

T1526

T.C.  
AKDENİZ ÜNİVERSİTESİ  
FEN BİLİMLERİ ENSTİTÜSÜ +

**GİBBERELLİN A<sub>4/7/9</sub> KARIŞIMI UYGULAMASI VE İÇSEL BİTKİ HORMONLARI  
SEVİYESİNİN KIZILÇAM (*Pinus brutia* TEN.) TOHUM BAHÇESİNDEN  
ÇİÇEKLENME ÜZERİNE ETKİLERİ**

1526

**Sezgi ŞEREF**

**YÜKSEK LİSANS TEZİ**

**BİYOLOJİ ANABİLİM DALI**

**AKDENİZ ÜNİVERSİTESİ  
MERKEZ KÜTÜPHANESİ**

**MAYIS 2003**

I.C.  
AKDENİZ ÜNİVERSİTESİ  
FEN BİLİMLERİ ENSTİTÜSÜ

GİBBERELLİN A<sub>4/7/9</sub> KARIŞIMI UYGULAMASI VE İÇSEL BİTKİ HORMONLARI  
SEVİYESİNİN KIZILÇAM (*Pinus brutia* TEN.) TOHUM BAĞCASI'NDA ÇİÇEKLENME  
ÜZERİNE ETKİLERİ

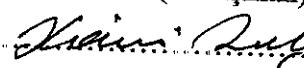
Sezgi ŞEREF

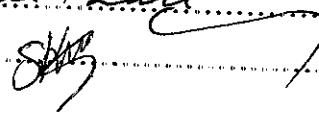
YÜKSEK LİSANS TEZİ

BİYOLOJİ ANABİLİM DALI

Bu tez 18/6/2003 tarihinde aşağıdaki jüri tarafından (...90...) not takdir edilerek  
oybirliği/oyçeklüğü ile kabul edilmiştir.

Prof. Dr. Ş. Fatih TOPCUOĞLU (Danışman) 

Prof. Dr. Kâni İŞIK 

Prof. Dr. Şadiye GÖZLEKÇİ 

## ÖZET

### GİBBERELLİN A<sub>4/7/9</sub> KARIŞIMI UYGULAMASI VE İÇSEL BİTKİ HORMONLARI SEVİYESİNİN KIZILÇAM (*Pinus brutia* TEN.) TOHUM BAHÇESİNDE ÇİÇEKLENME ÜZERİNE ETKİLERİ

Sezgi ŞEREF

**Yüksek Lisans Tezi, Biyoloji Anabilim Dalı  
Danışman: Prof. Dr. Ş. Fatih TOPCUOĞLU  
Mayıs 2003, 68 sayfa**

Bu çalışmanın amacı, gibberellin A<sub>4/7/9</sub> (GA<sub>4/7/9</sub>) karışımı dışsal hormon uygulamasının kızılçam (*Pinus brutia* TEN.) tohum bahçesinde çiçek sayısı üzerine etkilerinin belirlenmesidir. Ayrıca bitkide gözlenen içsel-gibberellin A<sub>3</sub> (GA<sub>3</sub>) ve içsel-absisik asit (ABA) bitki hormonları seviyesinin çiçek sayısı üzerine etkileri olup olmadığına araştırılması da amaçlanmıştır.

Çalışmada, Antalya-Çığlık köyü yakınında kurulu Gündoğmuş- Eskibağ orijinli 11 yaşındaki kızılçam tohum bahçesinde bulunan 9273 klon numaralı ağaçlar kullanılmıştır. Ağaçlara etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> olmak üzere iki tip uygulama yapılmıştır. Uygulama yapılmamış kontrol grubu ağaçlar ile uygulama yapılmış ağaçların vejetatif sürgün uçlarından alınan doku örneklerinde içsel serbest-, bağlı-, toplam-GA<sub>3</sub> ve içsel serbest-, bağlı-, toplam-ABA miktarları saptanmıştır.

Kızılçam vejetatif sürgün uçlarından alınan doku örnekleri, içsel-GA<sub>3</sub> ve içsel-ABA analizi için ekstraksiyon ve saflaştırma işlemlerine tabi tutulmuştur. İçsel-GA<sub>3</sub> ve içsel-ABA miktarlarının belirlenmesinde yüksek basınçlı sıvı kromatografisi (HPLC) aleti kullanılmıştır.

Çalışmanın sonucunda, söz konusu doku örneklerinde içsel-GA<sub>3</sub> ve içsel-ABA'nın hem serbest ve hem de bağlı formlarda bulunduğu gözlenmiştir; ve bu hormonların kızılçamda dişi ve erkek çiçek sayısını artırmayı etkisinin olmadığı gösterilmiştir. Bununla beraber GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının kızılçamda dişi ve erkek çiçek sayısını istatistiksel önemde artırdığı; ve bu artırıcı etkinin erkek çiçek sayısı üzerinde daha çok olduğu saptanmıştır.

**ANAHTAR KELİMELER:** *Pinus brutia* TEN., Gibberellin A<sub>4/7/9</sub>, Gibberellin A<sub>3</sub>, Absisik Asit, Çiçek Sayısı, Yüksek Basınçlı Sıvı Kromatografisi.

**JÜRİ:** Prof. Dr. Ş. Fatih TOPCUOĞLU (Danışman)  
Prof. Dr. Kâni İŞIK  
Prof. Dr. Şadiye GÖZLEKÇİ

## ABSTRACT

### EFFECTS OF GIBBERELLIN A<sub>4/7/9</sub> APPLICATION AND THE LEVELS OF ENDOGENOUS PLANT HORMONES ON FLOWERING IN THE RED PINE (*Pinus brutia* TEN.) SEED ORCHARD

Sezgi ŞEREF

M.Sc. in Biology

Adviser: Prof. Dr. Ş. Fatih TOPCUOĞLU

May 2003, 68 pages

The aim of this study is to determine the effects of exogenously applied gibberellin A<sub>4/7/9</sub> (GA<sub>4/7/9</sub>) mix and the level of endogenous plant hormones, gibberellin A<sub>3</sub> (GA<sub>3</sub>) and abscisic acid (ABA), on the numbers of flowers produced on the ramets of a clone in Turkish red pine (*Pinus brutia* Ten.) seed orchard.

The trees used in this study have a clone number 9273, are located in 11 years old Turkish red pine seed orchard in Çığlık district, Antalya and are originated from Gündoğmuş-Eskibağ. Two types of treatments have been applied on the trees: ethanol and GA<sub>4/7/9</sub>. Endogenous free-, bound-, total-GA<sub>3</sub> and endogenous free-, bound-, total-ABA quantities have been determined in the tissue sampled taken from the vegetative shoot apex of treated and untreated (control) trees.

Tissue samples are exposed to processes of extraction and purification to analyze endogenous GA<sub>3</sub> and ABA. The high performance liquid chromatography (HPLC) instrument has been used to determine the quantities of GA<sub>3</sub> and ABA.

At the end of the study, it was found that both free- and bound- endogenous GA<sub>3</sub> and endogenous ABA were present in the tissues; and there were no correlation between the level of these hormones and the numbers of female and male flower production. However, it was found that GA<sub>4/7/9</sub> application statistically promotes female and male flower production; and it was more effective on male flowering than female flowering.

**KEY WORDS:** *Pinus brutia* Ten., Gibberellin, Gibberellin A<sub>4/7/9</sub>, Abscisic Acid, Flowering, Flower Production, High Performance Liquid Chromatography

**COMMITTEE:** Prof. Dr. Ş. Fatih TOPCUOĞLU (Adviser)

Prof. Dr. Kâni İŞIK

Prof. Dr. Şadiye GÖZLEKÇİ

## ÖNSÖZ

Tohum bahçeleri, potansiyel olarak genetik kazançları yüksek tohum kaynaklarındır. Ayrıca erken tohum verimi, sık, bol ve kolay tohum toplayabilme imkanları bakımından da yarar sağlar (Şimşek 1993, Kaya 2001).

Tohum bahçelerinde genetik yönden kaliteli tohum üretimine engel olan en ciddi sorunlardan birisi, tohum bahçeleri dışından gelen yabancı polenlerin tohum bahçelerindeki dişi çiçekleri döllemesidir (polen kirliliği). Tohum verimini artırmaya yönelik işlemlerden birisi de hormon uygulamasıdır. Tohum bahçelerinde çiçeklenmenin ve tohum verimi artışının sağlanmasının iki önemli sonucu bulunmaktadır. Bunlardan birincisi tohum üretiminde sağlanacak artışla yeni tesis edilmesi gereken tohum bahçesi sayısının azalması, ikincisi ise bahçede çiçeklenmenin artmasıyla olası polen kirliliği oranının düşmesidir.

Bitki büyümeye hormonlarının çiçeklenme ve tohum verimi üzerine etkilerinin bilinmesi, tohum bahçelerinin işletilmesi açısından önem taşımaktadır. Dolayısıyla tohum bahçelerindeki klonlarda, çiçeklenme aşamasından olgun kozalağa kadar geçen süreçte, hormonal seviyenin etkilerinin bilinmesi, gerekli temel verilerin başında gelmektedir. Bitki büyümeye hormonlarının orman ağaçlarının büyümesi ve gelişmesi üzerinde, organ farklılaşmasında, ağaç formunda, gençlikten olgun döneme geçişte, çiçeklenme üzerinde ve tomurcuktan gelişecek çiçeğin eşeyinin belirlenmesinde önemli role sahip oldukları bildirilmektedir (Ross ve Pharis 1976). Yine, orman ağaçlarına hormon uygulamasının, onları fizyolojik stres altında tutmanın veya her ikisinin birlikte, çiçek oluşumunu uyaran metodları olarak kullanıldığı da rapor edilmektedir (Beaulieu vd 1998).

