---GGGGATATTGGCCTCCCGTGCCTT---TTTGTGCG 508

Çizelge 3.2. (devam)

* * * *

<i>Apium nodiflorum*</i>	G-TTGGTACAAAGATGAGTCT-TTGGCGGC-GGACGTC-GCGACAT-C 548
<i>Apium nodiflorum</i>	G-TTGGTACAAAGATGAGTCT-TTGGCGGC-GGACGTC-GCGACAT-C 483
<i>Berula erecta</i>	G-TTGGTCAAAATGAGTCT-TTCGGCGAC-GGACGTC-GCGACAT-C 504
<i>Oenanthe silaifolia</i>	G-TTGGTCAAAAGTGAGACT-TTGGCGAC-GGATGTC-GCGACAT-T 501
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	G-TTGGTCAAAAGTGAGACT-CCTGGCGACAGGATGTC-GCGGCATGT 525
<i>Eryngium campestre</i>	G-CTGGCCAAAAGCGAGTCC-CCGTGCGACAGGATGTC-GCGGCATGT 525
<i>Eryngium billardieri</i>	G-CTGGCCAAAAGCGAGTCC-CCGTGCGACAGGATGTC-GCGGCATGT 530
<i>Heteromorpha involucrata</i>	G-CTGGCCAAAATCGAGCCC-CCG-GCGAC-GGACGCC-GCGACATTC 470
<i>Heteromorpha pubescens</i>	G-CTGGCCAAAATCGAGCCC-CCG-GCGAC-GGACGCC-GCGACATTC 470
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	G-CTGGTTAAAGAGGACT-CGG-GAGATCGGAAAAC-GCAACAT-T 518
<i>Bupleurum falcatum</i>	G-CTGGTTAAAGAGGACT-CCG-GAGATCGGAAAAC-GCAACAT-T 507
<i>Pimpinella purpurea</i>	G-TTGGCCAAAAGCGAGTCT-GTG-GCGAC-GGACGTC-GTGACAT-T 507
<i>Heptaptera anisoptera</i>	G-CTGGCCAAAAGCGAGTCT-GTG-GCGAT-GGACATC-GTACAT-T 340
<i>Anethum graveolens*</i>	G-TTGGTCAAAAGCGAGTGT-CGG-GCGTT-GGACGTC-GTGACATTC 569
<i>Anethum graveolens</i>	G-TTGGTCAAAAGCGAGTCT-CGG-GCGTT-GGACGTC-GTGACAT-C 505
<i>Apium graveolens*</i>	G-TTGGCCAAAGCGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 585
<i>Apium graveolens</i>	G-TTGGCCAAAGCGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 502
<i>Ammi majus</i>	G-CTGGTCAAAAGTGAGTCT-CCG-ACGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 501
<i>Ammi trifoliatum</i>	G-CTGGTCAAAAGTGAGTCT-CCG-ACGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 517
<i>Petroselinum crispum</i>	G-CTGGTCAAAAGTGAGTCT-CCG-ACGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 504
<i>Opopanax hispidus*</i>	G-TTGGTCAAAGCGAGTTT-CCG-GCGAT-GGACGTC-GTGACAT-C 575
<i>Opopanax persicus</i>	G-TTGGTCAAAGCGAGTTT-CCG-GCGAT-GGACGTC-GTGACAT-C 504
<i>Opopanax hispidus*</i>	G-TTGGTCAAAGCGAGTTT-CCG-GCGAT-GGACGTC-GTGACAT-C 583
<i>Opopanax hispidus</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-ACGAT-GGATGTT-GTGACAT-C 504
<i>Ferulago galbanifera</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-ACGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 506
<i>Ferulago angulata</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 344
<i>Prangos pabularia</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-ACGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 505
<i>Prangos ferulacea</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-ACGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 506
<i>Bifora radians*</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-ACGAT-GGATGTT-GTGACAT-A 576
<i>Bifora radians</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-ACGAT-GGATGTT-GTGACAT-A 339
<i>Coriandrum sativum</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-ACGAC-GGATGTC-GTGACAT-C 341
<i>Peucedanum palimboides*</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GCGACAT-C 567
<i>Peucedanum palimboides*</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GCGACAT-C 569
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GCGACAT-C 506
<i>Seseli gummiferum</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-GCGAT-GGACGTC-GCGACAT-C 505
<i>Seseli tortuosum</i>	G-TTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GYGCAT-C 505
<i>Echinophora tenuifolia</i>	G-TTGGTCAAAAGCGAGTCT-GCG-GTGAC-GGACGCC-TTGACAT-T 344
<i>Echinophora tournefortii</i>	G-TTGGTCAAAAGCGAGTCT-GCG-GTGAC-GGACGCC-TTGACAT-C 345
<i>Conium maculatum*</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GTGACAA-C 536
<i>Conium maculatum*</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GTGACAA-C 588
<i>Malabaila secacul</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGACGTC-TTGACAT-T 509
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGACGTC-TTGACAT-T 510
<i>Malabaila secacul</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGATGTC-TTGACAT-T 347
<i>Pastinaca sativa</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGACGTC-GTGACAT-T 347
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGACGTC-GTGACAT-T 510
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGACGTC-GTGACAT-T 510
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGACGTC-TTGACAT-T 509
<i>Heracleum lanatum</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CTG-GCTAT-GGACGTC-GTGACAT-T 506
<i>Heracleum sphondylium</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CTG-GCTAT-GGACGTC-GTGACAT-T 344
<i>Heracleum trachyloma</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CTG-GCTAT-GGACGTC-GTGACAT-T 506
<i>Zosima orientalis</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGACGTC-GTGACAT-T 504
<i>Zosima absinthifolia</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAC-GGACGTC-GTGACAT-T 504
<i>Malabaila aurea</i>	G-TTGGCAAAAATGAGTCT-CCG-GCTAT-GGACGTC-ATGACAT-T 504
<i>Bunium bulbocastanum</i>	G-CTGGCGAAAATTGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GCGACAT-C 526
<i>Bunium microcarpum</i>	G-CTGGCGAAAATTGAGTCT-CTG-GCGAC-GGACGTC-GCGACAT-C 337
<i>Scaligeria moreana</i>	G-TTGGCGTAAAGCGAGTCT-CCG-GCGAA-GGGTGTC-GTGACAT-C 338
<i>Scaligeria napiformis</i>	G-TTGGCGTAAAGCGAGTCT-CCG-GCGAC-GGGTGTC-GTGACAT-C 338
<i>Pimpinella kotschyana</i>	G-CTGGCGAAAATTGAGTCT-CTG-GCGAC-GAACATC-GTGACAT-T 507
<i>Falcaria vulgaris*</i>	G-TTGGCACAAAGTGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GCGACAT-C 580
<i>Falcaria vulgaris</i>	G-TTGGCACAAAGTGAGTCT-CCG-GCGAC-GGACGTC-GCGACAT-C 504
<i>Grammosciadium daucoides</i>	G-TTGGCATAAAAGCGAGTCT-CCG-ATGAC-GGACGTC-GTGACAT-T 503
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	G-TTGGCATAAAAGCGAGTCT-CCG-TTGAC-GGACGTC-GTGACAT-T 341
<i>Peucedanum elegans</i>	G-ATGGCACAAAGTGAGTCT-CCG-ATGAC-GGACGTC-GTGACAT-C 504
<i>Lecokia cretica</i>	G-CCGGCGAAAATTGAGTAT-CTG-GCGAT-GGACGTC-ACGACAT-C 503
<i>Torilis japonica*</i>	G-CTGGCGAAAATTGAGTCT-CTG-GCGAT-GGACGTC-ACGACAT-C 584
<i>Torilis arvensis</i>	G-CTGGTCAAAACAGAGTCT-CTG-GCGAT-GGACGTC-ACGACAT-C 507
<i>Torilis japonica</i>	G-CTGGCGAAAATTGAGTCT-CTG-GCGAT-GGACGTC-ACGACAT-C 508
<i>Astradaucus orientalis</i>	G-CTGGCGAAAATTGAGTCT-CTG-GCGAT-GGACGTC-ATGACAT-C 506
<i>Astrodaucus littoralis</i>	G-CTGGCGAAAATTGAGTCT-CTG-GCGAT-GGACGTC-ATGACAT-C 506
<i>Turgenia latifolia</i>	G-CTGGCAGAAAATTGAGTGT-TTG-GTGAC-GGACGTC-ACGACAT-C 345
<i>Turgenia lisaeoides</i>	G-CTGGCAGAAAATTGAGTGT-TTG-GCGAC-GGACGTC-ACGACAT-C 344
<i>Caucalis platycarpos</i>	G-CTGGCGAAAATTGAGTCT-TTG-GCGAC-GGACGTC-ACGACAT-C 503
<i>Daucus carota</i>	G-TTGGCTAAAATTGAGTCT-CTG-GTGAC-GGGCATC-ACGACAT-C 523

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Pseudorlaya pumila</i>	G-TTGGCTAAAAATGAGTCT-CTG-GTGAC-GGGCATC--ACGACAT-C	507
<i>Daucus littoralis</i>	G-ATGGCTAAAAATGAGTCT-CTG-GTGAT-GGACGAC--ACAACAT-C	509
<i>Laserpitium hispidum</i>	G-CTGGCTAAAAATGAGTCT-CTG-GTGAT-GGACATC--ACGACAT-C	504
<i>Cuminum cyminum</i>	G-TTGGCTAAAAATGAGTCT-TTG-GTGAT-GGACATC--GTGACAT-C	506
<i>Laserpitium carduchorum</i>	G-TTGGCTAAAAATGAGTCT-TTG-GTGAT-GGACGTC--ACGACAT-C	508
<i>Laserpitium petrophilum</i>	G-CTGGCTAAAAATTAGTAT-CTG-GCGAT-GGACGTC--GCGACAT-C	506
<i>Ferula orientalis</i>	G-CTGGCGAAAAATGAGTCT-CTG-GCGAT-GGACGTC--GCGACAT-C	535
<i>Ferula halophila</i>	G-CTGGCGAAAAATGAGTCT-CTG-GCGAT-GGACGTC--GCGACAT-C	535
<i>Ferula coskunii</i>	GGCTGGCGAAAAATGAGTCT-CTG-GCGAT-GGACGTC--GCGACAT-C	533
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	G-CTGGCGAAAAATGAGTCT-AAG-GCGAC-GGCTGTC--GCGACAT-C	347
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	G-CTGGCGAAAAATGAGTCT-ATG-GCGAC-GGCTGTC--GCGACAT-C	347
<i>Chaerophyllum elegans</i>	G-CTGGCGAAATATGAGTCT-ATG-GTGAC-AGTTGTC--GCGACAT-C	346
<i>Scandix pecten-veneris</i>	G-CTGGCATAAAATGAGTCT-ATG-GTGAC-GGATGTC--ACGACAT-T	345
<i>Scandix iberica</i>	G-CTGGCATAAAATGAGTCT-ATG-GTGAC-GGATGTC--ACGACAT-T	344
<i>Anthriscus kotschyi</i>	G-TTGGCGAAAAGTGAAGTCT-ATT-GTGAC-GAATGTC--GCGACAT-C	346
<i>Anthriscus sylvestris subsp. sylvestris</i>	G-CTGGCGTAAACTAAGTCT-ATG-GTGAC-GAATGTC--GCGACAT-C	346
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	G-CTGGCGAAAATGAGTCT-TTGAT-GAATGTC--GCGACAT-C	343
<i>Artemia squamata</i>	G-CTGGCCTAAATTGAGTCT-ATG-GCGAC-GGACATC--GCGACAT-T	345
<i>Artemia squamata*</i>	G-CTGGCCTAAATTGAGTCT-ATG-GCNAACGGACATC--GCGACAT-T	552
*	***	**
<i>Apium nodiflorum*</i>	GGTGGTTGTAA-----	559
<i>Apium nodiflorum</i>	GGTGGTTGTAA-----	494
<i>Berula erecta</i>	GGTGGTTGTAA-----	515
<i>Oenanthe silaifolia</i>	GGTGGTTGTAA-----	512
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	GGTGGTTGTAA-----	512
<i>Eryngium campestre</i>	GGTGGTTGTAA-----	536
<i>Eryngium billardieri</i>	GGTGGTTGTAA-----	541
<i>Heteromorpha involucrata</i>	GGTGGTTGTGTGTC-----	485
<i>Heteromorpha pubescens</i>	GGTGGTTGTGTGTC-----	485
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	GGTGAAGCCA-----	529
<i>Bupleurum falcatum</i>	GGTGAAGCCA-----	518
<i>Pimpinella purpurea</i>	TGTGGTTGTAA-----	518
<i>Heptaptera anisoptera</i>	TGTGGTTGTAA-----	351
<i>Anethum graveolens*</i>	GGTGGTTGT-A-----	579
<i>Anethum graveolens</i>	GGTGGTTGT-A-----	515
<i>Apium graveolens*</i>	GGTGGTTGT-A-----	595
<i>Apium graveolens</i>	GGTGGTTGT-A-----	512
<i>Ammi majus</i>	GGTGGTTGT-A-----	511
<i>Ammi trifoliatum</i>	GGTGGTTGT-A-----	527
<i>Petroselinum crispum</i>	GGTGGTTGT-A-----	514
<i>Opopanax hispidus*</i>	GGTGGTTGT-A-----	585
<i>Opopanax persicus</i>	GGTGGTTGT-A-----	514
<i>Opopanax hispidus*</i>	GGTGGTTGT-A-----	593
<i>Opopanax hispidus</i>	GGTGGTTGT-A-----	514
<i>Ferulago galbanifera</i>	GGTGGTTGT-A-----	516
<i>Ferulago angulata</i>	GGTGGTTGT-A-----	354
<i>Prangos pabularia</i>	GGTGGTTGT-A-----	515
<i>Prangos ferulacea</i>	GGTGGTTGT-A-----	516
<i>Bifora radians*</i>	GGTGGTTGT-A-----	586
<i>Bifora radians</i>	GGTGGTTGT-A-----	349
<i>Coriandrum sativum</i>	GGTGGTTGT-A-----	351
<i>Peucedanum palimbooides*</i>	GGTGGTTGT-A-----	577
<i>Peucedanum palimbooides*</i>	GGTGGTTGT-A-----	579
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	GGTGGTTGT-A-----	516
<i>Seseli gummiferum</i>	GGTGGTTGT-A-----	515
<i>Seseli tortuosum</i>	GGTGGTTGT-A-----	515
<i>Echinophora tenuifolia</i>	GGTGGTTGT-A-----	354
<i>Echinophora tournefortii</i>	GGTGGTTGT-A-----	355
<i>Conium maculatum*</i>	GGTGGTTGT-A-----	546
<i>Conium maculatum*</i>	GGTGGTTGT-A-----	598
<i>Malabaila secacul</i>	GGTGGTTGT-A-----	519
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	GGTGGTTGT-A-----	520
<i>Malabaila secacul</i>	GGTGGTTGT-A-----	357
<i>Pastinaca sativa</i>	GGTGGTTGT-A-----	357
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	GGTGGTTGT-A-----	520
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	GGTGGTTGT-A-----	520
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	GGTGGTTGT-A-----	519
<i>Heracleum lanatum</i>	GGTGGTTGT-A-----	516
<i>Heracleum sphondylium</i>	GGTGGTTGT-A-----	354
<i>Heracleum trachyloma</i>	GGTGGTTGT-A-----	516
<i>Zosima orientalis</i>	GGTGGTTGT-A-----	514
<i>Zosima absinthifolia</i>	GGTGGTTGT-A-----	514
<i>Malabaila aurea</i>	GGTGGTTGT-A-----	514

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Bunium bulbocastanum</i>	GGTGGTTGT-A-----	536
<i>Bunium microcarpum</i>	GGTGGTTGT-A-----	347
<i>Scaligeria moreana</i>	GGTGGTTGT-A-----	348
<i>Scaligeria napiformis</i>	GGTGGTTGT-A-----	348
<i>Pimpinella kotschyana</i>	GGTGGTTGT-A-----	517
<i>Falcaria vulgaris*</i>	GGTGGTTGTAA-----	591
<i>Falcaria vulgaris</i>	GGTGGTTGTAA-----	515
<i>Grammosciadium daucoides</i>	GGTGGTTGTTA-----	514
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	GGTGGTTGTTA-----	352
<i>Peucedanum elegans</i>	GGTGGTTGTTA-----	515
<i>Lecokia cretica</i>	GGTGGTTGTTA-----	514
<i>Torilis japonica*</i>	GGTGGTTGTTA-----	595
<i>Torilis arvensis</i>	GGTGGTTGTTA-----	518
<i>Torilis japonica</i>	GGTGGTTGTTA-----	519
<i>Astradaucus orientalis</i>	GGTGGTTGTTA-----	517
<i>Astrodaucus littoralis</i>	GGTGGTTGTTA-----	517
<i>Turgenia latifolia</i>	GGTGGTTGTTA-----	356
<i>Turgenia lisaeoides</i>	GGTGGTTGTTA-----	355
<i>Caucalis platycarpos</i>	GGTGGTTGTTA-----	514
<i>Daucus carota</i>	GGTGGTTGTTA-----	534
<i>Pseudorlaya pumila</i>	GGTGGTTGTTA-----	518
<i>Daucus littoralis</i>	GGTGGTTGTTA-----	520
<i>Laserpitium hispidum</i>	GGTGGTTGTTA-----	515
<i>Cuminum cyminum</i>	GGTGGTTGTTA-----	517
<i>Laserpitium carduchorum</i>	GGTGGTTGTTA-----	519
<i>Laserpitium petrophilum</i>	GGTGGTTGTTA-----	517
<i>Ferula orientalis</i>	GGTGGTTGTTA-----	546
<i>Ferula halophila</i>	GGTGGTTGTTA-----	546
<i>Ferula coskunii</i>	GGTGGTTGTTA-----	544
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	GGTGGTTGTTA-----	358
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	GGTGGTTGTTA-----	358
<i>Chaerophyllum elegans</i>	GGTGGTTGTTA-----	357
<i>Scandix pecten-veneris</i>	GGTGGTTGTTA-----	356
<i>Scandix iberica</i>	GGTGGTTGTTA-----	355
<i>Anthriscus kotschy</i>	GGTGGTTGTTA-----	357
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	GGTGGTTGTTA-----	357
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	GGTGGTTGTTA-----	354
<i>Artemisia squamata</i>	GGTGGTTGTTA-----	356
<i>Artemisia squamata*</i>	GGNGGNTGTAATTCTCGCCTGTCGCGNGNGCCGNACCCTANCCGGC	602
* * * *		
<i>Apium nodiflorum*</i>	-----	
<i>Apium nodiflorum</i>	-----	
<i>Berula erecta</i>	-----	
<i>Oenanthe silaifolia</i>	-----	
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	-----	
<i>Eryngium campestre</i>	-----	
<i>Eryngium billardieri</i>	-----	
<i>Heteromorpha involucrata</i>	-----	
<i>Heteromorpha pubescens</i>	-----	
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	-----	
<i>Bupleurum falcatum</i>	-----	
<i>Pimpinella purpurea</i>	-----	
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-----	
<i>Anethum graveolens*</i>	-----	
<i>Anethum graveolens</i>	-----	
<i>Apium graveolens*</i>	-----	
<i>Apium graveolens</i>	-----	
<i>Ammi majus</i>	-----	
<i>Ammi trifoliatum</i>	-----	
<i>Petroselinum crispum</i>	-----	
<i>Opopanax hispidus*</i>	-----	
<i>Opopanax persicus</i>	-----	
<i>Opopanax hispidus*</i>	-----	
<i>Opopanax hispidus</i>	-----	
<i>Ferulago galbanifera</i>	-----	
<i>Ferulago angulata</i>	-----	
<i>Prangos pubularia</i>	-----	
<i>Prangos ferulacea</i>	-----	
<i>Bifora radians*</i>	-----	
<i>Bifora radians</i>	-----	
<i>Coriandrum sativum</i>	-----	
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-----	
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-----	

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Peucedanum turgeniiifolium</i>	
<i>Seseli gummiferum</i>	
<i>Seseli tortuosum</i>	
<i>Echinophora tenuifolia</i>	
<i>Echinophora tournefortii</i>	
<i>Conium maculatum*</i>	
<i>Conium maculatum*</i>	
<i>Malabaila secacul</i>	
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	
<i>Malabaila secacul</i>	
<i>Pastinaca sativa</i>	
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	
<i>Heracleum lanatum</i>	
<i>Heracleum sphondylium</i>	
<i>Heracleum trachyloma</i>	
<i>Zosima orientalis</i>	
<i>Zosima absinthifolia</i>	
<i>Malabaila aurea</i>	
<i>Bunium bulbocastanum</i>	
<i>Bunium microcarpum</i>	
<i>Scaligeria moreana</i>	
<i>Scaligeria napiformis</i>	
<i>Pimpinella kotschyana</i>	
<i>Falcaria vulgaris*</i>	
<i>Falcaria vulgaris</i>	
<i>Grammosciadium daucoides</i>	
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	
<i>Peucedanum elegans</i>	
<i>Lecokia cretica</i>	
<i>Torilis japonica*</i>	
<i>Torilis arvensis</i>	
<i>Torilis japonica</i>	
<i>Astradaucus orientalis</i>	
<i>Astrodaucus littoralis</i>	
<i>Turgenia latifolia</i>	
<i>Turgenia lisaeoides</i>	
<i>Caucalis platycarpos</i>	
<i>Daucus carota</i>	
<i>Pseudorlaya pumila</i>	
<i>Daucus littoralis</i>	
<i>Laserpitium hispidum</i>	
<i>Cuminum cyminum</i>	
<i>Laserpitium carduchorum</i>	
<i>Laserpitium petrophilum</i>	
<i>Ferula orientalis</i>	
<i>Ferula halophila</i>	
<i>Ferula coskunii</i>	
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	
<i>Chaerophyllum elegans</i>	
<i>Scandix pecten-veneris</i>	
<i>Scandix iberica</i>	
<i>Anthriscus kotschy</i>	
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	
<i>Artemisia squamata</i>	
<i>Artemisia squamata*</i>	

TTAAGGGACCCTTCGTGCCNCANNNATGTGTTCCCTCGGTTGCGACCC 652

<i>Apium nodiflorum*</i>	-----
<i>Apium nodiflorum</i>	-----
<i>Berula erecta</i>	-----
<i>Oenanthe silaifolia</i>	-----
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	-----
<i>Eryngium campestre</i>	-----
<i>Eryngium billardieri</i>	-----
<i>Heteromorpha involucrata</i>	-----
<i>Heteromorpha pubescens</i>	-----
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	-----
<i>Bupleurum falcatum</i>	-----
<i>Pimpinella purpurea</i>	-----
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-----
<i>Anethum graveolens*</i>	-----

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Anethum graveolens</i>	-----
<i>Apium graveolens*</i>	-----
<i>Apium graveolens</i>	-----
<i>Ammi majus</i>	-----
<i>Ammi trifoliatum</i>	-----
<i>Petroselinum crispum</i>	-----
<i>Opopanax hispidus*</i>	-----
<i>Opopanax persicus</i>	-----
<i>Opopanax hispidus*</i>	-----
<i>Opopanax hispidus</i>	-----
<i>Ferulago galbanifera</i>	-----
<i>Ferulago angulata</i>	-----
<i>Prangos pabularia</i>	-----
<i>Prangos ferulacea</i>	-----
<i>Bifora radians*</i>	-----
<i>Bifora radians</i>	-----
<i>Coriandrum sativum</i>	-----
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-----
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-----
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	-----
<i>Seseli gummiferum</i>	-----
<i>Seseli tortuosum</i>	-----
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-----
<i>Echinophora tournefortii</i>	-----
<i>Conium maculatum*</i>	-----
<i>Conium maculatum*</i>	-----
<i>Malabaila secacul</i>	-----
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-----
<i>Malabaila secacul</i>	-----
<i>Pastinaca sativa</i>	-----
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	-----
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	-----
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	-----
<i>Heracleum lanatum</i>	-----
<i>Heracleum sphondylium</i>	-----
<i>Heracleum trachyloma</i>	-----
<i>Zosima orientalis</i>	-----
<i>Zosima absinthifolia</i>	-----
<i>Malabaila aurea</i>	-----
<i>Bunium bulbocastanum</i>	-----
<i>Bunium microcarpum</i>	-----
<i>Scaligeria moreana</i>	-----
<i>Scaligeria napiformis</i>	-----
<i>Pimpinella kotschyana</i>	-----
<i>Falcaria vulgaris*</i>	-----
<i>Falcaria vulgaris</i>	-----
<i>Grammosciadium daucoides</i>	-----
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	-----
<i>Peucedanum elegans</i>	-----
<i>Lecokia cretica</i>	-----
<i>Torilis japonica*</i>	-----
<i>Torilis arvensis</i>	-----
<i>Torilis japonica</i>	-----
<i>Astradaucus orientalis</i>	-----
<i>Astrodaucus littoralis</i>	-----
<i>Turgenia latifolia</i>	-----
<i>Turgenia lisaeoides</i>	-----
<i>Caucalis platycarpos</i>	-----
<i>Daucus carota</i>	-----
<i>Pseudorlaya pumila</i>	-----
<i>Daucus littoralis</i>	-----
<i>Laserpitium hispidum</i>	-----
<i>Cuminum cyminum</i>	-----
<i>Laserpitium carduchorum</i>	-----
<i>Laserpitium petrophilum</i>	-----
<i>Ferula orientalis</i>	-----
<i>Ferula halophila</i>	-----
<i>Ferula coskunii</i>	-----
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	-----
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	-----
<i>Chaerophyllum elegans</i>	-----
<i>Scandix pecten-veneris</i>	-----
<i>Scandix iberica</i>	-----
<i>Anthriscus kotschy</i>	-----

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Anthriscus sylvestris</i> subsp. <i>syl</i>	-----	-----
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-----	-----
<i>Artemia squamata</i>	-----	-----
<i>Artemia squamata*</i>	CCAGTCAGGCGGGACTCCCTCCTGANTTTAAGCTTANTAATNANGNAG	702
<i>Apium nodiflorum*</i>	-----AAATAC-CCTCTT-GTCTTGTCGTGCCAATGCC-GTCGCCCT-	599
<i>Apium nodiflorum</i>	-----AAATAC-CCTCTT-GTCTTGTCGTGCCAATGCC-GTCGCCCT-	534
<i>Berula erecta</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGTGCCAATGCC-GTCGCCCT-	555
<i>Oenanthe silaifolia</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GACTTGTCGTGCCATTCCC-GTCACCTT-	552
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GACTTGTCGTGCCATTCCC-GTCACCTT-	552
<i>Eryngium campestre</i>	-----AAAGGC-CGTCCTC-TCACTGCCGCGCTGTCGCCCGTCGCG-	577
<i>Eryngium billardieri</i>	-----AAAGGC-CGTCCTC-TCACTGCCGCGCTGTCGCCCGTCGCG-	581
<i>Heteromorpha involucrata</i>	-----GCATATGC-CCTCTT-CTCATGTCGCCGGTTGCC-GTCCCCGG-	527
<i>Heteromorpha pubescens</i>	-----GCATATGC-CCTCTT-CTCATGTCGCCGGTTGCC-GTCCCCGG-	527
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	-----ATACTAACCTCTT-GCCATCTGCGCCGA-GTCC-GTTTACTC-	569
<i>Bupleurum falcatum</i>	-----TTACGCCACCTCTT-GCCATCTGCGCTGA-GCCC-GTTTACTC-	558
<i>Pimpinella purpurea</i>	-----AAAGAC-CCTATT-TCCATGTCGCCGAATACCC-GTCACCAA-	558
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-TATATGTTGCGTAATACCC-GTCACCTA-	391
<i>Anethum graveolens*</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GACTTGTCGCAGAAT-CCTCGTCATCTA-	619
<i>Anethum graveolens</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GACTTGTCGCAGAAT-CCTCGTCATCTA-	555
<i>Apium graveolens*</i>	-----AAAGGC-CCTCTT-GTTTGTGCGCACGTA-TTGTGTCATCTA-	635
<i>Apium graveolens</i>	-----AAAGAC-CCTCCT-GTCTTGTCGCAGAAT-CCCGGTATCTT-	552
<i>Ammi majus</i>	-----AAAGAC-CCTCCT-GTCTTGTCGCAGAAT-CCCGGTATCTT-	551
<i>Ammi trifoliatum</i>	-----AAAGAC-CCTCCT-GTCTTGTCGCAGAAT-CCCGGTATCTT-	567
<i>Petroselinum crispum</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-TTCTTGTCGCAGAAT-CCATGTCATCTT-	554
<i>Opopanax hispidus*</i>	-----AAAGAC-CTTATT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTCGTCATCTT-	625
<i>Opopanax persicus</i>	-----AAAGAC-CTTATT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTCGTCATCTT-	554
<i>Opopanax hispidus*</i>	-----AAAGAC-CTTATT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTCGTCATCTT-	633
<i>Opopanax hispidus</i>	-----AAAGAC-CTTATT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTCGTCATCTT-	554
<i>Ferulago galbanifera</i>	-----AAAGGC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCTCGGCATCTT-	556
<i>Ferulago angulata</i>	-----AAAGGC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCTCGTCATCTT-	395
<i>Prangos pubularia</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTCGTCATCTT-	555
<i>Prangos ferulacea</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTCGTCATCTT-	556
<i>Bifora radians*</i>	-----AAAGGC-CCTCTT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTAGTCATCAT-	626
<i>Bifora radians</i>	-----AAAGGC-CCTCTT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTAGTCATCAT-	389
<i>Coriandrum sativum</i>	-----AAAGGC-CCTCTT-GTCTTGTCACCGAAT-CCTAGTCATCAT-	391
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-----AAATGC-CCTCTT-GTATTGTCGCCGAAT-CGACGTATCTTA	618
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-----AAATGC-CCTCTT-GTATTGTCGCCGAAT-CGACGTATCTTA	620
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTATTGTCGACGAAT-CCTCGTCGCTTA	557
<i>Seseli gummiferum</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCTCGTCATCTTA	556
<i>Seseli tortuosum</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCTTAAT-CCTCGTCATCTTA	556
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-----AAAGGC-CCTCTT-GTCTTGTCGGGTTAAT-CCGCATCATCTT-	394
<i>Echinophora tournefortii</i>	-----AAAGGC-CCTCTT-GTCTTGTCGGGTTAAT-CCGCATCATCTT-	396
<i>Conium maculatum*</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GAATTGTTGCCGAAT-CCCGGTATCTT-	586
<i>Conium maculatum*</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GAATTGTTGCCGAAT-CCCGGTATCTT-	638
<i>Malabaila secacul</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	559
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	560
<i>Malabaila secacul</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	397
<i>Pastinaca sativa</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	397
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	560
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	559
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	559
<i>Heracleum lanatum</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	556
<i>Heracleum sphondylium</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	394
<i>Heracleum trachyloma</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	556
<i>Zosima orientalis</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	554
<i>Zosima absinthifolia</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	554
<i>Malabaila aurea</i>	-----AAAGAC-CCTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCGGGTATCTT-	554
<i>Bunium bulbocastanum</i>	-----AAAAGA-CCT--T-GTCTTGTCGCCGCAT-CCTGTTTGCTA-	574
<i>Bunium microcarpum</i>	-----AAAAGA-CCT--T-GTCTTGTCGCCGCAT-CCTGTTTGCTA-	385
<i>Scaligeria moreana</i>	-----AAAAGA-CCT--T-GTCTTGTCGCCGAAT-CCCGCTCACCTT-	386
<i>Scaligeria napiformis</i>	-----AAAAGA-CCT--T-GTCTTGTCGCCGAAT-CCCGCTCACCTT-	386
<i>Pimpinella kotschyana</i>	-----AAAGAA-CCTCTT-TCCCTGTCGCCGTAT-CC-GTCATCTT-	555
<i>Falcaria vulgaris*</i>	-----AAAGAC-CTTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCCTGTCACCTT-	631
<i>Falcaria vulgaris</i>	-----AAAGAC-CTTCTT-GTCTTGTCGCCGAAT-CCCTGTCACCTT-	555
<i>Grammosciadium daucoides</i>	-----AAAGAA-CTTCTT-GTCTTGTCACCGTGT-CCCGTCACCTT-	554
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	-----AAAGAA-CTTCTT-GTCTTGTCACCGTGT-CCCGTCACCTT-	392
<i>Peucedanum elegans</i>	-----AAAGAA-CTTCTT-GTCTTGTCACCGAAT-CCCGTCATCTT-	555
<i>Lecokia cretica</i>	-----GATTAC-ACTCTC-GTCTTGTTGCTAAATGCC-ATGCCCTA-	554
<i>Torilis japonica*</i>	-----TAAGAC---CTT-GTATCGTCGTGGAAGCCC-ATCCCCTC-	632
<i>Torilis arvensis</i>	-----TAAGAC---CTT-GTATTGTCGTGGAAGCCC-ATCCCCTT-	555
<i>Torilis japonica</i>	-----CAAGAC---CTT-GTATTGTCGTGGAAGCCC-ATCCCCTT-	556
<i>Astradaucus orientalis</i>	-----TAAGAC---CTT-GTCTTGTCGTGAAAGTCC-GTCCCCTT-	554