Literatür bilgilerine göre, gerek angiosperm gerekse gymnosperm yüksek organizasyonlu bitkilerde bitki büyümeye hormonlarının dişi ve erkek çiçeklenme üzerinde etkileriyle ilgili kanıtlar bulunmaktadır. Ancak gymnosperm bir bitki türü olan kızılçamda gerek içsel-GA<sub>3</sub> ve içsel-ABA'nın, gerekse GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının dişi ve erkek çiçeklenme üzerine etkileri konusunda yayınlanmış bir çalışmaya rastlanılamamıştır. Yapılan bu çalışma ile içsel-GA<sub>3</sub> ve içsel-ABA miktarlarının ve

GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının kızılıçamda dişi ve erkek çiçeklenme üzerine etkileri araştırılmıştır. Bu çalışma sonucunda, GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının kızılıçamda özellikle erkek çiçek sayısını artırdığı belirlenmiştir. Bu bağlamda tohum bahçesi ağaçlarında polen üretiminin artması sağlanarak kurulu tohum bahçelerinde karşılaşılan ve genetik yorden kaliteli tohum üretimine engel olan en ciddi sorunlardan polen kirliliğinin azalmasına, başka bir deyişle kaliteli tohum verimi artışının sağlanmasına katkı getirecektir.

Bu çalışmanın başından sonuna kadar planlanmasında, yürütülmesinde ve gerçekleştirmesinde yardımlarını ve desteğini esirgemeyen Akademik Danışmanım Sayın Prof. Dr. Ş. Fatih TOPCUOĞLU'na (Ak. Ün. Fen-Ed. Fak., Biyoloji Bölümü), çalışmanın başlangıcından bugüne kadar biyoloji bölüm olanaklarını sunan değerli hocalarım Sayın Prof. Dr. Kayahan FIŞKİN'a (Ak. Ün. Fen-Ed. Fak., Biyoloji Bölümü) ve Sayın Prof. Dr. Atila YANIKOĞLU'na (Ak. Ün. Fen-Ed. Fak., Biyoloji Bölümü), değerli katkılarından dolayı saygıdeğer hocam Sayın Prof. Dr. Kâni IŞIK'a (Ak. Ün. Fen-Ed. Fak., Biyoloji Bölümü), çalışmanın yapılandırılmasında ve istatistik analizlerinde emeği olan Sayın Dr. Hikmet ÖZTÜRK'e (Orm. Ağ. ve Toh. İsl. Araş. Müd., Ankara), arazi çalışmalarını gerçekleştirmemde kurumunun olanaklarını esirgemeyen Sayın Yusuf CENGİZ'e (Batı Akad. Orman Araş. Müd.), arazi çalışmalarının organizasyonunda emeği olan Orm. Yük. Müh. Sayın Semra KESKİN'e (Orm. Ağ. ve Toh. İsl. Araş. Müd., Ankara) ve Orm. Yük. Müh. Sayın Melahat ŞAHİN'e (Batı Akad. Orman Araş. Müd., Antalya), yüksek basınçlı sıvı kromatografisi aletinin kuulanımını öğrenmemde yardımlarını gördüğüm Sayın Atıf Gör. Asuman KARADENİZ'e (Ak. Ün. Fen-Ede. Fak., Biyoloji Bölümü), deney sonuçlarının istatistik olarak değerlendirilmesinde yardımlatını gördüğüm Sayın Prof. Dr. Osman SAKA'ya (Ak. Ün. Tıp Fak., Biyoistatistik Anabilim Dalı) ve Sayın Atıf Gör. Özgür TOSUN'a (Ak. Ün. Tıp Fak., Biyoistatistik Anabilim Dalı), değerli yardımlarından ötülü Kimya Bilimi Uzmanı Sayın Muharrem GÜN'e, bu çalışmayı parasal olarak destekleyen Akdeniz Üniversitesi Bilimsel Araştırma Projeleri Birimi'ne (Proje no: 21.01.0121.11) ve TÜBİTAK'a [ Proje No: TBAG-AY/278 (102T135)], ayrıca hiçbir fedakarlıktan maddi ve manevi desteği ile her zamna yanında olan aileme ve burada değinemediğim fakat bu çalışmada emeği geçen herkese teşekkürü bir borç bılır, şükranlarımı sunarım

## İÇİNDEKİLER

ÖZET	i
ABSTRACT	ii
ÖNSÖZ	iii
İÇİNDEKİLER	v
SİMGELER VE KISALTIMALAR	viii
ŞEKİLLER DİZİNİ	x
ÇİZELGELER DİZİNİ	xii
1. GİRİŞ	1
1.1. Tohum Bahçesi Nedir?	1
1.2. Gibberellin’lerden Gibberellik Asit ( $GA_3$ )	5
1.2.1. $GA_3$ biyosentezi ve inaktivasyonu	7
1.2.2. $GA_3$ ‘ün fizyolojik etkileri	9
1.2.2.1. Tohum ve tomurcuk dormansisi (dinlenme) üzerine etkisi	10
1.2.2.2. Çiçeklenme üzerine etkisi	10
1.2.2.3. Gövde ve yaprak uzaması üzerine etkisi	10
1.2.2.4. Parthenokarpik meyve oluşumu üzerine etkisi	10
1.2.2.5. Tuber oluşumu üzerine etkisi	10
1.2.2.6. Absisyon (kopma) üzerine etkisi	10
1.2.2.7. Apikal dominans (tepe hakimiyeti) üzerine etkisi	11
1.2.2.8. Kambiyal aktivite üzerine etkisi	11
1.2.2.9. Nükleik asit, protein ve enzimlerin sentezi ve aktiviteleri üzerine etkisi	11
1.3. Absisik Asit (ABA)	11
1.3.1. ABA’nın biyosentezi ve inaktivasyonu	13
1.3.2. ABA’nın fizyolojik özellikleri	14
1.3.2.1. Senesens (yaşlanma) üzerine etkileri	15
1.3.2.2. Absisyon (kopma) üzerine etkisi	15
1.3.2.3. Dormansi (dinlenme) üzerine etkisi	15
1.3.2.4. Büyüme üzerine etkisi	15
1.3.2.5. Embriyo gelişimi ve tohum çimlenmesi üzerine etkisi	15
1.3.2.6. Apikal dominans (tepe hakimiyeti) üzerine etkisi	16

3.1.2.2. Etanol uygulaması yapılmış kızılçam ( <i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında .....	47
3.1.2.3. GA <sub>4/7/9</sub> hormon uygulaması yapılmış kızılçam ( <i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında .....	47
3.2. Kontrol, etanol ve GA <sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam ( <i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarında dişi ve erkek çiçek miktarları .....	50
4. TARTIŞMA.....	53
5. SONUÇ .....	59
6. KAYNAKLAR.....	61
7. EKLER .....	65
EK-1: TANIMLAR .....	65
EK-2: TOHUM BAHCESININ KROKISI .....	67
ÖZGEÇMİŞ .....	68

1.3.2.7. Çiçeklenme üzerine etkisi	16
1.3.2.8. Strese adaptasyon mekanizması üzerine etkisi	16
1.3.2.9. Osmoregülasyonda rolü	16
1.3.2.10. Nükleik asit, protein, enzimlerin sentezi ve aktiviteleri üzerine etkisi	16
<b>2. MATERİYAL ve MEİDOI</b>	<b>22</b>
2.1. Denemeye Konu Olan Tohum Bahçesinin Özellikleri	22
2.2. Tohum Bahçesinde Örneklemenin Yapılması	23
2.3. Bitki Büyüme Hormonlarından Gibberellin A <sub>4/7/9</sub> Karışımının Dışsal Uygulanması	23
2.4. İçsel Gibberellin (GA <sub>3</sub> ) ve Absisik Asit (ABA)'in Ekstraksiyonu, Saflaştırılması ve Analiz İşlemleri	25
2.5. Ekstraksiyon İşlemleri	27
2.6. Evaporasyon İşlemleri	29
2.7. İnce Tabaka Kromatografisi İşlemleri	29
2.8. GA <sub>3</sub> ve ABA Bölgelerinin Ultraviyole (UV) Işığında Belirlenmesi	30
2.9. GA <sub>3</sub> ve ABA Bölgelerinin Kazınması ve Silikajelden Çözünmesi İşlemleri	30
2.10. GA <sub>3</sub> ve ABA Miktarlarının HPLC Tekniği ile Belirlenmesi	31
2.11. Dişi ve Erkek Çiçek Sayımları	37
2.12. Verilerin İstatistiksel Analizleri	42
<b>3. BULGULAR</b>	<b>43</b>
3.1. Kızılçam ( <i>Pinus brutia</i> Ten.) Sürgün Uçlarında GA <sub>3</sub> ve ABA Miktarları	43
3.1.1. GA <sub>3</sub> miktarı	43
3.1.1.1. Kontrol kızılçam ( <i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında	43
3.1.1.2. Etanol uygulaması yapılmış kızılçam ( <i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında	45
3.1.1.3. GA <sub>4/7/9</sub> hormon uygulaması yapılmış kızılçam ( <i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında	45
3.1.2. ABA miktarı	47
3.1.2.1. Kontrol kızılçam ( <i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında	47