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Astrodaucus littoralis</i>	-----TAAGAC----CTT-GTCTTGCGTGTGAAAGTCC-GTCCCCTT-	554
<i>Turgenia latifolia</i>	-----TAAGAC----CTT-GCCTTGTTGCGAATTCCC-GTCCCCTT-	393
<i>Turgenia lissaeoides</i>	-----TAAGAC----CTT-GTCTTGCGTCGAATTCCC-GTCCCCTT-	392
<i>Caucalis platycarpos</i>	-----TATGAC----CTT-GTCTTGCGTGTGAATGCC-GTCCCCTT-	551
<i>Daucus carota</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTGTGTTGTGT-ATACTC-GCCG-CAGT	572
<i>Pseudorlaya pumila</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTGTGTTGTGT-ATGCC-GCCA-CAGT	556
<i>Daucus littoralis</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTGTGTTGTGC-GAGCC-GCCA-CCGT	558
<i>Laserpitium hispidum</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTGTGTTGTGT-ATGCC-ATTAACCTT	554
<i>Cuminum cyminum</i>	-----CAAGAC-CTTCTT-GTGTGTCACGT-ATGCTC-GTCA-CAAC	555
<i>Laserpitium carduchorum</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTGTGTTGTGT-ATGCC-GTCA-CCTT	557
<i>Laserpitium petrophilum</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTATTGTCGTGT-ATGCTC-GTCA-CCTT	555
<i>Ferula orientalis</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTCTTGCGTGT-ATGCC-GTCACCTT-	584
<i>Ferula halophila</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTCTTGCGTGT-ATGCC-GTCACCTT-	584
<i>Ferula coskunii</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTCTTGCGTGT-ATGCC-GTCACCTT-	582
<i>ChæropHYLLUM bulbosum</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTATTGTCGTGTTAATGCTC-GTCACCTT-	398
<i>ChæropHYLLUM meyeri</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTATTGTCGTGTTAATGCTC-GTCACCTT-	398
<i>ChæropHYLLUM elegans</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTCTTGCGTGTAAATTCTC-GTCACCTT-	397
<i>Scandix pecten-veneris</i>	-----TAT-AC-CTTCTT-GAATTGTCGTCTAAGTCT-GTCACTTT-	395
<i>Scandix iberica</i>	-----CAT-AC-CTTCTT-GAATTGTCGTCTAAGTCT-GTCACCTT-	394
<i>Anthriscus kotschyi</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTCTTGCGTGTGAATGTCC-GTCATCTA-	397
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	-----GAAGAC-CTTCTT-GTCTTGCGTGTGAATGTCC-GTCATCTT-	397
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-----GAAGAC-TTCCTT-GTCTTGCGTGTGAATGTCC-GTCATCTT-	394
<i>Artemia squamata</i>	-----TTCTC-GTCTGTCGCGGT--TGCC-GTCACCTA--387	
<i>Artemia squamata*</i>	GAAANNNNNNNNNTNNNTNNNNNNNNNCNNNCNNNTNNNNNNNTNN	752
<i>Apium nodiflorum*</i>	ATGGAG-CTCAAG-GACCTCTAG---GCCGCCACA---AACTGT-TT---	636
<i>Apium nodiflorum</i>	ATGGAG-CTCAAG-GACCTCTAG---GCCGCCACA---AACTGTGTT---	572
<i>Berula erecta</i>	AGCGAG-CTCAAG-GACCCCAAAG---GCCGCCACA---CACTCTGTG---	593
<i>Oenanthe silaifolia</i>	AGCGAG-CTCAAG-GACCCCAAAG---GCCGCCACA---TGGTGTGCG---	590
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	AGCGAG-CTCAAG-GACCCCAAAG---GCCGCCACA---TGGTGTGCG---	590
<i>Eryngium campestre</i>	TGGGAG-CTCCTGTGACCCTCTG---GCCGCCGCC---AACGGCGTG---	616
<i>Eryngium billardieri</i>	TGGGAG-CTCCTGTGACCCTTGG---GCCGCCGCC---AACGCTGTG---	617
<i>Heteromorpha involucrata</i>	TGCTAG-ATC---GACCCCTGCG---GCCGCCGCC---CTTGGTGTGCG---	562
<i>Heteromorpha pubescens</i>	TGCTAG-ATC---GACCCCTGCG---GCCGCCGCC---CTTGGTGTGCG---	562
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	TGCGAG-GCACAGCGACCCCTTG---GCCGCCGCC---CCAGGTGTG---	608
<i>Bupleurum falcatum</i>	CGTAGAG-GCACAGCGACCCCTTG---GCCGCCGCC---CCAGGTGTG---	597
<i>Pimpinella purpurea</i>	AGCGTG-CTTGAG-GACCCCTTCG---GTGCCACA---AAGTGTGTG---	596
<i>Heptaptera anisoptera</i>	AGCGGG-CTCGAG-GACCCTTG---GTGCCACA---AAGTGTGTG---	429
<i>Anethum graveolens*</i>	ACTGAG-CTCTAG-GGGCCTTGG---TCGTCACA---CAATCTGTC---	657
<i>Anethum graveolens</i>	AGTGAG-CTCTAG-GACCCCTTGG---GCACACACA---CAATCTGTT---	593
<i>Apium graveolens*</i>	AG-GAG-CTCGAG-GACCCCTGAG---GCCCTACA---CAATT-TT---	671
<i>Apium graveolens</i>	AG-GAG-CTCGAG-GACCCCTGAG---GCCCTACA---CAATTGTT---	589
<i>Ammi majus</i>	AGTGAG-CTCGAG-GACCCCTAG---GCCCTACA---GACTTTGTT---	589
<i>Ammi trifoliatum</i>	AGTGAG-CTCGAG-GACCCCTAG---GCCCTACA---GACTTTGTT---	605
<i>Petroselinum crispum</i>	AGTGAG-CTCGAG-GACCCCTAG---GCCACACA---GACTTTGTT---	592
<i>Opopanax hispidus*</i>	AGCGAG-CTCTTG-GACCCCTCAG---GCCACACA---CAACGTGTG---	663
<i>Opopanax persicus</i>	AGCGAG-CTCTTG-GACCCCTCAG---GCCACACA---CAACGTGTG---	592
<i>Opopanax hispidus*</i>	AGCGAG-CTCTTG-GACCCCTCAG---GCCACACA---CAACGTGTG---	671
<i>Opopanax hispidus</i>	AGCGAG-CTCGAG-GACCCCTCAG---GCCACACA---CACCCTGTG---	592
<i>Ferulago galbanifera</i>	AGCCAG-CTCCAG-GACCCCTTAG---GCCACACA---CACTTTGTG---	594
<i>Ferulago angulata</i>	AGCGAG-CTCCAG-GACCCCTTAG---GCCACACA---CACTCTGTG---	433
<i>Prangos pubularia</i>	AGCGAG-CTCCAG-GACCCCTTAG---GT-GCACA---CACTTTGTG---	592
<i>Prangos ferulacea</i>	AGCGAG-CTCCAG-GACCCCTTAG---GC-GCACA---CACTTTGTG---	594
<i>Bifora radians*</i>	GGTGAG-CTCTAG-GACCCCTAG---GC-GCACA---CACTTTGTG---	663
<i>Bifora radians</i>	GGTGAG-CTCTAG-GACCCCTAG---GC-GCACA---CACTTTGTG---	426
<i>Coriandrum sativum</i>	AGCGAG-CTCCAG-GACCCCTAG---GC-GCACA---CACTCTGTG---	428
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-GCGAG-CTCCGG-GACCCCTTAG---GCCGCACAGAGTACTCTGTG---	658
<i>Peucedanum palimboides*</i>	-GCGAG-CTCCGG-GACCCCTTAG---GCCGCACAGAGTACTCTGTG---	660
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	AGAGAG-ATTCAG-GACCCCTAG---GCAGCACACA---CACTCTGTG---	595
<i>Seseli gummiferum</i>	-GAGAG-ATCCAG-GACCCCTAG---GCAGCACACA---CACTCTGTG---	593
<i>Seseli tortuosum</i>	-GAGAG-ATCCAG-GACCCCTTAT---GCAGCACACA---CACTTTGTG---	593
<i>Echinophora tenuifolia</i>	GTCGAG-CTCCGG-GACCCCTTGG---GCCGACACAAA---CTTTGTG---	432
<i>Echinophora tournefortii</i>	GGCGAG-CTCCGG-GACCCCTTGG---GCCGACACAAA---ACTTTGTG---	435
<i>Conium maculatum*</i>	AGCGAG-CTCTAG-GACCCCTAG---GCCGCACACA---CACTCTGTG---	624
<i>Conium maculatum*</i>	AGCGAG-CTCTAG-GACCCCTAG---GCCGCACACA---CACTCTGTG---	676
<i>Malabaila secacul</i>	ACCGAG-CTCTAG-GACCCCTAG---GCCGTGCA---CGCAATGTG---	597
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	ACCGAG-CTCTAG-GACCCCTAG---GCCGTGCA---CGCAATGTG---	598
<i>Malabaila secacul</i>	AGTGAG-CTCTAG-GACCCCTAG---GTGGTGCA---C-----427	
<i>Pastinaca sativa</i>	AGCGAG-CTCCAG-GACCCCTAG---GCCGGCACA---CACAATGTG---	435
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	AGCGAG-CTCCAG-GACCCCTAG---GCCGTGCA---CACAATGTG---	598
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	AGCGAG-CTTCAG-GACCCCTAG---GCCGTGCA---CACAATGTG---	598
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	AGTGAG-CTCCAA-GACCCTTAT---GCCGGCACA---CTCAATGTG---	598
<i>Heracleum lanatum</i>	AACGAG-CTCCAG-GACCCCTAG---GCCGCACACA---CATTGTGTG---	594

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Apium nodiflorum</i> *	CG--CTT-GAATTAAAAATGTATGATTATGAGTGTAATGGACGTTGCTA	683
<i>Apium nodiflorum</i>	CG--CTT-CGA-----	580
<i>Berula erecta</i>	CG--CTT-CAA-----	601
<i>Oenanthe silaifolia</i>	CG--CTT-CGA-----	598
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	CG--CTT-CGA-----	598
<i>Eryngium campestre</i>	CG--CCT-CGACCGCGACCCCCAGGTCAAGCGGGACTACCCGCTGA	658
<i>Eryngium billardieri</i>	CGT-CCT-CGA-----	626
<i>Heteromorpha involucrata</i>	CG--CCC-CGA-----	570
<i>Heteromorpha pubescens</i>	CG--CCC-CGA-----	570
<i>Bupleurum rotundifolium</i>	CG---CT-CAAACGTGACCCCCAGGT-----	630
<i>Bupleurum falcatum</i>	CG---CT-CGAA-----	605
<i>Pimpinella purpurea</i>	CG---CT-CAA-----	603
<i>Heptaptera anisoptera</i>	CG---CT-CG-----	435
<i>Anethum graveolens</i> *	-GC--CC-TAACTGGACCCC GTTGTGCGGT CGTTGTGTC GCTGCGGTCC	703
<i>Anethum graveolens</i>	TGC--CC-TAA-----	601
<i>Apium graveolens</i> *	CAC--CT-TAACTGTGACCCCTGCTGGTGTGCCGGTGGCGCGCGTC	718
<i>Apium graveolens</i>	CGC--CT-TAA-----	597
<i>Ammi majus</i>	CGC--CC-TAA-----	597
<i>Ammi trifoliatum</i>	CGC--CC-TAACTGTGACCCCCAGGTCAAGCGGGACTACCCGCTGAGTTA	652
<i>Petroselinum crispum</i>	CGC--CC-TAA-----	600
<i>Opopanax hispidus</i> *	CGC--CT-CAAT-GTGACCCCCATTGTCAG--GTTGGAGTATGTTCTCGTG	707
<i>Opopanax persicus</i>	CGC--CT-CAA-----	600
<i>Opopanax hispidus</i> *	CGC--CT-CAATTGTGACCCCCAGTGTTCT--GCTCGGGTCG---CCGGG	713
<i>Opopanax hispidus</i>	TGC--CT-CAA-----	600
<i>Ferulago galbanifera</i>	CGC--TT-CGA-----	602
<i>Ferulago angulata</i>	CGC--TT-CG-----	440
<i>Prangos pabularia</i>	CGC--TT-CGA-----	600
<i>Prangos ferulacea</i>	CGC--TT-CGA-----	602

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Bifora radians*</i>	CGC--TT-CCATTACCCCTGTTAGATTGATGGATTATGCTGCCTGC	710
<i>Bifora radians</i>	CGC--TT-CCA-----	434
<i>Coriandrum sativum</i>	CGC--TT-TGA-----	436
<i>Peucedanum palimbioides*</i>	CGCGCTT-CGACTGTGACCCCTGCTGGTCGGTAGGTTGTATGCTGCGCG	707
<i>Peucedanum palimbioides*</i>	CGCGCTT-CGACTGTGACCCAGCGGTCTGGTGG---GTGTGC-GCGCCG	705
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	CGC--TT-CGA-----	603
<i>Seseli gummiferum</i>	CGC--TT-CGA-----	601
<i>Seseli tortuosum</i>	CGC--TT-CGA-----	601
<i>Echinophora tenuifolia</i>	CCC--CT-CGA-----	440
<i>Echinophora tournefortii</i>	CCC--CT-CAA-----	443
<i>Conium maculatum*</i>	CGC--TT-CGACTGTGACCCCAAGCAGGACTACCGCTGAGTT	669
<i>Conium maculatum*</i>	CGC--TT-CGACTGTGACCCCGTGGTCGCGTGGG-----GTT	712
<i>Malabaila secacul</i>	CAC--TT-CAA-----	605
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	CAC--TT-CAA-----	606
<i>Malabaila secacul</i>	-----TT-CAA-----	432
<i>Pastinaca sativa</i>	CGC--TT-CGA-----	443
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	CGC--TT-TGA-----	606
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	CGC--TT-CGA-----	606
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	CGC--TT-CGA-----	602
<i>Heracleum lanatum</i>	CGC--TT-CGA-----	440
<i>Heracleum sphondylium</i>	CGC--TT-CGA-----	602
<i>Heracleum trachyloma</i>	CGC--TT-TGA-----	600
<i>Zosima orientalis</i>	CGC--TT-TGA-----	600
<i>Zosima absinthifolia</i>	CGC--TT-TGA-----	600
<i>Malabaila aurea</i>	CACGCTC-CGATTGACCCAGGTCAAGGGACTACCCGCTGA-----	656
<i>Bunium bulbocastanum</i>	CACGCTC-CGA-----	433
<i>Bunium microcarpum</i>	C--GCTT-CGA-----	432
<i>Scaligeria moreana</i>	C--GCTC-CGA-----	432
<i>Scaligeria napiformis</i>	CGC--TC-CGA-----	602
<i>Pimpinella kotschyana</i>	CGC--TC-CGATTACCCACATTGTGATAAAGGATTATGAAGTAGTCGC	715
<i>Falcaria vulgaris*</i>	CGC--TC-CGA-----	601
<i>Falcaria vulgaris</i>	CGT--TC-CAA-----	600
<i>Grammosciadium daucoides</i>	CGT--TC-CAA-----	438
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	CGC--TC-CAA-----	601
<i>Peucedanum elegans</i>	CGC--TT-CGA-----	600
<i>Lecokia cretica</i>	CGC--TT-CGA-----	600
<i>Torilis japonica*</i>	CGC--TT-CGA-----	439
<i>Torilis arvensis</i>	TGC--TT-CGA-----	438
<i>Torilis japonica</i>	TGC--TT-CGA-----	597
<i>Astradaucus orientalis</i>	CAC--TT-CGATTGACCCAGGTCAAGGGACTACCCGCTGA-----	654
<i>Astrodaucus littoralis</i>	CAC--TT-CGA-----	604
<i>Turgenia latifolia</i>	CAC--TT-CGG-----	605
<i>Turgenia lisaeoides</i>	CAC--TT-CAA-----	600
<i>Caucalis platycarpos</i>	CGT--TT-CGA-----	601
<i>Daucus carota</i>	TGC--TT-CGA-----	603
<i>Pseudorlaya pumila</i>	CGC--TT-TTCGA-----	602
<i>Daucus littoralis</i>	CGC--TT-CGATTGACCCAGTC-AGGGGGACTACCCGCTGAGTT	671
<i>Laserpitium hispidum</i>	CGC--TT-CGATTGACCCAGTC-ACGGGGACTACCCGCTGAGTT	670
<i>Cuminum cyminum</i>	CGC--TT-CAAT-GTGACCCCCAGTCAGGGGGACTAACCGCTGAGTT	666
<i>Laserpitium carduchorum</i>	CGC--TT-CGA-----	444
<i>Laserpitium petrophilum</i>	-----	
<i>Ferula orientalis</i>	CGC--TT-CGA-----	443
<i>Ferula halophila</i>	TGC--AT-CTA-----	442
<i>Ferula coskunii</i>	TGC--AT-CTA-----	441
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	C-C--TT-CGA-----	441
<i>Chaerophyllum meyeri</i>	CAC--TT-CGA-----	442
<i>Chaerophyllum elegans</i>	TGC--TT-CGA-----	439
<i>Scandix pecten-veneris</i>	TGCCCTT-CGG-----	433
<i>Scandix iberica</i>	NNNNNNNCNNNNNANNNNNCNNNNNNNNCTNNNTNGNNCT-----	844
<i>Anthriscus kotschyai</i>	-----	
<i>Anthriscus sylvestris subsp. syl</i>	-----	
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	CGTAGTCAACT-----	694
<i>Artemisia squamata</i>	-----	
<i>Artemisia squamata*</i>	-----	
<i>Apium nodiflorum*</i>	-----	
<i>Apium nodiflorum</i>	-----	
<i>Berula erecta</i>	-----	
<i>Oenanthe silaifolia</i>	-----	
<i>Oenanthe pimpinelloides</i>	-----	
<i>Eryngium campestre</i>	-----	
<i>Eryngium billardieri</i>	-----	
<i>Heteromorpha involucrata</i>	-----	
<i>Heteromorpha pubescens</i>	-----	

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Bupleurum rotundifolium</i>	-----	
<i>Bupleurum falcatum</i>	-----	
<i>Pimpinella purpurea</i>	-----	
<i>Heptaptera anisoptera</i>	-----	
<i>Anethum graveolens*</i>	-----	
<i>Anethum graveolens</i>	-----	
<i>Apium graveolens*</i>	-----	
<i>Apium graveolens</i>	-----	
<i>Ammi majus</i>	-----	
<i>Ammi trifoliatum</i>	AGC-----	655
<i>Petroselinum crispum</i>	-----	
<i>Opopanax hispidus*</i>	GTCC-----	711
<i>Opopanax persicus</i>	-----	
<i>Opopanax hispidus*</i>	AC-----	715
<i>Opopanax hispidus</i>	-----	
<i>Ferulago galbanifera</i>	-----	
<i>Ferulago angulata</i>	-----	
<i>Prangos pabularia</i>	-----	
<i>Prangos ferulacea</i>	-----	
<i>Bifora radians*</i>	GTGGTACGCC-----	721
<i>Bifora radians</i>	-----	
<i>Coriandrum sativum</i>	-----	
<i>Peucedanum palimboides*</i>	GTACC-----	712
<i>Peucedanum palimboides*</i>	G-AC-----	708
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	-----	
<i>Seseli gummiferum</i>	-----	
<i>Seseli tortuosum</i>	-----	
<i>Echinophora tenuifolia</i>	-----	
<i>Echinophora tournefortii</i>	-----	
<i>Conium maculatum*</i>	TAAGCATATCAAATCCGGGAGGAAAAAAAGCAAAACACG	713
<i>Conium maculatum*</i>	--GGC-----CCCGGGAC-----	723
<i>Malabaila secacul</i>	-----	
<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i>	-----	
<i>Malabaila secacul</i>	-----	
<i>Pastinaca sativa</i>	-----	
<i>Malabaila pastinacifolia</i>	-----	
<i>Pastinaca pimpinellifolia</i>	-----	
<i>Trigonosciadium viscidulum</i>	-----	
<i>Heracleum lanatum</i>	-----	
<i>Heracleum sphondylium</i>	-----	
<i>Heracleum trachyloma</i>	-----	
<i>Zosima orientalis</i>	-----	
<i>Zosima absinthifolia</i>	-----	
<i>Malabaila aurea</i>	-----	
<i>Bunium bulbocastanum</i>	-----	
<i>Bunium microcarpum</i>	-----	
<i>Scaligeria moreana</i>	-----	
<i>Scaligeria napiformis</i>	-----	
<i>Pimpinella kotschyana</i>	-----	
<i>Falcaria vulgaris*</i>	CTGGCCC-----	722
<i>Falcaria vulgaris</i>	-----	
<i>Grammosciadium daucoides</i>	-----	
<i>Grammosciadium platycarpum</i>	-----	
<i>Peucedanum elegans</i>	-----	
<i>Lecokia cretica</i>	-----	
<i>Torilis japonica*</i>	-----	
<i>Torilis arvensis</i>	-----	
<i>Torilis japonica</i>	-----	
<i>Astradaucus orientalis</i>	-----	
<i>Astrodaucus littoralis</i>	-----	
<i>Turgenia latifolia</i>	-----	
<i>Turgenia lisseaeoides</i>	-----	
<i>Caucalis platycarpos</i>	-----	
<i>Daucus carota</i>	-----	
<i>Pseudorlaya pumila</i>	-----	
<i>Daucus littoralis</i>	-----	
<i>Laserpitium hispidum</i>	-----	
<i>Cuminum cyminum</i>	-----	
<i>Laserpitium carduchorum</i>	-----	
<i>Laserpitium petrophilum</i>	-----	
<i>Ferula orientalis</i>	AGCACATAAAAAAAGGCAGGGAAAA-----	696
<i>Ferula halophila</i>	--AGATCTAAGCGGGAAAAAAA-----	692
<i>Ferula coskunii</i>	--ACACTTAAATGGGGGGAGAGAGAAAT-----	694
<i>Chaerophyllum bulbosum</i>	-----	

Çizelge 3.2. (devam)

<i>Chaerophyllum meyeri</i>	-----
<i>Chaerophyllum elegans</i>	-----
<i>Scandix pecten-veneris</i>	-----
<i>Scandix iberica</i>	-----
<i>Anthriscus kotschyi</i>	-----
<i>Anthriscus sylvestris</i> subsp. <i>syl</i>	-----
<i>Geocaryum macrocarpum</i>	-----
<i>Artemia squamata</i>	-----
<i>Artemia squamata*</i>	-----

Yapılan hizalama 963 karakter matrisi ile sonuçlanmıştır. Toplam karakterlerin 662 tanesi değişken (%68,74), 154 tanesi korunmuş (%15,99), 562 tanesi filogenetik olarak bilgi verici (%58,35), 90 tanesininde otomorfik karakter (%9,34) olduğu görülmüştür (Çizelge 3.3.).

Çizelge 3.3. Gerçekleştirilen nükleotit dizi hizalaması sonucunda ortaya çıkan karakter tipi ve sayıları

Karakter tipi	Karakter tipi sayısı / Toplam karakter sayısı	Karakter tipi sayısı / Toplam karakter sayısı (*100)
Değişken karakter sayısı	662/963	% 68,74
Korunmuş karakter sayısı	154/963	% 15,99
Filogenetik açıdan bilgi verici karakter sayısı	562/963	% 58,35
Otomorfik karakter sayısı	90/963	% 9,34

Her iki ITS DNA bölgesi de G+C nükleotitlerince zengindir (Nazar et al., 1987; Muster et al., 1990). ITS dizilerindeki yüksek G+C miktarı, DNA ve RNA ikincil yapılarının kararlı kalması ve daha kompleks ikincil yapıların oluşumuyla ilgilidir (Alvarez ve Wendel, 2003). Çalışmada filogenetik analize dahil edilen 92 taksona ait ITS nükleotit dizilerinde ortalama G+C oranı %54,6 olarak saptanmıştır (Çizelge 3.3.b.). Kırıkkale ilinden toplanarak ITS nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen 13 taksonun G+C oranı ise %54,2'dir (Çizelge 3.4.a).

Çizelge 3.4.a. Kırıkkale ili çevresinden toplanarak ITS bölgesi nükleotid dizileri elde edilen taksonların ITS bölgesi nükleotit kompozisyonu bilgileri

Sıra No	Takson Adı	T (%)	C (%)	A (%)	G (%)	Toplam	G+C (%)
1	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.	22,5	27,6	25,0	24,9	711,0	52,5
2	<i>Anethum graveolens</i> L.	22,0	27,5	24,6	25,9	703,0	53,3
3	<i>Peucedanum palimboides</i> Boiss.	21,1	30,2	22,5	26,3	712,0	56,5
4	<i>Peucedanum palimboides</i> Boiss.	22,2	29,2	22,2	26,4	708,0	55,6
5	<i>Bifora radians</i> M. Bieb.	22,6	27,3	24,5	25,5	721,0	52,8
6	<i>Apium graveolens</i> L.	22,0	29,4	23,8	24,8	718,0	54,2
7	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.	22,8	27,4	24,9	24,9	715,0	52,3
8	<i>Conium maculatum</i> L.	20,8	26,5	24,1	28,6	713,0	55,1
9	<i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag.	23,8	28,5	23,5	24,2	694,0	52,7
10	<i>Artedia squamata</i> L.	24,1	28,2	19,7	27,9	659,0	56,1
11	<i>Conium maculatum</i> L.	22,1	29,3	23,0	25,6	723,0	54,9
12	<i>Torilis japonica</i> DC.	21,9	29,1	22,1	26,9	711,0	56,0
13	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	23,3	27,4	23,4	25,9	722,0	53,3
Ortalama		22,5	28,3	23,3	25,9	708,4	54,2

ITS nükleotit dizileri çıkarılan 13 örnek ile gen bankasından alınan 79 örneğin ITS bölgesi nükleotit kompozisyonları Çizelge 3.4.b.'de verilmiştir.

Çizelge 3.4.b. Filogenetik analize dahil edilen bütün taksonların ITS bölgesi nükleotit kompozisyon bilgileri

S. No	Takson Adı	T (%)	C (%)	A (%)	G (%)	Toplam	G+C (%)
1	<i>Opopanax hispidus</i> * Griseb.	24,9	24,9	22,8	27,4	715,0	52,3
2	<i>Opopanax persicus</i> Boiss.	24,2	26,3	22,7	26,8	600,0	53,2
3	<i>Opopanax hispidus</i> * Griseb.	25,0	24,9	22,5	27,6	711,0	52,5
4	<i>Opopanax hispidus</i> Griseb.	24,2	25,8	23,2	26,8	600,0	52,7
5	<i>Anethum graveolens</i> * L.	24,6	25,9	22,0	27,5	703,0	53,3
6	<i>Anethum graveolens</i> L.	24,0	27,3	23,0	25,8	601,0	53,1
7	<i>Apium graveolens</i> * L.	23,8	24,8	22,0	29,4	718,0	54,2

Çizelge 3.4.b. (devam)

8	<i>Apium graveolens</i> L.	23,8	26,0	21,9	28,3	597,0	54,3
9	<i>Ammi majus</i> L.	23,6	26,8	23,1	26,5	597,0	53,3
10	<i>Ammi trifoliatum</i> Trel.	23,5	26,7	22,9	26,9	655,0	53,6
11	<i>Petroselinum crispum</i> (Mill.) Nyman ex A.W. Hill	23,7	27,2	23,2	26,0	600,0	53,2
12	<i>Apium nodiflorum*</i> (L.) Lag.	23,5	24,2	23,8	28,5	694,0	52,7
13	<i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag.	22,1	26,9	22,1	29,0	580,0	55,9
14	<i>Berula erecta</i> (Huds.) Coville	21,5	28,0	22,5	28,1	601,0	56,1
15	<i>Oenanthe silaifolia</i> M. Bieb.	21,2	27,1	22,7	28,9	598,0	56,0
16	<i>Oenanthe pimpinelloides</i> Sm.	21,4	26,8	22,9	28,9	598,0	55,7
17	<i>Torilis japonica*</i> (Houtt.) DC.	22,1	26,9	21,9	29,1	711,0	56,0
18	<i>Torilis arvensis</i> (Huds.) Link	21,3	27,5	24,0	27,3	601,0	54,7
19	<i>Torilis japonica</i> (Houtt.) DC.	21,6	27,8	22,6	28,0	601,0	55,7
20	<i>Astradaucus orientalis</i> (L.) Drude	21,5	27,2	23,2	28,2	600,0	55,3
21	<i>Astrodaucus littoralis</i> (M.Bieb.) Drude	21,7	27,2	23,2	28,0	600,0	55,2
22	<i>Caucalis platycarpos</i> L.	23,3	25,8	21,6	29,3	597,0	55,1
23	<i>Daucus carota</i> L.	24,5	24,6	23,2	27,7	654,0	52,3
24	<i>Pseudorlaya pumila</i> (L.) Grande	23,8	25,7	23,7	26,8	604,0	52,5
25	<i>Daucus littoralis</i> Sm.	24,0	25,8	23,0	27,3	605,0	53,1
26	<i>Laserpitium hispidum</i> M. Bieb.	24,7	24,5	23,5	27,3	600,0	51,8
27	<i>Ferula orientalis</i> L.	22,0	26,3	23,4	28,3	696,0	54,6
28	<i>Ferula coskunii</i> H.Duman & Sagiroglu	22,0	26,2	23,3	28,4	694,0	54,6
29	<i>Ferula halophila</i> Pesmen	22,1	26,7	22,5	28,6	692,0	55,3
30	<i>Cuminum cyminum</i> L.	25,0	23,8	24,0	27,3	601,0	51,1
31	<i>Laserpitium carduchorum</i> Hedge & Lamond	25,9	24,0	23,4	26,7	603,0	50,7
32	<i>Laserpitium petrophilum</i> Boiss. & Heldr.	24,4	25,7	22,8	27,1	602,0	52,8
33	<i>Lecokia cretica</i> DC.	22,8	27,5	22,7	27,0	600,0	54,5
34	<i>Heteromorpha involucrata</i> Conrath.	15,1	36,1	17,0	31,8	570,0	67,9
35	<i>Heteromorpha pubescens</i> Burtt Davy	14,9	36,1	17,0	31,9	570,0	68,1
36	<i>Artemia squamata*</i> L.	24,1	28,2	19,7	27,9	659,0	56,1
37	<i>Eryngium campestre</i> L.	16,7	33,0	19,3	31,0	658,0	64,0
38	<i>Eryngium billardieri</i> Delile	17,4	31,5	19,3	31,8	626,0	63,3
39	<i>Bupleurum rotundifolium</i> L.	22,1	27,3	20,8	29,8	630,0	57,1
40	<i>Bupleurum falcatum</i> L.	19,5	28,9	21,5	30,1	605,0	59,0
41	<i>Pimpinella purpurea</i> (Franch.) H. Boissieu	22,4	26,9	22,1	28,7	603,0	55,6
42	<i>Bunium bulbocastanum</i> L.	19,8	29,6	21,6	29,0	656,0	58,5
43	<i>Falcaria vulgaris*</i> Bernh.	23,4	25,9	23,3	27,4	722,0	53,3
44	<i>Falcaria vulgaris</i> Bernh.	22,8	28,0	21,7	27,5	600,0	55,5
45	<i>Peucedanum elegans</i> Kom.	24,0	25,6	24,1	26,3	601,0	51,9
46	<i>Grammosciadium daucoides</i> DC.	23,3	26,3	23,8	26,5	600,0	52,8
47	<i>Pimpinella kotschyana</i> Boiss.	21,1	28,7	22,4	27,7	602,0	56,5
48	<i>Bifora radians*</i> M. Bieb.	24,5	25,5	22,6	27,3	721,0	52,8
49	<i>Malabaila secacul</i> (Mill.) Boiss.	23,3	27,3	23,0	26,4	605,0	53,7

Çizelge 3.4.b. (devam)

50	<i>Trigonosciadium lasiocarpum</i> (Boiss.) Alava	23,1	27,6	23,1	26,2	606,0	53,8
51	<i>Trigonosciadium viscidulum</i> Boiss. & Hausskn.	23,3	26,7	22,6	27,4	606,0	54,1
52	<i>Malabaila pastinacifolia</i> Boiss. & Balansa	23,4	26,4	22,3	27,9	606,0	54,3
53	<i>Pastinaca pimpinellifolia</i> M. Bieb.	23,4	26,4	22,3	27,9	606,0	54,3
54	<i>Heracleum lanatum</i> Michx.	23,9	25,9	22,8	27,4	602,0	53,3
55	<i>Heracleum trachyloma</i> Fisch. & C.A. Mey.	24,6	25,4	22,4	27,6	602,0	53,0
56	<i>Zosima orientalis</i> Hoffm.	22,3	27,2	21,5	29,0	600,0	56,2
57	<i>Zosima absinthifolia</i> Link	22,5	26,8	22,0	28,7	600,0	55,5
58	<i>Malabaila aurea</i> Boiss.	25,2	24,5	23,0	27,3	600,0	51,8
59	<i>Peucedanum palimboides*</i> Boiss.	22,5	26,3	21,1	30,2	712,0	56,5
60	<i>Peucedanum palimboides*</i> Boiss.	22,2	26,4	22,2	29,2	708,0	55,6
61	<i>Peucedanum turgeniifolium</i> H. Wolff	23,1	27,0	22,6	27,4	603,0	54,4
62	<i>Seseli gummiferum</i> Less. ex Ledeb.	22,6	27,3	22,1	28,0	601,0	55,2
63	<i>Seseli tortuosum</i> L.	23,2	27,2	23,0	26,7	600,0	53,8
64	<i>Conium maculatum*</i> L.	23,0	25,6	22,1	29,3	723,0	54,9
65	<i>Prangos pabularia</i> Lindl.	23,0	26,8	22,0	28,2	600,0	55,0
66	<i>Prangos ferulacea</i> Lindl.	21,1	28,7	21,9	28,2	602,0	57,0
67	<i>Ferulago galbanifera</i> (Mill.) W.D.J. Koch	20,6	29,1	21,9	28,4	602,0	57,5
68	<i>Conium maculatum*</i> L.	20,8	26,5	24,1	28,6	713,0	55,1
69	<i>Ferulago angulata</i> (Schltdl.) Boiss.	21,8	29,3	19,8	29,1	440,0	58,4
70	<i>Bifora radians</i> M. Bieb.	24,4	27,0	21,0	27,6	434,0	54,6
71	<i>Coriandrum sativum</i> L.	23,4	28,0	20,2	28,4	436,0	56,4
72	<i>Artemisia squamata</i> L.	23,3	27,7	19,9	29,1	433,0	56,8
73	<i>Heptaptera anisoptera</i> (DC.) Tutin	23,9	26,0	20,9	29,2	435,0	55,2
74	<i>Turgenia latifolia</i> (L.) Hoffm.	25,1	25,7	22,1	27,1	439,0	52,8
75	<i>Turgenia lisaeoides</i> C.C. Towns.	23,1	27,4	22,1	27,4	438,0	54,8
76	<i>Scandix pecten-veneris</i> L.	30,8	22,4	22,6	24,2	442,0	46,6
77	<i>Scandix iberica</i> M. Bieb.	30,8	21,5	22,9	24,7	441,0	46,3
78	<i>Anthriscus kotschyi</i> Fenzl ex Boiss.	29,0	23,6	22,9	24,5	441,0	48,1
79	<i>Anthriscus sylvestris</i> subsp. <i>sylvestris</i> (L.) Hoffm.	26,5	24,4	24,0	25,1	442,0	49,5
80	<i>Geocaryum macrocarpum</i> (Boiss. & Spruner) Engstrand	27,1	23,5	23,7	25,7	439,0	49,2
81	<i>Chaerophyllum meyeri</i> Boiss. & Buhse	26,4	26,2	21,6	25,7	416,0	51,9
82	<i>Chaerophyllum bulbosum</i> L.	25,9	26,4	21,8	25,9	444,0	52,3
83	<i>Chaerophyllum elegans</i> Gaudin	26,6	25,5	21,9	26,0	443,0	51,5
84	<i>Grammosciadium platycarpum</i> Boiss. & Hausskn.	24,0	26,7	22,8	26,5	438,0	53,2
85	<i>Scaligeria moreana</i> Engstrand	25,7	25,5	20,4	28,5	432,0	53,9
86	<i>Scaligeria napiformis</i> Grande	20,9	29,0	20,9	29,2	431,0	58,2
87	<i>Bunium microcarpum</i> (Boiss.) Freyn & Bornm.	19,6	30,5	20,6	29,3	433,0	59,8
88	<i>Echinophora tenuifolia</i> L.	24,8	27,3	20,2	27,7	440,0	55,0

Çizelge 3.4.b. (devam)

89	<i>Echinophora tournefortii</i> Jaub. & Spach	23,9	28,0	21,2	26,9	443,0	54,9
90	<i>Malabaila secacul</i> (Mill.) Boiss.	25,2	25,9	22,5	26,4	432,0	52,3
91	<i>Pastinaca sativa</i> L.	23,9	26,6	21,7	27,8	443,0	54,4
92	<i>Heracleum sphondylium</i> L.	24,8	25,9	22,7	26,6	440,0	52,5
Ortalama		23,2	26,7	22,1	27,8	578,7	54,6

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Çalışmamızda kullanılan bütün taksonların ortalama nükleotit dizisi uzunluğu 416 ile 723 arasında değişmektedir. Bunun nedeni gen bankasından alınan bazı taksonlara ait ITS nükleotit dizilerinin sadece ITS1-ITS2 bölgelerini içermesi, 5.8S'lik bölgeyi içermemesidir. Ortalama nükleotit dizisi uzunluğu 508'dir. ITS bölgesi nükleotit dizisi tarafımızca elde edilen 13 taksona ait nükleotit dizisi uzunluğu 659-723 arasındadır. Ortalama uzunluk ise 708 nükleotittir.