## SİMGELER VE KISALTMALAR DİZİNİ

### Simgeler

°C	santigrat derece
cm	santimetre
dm <sup>3</sup>	desimetreküp
g	gram
kg	kilogram
m	metre
m <sup>3</sup>	metreküp
µg	mikrogram
λ	dalga boyu
µl	mikrolitre
mg	miligram
ml	mililitre
M	molarite
N	normalite
ng	nanogram
nm	nanometre
pH	asitlik derecesi
ppm	parts per million
Rf	oransal akışkanlık

### Kisaltmalar

ABA	absisik asit
BHT	bütillenmiş hidroksitoluen
GA <sub>3</sub>	gibberellin A <sub>3</sub>
GA <sub>4</sub>	gibberellin A <sub>4</sub>
GA <sub>4/7/9</sub>	gibberellin A <sub>4/7/9</sub>
GA <sub>5</sub>	gibberellin A <sub>5</sub>
GA <sub>7</sub>	gibberellin A <sub>7</sub>
GA <sub>9</sub>	gibberellin A <sub>9</sub>

GA <sub>84</sub>	gibberellin A <sub>84</sub>
H <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>	sülfürik asit
HCl	hidroklorik asit
HPLC	high performance liquid chromatography (yüksek basınçlı sıvı kromatografisi)
IAA	indol-3-asetik asit
NaCl	sodyum klorür
NaOH	sodyum hidroksit
P	possibility (Olasılık)
RNA	ribonükleik asit
TLC	thin layer chromatography (ince tabaka kromatografisi)
UV	ultraviyole

## ŞEKİLLER DİZİNİ

Şekil 1. 1. Gibberellik asit (GA <sub>3</sub> ) .....	6
Şekil 1.2. Standart sentetik GA <sub>3</sub> spektrumu .....	7
Şekil 1.3. Bazı gibberellinlerin mevalonik asitten biyosentezi (Palavan ve Ünsal 1993) .....	8
Şekil 1.5. Standart sentetik ABA .....	12
Şekil 1.6. ABA biyosentez yolu ( Topcuoğlu 1987) .....	13
Şekil 1.7. ABA metabolizması yolu (Topcuoğlu 1987) .....	14
Şekil 1.8. GA <sub>3</sub> , GA <sub>4</sub> , GA <sub>5</sub> , GA <sub>7</sub> ve GA <sub>9</sub> 'ün molekül yapısı .....	19
Şekil 2.1. Tohum bahçesinin ve geldiği orjinin yeri .....	22
Şekil 2.2. a) Ağacın gövdesinde matkap ile oyuk açılması .....	24
b) Ağaca enjeksiyon şeklinde hoımon uygulaması .....	24
Şekil 2.3. Bitkisel büyümeye hormonlarından GA <sub>3</sub> ve ABA için ekstraksiyon şeması (Topcuoğlu ve Ünyayai 1995 ve Karadeniz 2000'den değiştirilerek) .....	26
Şekil 2.4. İçsel GA <sub>3</sub> 'ün miktar tayininde esas alınan standart sentetik GA <sub>3</sub> doğrusal regresyon grafiği ( $r=0,99936$ ) .....	22
Şekil 2.5. İçsel ABA'nın miktar tayininde esas alınan standart sentetik ABA doğrusal regresyon grafiği ( $r=0,99983$ ) .....	324
Şekil 2.6. Standart sentetik-GA <sub>3</sub> e ait HPLC kromatogramı .....	33
Şekil 2.7. Kızılçam sürgün uçlarından ekstrakte edilen bağlı-GA <sub>3</sub> numunesine ait HPLC kromatogramı .....	34
Şekil 2.8. Standart sentetik-ABA'ya ait HPLC kromatogramı .....	35
Şekil 2.9. Kızılçam sürgün uçlarından ekstrakte edilen bağlı-ABA numunesine ait HPLC kromatogramı .....	376
Şekil 2.10. a) İkili bir dişi çiçek kümesi .....	37
b) Üzerinde bir çift tohum taslağı taşıyan karpel (Keskin 1999) .....	37
Şekil 2.11. Kızılçamda bir dişi çiçek ve gelişim aşamaları (Keskin 1999) .....	38
a) Tomurcuk pullarının gevşemesi .....	38
b) Braktelerin görünmesi .....	38
c) Braktelerin çiçek eksenine dik olarak açılması .....	38
d) Braktelerin kapanmaya başlaması .....	38
e) Braktelerin tümüyle kapanması .....	38
Şekil 2.12. a) Dal üzerinde erkek çiçek kümesi .....	39

b) Erkek kozalakçılarının taşıdığı stamenlerden bir çift (Keskin 1999) .....	39
<b>Şekil 2.13. Kızılçamda bir erkek çiçek ve gelişim aşamaları (Keskin 1999) .....</b>	<b>40</b>
a) Tomurcukların belirmesi .....	40
b) Tomurcuk pullarının açılmaya başlaması .....	40
c) Tomurcuk pullarının açılmaya başlaması .....	40
d) Polen dağılımının başlaması .....	40
e) Maksimum polen dağılma dönemi .....	40
<b>Şekil 3.1. Kontrol grubunda zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarı değişimleri .....</b>	<b>43</b>
<b>Şekil 3.2. Etanol uygulaması yapılmış grupta zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarı değişimleri .....</b>	<b>46</b>
<b>Şekil 3.3. GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış grupta zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarı değişimleri .....</b>	<b>46</b>
<b>Şekil 3.4. Uygulama grupları arasında zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarı değişimlerinin karşılaştırılması .....</b>	<b>46</b>
<b>Şekil 3.5. Kontrol grubunda zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarı değişimleri .....</b>	<b>48</b>
<b>Şekil 3.6. Etanol uygulaması yapılmış grubunda zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarı değişimleri .....</b>	<b>48</b>
<b>Şekil 3.7. GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış grupta zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarı değişimleri .....</b>	<b>48</b>
<b>Şekil 3.8. Uygulama grupları arasında zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarı değişimlerinin karşılaştırılması .....</b>	<b>49</b>
<b>Şekil 3.9. Kontrol, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam (<i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarında dişi çiçek miktarları .....</b>	<b>51</b>
<b>Şekil 3.10. Kontrol, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam (<i>Pinus brutia</i> Ten.) ağaçlarında erkek çiçek miktarları .....</b>	<b>51</b>

## **ÇİZELGELER DİZİNİ**

- Çizelge 3.1. Çalışmada Kullanılan Kontrol, Etanol ve GA4/7/9 Karışımı Hormon Uygulanmış Kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) Ağaçlarından Alınan Sürgün Uçlarında Serbest-, Bağlı- ve Toplam -GA3 ve -ABA Eşdeğer Miktarları (değerler 3.Tekrarın Ortalaması ± Standart Hata Olarak Verilmiştir.) ..... 44
- Çizelge 3.2. Kontrol, etanol ve GA4/7/9 uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarında dişi ve erkek çiçek miktarları ..... 50

## **1. GİRİŞ**

### **1.1. Tohum Bahçesi Nedir?**

Zobel ve Talbert'e göre tohum bahçesi şöyle tanımlanır: Seçilmiş klonlar ve kuşakların (generasyonların) oluşturduğu, kolay ve bol orman ağacı tohumu üretmek için işletilen, bahçe dışından gelen polen akışının (kontaminasyonun) azaltıldığı veya yok edildiği, izole edilmiş olan bahçelerdir (Kaya 2001). Uluslararası düzeyde benimsenmiş tanımı ise: Genetik olarak üstün ağaçlardan oluşan ve genetik açıdan istenmeyen polen kaynaklarından izole edilmiş, sık, bol ve kolay tohum elde edilen, özel bakım ve işletmeye tabi tutulan plantasyonlardır (Kaya 2001).

İlk tohum bahçeleri kurma düşüncesi Berlin Akademisi Müdürü olan Friedrich August Ludwing von Burgsdorf'un 1787 yılında yazdığı "Yerli ve Yabancı Meşe Türleri" adlı eserinde rastlanmıştır. Yazar bu eserinde her yıl belirli belirsiz yerlerden tohum toplanması yerine, bu iş için ayrılmış ve özel bakıma tabi tutulmuş meşe ormanlarından tohum toplanması gerektiğini önermiştir. Daha sonraları çeşitli yazarlar klonal tohum bahçeleri kurma düşüncesi üzerinde yazılar yazmışlardır. Aşılı fidanlar ile tohum bahçesi kurulması ise, ilk defa 1934 yılında Danimarka'da Syrach Larsen tarafından gerçekleştirilmiştir (Şimşek 1993, Kaya 2001).