Dizi uzunluğu parametresi filogenetik açıdan daha az bilgi verici olarak ifade edilmektedir. Bu parametre, dizide insersiyon ve delesyonların olduğunu göstermektedir (Herskovitz et al., 1999). ITS bölgesi ne kadar uzun olursa nükleotit değişim oranı o kadar yüksek olur (Gernandt et al., 2001). Çalışmamızda bütün taksonların ITS nükleotit dizileri içerisinde T,S,A,G nükleotitlerinin ortalama bulunma sıklıkları %23,2, %26,7, %22,1, %27,8 olarak, transisyon/transversiyon oranı ise 1,08 olarak hesaplanmıştır (Çizelge 3.4.).

Çizelge 3.5. Filogenetik analize dahil edilen taksonların ITS bölgeleri nükleotit dizisi karakteristikleri (Veriler bütün taksonlara ait ortalama verilerdir)

ii	si	sv	R	TT	TC	TA	TG	CC	CA	CG	AA	AG	GG
402	59	54	1,08	85	38	16	15	107	13	11	89	23	121

ii : Özdeş Çiftler

si : Transisyonal çiftler

sv : Transversiyonal çiftler

R : si/sv

3.5. Kladistik Analiz

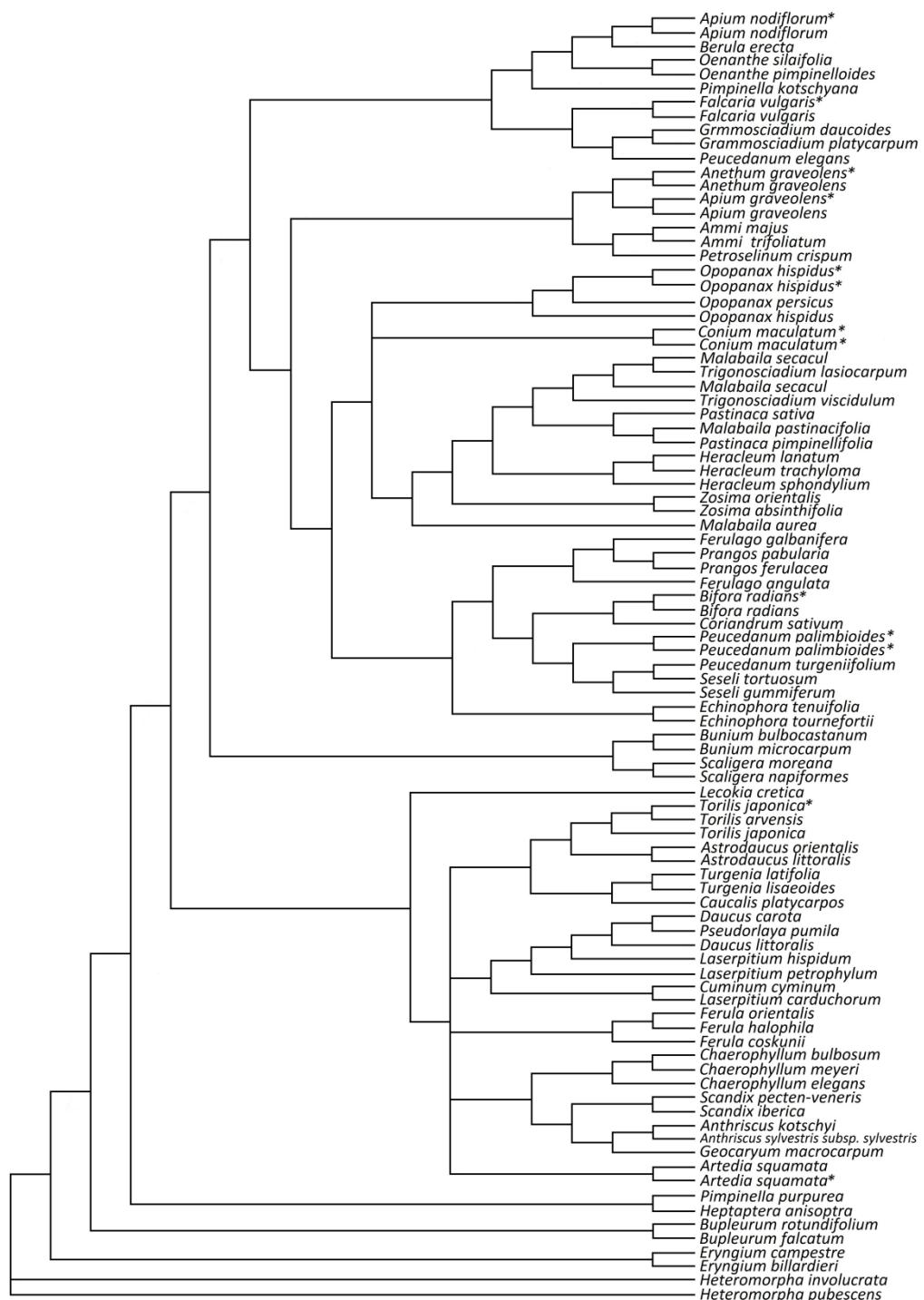
Kladogram temelli analizler, DNA dizisindeki nükleotit farklılaşmalarını en iyi ifade eden yöntemlerdir. (Bailey et al., 2003). Tutarlılık analizleri filogenetiğin kararlılığını ölçmeye yarayan oldukça kullanışlı bir analiz olarak görülmektedir (Yin-Long et al., 1999). PAUP, filogeniyi oluşturmak üzere geliştirilmiş bir bilgisayar programıdır (Wiley et al., 1991; Forey et al., 1992).

Bu çalışmada analizi yapılacak ITS DNA bölgelerinin Clustal W 2.0 programında gerçekleştirilen nükleotit dizi hizalama sonuçları MacClade 4.03 (Maddison and Maddison, 2000) bilgisayar programına veri olarak yüklandı. Filogenetik analize dahil edilen 92 taksondan 24'ünün sadece ITS1 ve ITS2 nükleotit dizisi, 16'sının ITS1-5.8S-ITS2 kısmi nükleotit dizisi, 52'ünün ise ITS1-5.8S-ITS2 tam nükleotit dizisi kullanılmıştır.

Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizileri laboratuvar ortamında elde edilen taksonlarla, ITS bölgesi nükleotit dizileri gen bankasından alınan taksonlar arasındaki genetik varyasyonu ve filogenetik ilişkiye belirleyebilmek için, bir kladistik analiz programı olan PAUP 4.0b.10 (Swafford, 2002) kullanılmıştır.

PAUP programıyla gerçekleştirilen kladistik analizde maksimum tutarlılık seçeneği seçilmiştir. PAUP programı ile oluşturulabilecek Strict, Semistrict, Majority Rule ve Adams Consensus ağaçları oluşturulmuştur (Şekil 3.3. a., b., c., d.). Analiz 500 tekrarlı olarak gerçekleştirilmiştir. Program tarafından ağaç uzunluğu 2911, tutarlılık indeksi (CI) 0,4105, karmaşıklık indeksi (HI) 0,5895 olarak hesaplanmıştır. Analizde 963 karakter kullanılmıştır. Bunlardan 418 tanesi sabit karakterdir. 125 tanesi değişken karakter olup tutarlılık açısından bilgi verici değildir. 501 karakter ise tutarlılık açısından bilgi verici karakterdir.

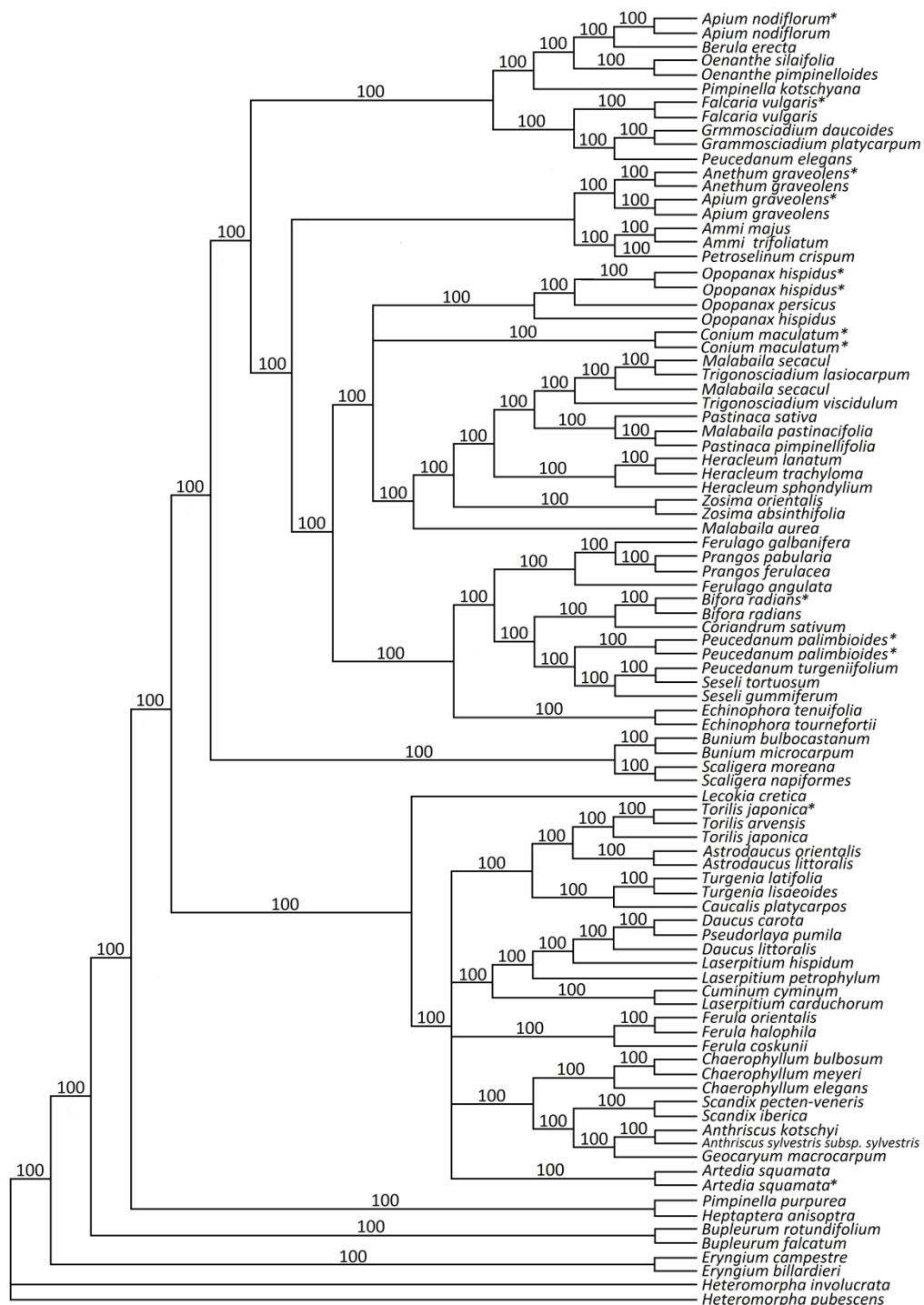
Strict



Şekil 3.3.a. Çalışmada filogenetik analize dahil edilen taksonların ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Strict Consensus kuralına göre elde edilen kladogram (Ağaç uzunluğu: 2911, CI: 0,4105, HI: 0,5895).

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

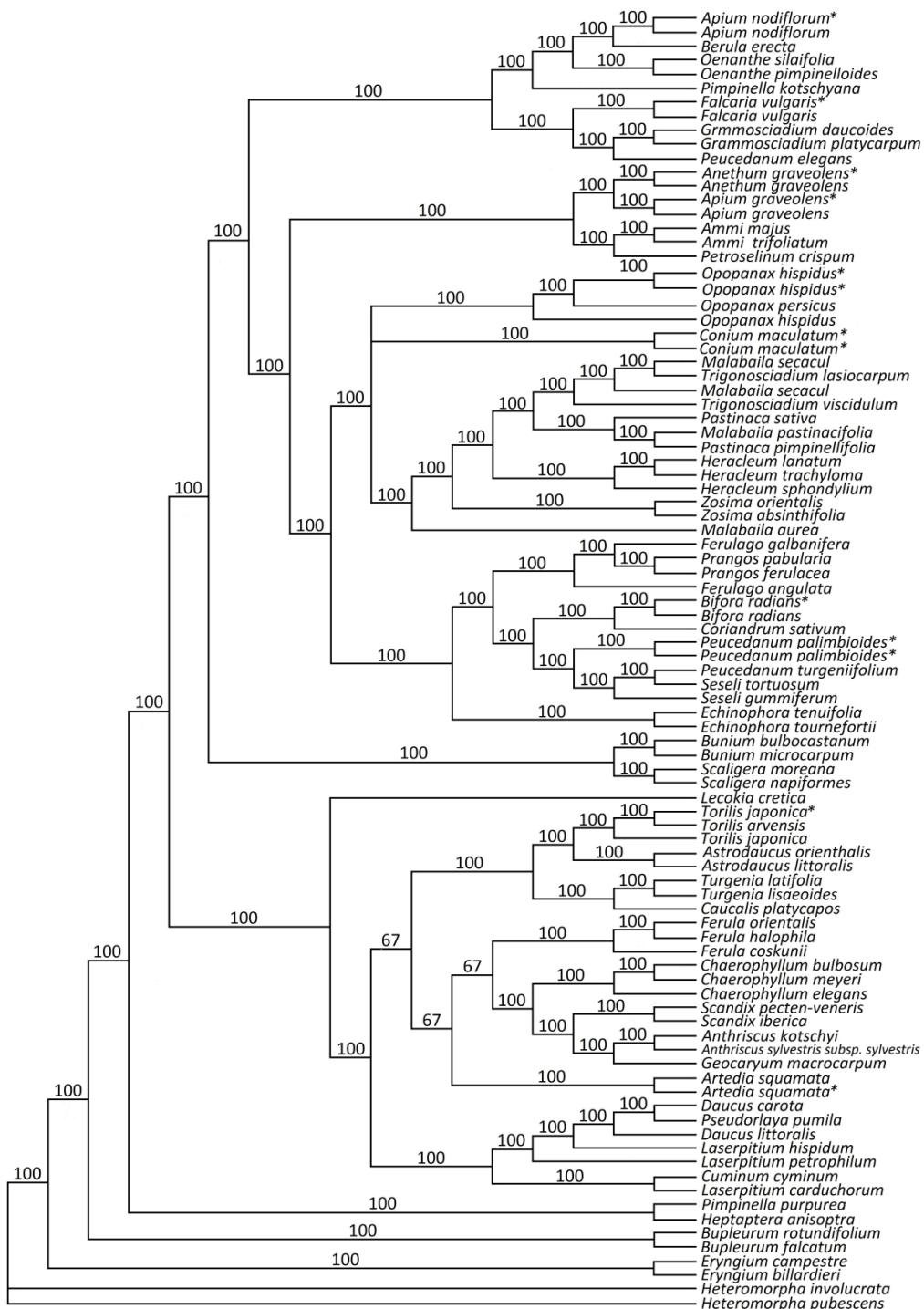
Semistrict



Şekil 3.3.b. Çalışmada filogenetik analize dahil edilen taksonların ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Semistrict Consensus kuralına göre elde edilen kladogram (Ağacı uzunluğu: 2911, CI: 0,4105, HI: 0,5895).

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

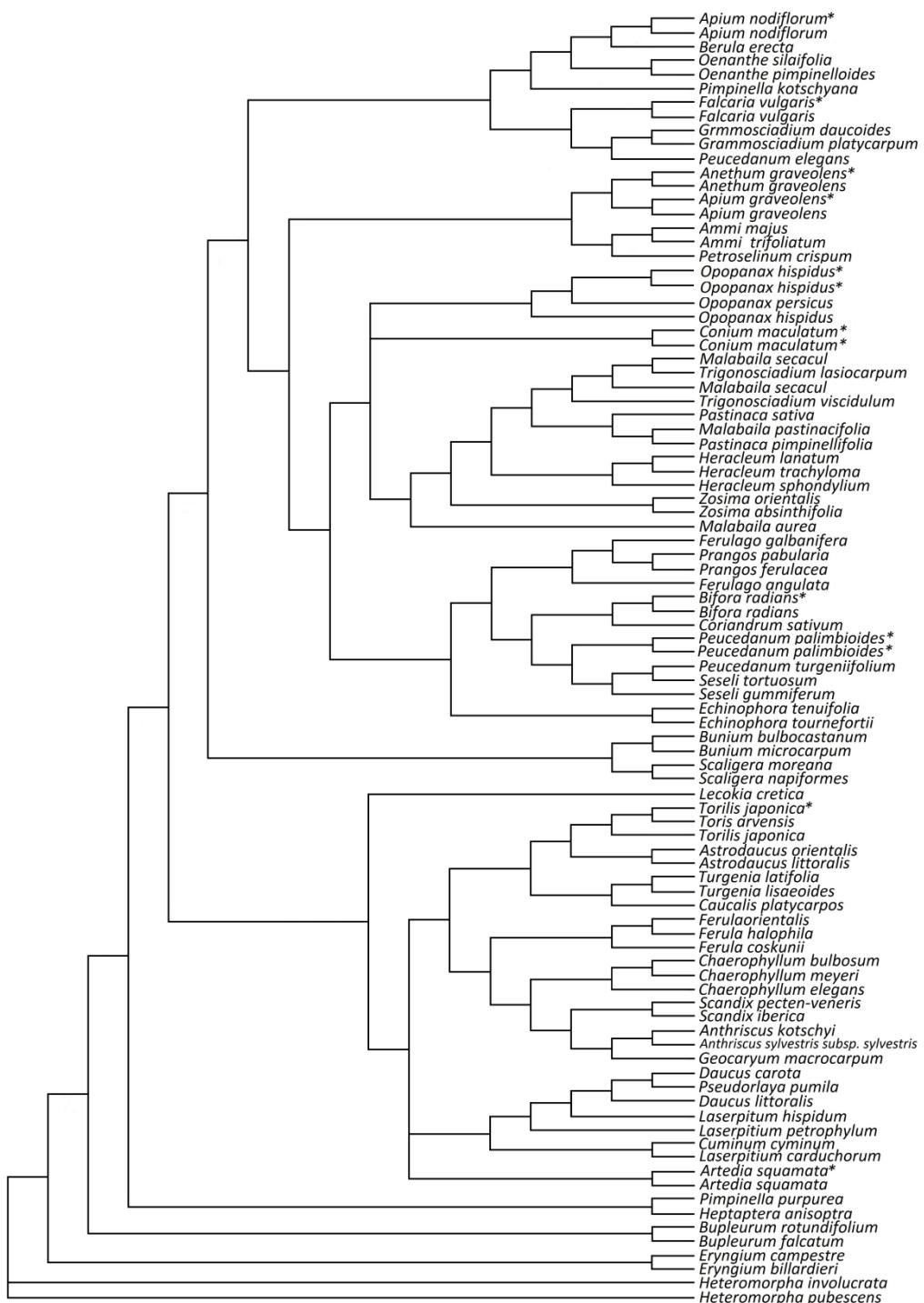
Majority rule



Şekil 3.3.c. Çalışmada filogenetik analize dahil edilen taksonların ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Majority Rule Consensus kuralına göre elde edilen kladogram (Ağaç uzunluğu: 2911, CI: 0,4105, HI: 0,5895).