Zobel ve McElwee' e göre; tohum bahçeleri, plus ağaçlardan açık tozlaşma ürünü olan tohumlardan kurulabildiği gibi, klonal düzeyde de kurulabilir (Keskin 1998). En yaygın tohum bahçesi tipi, belirli bir coğrafik iklim rejyonundan yada bir meşcereeler grubundan ve aynı türden seçilmiş plus ağaçların vejatatif yolla (çelik yada aşırı kalemi kullanılarak) üretilmeleri ile elde edilen fidanlardan oluşturulan tohum bahçeleridir. Bu tip bahçelerde, her bir ağaç bir klonu temsil ettiğinden 'Klonal Tohum Bahçesi' olarak adlandırılırlar (Keskin 1998).

Kaya (2001), tohum bahçelerinin: a-) Belirli genetik özellikleri taşıyan ağaçları verecek tohumları elde etmek, b-) Genetik özellikleri sayesinde belirli bölgelere adapte olabilen ağaçları elde etmek ve c-) a ve b maddelerinde belirtilen ağaçları verecek olan

genetik bakımından üstün nitelikli tohumları daha çok miktarda ve daha ekonomik olarak elde etmek için kurulduklarını bildirmektedir.

Tohum bahçeleri potansiyel olarak genetik kazançları yüksek tohum kaynakları olmaları yanı sıra, erken tohum verimi, sık, bol ve kolay tohum toplayabilme imkanlarını sağlaması bakımından da önemli olarak nitelendirilmektedir (Şimşek 1993, Kaya 2001). Tohum bahçelerinde tohum oluşumunun doğal ormanlara göre daha erken başladığı ve sık periyotlar ile devam ettiği de bildirilmektedir (Şimşek 1993, Kaya 2001). Tohum bahçelerinden bol tohum elde edilmesinin tohum bahçesinin kurulduğu yer ile de ilgili olduğunu ve genellikle tohum bahçelerinin türün yayılışının en güney sınırı yakınında veya yayılışının daha alt zonlarında tesis edildiğini, böylece sıcaklığın artması sonucu tohum veriminin de arttığı bildirilmektedir. Ayrıca tohum bahçelerinden elde edilen tohumların çimlenme kabiliyetinin de yüksek olduğunu bildirmiştir (Kaya 2001).

Tohum bahçelerinin kurulması zaman, para, beceri ve konu ile ilgili birimlerin işbirliğini gerektirir. Ayrıca tohum bahçesinin kurulması sırasında, bahçenin kurulacağı yerin seçimi, dizaynı, fidanların dikim aralığı ve dikim şekli, bitkilerin korunması ve tohumun hasat edilmesi gibi bir çok faktörün de dikkate alınması zorunludur. Kısacası bir tohum bahçesinin kurulması, bakımı ve işletilmesi zaman, para ve yetişmiş iş gücü gerektirir. Üstelik bu tohum bahçelerinden elde edilen tohumların, genetik bakımından güvenilir olması oldukça önemlidir (Kaya 2001).

Orman populasyonlarının genetik yapısını istenilen yönde değiştirmek ve doğadaki populasyonları amacımıza göre evcilleştirmek konusunda, tohum bahçeleri ağaç ıslahçısının elinde çok önemli bir araçtır (Keskin 1998). Bu bağlamda, istediğimiz genleri taşıyan bireyler tohum bahçesinde bir araya getirilir; ve bunlar arasına arzu edilmeyen genlerin karışması da engellenerek özel bir gen havuzu oluşturulur. Bunlardan üretilen tohumlarla da istediğimiz özellikleri taşıyan yeni一代yonlar yetiştirebilir (Kaya 2001).

Ormancılık ve ağaçlandırma çalışmalarında kullanılmak üzere gerek duyulan üstün özellikli tür ve ırkları elde edebilmek için, genetik bakımından üstün olan bireyler seçilip bir araya getirilerek tohum bahçeleri kurulur. Gerek tarımda, gerekse ormancılık literatüründe, tohum bahçelerine ve vejetatif üretme çalışmalarına sıkça rastlanmaktadır (Kaya 2001).

Orman Bakanlığı tarafından ülkemizin değişik bölgelerinde, değişik orman ağaçları için 2003 yılına kadar 163 adet tohum bahçesi kurulmuştur. Bu 163 adet tohum bahçesinden 62 adeti kıızılçam (*Pinus brutia* Ten.) türüne aittir (Anonim 2003).

Devlet Planlama Teşkilatı tarafından açıklanan Kızılçamın 1994-2003 yıllarını içeren 'Türkiye Milli Ağaç İslahı ve Tohum Üretimi Programı'nda; gerek ülkemizdeki potansiyel ağaçlandırma alanlarının varlığı, gerekse hızlı büyümeye özgüliği nedeniyle, ağaç ıslah çalışmalarında ele alınması gereken en önemli türlerden biri olduğu vurgulanmış, yoğun ıslah çalışmalarına konu edilen beş orman aғacı türü arasında ilk sırada yer almıştır (Keskin 1998). Halen ülkemiz ormanları içerisinde üç milyon hektarı aşan yayılışa sahip olan bu türün, taşıdığı odun serveti toplam 161 milyon m<sup>3</sup>'ün üzerindedir (Keskin 1998).

Türkiye Orman Envanterine göre; Türkiye ibreli orman alanlarının yaklaşık %36'sı (3 096 064 Ha) kıızılçam ile kaplıdır. Kızılçamın verimli ve geniş ormanlar oluşturuğu bölgelerimizden biri de Antalya havzasıdır (Kaya 2001). Kızılçamın diğer orman ağaç türlerine göre daha hızlı büyümesi ve odununun kullanım alanının da daha fazla olması nedenleriyle, halen Güney ve Batı Anadolu bölgelerimizde geniş alanların ağaçlandırılması amacıyla kıızılçam tohumu ve/veya fidanları kullanılmaktadır. Bu tohumların ve onlardan elde edilen fidanların "genetik yönünden" üstün nitelikleri olması arzu edilir. Nitekim bu amaçla genotipik bakımından üstün olduğu varsayılan ağaçlar anaç olarak kullanılarak tohum bahçeleri kurulmuştur (Kaya 2001). Tohum bahçelerinde seçilmiş üstün nitelikli bireyler arasında gerçekleşen eşleşme nedeniyle elde edilecek genetik kazanç tohum meşterelerinden daha yüksektir.

Kurulan tohum bahçelerinde karşılaşılan ve genetik yönden kaliteli tohum üretimine engel olan en ciddi sorunlardan birisi polen kirliliğidir. Tohum verimini artırmaya yönelik işlemlerden birisi de hormon uygulamasıdır.

Tohum bahçelerinde çiçeklenmenin ve tohum verimi artışının sağlanmasıının iki önemli sonucu bulunmaktadır. Bunlardan birincisi tohum üretiminde sağlanacak artışla tesis edilmesi gereken tohum bahçesi sayısının azalması, ikincisi ise bahçede çiçeklenmenin artmasıyla olası polen kirliliği oranının düşmesidir.

Antalya yöresinde, kızılçam türüne ait, kuruluşları 1978 yılında başlatılmış, farklı orjinlerden gelen, oniki adet klonal tohum bahçesi bulunmaktadır. Araştırma konusunun alanı olan, Antalya Orman Bölge Müdürlüğü Düzlerçamı Şefliği'ne bağlı, Çığlık köyü civarındaki Gündoğmuş-Eskibağ orjinli tohum bahçesi de bunlardan birisidir.

*Picea abies* türüne ait farklı yerlerde kurulmuş tohum bahçelerinde, Skrøppa ve Tutturen tarafından yapılan bir araştırmada; bahçelerin bulunduğu yoreler arasında, her bahçede farklı yıllarda ve aynı bahçedeki klonlar arasında geniş varyasyonların bulunduğu açıklanmıştır. Ayrıca çiçek verimi üzerinde, çevresel faktörlerin ve klonların transfer edildiği alanların enlem ve boyamlarının etkisi olduğu da belirtilmiştir (Keskin 1998).

Nbraska'da, *Pinus sylvestris* türüne ait klonal tohum bahçesinde, Boes vd tarafından yapılan bir araştırmada, çiçeklenme fenolojisi ve tohum verimi üç yıl boyunca incelenmiştir. Coğrafik orjinleri farklı olan altı bölgeye ait klonların, bölgeler arası ve bölgeleriçi varyasyonunun belirlenmesi amacıyla yapılan analizlerde, bölgeler arasındaki farklılıklar nedeniyle, tohum ağırlıkları; klonlar arasındaki farklılıklar nedeniyle, ağaç başına düşen kozalak sayısı ve kozalak başına düşen dolu tohum sayısı arasında büyük varyasyonlar olduğu görülmüştür. Bu araştırma sonucuna göre, düşük tohum veriminin, tahmin edildiği gibi büyük oranda çiçek fenolojisindeki uyumsuzluktan kaynaklanmadığı belirtilmektedir. Tohum bahçesindeki toplam tohum üretimine klonların katkısı, polen dağıılma dönemi boyunca büyük oranda rastlantısaldır.

Yapılan fenolojik gözlemlerde, klonların büyük bir kısmında, polen dağıılma döneminin başlangıcından 2 gün sonra dişi çiçeklerin alıcı döneme geçikleri gözlenmiştir. Bahçede, 11 gün boyunca, tüm klonların polen dağıılma dönemi aynı dönemde gerçekleşmiş, diğer günlerde polen hareket aşamaları klonlar arasında farklı olmuştur. Yukarıda sözü edilen araştırmalardan da anlaşıldığı gibi, tohum bahçelerinde kozalak verimi, çiçek verimi ve klonlar arasındaki ilişkiler; ağaç türüne, kısmen de ağaçların ve tohum bahçesinin taşıdığı diğer özelliklere göre farklılık göstermektedir (Keskin 1998).

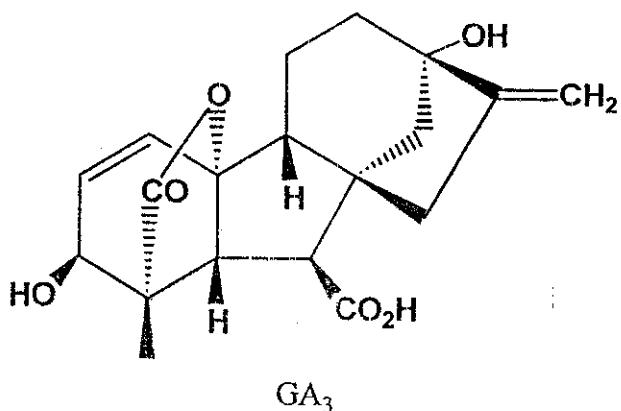
Bitki büyümeye ve gelişmesinde rol oynayan en önemli içsel faktörlerden birisi bitki büyümeye maddeleridir. Bitki büyümeye maddelerinin keşfi ile bitki büyümeyi ve büyümeye ile ilgili birçok faaliyeti kontrol altına almak mümkün olmuştur. Bitki büyümeye maddelerinin bitkiler üzerindeki etkilerinin çok çeşitli olması onların tarım alanlarında yaygın biçimde kullanılmasına neden olmakta ve bu durum tarımsal çalışmalar için büyük önem taşımaktadır. Özellikleri ve etki tarzları dikkate alındığında bitki büyümeye maddeleri üç grup altında toplanır (Topcuoğlu ve Ünyayar 1995).

- a) Organ yapıcları: Örneğin florigen ve rizokalin.
- b) Yara hormonları: Örneğin travmatin.
- c) Büyüme hormonları:
  - i) Stimülatörler: Örneğin oksinler, gibberellinler, sitokinler.
  - ii) İnhibitörler: Örneğin absisik asit.

## 1.2. Gibberellin'lerden Gibberellik Asit ( $GA_3$ )

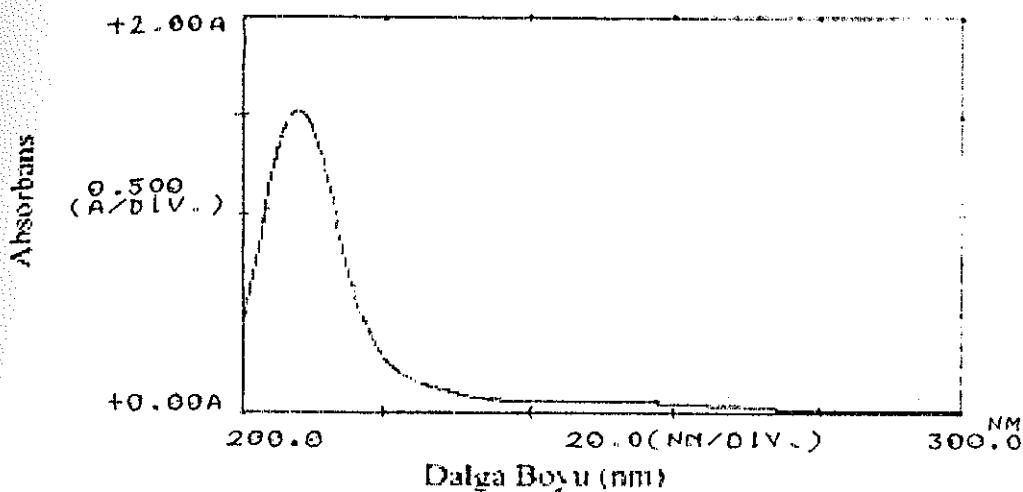
Gibberellinler 1920'lardan beri bir bitki büyümeye hormonu olarak bilinmektedir. Gibberellinlerin ilk kez, Japon pirinçlerinde Bakanea hastalığı ile ilgili çalışmalar yapan Kurosawa tarafından keşfedildiği bilinmektedir. Bu fungal hastalıktan *Gibberella fujikuroi* (*Fusarium moniliforme*) sorumludur. 1954 yılında İngiliz kimyacılar *Gibberella fujikuroi* kültüründen izole ettikleri saf bir bileşigin özelliklerini tayin etmişler ve bu yeni maddeye gibberellik asit ( $GA_3$ ) adını vermişlerdir. Sponsel ve Graebe, 1990 yılına kadar çeşitli funguslar ve bitkilerde 84 adet gibberellin keşfedildiğini belirtmişlerdir (Ergün 1997). Bunlar  $GA_1$ ,  $GA_{84}$  şeklinde ifade edilir. Bunlardan 73 tanesi yüksek bitkilerde, 11 tanesi *Gibberella* fungusunda bulunmuştur.

Bunların hepsinin moleküler yapıları esasen gibberellik asit ( $GA_3$ ) ile aynıdır, fakat, halka sistemindeki bağların pozisyonları, sayıları ve tipleri, A halkasındaki doyma derecesi ve özellikle hidroksil gruplarının bulunduğu yerler nedeniyle birinden diğerine farklılıklar göstermektedir (Salisbury ve Ross 1992). Bütün gibberellinler ent-gibberellan iskeletinden türevlenmektedir. Gibberellinler kimyasal olarak diterpenlerdir. Diterpenler bitkilerde doğal olarak meydana gelen terpenoidlerden türevlenirler. Gibberellinlerin yüksek bitkilerde en çok bulunan çeşidi olan gibberellik asit ( $GA_3$ )'in kapalı formülü  $C_{19}H_{22}O_6$  olup molekül ağırlığı 346 4'tür (Şekil 1.1).



Şekil 1. 1. Gibberellik asit ( $GA_3$ )

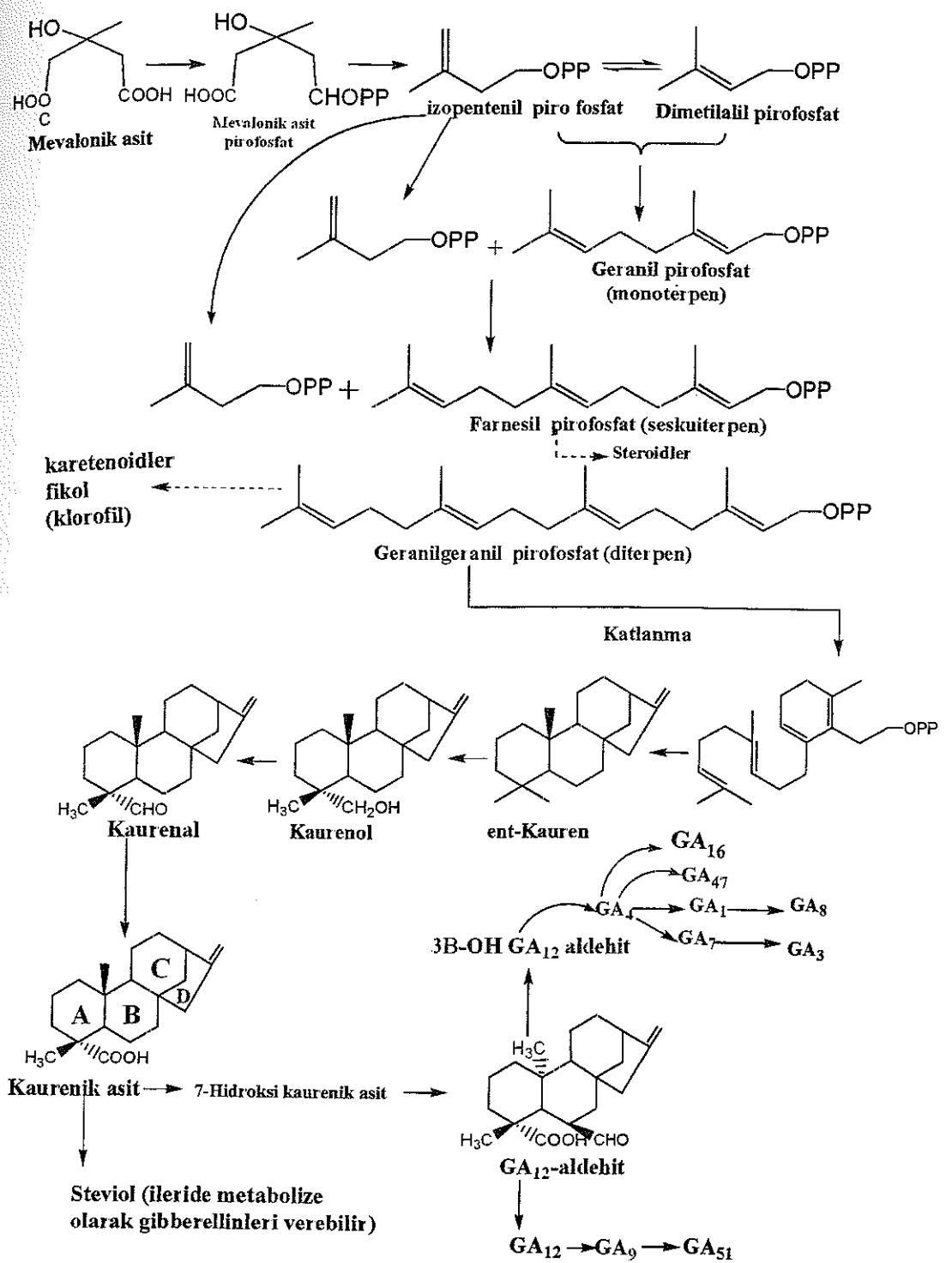
Gibberellin metabolizması yüksek bitkilerden çok *Gibberella fujikuroi* fungusunda incelenmiş olup, bu fungusun gibberellinleri bir sekonder metabolit olarak meydana getirdiği bildirilmiştir (Cihangir ve Aksöz 1993). İçsel  $GA_3$ 'ün maksimum absorbsiyon dalga boyu 254 nm olduğu rapor edilmektedir (Cihangir ve Aksöz 1993, Topcuoğlu ve Ünyayar 1995, Ergün 1997). Çalışmamızda  $GA_3$ 'ün maksimum absorbsiyon dalga boyu 208 nm olarak saptanmıştır (Şekil 1.2).