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Adams



Şekil 3.3.d. Çalışmada filogenetik analize dahil edilen taksonların ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Adams Consensus kuralına göre elde edilen kladogram (Ağaç uzunluğu: 2911, CI: 0,4105, HI: 0,5895).

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

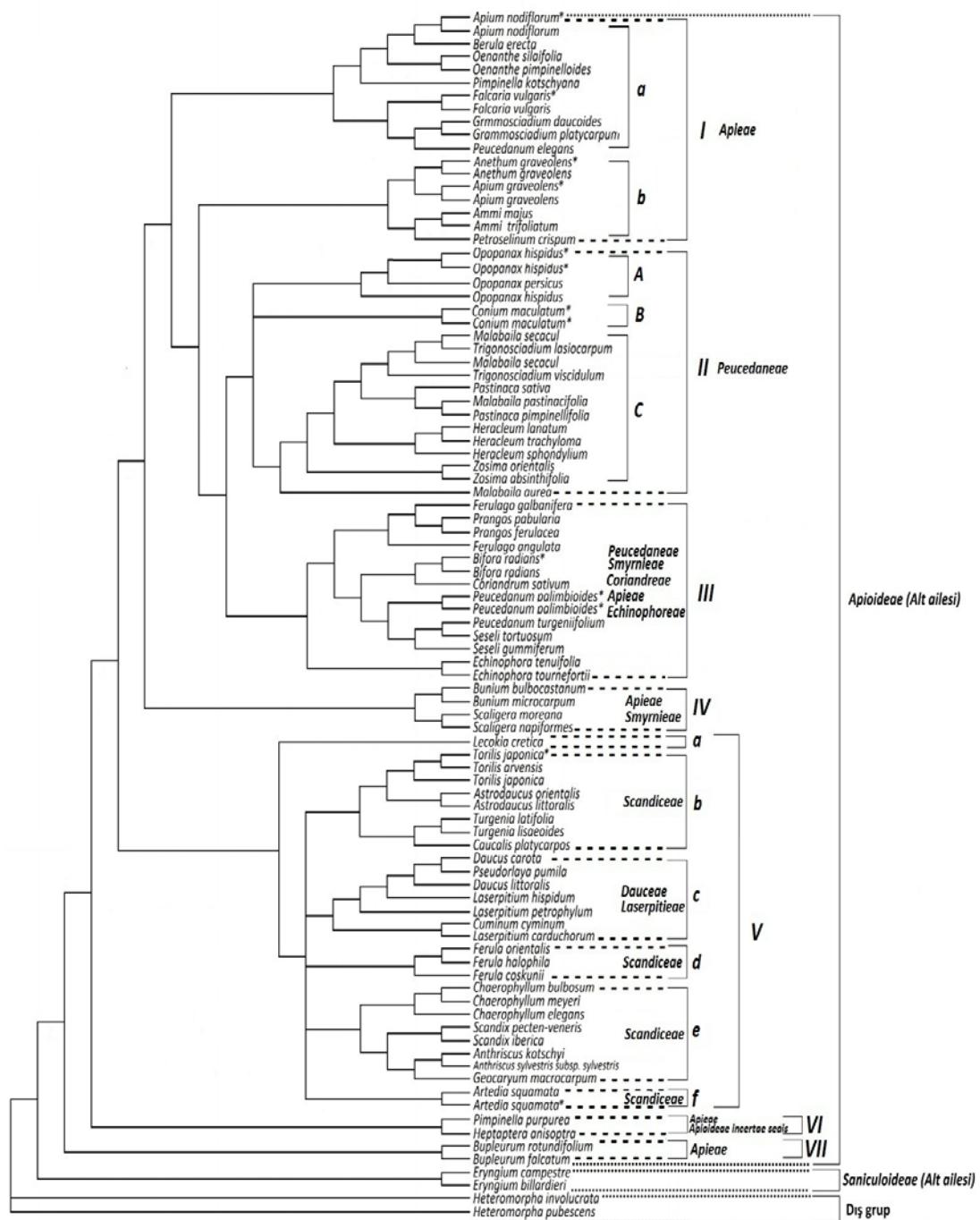
Tüm örnekler içerisinde ITS dizi farklılığı %0,0 ile %41,1 arasında değişmektedir. Nükleotit dizisi gen bankasından alınan *Apium graveolens* ile Kırıkkale ilinden toplanan *Apium graveolens* türleri, *Astrodaucus orientalis* ile *Astrodaucus littoralis* türleri ve *Heteromorpha involucrata* ile *Heteromorpha pubescens* türleri sadece %0,2'lik ITS dizi farklılığı oranıyla birbirlerine en yakın taksonlar olarak görülmektedirler. *Eryngium* ve *Scandix* cinsleride %41,1 oranla birbirinden en uzak cinsler olarak ortaya çıkmışlardır. Analizde kullanılan taksonlardan sadece *Eryngium* cinsi Drude'un sınıfladırmına göre *Saniculoidea* alt ailesine, diğer 90 takson ise *Apioideae* alt ailesine aittir. Bu bilgi ışığında *Eryngium* cinsinin diğer taksonlarla olan ITS nükleotit dizisi benzerliğinin düşük olması anlaşılabılır. Aynı şekilde *Eryngium* cinsinin diğer tüm taksonların kardeş grubu görünümünde olduğu görülmektedir.

Apiaceae familyası *Apioideae* alt ailesi üzerinde yapılan moleküler çalışmalarda *Bupleurum* cinsinin bazal bir pozisyon'a sahip olduğunu ortaya konmuştur. Yapılan çalışmalarda *Bupleurum* cinsinin *Heteromorpheae* oymağı taksonları ile *Annesorhiza* ve *Lichtensteinia* cinslerinin yokluğunda *Apioideae* alt ailesinin diğer bütün üyelerine kardeş grup olarak bulunduğu belirtilmiştir (Downie & al., 2001; Calviño et al., 2006). Çalışmada dış grup olarak *Heteromorpha* cinsine ait *Heteromorpha involucrata* ve *Heteromorpha pubescens* türleri kullanılmıştır. *Bupleurum* cinsi ise analize dahil edilen diğer *Apioideae* alt ailesine ait taksolara en uzak grup olarak ortaya çıkmıştır.

Filogenetik analiz sonucu oluşturulan kladogramda dış grup olarak belirlenen *Heteromorpha* cinsi ve *Saniculoidea* alt ailesine ait *Eryngium* cinsi üyeleri, *Apioideae* alt ailesine ait taksonların kardeş grubu olarak görülmektedir.

Apioideae alt ailesi 7 ana dalda incelenebilir. *Apioideae* alt ailesinin diğer taksonlarına kardeş grup olarak görünen *Bupleurum* cinsi üyeleri *Apieae* oymağına aittir ve VII numaralı dalı oluştururlar (Şekil 3.4.).

Strict



Şekil 3.4. Çalışmada filogenetik analize dahil edilen taksonların ITS bölgesi nükleotit dizileri ile PAUP 4.0b.10 programında gerçekleştirilen kladistik analiz sonucunda Strict Consensus kuralına göre elde edilen kladogram üzerinde taksonların ait oldukları alt ailelerin ve oymaklarının gösterimi (Ağacı uzunluğu: 2911, CI: 0,4105, HI: 0,5895).

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

VI dalı oluşturan *Apieae* oymağına dahil *Pimpinella purpurea* ve oymağı tanımlanmamış *Heptaptera anisoptera* türleri *Apioideae* alt ailesi taksonları içerisinde *Bupleurum* cinsinin ardından en bazal gruplar olarak görülmektedir.

Plunket ve Downie (1999), *Apioideae* alt ailesi üyeleri üzerinde yaptıkları çalışmada *Duceae*, *Laserpitiae* ve *Scandiceae* üyelerinin tek bir hat oluşturduklarını belirtmişlerdir. Aynı şekilde bizim çalışmamız sonucunda, V. dal üzerinde *Laserpitiae*, *Duceae* ve *Scandiceae* oymakları monofiletik görünümde çıkmıştır. Bu üç grup tek bir hat oluşturmuştur. Bu grup kendi içerisinde 6 alt dalda incelenebilir. *Scandix*, *Anthriscus*, *Chaerophyllum*, *Geocaryum* cinslerini içeren alt dal (e) Drude'un sınıflandırmasında belirtilen *Scandicinaeae* alt oymağına ait taksonlardır. Bir diğer alt dal (b) *Cacualis*, *Turgenia*, *Astrodaucus* ve *Torilis* gibi Drude'un sınıfladırmasında *Caucalidinea* alt oymağına ait taksonları bulundurmaktadır. Üçüncü dal (c) *Duceae* ve *Laserpitiae* oymaklarına ait *Daucus*, *Pseudorlaya*, *Laserpitium*, *Cuminum* taksonlarını bulundurmaktadır. Dördüncü dal (d) yine *Scandiceae* oymağına ait *Ferula* cinsi üyelerini bulundurmaktadır. Beşinci dalda (f) *Caucalidinae* alt oymağı üyesi *Artedia squamata* türleri bulunmaktadır. Altıncı dalda (a) ise sadece *Lecokia cretica* türü bulunmaktadır. *Lecokia cretica*'nın bu dal üzerinde bulunan *Scandiceae*, *Duceae*, *Laserpitiae* oymaklarına ait taksonlarla aynı ortak atadan farklılaşmış olabileceği söyleyenbilir. Plunket ve Downie (1999), çalışmalarında *Daucus* grubu olarak nitelendirdikleri ve *Duceae*, *Scandiceae* ve *Laserpitiae* oymağı üyeleriinden oluşan grup ile *Lecokia cretica* türünü taşıyan ve *Aciphylla* grubu olarak nitelendirilen grubun bizim çalışmamızda elde ettiğimiz sonuç gibi aynı hat üzerinde olduğunu ileri sürmüşlerdir.

IV. dal üzerinde *Apieae* oymağına ait *Bunium* cinsi iki türlü ve *Smyrniaeae* oymağı ise *Scaligeria* cinsinin iki türlü temsil edilmektedir. Downie ve arkadaşları (2000), *Scandiceae* oymağı üzerinde yapmış oldukları moleküller filogenetik çalışmada *Bunium*, *Scaligeria* ve *Elaeosticta* cinsi üyelerini, *Bunieae* oymağının monofilik durumlu olduğu bilgisini test etmek için, analize dahil etmişlerdir. Bu analiz sonucunda *Bunium* cinsi diğer *Apieae* üyelerinden ayrılmış ve *Aegopodium* grubu içerisinde *Scaligeria* cinsi ile yakın ilişkili çıkmıştır.

III. dal üzerinde çeşitli oymaklara ait taksonlar bulunmaktadır. Bu dal üzerinde bulunan *Ferulago galbanifera*, *Ferulago angulata* ve *Peucedanum palimboides* türleri *Peucedaneae* oymağına; *Prangos pabularia*, *Prangos ferulacea* türleri *Smyrniaeae* oymağına; *Bifora radians* ve *Coriandrum sativum* türleri *Coriandreae* oymağına; *Seseli tortuosum* ve *Seseli gummiferum* türleri *Apieae* oymağına; *Echinophora tenuifolia* ve *Echinophora tournefortii* türleri ise *Echinophoreae* oymağına aittir. Bu dal içerisinde *Echinophoreae* oymağı üyeleri diğer oymaklara en yakın kardeş grup olarak görülmektedir. Bu dal, üzerinde *Peucedaneae* oymağı üyelerini taşıyan II numaralı dalla yakından ilişkili ve bu dal üyelerinin kardeş grubudur.

II numaralı dal *Peucedanae* oymağına ait taksonları bulundurmaktadır. Bu dal kendi içerisinde 3 alt dal oluşturmuştur. Birinci alt dal (A) *Opopanax* cinsi üyelerini bulundurmaktadır. Üçüncü alt dal (C) *Malabaila*, *Trigonosciadium*, *Pastinaca*, *Heracleum* ve *Zosima* cinsi üyelerini bulundurmaktadır. İkinci alt dalda (B) ise *Smyrniaeae* oymağına ait *Conium maculatum* türleri bulunmaktadır. *Conium maculatum* cinsinin birinci (A) ve üçüncü (C) alt dalda bulunan *Peucedanae* oymağına ait cinslerin kardeş grubu olarak görülmektedir.

I numaralı grup *Peucedaneae* oymağına ait *Peucedanum elegans* türü hariç, *Apieae* oymağına ait taksonları bulundurmaktadır. Bu grup aslında iki hattan oluşmaktadır. Birinci alt dal (a) *Apium*, *Berula*, *Oenanthe*, *Pimpinella*, *Falcaria*, *Grammosciadium* cinsi üyelerini ve *Peucedanum elegans* türünü bulundurmaktadır. İkinci alt dal (b) ise *Anethum*, *Apium*, *Ammi* ve *Petroselinum* cinslerini bulundurmaktadır. Birinci alt dal (a) üyeleri, ikinci alt dal (b) ve II ve III numaralı grupları oluşturan taksonların kardeş grubu olarak görülmektedir. İkinci alt dal (b) üyeleri ise II ve III numaralı grup taksonlarının kardeş grubudur.

Apieae oymağı taksonları beş ayrı dal üzerinde gruplar oluşturmuşlardır. Birinci dalda (I numaralı grup, (a) alt dalı) *Apium*, *Berula*, *Oenanthe*, *Pimpinella*, *Falcaria* cinsleri bulunmaktadır. Bu dal içerisinde Drude'un (1898), *Scandiceae* oymağı içerisinde dahil ettiği *Grammosciadium* cinsi iki türlüyle yer almaktadır. Drude *Grammosciadium* cinsini *Scandiceae* oymağı içerisinde dahil etmiş, ama *C. meoides*

(= *Grammosciadium platycarpum*) tipik türüyle temsil edilen *Caropodium* cinsini *Apieae* oymağı içerisinde sınıflandırmıştır. En son *Grammosciadium* cinsi Vinogradova (1995) tarafından *Apieae* oymağı içerisinde transfer edilmiştir. Downie ve arkadaşlarının (2000), *Scandiceae* oymağı üzerine yapmış oldukları filogenetik çalışmada da aynı sonuca ulaşılmıştır. Yine Drude'un sınıflandırma sisteminde *Peucedaneae* oymağı üyesi olan *Peucedanum elegans* bu grup içerisinde yer almıştır. İlk dalda (I numaralı grup, (b) alt dalı) *Apium*, *Ammi*, *Petroselinum*, *Anethum* cinsleri yer almıştır. Downie ve arkadaşları (2000), *Scandiceae* oymağı üzerine yapmış oldukları filogenetik çalışmada yakın ilişkili olarak tespit ettikleri *Bunium* ve *Scaligeria* cinsleri bu çalışmada da ikişer tür ile dördüncü dal (IV) üzerinde bulunmaktadır. Drude tarafından *Bunium* cinsi *Apieae* oymağı içerisinde, *Scaligeria* ise *Smyrniae* oymağı içerisinde sınıflandırılmıştır. Diğer iki daldan birinde (VI) *Pimpinella* ile *Heptaptera* cinsleri diğerinde (VII) ise *Bupleurum* cinsi üyeleri yer almaktadır. Bu bilgiler ışığında *Apieae* oymağının polifiletik olduğu söylenebilir.

Peucedaneae oymağı *Opopanax*, *Conium*, *Malabaila*, *Trigonosciadium*, *Pastinaca*, *Heracleum*, *Zosima* cinslerini içeren ana bir dal (II) oluşturmasına rağmen diğer dallar üzerinde birkaç takson bulunduğu için monofiletik durumda değildir. *Peucedanum* cinsine ait *Peucedanum elegans* ve *Peucedanum turgeniifolium* türleri birbirlerinden ayrılmış iki ayrı dal üzerinde ortaya çıkmıştır. Aynı şekilde *Peucedanum* cinsinin de polifiletik olduğu söylenebilir.