Şekil 1.2. Standart sentetik  $GA_3$  spektrumu

### 1.2.1. $GA_3$ biyosentezi ve inaktivasyonu

Genellikle yüksek organizasyonlu bitkilerde gibberellin biyosentezi çeşitli organlarda olmaktadır. Örneğin; embriyo, genç yapraklar, gelişmekte olan meyve ve tohum, uzamakta olan gövde apikal bölgesi ve köklerdir. Yüksek organizasyonlu bitkilerde ve fungslarda gibberellinin mevalonik asit'ten sentezlendiği ve biyosentezinde tek bir yolun olmadığı bildirilmektedir. Farklı gibberellinler farklı biyosentez yollarıyla sentezlenir (Şekil 1.3). Ancak, günümüzde sentez yolları henüz tam olarak açıklığa kavuşturulamamıştır (Palavan ve Ünsal 1993).



Şekil 1.3. Bazı gibberellinlerin mevalonik asitten biyosentezi (Palavan ve Unsal 1993)

Günümüzde yüksek organizasyonlu bitkilerin (Palavan ve Ünsal 1993), fungusların (Topcuoğlu ve Ünyayar 1995, Ünyayar vd 1996, Özcan 1997), liken ve yosunların (Ergün 1997) ve bakterilerin (Karadeniz 2000) gibberellin içerdikleri saptanmıştır.

Gibberellinlerin inaktivasyonu konusu da henüz tam aydınlığa kavuşturulamamıştır. Literatür bilgilerine göre gibberellin inaktivasyonu, gibberellinlerin ya karbon iskeletinin modifikasyonu ile ya da hücre bileşiklerine (örneğin şeker ve protein) bağlanması ile olur (Palavan ve Ünsal 1993). Yüksek bitkilerde önemli gibberellin inaktivasyon olayı molekülün  $2\beta$ -hidroksilasyonudur, yani A halkası üzerinde 2 numaralı karbona  $\beta$  pozisyonunda OH grubu eklenmesidir. Bu  $2\beta$ -hidroksilasyon bitkilerde yaygındır ve geri dönüşken değildir. Sonuçta, gibberellinlerin biyolojik aktiviteleri ya tamamıyla ya da en azından önemli miktarda azalmaktadır. Gibberelik asit, özellikle yüksek sıcaklıkta asit hidrolizi ile bozunmakta ve bunun sonucunda gibberellenik asit, allogibberik asit ve gibberik asit meydana gelmektedir. Gibberik asit, hormonal aktivite göstermediği halde diğerleri göstermektedir (Ünyayar 1995). Gibberellinler glukoza ya hidroksil grubu ile bağlanarak glukoz eter veya karboksil grubu ile bağlanarak glukozil ester bağlı formlarını meydana getirirler (Ünyayar 1995).

### 1.2.2. $GA_3$ ‘ün fizyolojik etkileri

Gibberellinler çok yönlü fizyolojik etkilere sahiptir. Bu etkiler özellikle genetik cücelik ve çiçeklenme gibi fizyolojik ve biyolojik olaylarda çok daha açık olarak görülmektedir (Palavan ve Ünsal 1993).  $GA_3$  ‘ün fizyolojik etkileri konsantrasyonlarına, çevresel faktörlere, bitki türlerine ve bitkinin yaşına bağlı olarak değişebilmektedir.

#### **1.2.2.1. Tohum ve tomurcuk dormansisi (dinlenme) üzerine etkisi**

Gibberellinler, bazı türlerde düşük sıcaklık, uzun gün ve kırmızı ışığın yerine geçerek tohum ve tomurcuk dormansisini ortadan kaldırmaktadır (Salisbury ve Ross 1992)

#### **1.2.2.2. Çiçeklenme üzerine etkisi**

Gibberellinlerin rozet tipi bitkilere uygulanması, bu bitkilerde çiçeklenmenin uyarılmasına neden olmaktadır (Ünyayar 1995) Ayrıca, erkek çiçek oluşumunu teşvik etmektedir (Ünyayar 1995)

#### **1.2.2.3. GÖVDE ve yaprak uzaması üzerine etkisi**

Gibberellinler genetik olarak cüce bitkilerde gövde ve yaprak uzamasını teşvik etmektedir (Ünyayar 1995, Cihangir ve Aksöz 1993).

#### **1.2.2.4. Partenokarpik meyve oluşumu üzerine etkisi**

Gibberellinler döllenme olmaksızın çekirdeksiz meyve oluşumuna neden olmaktadır (Salisbury ve Ross 1992)

#### **1.2.2.5. Tuber oluşumu üzerine etkisi**

Tuberizasyonun kontrofünde en önemli hormon gibberellinlerdir. Dışarıdan gibberellin uygulanması tuberizasyonu engellemektedir (Ünyayar 1995)

#### **1.2.2.6. Absisyon (kopma) üzerine etkisi**

$GA_3$ 'ün yaprak absisyonunu teşvik ettiği belirtilmektedir (Palavan-Ünsal 1993).

#### **1.2.2.7. Apikal dominans (tepe hakimiyeti) üzerine etkisi**

Gibberellinler, içsel IAA'nın seviyesini yükselterek apikal dominansının artmasına neden olmaktadır (Palavan ve Ünsal 1993)

#### **1.2.2.8. Kambiyal aktivite üzerine etkisi**

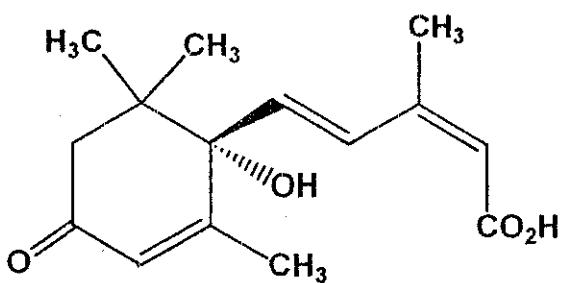
Gibberellinlerin kambiyal aktiviteyi artırdığı belirtilmektedir (Salisbury ve Ross 1992)

#### **1.2.2.9. Nükleik asit, protein ve enzimlerin sentezi ve aktiviteleri üzerine etkisi**

GA<sub>3</sub>, RNA ve protein sentezini hızlandırmaktadır. Özellikle,  $\alpha$ -amilaz ve mRNA düzeyini artırmaktadır (Ünyayar 1995)

### **1.3. Absisik Asit (ABA)**

ABA'nın bitki büyümeye ve gelişmesinin regülasyonunda büyük önemi olan ve doğal olarak oluşan bir bitki büyümeye inhibitörü olduğu Topcuoğlu (1987) tarafından ifade edilmektedir. ABA'nın doğal olarak oluşan formu (S)-(+) -absisik asit'tir (Şekil 1.4). Sentetik rasemik absisik asit ise (RS)-(±)-absisik asit'tir.

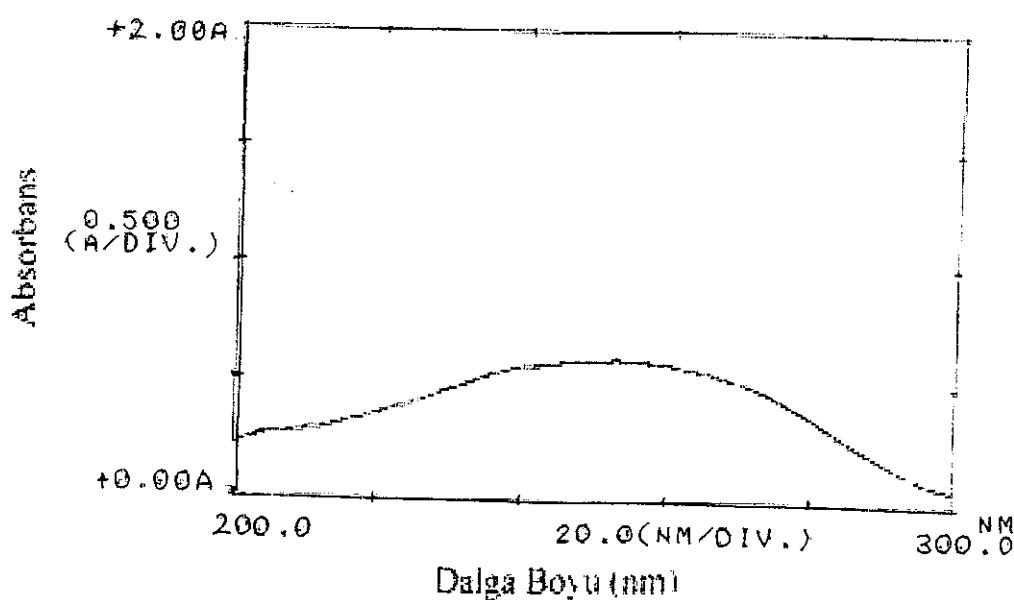


Şekil 1.4. Absisik asit (ABA)

Wareing ve Phillips ile Topcuoğlu, ABA'nın bir sesquiterpenoid olduğunu ve hem optik hem de geometrik izomerizm gösterdiğini belirtmektedir (Ergün 1997). Yine

aynı araştırmacılar ABA molekülünün asimetrik bir karbon atomu içerdiginden ya D (+) ya da L (-) formunda olmak üzere optik olarak izomerizm gösterdiğini ve doğal olarak oluşan ABA'nın daima (+) formda olduğunu bildirmektedirler (Ergün 1997). Milborrow, Phillips ve Topcuoğlu'nun bildirdiklerine göre ise ABA'nın cis ve trans olmak üzere iki geometrik izomeri vardır. Pek çok bitkide ABA'nın doğal olarak oluşan izomeri cis-ABA olup, literatürde sadece ABA olarak belirtilmektedir (Ergün 1997). ABA'nın kapalı formülü  $C_{15}H_{20}O_4$  olup molekül ağırlığı 264'tür.

ABA'nın maximum absorbsiyon dalga boyu ortamin pH'sına göre değişmektedir. Asidik koşullarda maksimum absorbsiyon dalga boyu 252 nm ile 262 nm arasında, bazik koşullarda ise maksimum absorbsiyon 245 nm'de görülmektedir (Unyayar 1995). Çalışmamızda ABA'nın maksimum absorbsiyon dalga boyu 253 nm olarak saptanmıştır (Şekil 1.5).

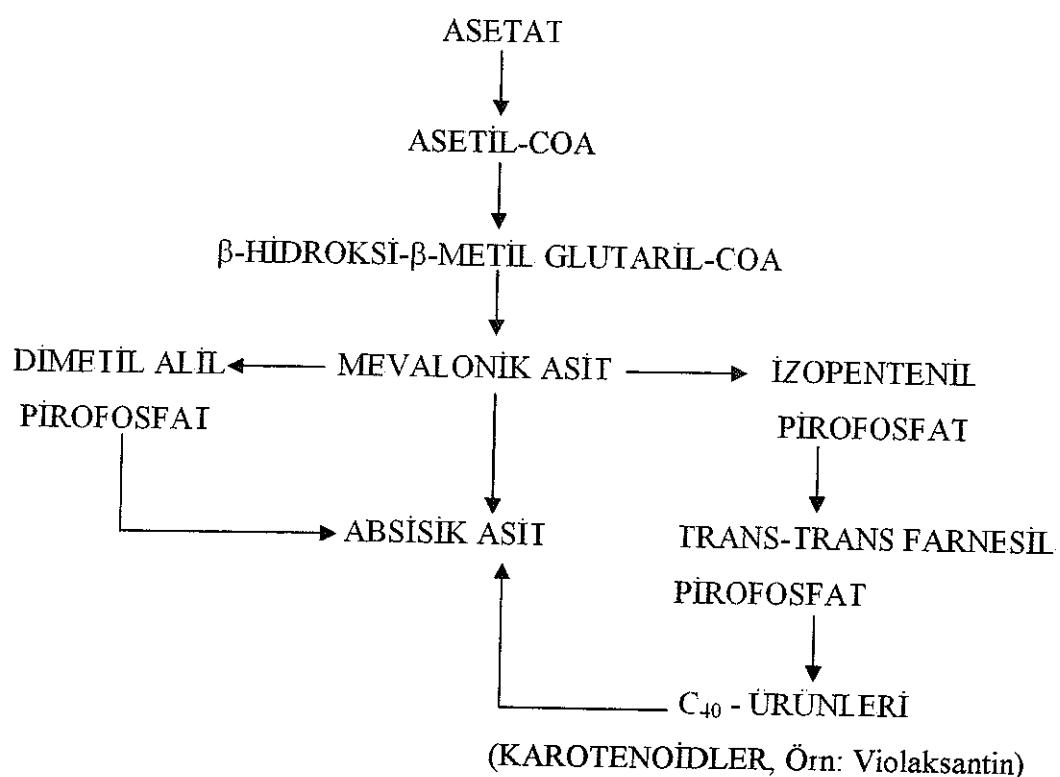


Şekil 1.5. Standart sentetik ABA

### 1.3.1. ABA'nın Biyosentezi ve İnaktivasyonu

Ergün (1997)'ün bildirdiğine göre Loveys, ABA'nın, kök, meyve, tohum embriyosu ve yapraklarda özellikle kloroplastlarda sentezlendiğini ifade etmektedir. Ayrıca ABA'nın diğer plastidlerde de sentezlendiği rapor edilmektedir (Salisbury ve Ross 1992) Topcuoğlu (1987)'na göre, ABA biyosentezine ilişkin olarak iki yol tartışılmaktadır (Şekil 1.6.)

- 1 ABA doğrudan doğruya mevalonik asitten sentezlenmektedir.
2. ABA, karotenoid biyosentez yoluyla veya karotenoid ürünlerin oluşumuyla ya da başka bir deyişle violaksantin dahil ilgili ksantofillerin enzimatik oksidasyonu veya fotooksidasyonunun bir yıkım ürünü olarak meydana gelmektedir

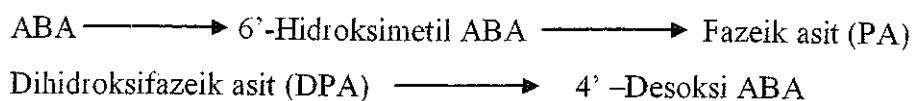


Şekil 1.6. ABA biyosentez yolu (Topcuoğlu 1987)

Günümüzde ABA'nın mevalonik asitten sentezlendiği fikri halen kabul edilmiş durumdadır. Bununla beraber ABA biyosentezinde çoğu kademe hala açığa kavuşturulamamıştır

Günümüzde yüksek organizasyonlu bitkilerin (Salisbury ve Ross 1992, Palavan-Ünsal 1993), fungusların (Topcuoğlu ve Ünyayar 1995, Ünyayar vd 1996, Özcan 1997), liken ve yosunların (Ergün 1997) ve bakterilerin (Tuomi ve Rosenqvist 1995) ABA içerdikleri saptanmıştır

ABA'nın iki yoldan inaktive olduğu, başka bir deyişle ABA metabolizması ürünlerinin, ABA'nın ya okside olmuş (fazeik asit, dihidrofazeik asit) ya da bağlı (şeker ve protein gibi bileşiklere) formları olduğu Topcuoğlu (1987) tarafından bildirilmektedir ABA'nın metabolik yollarından birisi Şekil 1 7'de gösterilmiştir



Şekil 1.7 ABA metabolizması yolu (Topcuoğlu 1987)

ABA'nın ilk kararlı metaboliti PA, ikinci metaboliti ise DPA'dır. ABA'nın metabolik yıkım yollarından diğerı ABA'nın protein ve şeker gibi moleküllere bağlanarak alkalin hidroliz edilebilir bağlı ABA oluşumudur (Ünyayar 1995) Örneğin Absisil- $\beta$ -D-glukopiranosid,  $\beta$ -hidroksil- $\beta$ -metil glutarilhidroksil ABA, absisik asit glukoz esteri (ABA-GE) bağlı ABA formlarıdır.

### 1.3.2. ABA'nın Fizyolojik Özellikleri

Literatür bilgilerimize göre ABA'nın bitki büyümeye ve gelişmesindeki fizyolojik etkileri konsantrasyonlarına, çevresel faktörlere, bitki türlerine ve bitkinin yaşına bağlı olarak değişiklik göstermektedir

### **1.3.2.1. Senesens (Yaşlanma) Üzerine Etkileri**

Yaşlanma ile birlikte görülen ve bir organ veya organizmanın ölümüne yol açan bozulma ve parçalanma olaylarının tümüne senesens denir. ABA'nın klorofil kaybını ve yıkımını hızlandıracak senesense neden olduğu rapor edilmesine rağmen, ABA'nın yaprak senesensindeki rolü tam olarak açıklığa kavuşmadığı da bildirilmektedir (Ünyayar 1995, Topcuoğlu 1987).

### **1.3.2.2. Absisyon (Kopma) Üzerine Etkisi**

ABA absisyonun düzenlenmesinde hormonal bir faktör olarak rol oynamaktadır (Topcuoğlu 1987). ABA, yaprak çiçek ve meyvelerde absisyon tabakasının oluşmasını uyarmaktadır (Ünyayar 1995).