Pimpinella cinsi üyeleri olan *Pimpinella purpurea* ve *Pimpinella kotschyana* türleri birbirlerinden ayrılmışlardır. Dolayısıyla *Pimpinella* cinsinin polifiletik olduğu ifade edilebilir.

Çalışmamızda Kırıkkale ilinden toplanan türlerden *Falcaria vulgaris*, *Bifora radians*, *Torilis japonica*, *Apium nodiflorum*, *Anethum graveolens*, *Apium graveolens*, *Opopanax hispidus* (farklı lokalitelerden toplanmış iki ayrı birey) *Artedia squamata*, *Peucedanum palimboides* (farklı lokalitelerden toplanmış iki ayrı birey), *Conium maculatum* (farklı lokalitelerden toplanmış iki ayrı birey) ve *Malabaila secacul* türleri, ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınarak analize dahil edilen aynı cinse ait örneklerle çok yakın ilişkili çıkmış, grup oluşturmuşlardır. Kırıkkale ilinden

toplanan ve nükleotit dizileri gen bankasından alınan aynı türe ait bireylerin ITS nükleotit dizisi karşılaştırımları sonucunda en yüksek dizi benzerliğine *Bifora radians* türlerinde karşılaşılmaktadır (Çizelge 3.6.). Gen bankasından alınan *Bifora radians* türünün sadece ITS1 ve ITS2 nükleotit dizileri, Kırıkkale ilinden toplanan türün ise ITS1, ITS2 ve 5.8S bölgelerinin dizileri bulunmaktadır. Karşılaştırımda nükleotit dizisi benzerliği %100 olarak karşımıza çıkmaktadır. Bu anlamda *Bifora radians* türünde tür içi varyasyon oranının en düşük olduğu söylenebilir. En düşük dizi benzerliğine ise *Peucedanum palimbioides* türlerinde rastlanmıştır. Dizi karşılaştırılmasında, daha önce *Peucedanum palimbioides* türü ITS nükleotit dizisi çalışılmadığından *Peucedanum turgeniifolium* türünün ITS dizileri kullanılmıştır. Kırıkkale ili çevresinden farklı lokalitelerden toplanan iki *Peucedanum palimbioides* türü ve gen bankasından alınan *Peucedanum turgeniifolium* türü ITS dizi benzerliği %92 çıkmıştır.

Çizelge 3.6. Kırıkkale ili çevresinden toplanan türler ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türlerle ait ITS nükleotit dizi karşılaştırılması sonuçları

ITS bölgesi nükleotit dizisi karşılaştırılan taksonlar						Nükleotit dizibenzerliği	Dizi örtüşmesi
Kırıkkale ili ve çevresinden toplanan			ITS nükleotit dizisi Gen bankasından alınan				
Takson Adı	Nükleotit sayısı	Dizi bölgeleri	Takson Adı ve Gen bank kayıt no	Nükleotit sayısı	Dizi bölgeleri		
<i>Falcaria vulgaris</i>	722	ITS1 5.8S ITS2	<i>Falcaria vulgaris</i> (AF077888.1)	601	ITS1 kısmı 5.8S ITS2 kısmı	%99	%100
<i>Bifora radians</i>	721	ITS1 5.8S ITS2	<i>Bifora radians</i> (U78408.1 – U78464.1)	434	ITS1 ITS2	%100	%100
<i>Torilis japonica</i>	711	ITS1 5.8S ITS2	<i>Torilis japonica</i> (EU236214.1)	601	ITS1 5.8S ITS2	%96	%100
<i>Apium nodiflorum</i>	694	ITS1 5.8S ITS2	<i>Helosciadium nodiflorum</i> (AF164823.2)	580	ITS1 5.8S ITS2	%99	%99

Çizelge 3.6. (devam)

<i>Anethum graveolens</i>	703	ITS1 5.8S ITS2	<i>Anethum graveolens</i> (GQ148794.1)	601	ITS1 Kısmi 5.8S ITS2	%98	%100
<i>Apium graveolens</i>	718	ITS1 5.8S ITS2	<i>Apium graveolens</i> (GQ379287.1)	597	ITS1 5.8S ITS2	%99	%100
<i>Opopanax hispidus</i> (Ş. Ertaş 1001)	711	ITS1 5.8S ITS2	<i>Opopanax hispidus</i> (EU169298.1)	600	ITS1 kısmi 5.8S ITS2 kısmi	%95	%100
<i>Opopanax hispidus</i> (Ş. Ertaş 1031)	715	ITS1 5.8S ITS2	<i>Opopanax hispidus</i> (EU169298.1)	600	ITS1 kısmi 5.8S ITS2 kısmi	%95	%100
<i>Artemia squamata</i>	659	ITS1 5.8S ITS2	<i>Artemia squamata</i> (AF077799.1 AF0777114.1)	659	ITS1 ITS2	%96	%73
<i>Peucedanum palimbioides</i> (Ş. Ertaş 1004)	712	ITS1 5.8S ITS2	<i>Peucedanum turgeniifolium</i> (EU236187.1)	603	ITS1 5.8S ITS2	%92	%99
<i>Peucedanum palimbioides</i> (Ş. Ertaş 1018)	708	ITS1 5.8S ITS2	<i>Peucedanum turgeniifolium</i> (EU236187.1)	603	ITS1 5.8S ITS2	%92	%99
<i>Conium maculatum</i> (Ş. Ertaş 1037)	713	ITS1 5.8S ITS2	<i>Conium maculatum</i> (GU266037.1)	602	ITS1 kısmi 5.8S ITS2 kısmi	%99	%100
<i>Conium maculatum</i> (Ş. Ertaş 1044)	723	ITS1 5.8S ITS2	<i>Conium maculatum</i> (GU266037.1)	602	ITS1 kısmi 5.8S ITS2 kısmi	%99	%100

Kırıkkale ilinden toplanan *Falcaria vulgaris* ile gen bankasından alınan türdeşi arasında ITS dizi benzerliği %99 çıkmıştır. Kırıkkale ilinden toplanan *Apium nodiflorum* ile sinonimi olan *Helosciadium nodiflorum* türleri arasında %99, *Apium graveolens* ve türdeşi arasında %99 ve yine Kırıkkale ili farklı lokalitelerden toplanmış iki *Conium maculatum* türü ile gen bankasından alınan türdeşi arasında %99'luk ITS nükleotit dizisi benzerliği olduğu görülmektedir. Bu anlamda bu türler arasında yaklaşık %1'lik varyasyon oranı bulunduğu söylenebilir.

Anethum graveolens örnekleri arasında %98'luk nükleotit dizisi benzerliği olduğu yani sadece %2'lik bir tür içi varyasyon oranı olduğu görülmektedir.

Torilis japonica ile *Artedia squamata* türlerine ait bireyler ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türe ait bireyler arasında %96 ITS nükleotit dizisi benzerliği olduğu görülmektedir.

Son olarak da Kırıkkale ili çevresinden farklı lokalitelerden toplanan *Opopanax hispidus* türleri ile gen bankasından alınan aynı türe dahil *Opopanax hispidus* arasında da %95 ITS nükleotit dizisi benzerliği bulunmaktadır.

Çalışmamızda Kırıkkale ilinden toplanan türler ile filogenetik analize dahil edilen aynı tür ve cinse dahil diğer bireyler arasında uzaklık matrisleri Clustal W2 phylogeny (Larkin ve ark., 2007) programı kullanılarak oluşturulmuştur (Çizelge 3.7. a., b., c., d., e., f., g., h., i.).

Apium cinsi içi nükleotit dizi farklılık oranı en düşük %0,3, en yüksek %20,5 olarak hesaplanmıştır. Kırıkkale ili çevresinden toplanan *Apium graveolens* ile *Apium nodiflorum* arasındaki uzaklık %20,5'tir. Gen bankasında alınan *Apium graveolens* ile *Apium nodiflorum* arasındaki uzaklık ise %18,6 olarak görülmektedir. Bu bağlamda yapılan cinsler içerisinde cins içi varyasyon oranının en yüksek *Apium* cinsinde bulunduğu görülmektedir (Çizelge 3.7.a.).

Çizelge 3.7.a. Kırıkkale ili çevresinden toplanan *Apium nodiflorum* ve *Apium graveolens* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerin uzaklık matrisi (Distances matrices)

TÜRLER	<i>Apium nodiflorum</i> *	<i>Apium nodiflorum</i>	<i>Apium graveolens</i> *	<i>Apium graveolens</i>
<i>Apium nodiflorum</i> *	0	0,003	0,205	0,185
<i>Apium nodiflorum</i>	0,003	0	0,188	0,186
<i>Apium graveolens</i> *	0,205	0,188	0	0,002
<i>Apium graveolens</i>	0,185	0,186	0,002	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Cins içi uzaklık *Bifora* cinsinde %0, *Falcaria* cinsinde %0,5, *Anethum* cinsinde %2, *Artedia* cinsinde ise %6,3 olarak hesaplanmıştır (Çizelge 3.7. b., c., d., e.).

Çizelge 3.7.b. Kırıkkale ili çevresinden toplanan *Bifora radians* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi

TÜRLER	<i>Bifora radians</i> *	<i>Bifora radians</i>
<i>Bifora radians</i> *	0	0,0
<i>Bifora radians</i>	0,0	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Çizelge 3.7.c. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan *Falcaria vulgaris* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi

TÜRLER	<i>Falcaria vulgaris</i> *	<i>Falcaria vulgaris</i>
<i>Falcaria vulgaris</i> *	0	0,005
<i>Falcaria vulgaris</i>	0,005	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Çizelge 3.7.d. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan *Anethum graveolens* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi

TÜRLER	<i>Anethum graveolens</i> *	<i>Anethum graveolens</i>
<i>Anethum graveolens</i> *	0	0,02
<i>Anethum graveolens</i>	0,02	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Çizelge 3.7.e. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan *Artemia squamata* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi

TÜRLER	<i>Artemia squamata</i> *	<i>Artemia squamata</i>
<i>Artemia squamata</i> *	0	0,063
<i>Artemia squamata</i>	0,063	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Torilis cinsinde, Kırıkkale ilinden toplanan *Torilis japonica* ile, gen bankasından alınan türdeşi arasında %2,8, gen bankasından alınan *Torilis arvensis* arasında ise %3,5 nükleotit dizi farklılık oranı bulunduğu görülmektedir (Çizelge 3.7.f.).

Çizelge 3.7.f. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan *Torilis japonica* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerin uzaklık matrisi

TÜRLER	<i>Torilis japonica</i> *	<i>Torilis japonica</i>	<i>Torilis arvensis</i>
<i>Torilis japonica</i> *	0	0,028	0,035
<i>Torilis japonica</i>	0,028	0	0,038
<i>Torilis arvensis</i>	0,035	0,038	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Kırıkkale ili farklı lokalitelerinden toplanan *Opopanax hispidus* türleri arasında uzaklık %2 iken, bu iki türünde *Opopanax persicus*'la olan uzaklığı %1,7 olarak bulunmuştur (Çizelge 3.7.g.).

Çizelge 3.7.g. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden iki farklı lokaliteden toplanan *Opopanax hispidus* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerin uzaklık matrisi

TÜRLER	<i>Opopanax hispidus</i> * (Ş. Ertaş 1031)	<i>Opopanax persicus</i>	<i>Opopanax hispidus</i> * (Ş. Ertaş 1001)	<i>Opopanax hispidus</i>
<i>Opopanax hispidus</i> * (Ş. Ertaş 1031)	0	0,017	0,020	0,053
<i>Opopanax persicus</i>	0,017	0	0,017	0,057
<i>Opopanax hispidus</i> * (Ş. Ertaş 1001)	0,020	0,017	0	0,053
<i>Opopanax hispidus</i>	0,053	0,057	0,053	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Kırıkkale ili farklı lokalitelerinden toplanan iki *Peucedanum palimbioides* türü arasında uzaklık %3'tür. Her iki türünde *Peucedanum turgeniifolium*'la yaklaşık uzaklıklarını %7 iken *Peucedanum elegans*'la yaklaşık %16'dır (Çizelge 3.7.h.).

Çizelge 3.7.h. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden iki farklı lokaliteden toplanan *Peucedanum palimbioides* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerin uzaklık matrisi

TÜRLER	<i>Peucedanum palimbioides*</i> (Ş. Ertaş 1004)	<i>Peucedanum palimbioides*</i> (Ş. Ertaş 1018)	<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	<i>Peucedanum elegans</i>
<i>Peucedanum palimbioides*</i> (Ş. Ertaş 1004)	0	0,030	0,072	0,158
<i>Peucedanum palimbioides*</i> (Ş. Ertaş 1018)	0,030	0	0,070	0,160
<i>Peucedanum turgeniifolium</i>	0,072	0,070	0	0,151
<i>Peucedanum elegans</i>	0,158	0,160	0,151	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Çalışmamızda Kırıkkale ilinde farklı lokalitelerden toplanmış iki *Conium maculatum* türü arasında %2,4 nükleotit farklılık oranı var iken bu iki türün gen bankasından alınan aynı türden bireyle sadece %1'lik farklılık oranı bulunduğu görülmektedir (Çizelge 3.7.i.).

Çizelge 3.7.i. Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden iki farklı lokaliteden toplanan *Conium maculatum* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı türün uzaklık matrisi

TÜRLER	<i>Conium maculatum</i> (Ş. Ertaş 1044) *	<i>Conium maculatum</i>	<i>Conium maculatum</i> (Ş. Ertaş 1037)*
<i>Conium maculatum</i> * (Ş. Ertaş 1044)	0	0,010	0,024
<i>Conium maculatum</i>	0,010	0	0,010
<i>Conium maculatum</i> * (Ş. Ertaş 1037)	0,024	0,010	0

*Çalışmada Kırıkkale ili çevresinden toplanan ve ITS bölgesi nükleotit dizisi laboratuvar ortamında elde edilen taksonlar.

Lee ve Downie (2007), *Caucalideae* oymağı ve ilişkili taksonları üzerinde yaptıkları moleküler filogeni çalışmasında, *Torilis* cinsinin monofiletik olduğunu ve evrimsel açıdan *Astrodaucus* cinsine *Caucalis* ve *Turgenia* cinslerinden daha yakın olduğunu belirtmişlerdir. Bu çalışmada Kırıkkale ilinden toplanan *Torilis japonica* türü kladogram üzerinde *Scandiceae* üyelerini taşıyan V numaralı dalın (b) alt dalı üzerinde ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı cinse ait türlerle birlikte bir grup oluşturmuştur. *Torilis* cinsinin monofiletik olduğu ve aynı alt dal (b) üzerinde bulunan *Astrodaucus* cinsine, *Turgeniave Caucalis* cinslerinden daha yakın olduğu görülmektedir.

Çalışmada Kırıkkale ilinden toplanan ve ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan *Artemia squamata* türleri monofiletik olarak görülmektedir. Lee ve Downie (2007), *Caucalideae* oymağı ve ilişkili taksonları üzerinde yaptıkları moleküler filogeni çalışmasında, *Artemia* cinsi, *Daucus* grubu olarak nitelendirilen grubun diğer bütün üyelerinin kardeş grubu olarak çıkmıştır. Bu çalışmada *Dauceae* ve *Laserpitieae* üyelerinin de bulunduğu V numaralı dal üzerinde bulunmuştur.

Çalışmamızda Kırıkkale ilinden toplanan *Bifora radians* ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan *Bifora radians* ve Kırıkkale ilinden toplanan *Peucedanum palimboides* türleri, içerisinde 5 farklı oymağa ait takson bulunduran III numaralı dal üzerinde çıkmıştır. Kırıkkale ilinden toplanan *Conium maculatum* türleri de *Peucedaneae* oymağına ait taksonlar taşıyan II numaralı dal üzerinde çıkmıştır. Plunket ve Downie'nin (1999), yaptıkları çalışmada *Peucedanum* ve *Bifora* cinsleri, *Prangos*, *Seseli*, *Pastinaca Ferula*, *Heracleum*, *Conium*, *Bifora*, *Peucedanum* gibi cinsleri taşıyan *Angelica* grubu içerisinde yer almıştır. Yine *Bifora radians* türü *Coriandrum sativum* türü ile monofiletik bir görünüm oluşturmuştur. Bu sonuçlarla çalışmamızda elde edilen sonuçlar örtüşmektedir.

Çalışmamızda *Opopanax persicus* türleri ile Kırıkkale ilinden toplanan *Opopanax hispidus* türüne ait örnekler bir grup oluşturmuşlardır ve *Peucedaneae* oymağı üyelerini taşıyan II numaralı dal üzerinde bulunmaktadır.

Çalışmamızda Kırıkkale ilinden toplanan *Apium graveolens* ve *Anethum graveolens* türlerine ait örnekler, ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan türdeşleri ile monofiletik görünümde gruplar oluşturmuşlar ve *Apieae* oymağı taksonlarını içeren I numaralı dalın (a) alt dalında bulunmuşlardır. Bu alt dal üzerinde *Ammi* ve *Petroselinum* cinsi üyeleri bulunmaktadır. Plunket ve Downie'nin (1999), yaptıkları çalışmada da *Apium graveolens* ve *Anethum graveolens* türleri, *Ammi* ve *Petroselinum* cinsi üyeleri ile birlikte *Apium* grubu olarak adlandırılan grup içerisinde yer almışlardır.

Kırıkkale ilinden toplanan *Apium nodiflorum* türü ile ITS nükleotit dizisi gen bankasından alınan aynı tür bireyler otomorfik bir grup oluşturarak *Apieae* oymağı taksonları olan *Berula*, *Oenanthe*, *Pimpinella*, *Falcaria*, *Grammosciadium* türlerini taşıyan I numaralı dalın (a) alt dalı üzerinde yer almışlardır.

KAYNAKLAR

- Abele, L.G., Kim, W., Felgenhauer, B.E., Molecular evidence for inclusion of the phylum *Pentastomida* in the *Crustaceae*. Mol. Biol. Evol. 6: 685-691, 1989.
- Aguinaldo, A.M.A., Turbeville, J.M., Linford, L.S., Rivera, M.C., Garey, J.R., Raff, R.A., Lake, J.A., Evidence for a clade of *nematodes*, *arthropods* and other moulting animals. Nature. 387, 489–493. doi: 10.1038/387489a0, 1997.
- Alvarez, I., Wendel, J.F., Ribosomal ITS sequences and plant phylogenetic inference. Molecular Phylogenetics and Evolution. 29 (2003) 417–434, 2003.
- Aslan, S., Vural, M., Flora of Kibris Köyü Valley (Mamak-Ankara, Turkey), Biological Diversity and Conservation. BioDiCon 2/3 34-64, 2009.
- Ö. Bağcı, Kızılırmak Kapulukaya (Kırıkkale) Baraj Gölü Çevresi Florası. Yüksek Lisans Tezi. Kırıkkale Üniversitesi, Kırıkkale, 2009.
- Bailey, C.D., Carr, T.G., Haris, S.A., Hughes, C.E., Characterization of Angiosperm nrDNA polymorphism, paralogy and pseudogenes. Molecular Phylogenetics and Evolution. 29, 435-455, 2003.
- Baldwin, B.G., The ITS region of nuclear ribosomal DNA: A valuable source of evidence on *Angiosperm* phylogeny. Annals of Missouri Botanical Garden. Vol.82. No: 2, 247-277, 1995.
- Berkay, Ö., Türler arası moleküller dizi karşılaştırmaları, evrimsel ilişki. http://www.genbilim.com/index.php?option=com_smf&Itemid=114&topic=18_2.msg718#msg718 (Erişim Tarihi 12.01.2012).
- Bernatchez, L., Danzmann, R.G., Congruence in control-region sequence and restriction-site variation in mitochondrial DNA of brook charr (*Savelinus fontinalis* Mitchell). Mol. Biol. Evol. 10: 1002–1014, 1993.
- Bernatchez, L., Guyomard, R., Bonhomme, F., DNA sequences variation of the mitochondrial control region among geographically and morphologically remote European Brown trout (*Salmo trutta*) populations. Molecular ecology. 1, 161-173, 1992.

Bobola, M.S., Smith, D.E., Klein, A.S., Five major nuclear ribosomal repeats represent a large and variable fraction of the genomic DNA of *Picea rubens* and *P. mariana*. Mol. Biol. Evol. 9: 125–137, 1992.

E. Böke, Delice (Kırıkkale), Ortakışla (Çorum) ve Salmanlı (Yozgat) Arasında Kalan Bölgenin Florası. Yüksek Lisans Tezi. Kırıkkale Üniversitesi, 2005.

Calviño, C.I., Tilney, P.M., Van Wyk, B.-E., Downie, S.R., A molecular phylogenetic study of southern African *Apiaceae*. Amer. J. Bot. 93: 1828–1847, 2006.

Constance, L., History of the Classification of *Umbelliferae* (*Apiaceae*). In the Biology and Chemistry of the *Umbelliferae*. 1–8. Ed: by V.H. Heywood. Academic Press, London, UK, 1971.

Davis, P.H., Flora of Turkey Volume Four. Edinburgh University, 1972.

Downie, S.R., Katz-Downie, D.S., Spalik, K., A Phylogeny of *Apiaceae* tribe *Scandiceae*: Evidence from nuclear ribosomal DNA internal transcribed spacer sequences. American Journal of Botany. 87(1): 76-95, 2000.

Downie, S.R., Katz-Downie, D.S., A molecular phylogeny of *Apiaceae* subfamily *Apioideae*: Evidence from nuclear ribosomal DNA internal transcribed spacer sequences. American Journal of Botany. Vol. 83, No: 2, pp. 234-251, 1996.

Downie, S.R., Ramanath, S., Katz-Downie, D.S., Llanas, E., Molecular systematics of *Apiaceae* subfamily *Apioideae*: Phylogenetic analyses of nuclear ribosomal DNA internal transcribed spacer and plastid RPOC1 intron sequences. American Journal of Botany. 85(4): 563-591, 1998.

Downie, S.R., Plunkett, G.M., Watson, M.F., Spalik, K., Katz-Downie, D.S., Valiejo Roman, C.M., Terentieva, E.I., Troitsky, A.V., Lee, B.-Y., Lahham, J., El-Oqlah, A., Tribes and clades within *Apiaceae* subfamily *Apioideae*: the contribution of molecular data. Edinburgh J. Bot. 58: 301–330, 2001.

Downie, S.R., Sun, F., Katz-Downie, D.S., Coletti, G.J., A phylogenetic study of *Perideridia* (*Apiaceae*) based on nuclear ribosomal DNA ITS sequences. Systematic Botany. 29(3): pp. 737-751, 2004.

Dönmez, A.A., Flora of Karagüney mountain (Kırıkkale), Turk J. Bot. 26 417-451, 2002.

Elibol, Z., Menemen, Y., Sağıroğlu, M., Duman, H., A molecular phylogenetic study on some Turkish *Ferula* L. (*Apiaceae*) species using nrDNA ITS sequences, Pa. J. Bot. 44(2): 589-594, 2012.

Erik, S., Tarıkahya, B., Türkiye florası üzerine. Kebikeç. 17: 139-163, 2004.

Field, K.G., Olsen, G.J., Lane, D.J., Giovannoni, S.J., Ghiselin, M.T., Raff, E.C., Pace, N.R., Raff, R.A., Molecular phylogeny of the animal kingdom. Science. 239(4841): 748-753, doi: 10.1126/science.3277277, 1988.

Friedrich, M., Tautz, D., Ribosomal DNA phylogeny of the major extant Arthropod classes and the evolution of *myriapods*. Nature. 376, 165-167, 1995.

Friedrich, M., Tautz, D., An episodic change of rDNA nucleotide substitution rate has occurred at the time of the emergence and radiation of the insect order *Diptera*. Molecular Biology and Evolution. 14: 644-653, 1997.

Forey, P.L., Humphries, C.J., Kitching, I.J., Scotland, R.W., Siebert, D.J., Williams, D.M., Cladistics: a Practical Course in Systematics. Oxford Uni. Press, Oxford, 1992.

Germano, J., Klein, A.S., Species-specific nuclear and chloroplast single nucleotide polymorphisms to distinguish *Picea glauca*, *P. mariana* and *P. rubens*. Theor. Appl. Genet. 99, 37–49, 1999.

Gernandt, D.S., Liston, A., Piñero, D., Variation in the nrDNA ITS of *Pinus* subsection *Cembroides*: Implications for molecular systematic studies of pine species complexes. Molecular Phylogenetics and Evolution. 21: 449 – 467, 2001.

Herskovitz, M.A., Zimmer, E.A., Conservation patterns in *Angiosperm* rDNA ITS2 Sequences. Nucl. Acids Res. 24: 2857-2867, 1996.

Hertshkovitz, M.A., Zimnor, E.A., Hahn, W.J., Ribosomal DNA sequences and *Angiosperm* systematics. In the Molecular systematics and plant evolution.

268-326. Ed: by P.M. Hollingsworth, R.M. Bateman, R.J. Gornal. Oxford University Press, London, 1999.

Heywood, V.H., The biology and chemistry of the *Umbelliferae*. Academic Press, New York, 1971.

Hillis, D.M., Moritz, C., Mable, B.K., Molecular Systematics. Sinauer Associate, Inc., Sunderland, MA, 1996.

Hyvönen, J., Poczai, P., Nuclear ribosomal spacer regions in plant phylogenetics: Problems and prospects, Mol Biol Rep. 37: 1897-1912, 2010.

Hwang, U.W., Kim, W., General properties and phylogenetic utilities of nuclear ribosomal DNA and mitochondrial DNA commonly used in molecular systematics. The Korean Journal of Parasitology. Vol. 37, No: 4, 215-228, 1999.

Hwang, U.W., Kim, W., Tautz, D., Friedrich, M., Molecular phylogenetics at the Felsenstein zone: Approaching the Strepsipera problem using 5.8S and 28S rDNA sequences. Mol. Phylogenet. Evol. 9: 470–480, 1998.

A. Kabaoğlu, Türkiye'de bulunan *Hypogymnia* (Nyl.) Nyl. Türlerinde rDNA ITS Bölgesi Dizi Analizi ile Çeşitliliğin Tanımlanması. Yüksek Lisans Tezi. Ankara Üniversitesi, Ankara, 2007

Kuzoff R.K., Soltis, D.E., Soltis, P.S., The Phylogenetic Potential of Entire 26S rDNA Sequences in Plants. Mol. Biol. Evol. 15(3): 251–263, 1998.

Lansman, R.A., Shade, R.O., Shapira, J.F., Avise, J.C., The use of restriction endonucleases to measure mitochondrial DNA sequence relatedness in natural populations. J. Mol. Evol. 17: 214-226, 1981.

Larkin, M.A., Blackshields, G., Brown, N.P., Chenna, R., McGgettigan, P.A., McWilliam, H., Valentin, F., Wallace, I.M., Wilm, A., Lopez, R., Thompson, J.D., Gibson, T.J., Higgins, D.G., Clustal W and Clustal X version 2.0. Bioinformatics. 23, 2947-2948, 2007.

Lee, B.Y., Downie, S.R., A Molecular phylogeny of *Apiaceae* tribe *Caucalideae* and related taxa: Inferences based on ITS sequence data. Systematic Botany. Vol. 24, No: 3., pp. 461-479, 1999.

Lee, C., Downie, S.R., Phylogenetic relationships within *Cicuta* (*Apiaceae* tribe *Oenantheae*) inferred from nuclear rRNA ITS and cpDNA sequence data. Can. J. Bot. 84: 453-468, 2006.

Liston, A., Robinson, W.A., Oliphant, J.M., Alvarez-Buylla, E.R., Length variation in the nuclear ribosomal DNA internal transcribed spacer region of non-flowering seed plants. Syst. Bot. 21, 109–120, 1996.

Maddison, D.R., Maddison, W.P., MacClade version 4: Analysis of phylogeny and character evolution. Sinauer Associates, Sunderland Massachusetts, 2000.

Maggini, F., Frediani, M., Gelati, M.T., Nucleotide sequence of the internal transcribed spacers of ribosomal DNA in *Picea abies* Karst. DNA Seq. 11, 87–89, 2000.

M. Maraş, Türkiye'nin Batosunda Yetişen *Ferulago* W. Koch (*Umbelliferae*) Cinsi Türlerinin Moleküler Filogenisi. Doktora Tezi. Hacettepe Üniversitesi, Ankara, 2005.

Marrocco, R., Gelati, M.T., Maggini, F., Nucleotide sequence of the internal transcribed spacers and 5.8S region of ribosomal DNA in *Pinus pinea* L. DNA Seq. 6, 175–177, 1996.

McDonald, M.B., Elliot, L.J., Sweeney, P.M., DNA extraction from dry seeds for RAPD analyses in varietal identification studies. Seed Sci. and Tech. 22: 171-176, 1994.

Morgen, J.A.T., Blair, D., Relative merits of nuclear ribosomal internal transcribed spacers and mitochondrial CO1 and ND1 genes for distinguishing among *Echinostoma* species. Parasitology. 116: 289-297, 1998.

Musters, W., Boon, K., Van Der Sande, C.A., Van Heerikhuizan H., Planta, R.J., Function analysis of transcribed spacers of yeast ribosomal DNA. EMBO. 9: 3989-3996, 1990.

- Navajas, M., Lagnel, J., Gutierrez, J., Species-wide homogeneity of nuclear ribosomal ITS2 sequences in the spider mite *Tetranychus urticae* contrasts with extensive mitochondrial COI polymorphism. Heredity. 80: 742-752, 1998.
- Nazar, R.N., Wong, W.M., Abrahamson, L.A., Nucleotide sequence of the 18-25 S ribosomal RNA intergenic region from a Thermophile, *Thermomyces lanuginosus*. J. Biol Chem. 262: 7523-7527, 1987.
- Nei, M., Kumar, S., Molecular Evolution and Phylogenetics. Oxford University Press, New York, 2000.
- Neves, S.S., Watson, M.F., Phylogenetic relationships in *Bupleurum (Apiaceae)* based on nuclear ribosomal DNA ITS sequence data. Annals of Botany. 93: 379–398, 2004.
- O'Bireن, S.J., Beveniste, R.E., Nash, W.G., Molecular biology and evolutionary theory: the giant panda's closest relatives. In the New perspectives onevolution. 225-250. Ed: by L. Warren, H. Koprowski. Wiley-Liss Inc., New York, USA, 1991.
- Özhatay, N., Akalın, E., Özhatay, E., Ünlü, S., Rare and endemic taxa of *Apiaceae* in Turkey and their conservation significance. İstanbul Ecz. Fak. Mec. 40, 2008.
- Ö.Z. Nugay, Kırıkkale Üniversitesi Kampüs Florası. Yüksek Lisans Tezi. Kırıkkale Üniversitesi, Kırıkkale, 2002.
- Perera, O.P., Cockburn, A.F., Mitchell, S.E., Species specific repeat units in the intergenic spacer of the ribosomal RNA cistron of *Anopheles aquasal~Curry*. The American Journal of Tropical Medicine and Hygiene. 59: 673-678, 1998.
- Pimenov, M.G., Tomkovich, L.P., Lectotypification of the genus *Ferulago* Koch (Umbelliferae). Taxon, 28, 4: 409 – 411, 1979.
- Pimenov, M.G., Leonov, M.V., The genera of the *Umbelliferae*. A nomenclator. Kew: Royal Botanic Gardens. 156, 1993.

Pimenov, M.G., Leonov, M.V., The Asian *Umbelliferae* biodiversity database (ASIUM) with particular reference to South west Asian taxa. Turkish Journal of Botany. 49: 219-223, 2004.

Plunket, G.M., Downie, S.R., Major lineages within *Apiaceae* subfamily *Apoideae*: A comparison of chloroplast restriction site and DNA sequence data. American Journal of Botany. 86 (7): 1014-1026., 1999.

Qiu, Y.L., Lee, J.-H., Bernasconi-Quadroni, F., Soltis, D.E., Soltis, P.S., Zanis, M., Zimmer, E.A., The earliest *Angiosperms*: evidence from mitochondrial, plastid and nuclear genomes. Nature. 402: 404-407, 1999.

Seçmen, Ö., Gemici, Y., Görk, G., Bekat, L., Tohumlu bitkiler sistemi. Ege Üniversitesi, Fen Fak. kitaplar serisi, Ege Üniversitesi Basımevi, 4. Baskı, İzmir, 1995.

Seifarth, W., Marine Flatworms of the World. <http://www.rzuser.uni-heidelberg.de/~bu6/Introduction11.html> (Erişim tarihi: 10.01.2012)

Simpson, M.G., Plant Systematics. Elsevier Academic Press, Canada, 2006.

Soltis, D.E., Soltis, P.S., Doyle, J.J., Molecular Systematics of Plants II DNA Sequencing. Kluwer Academic Publisher, Massachusetts, 2001.

Soltis, P.S., Soltis, D.S., Doyle, J.J., Molecular Systematics Of Plants I. Chapman and Hall, London, 1992.

Spalik, K., Reduron, J.-P., Downie, S.R., The Phylogenetic position of *Peucedanum* sensu lato and allied genera and their placement in tribe *Selineae* (*Apiaceae*, subfamily *Apoideae*). Plant Syst. Evol. 243: 189-210, 2004.

Swofford, D.L., PAUP 4.0b10: Phylogenetic analysis using parsimony. Sinauer Associates, Sunderland, MA, U.S.A., 2002.

Tomkovich, L.P., Pimenov, M.G., The fruit structure of the representatives of the genus *Ferulago* and its taxonomical significance. Bull, Main Bot. Gard., 124, 79 – 91, 1982.

- Vargas, P., Baldwin, B.G., Constance, L., Nuclear ribosomal DNA evidence for a western North American origin of Hawaiian and South American species of *Sanicula* (*Apiaceae*). Proc. Natl. Acad. Sci. USA, Vol. 95, 235–240, 1997.
- Vinogradova, V.M., The new data on the genus *Grammosciadium* and *Fuernröhria setifolia* (*Apiaceae*). Botanicheskii Zhurnal. 80: 91-99, 1995.
- Wiley, E.O., Siegel-Causey, D., Funk, V.A., The Compleat Cladist A Primer of Phylogenetic Prosedures. The University of Kansas Museum of Natural History, Lawrence, Kansas, 1991
- Wiley, E.O., Siegel-Causey, D., Brooks, D.R., Funk, V.A., The compleat cladist. A primer of phylogenetic procedures. Special Publication No. 19. Lawrence, Kansas: University of Kansas Museum of Natural History. Woese CRY Kandler 0, Wheelis ML. A natural classification. Nature. 351: 528-529, 1991.
- White, T.J., Bruns, T., Lee, S., Taylor, J.W., Amplification and direct sequencing of fungal ribosomal RNA genes for phylogenetics. In the PCR Protocols: A Guide to Methods and Applications. 315-322. Ed: by M.A. Innis, D.H. Gelfand, J.J. Sninsky, T.J. White. Academic Press Inc., New York, 1990.
- Whiting, M.F., Carpenter, J.C., Wheeler, Q.D., Wheeler, W.C., The *Strepsiptera* problem: Phylogeny of the *Holmetabolous* insect orders inferred from 18S and 28S ribosomal DNA sequences ad morphology. Syst. Biol. 46: 1-68, 1997.
- Z. Elibol, Türkiye'deki Bazı *Ferula L.* (*Apiaceae*) Türlerinin Moleküler Teknikler Kullanarak Taksonomik Olarak İncelenmesi. Yüksek Lisans Tezi. Kırıkkale Üniversitesi, Kırıkkale, 2009.