### **1.3.2.3. Dörmansi (Dinlenme) Üzerine Etkisi**

ABA'nın tomurcuk ve tohumlarda dormansının ortaya çıkmasında önemli bir rolü vardır (Salisbury ve Ross, 1992).

### **1.3.2.4. Büyüme Üzerine Etkisi**

ABA, büyümeye ve gelişmeyi durdurucu, gerileten bir etken olarak bilinmektedir. Bununla birlikte, ABA, uygulanan konsantrasyona, bitkide varolan miktarlarına ve diğer hormonlarla etkileşimine bağlı olarak bitkide büyümeye ve gelişmeye engellemeye yada uyarma tepkileri meydana getirmektedir (Ünyayar 1995).

### **1.3.2.5. Embriyo Gelişisi Ve Tohum Çimlenmesi Üzerine Etkisi**

Dışarıdan uygulanan ABA, embriyo büyümeyi ve gelişmesini engellemektedir. Ayrıca, tohumda normal olgunlaşma ve çimlenmeyi de inhibe etmektedir (Salisbury ve Ross 1992).

#### **1.3.2.6. Apikal dominans (tepe hakimiyeti) üzerine etkisi**

ABA'nın besin birikimi üzerinde negatif bir etkiye neden olarak tepe hakimiyetinde rol oynadığı bildirilmiştir (Ünyayar 1995).

#### **1.3.2.7. Çiçeklenme üzerine etkisi**

Tomurcuk dormansisinden sorumlu bir büyümeye inhibitörü olan ABA, aynı zamanda da çiçeklenme inhibitöridür. Bazı uzun gün bitkilerinde çiçeklenmeyi inhibe etmektedir. Kısa gün bitkilerinin ABA'ya tepkileri tamamen değişiktir. ABA uzun gün şartlarında bırakılan kısa gün bitkilerinde çiçeklenmeye neden olmaktadır. Ayrıca, ABA dışı çiçek oluşumunu uyarmaktadır (Ünyayar 1995).

#### **1.3.2.8. Strese adaptasyon mekanizması üzerine etkisi**

Strese uğramış bitkilerde içsel ABA seviyesinin arttığı ve stres koşullarının olumlu değişmesi ile ABA seviyesinin azaldığı bildirilmektedir (Ünyayar 1995).

#### **1.3.2.9. Osmoregülasyonda rolü**

ABA bazı bitkilerde strese karşı adaptasyonda osmoregülatif rolü olan prolin ve betain birikimine ve artışına neden olmaktadır (Ünyayar 1995)

#### **1.3.2.10. Nükleik asit, protein, enzimlerin sentezi ve aktiviteleri üzerine etkisi**

ABA'nın, RNA sentezini, çeşitli enzim sistemlerinin aktivitesini ve oluşumunu engellediği bildirilmektedir. Örneğin; ABA a-amilaz, proteaz ve RNA polimeraz enzimlerinin sentezini ve aktivitesini engellemektedir. Bununla beraber, ABA'nın bazı enzimlerin (Ribonükleik asit ve fosfataz) aktivitesini artttığı rapor edilmektedir. Ayrıca, ABA'nın ribozomal RNA sentezini sitümüle ettiği de bildirilmektedir (Ünyayar 1995).

Büyüme hormonlarının taşınması konusundaki en önemli bulgu bitki içinde ksilem ve floem dokuları ile taşınmalarıdır. Ayrıca iletim demetleri dışında parankima hücrelerinde de taşındıkları belirlenmiştir (Palavan-Ünsal 1993). Bu da bize bitki

hormonlarının sentez bölgesinden bitkinin diğer kısımlarına taşınmasının enerji gerektiren aktif metabolizma ve pasif difüzyon olayı ile organların dikey ekseni ve yatay ekseni boyunca olduğunu ifade etmektedir.

Günümüzde bitki hormonları bitki dokularından, funguslardan, likenlerden, yosunlardan ve bakterilerden dietileter, metanol veya etil asetat gibi organik çözicülerle ekstre edilerek elde edilmektedir. Ayrıca ultraviyole (UV) ve infrared spektroskopisi, gaz kromatografisi, gaz kromatografisi-kütle spektroskopisi, ince tabaka kromatografisi (TLC) ve yüksek basınçlı sıvı kromatografisi (HPLC) vb hassas fiziko-kimyasal teknikler kullanılmaktadır (Ünyayar vd 1996, Ergün 1997)

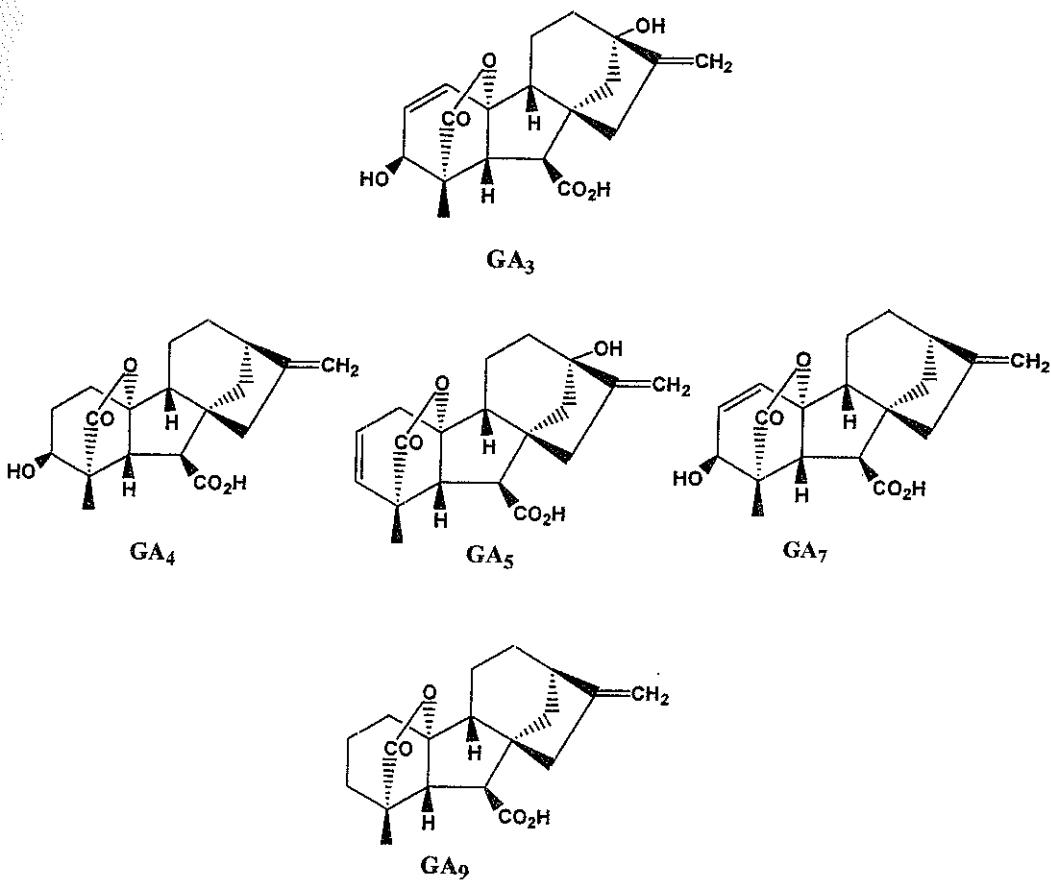
Bitki büyümeye hormonlarının orman ağaçlarının büyümesi ve gelişmesi üzerinde, organ farklılaşmasında, ağaç formunda, gençlikten olgun döneme geçişinde, çiçeklenme üzerinde ve eşeyin belirlenmesinde önemli role sahip oldukları bildirilmektedir (Ross ve Pharis 1976) Yine, orman ağaçlarında hormon uygulaması ve fizyolojik strese neden olma veya her ikisinin birlikte çiçek oluşumunu uyaran metodlar olarak kullanıldığı da rapor edilmektedir (Beaulieu vd 1998) Örneğin; *Pinus sylvestris* L 'nin gelişen sürgünlerine gibberellinlerin etanolik sprey uygulamasının hem erkek hem de dişi çiçeklenmeyi artttığı bildirilmektedir (Luukkanen ve Johansson 1980) Ayrıca etkinin özellikle erkek çiçeklenmede belirgin olduğu ve farklı klonların uygulamaya karşı farklı tepkiler gösterdiği de rapor edilmektedir (Luukkanen ve Johansson 1980)

Erkek çiçeklerin varlığı veya yokluğunun, dişi çiçeklere göre sayısı veya nisbi oranının hormon konsantrasyonuna veya uygulama zamanına veya dengesine (Örneğin; gibberellin), çevresel faktörlere (Örneğin; gün uzunluğu), aşılanacak bitkinin anaç bitkiden aldığı yere, besinsel ve yaşı faktörlerine bağlı olabileceği bildirilmektedir (Wheeler vd 1980, Ho ve Schnakenburger 1992). Örneğin; *Picea mariana*'da GA<sub>4/7</sub> uygulamasında erkek kozalak üretiminin uyarılması için optimum hormon konsantrasyonu 3,3 ng iken, dişi kozalak üretiminin uyarılması için optimum hormon konsantrasyonunun 11 ng olduğu rapor edilmektedir (Smith 1998) Yine hormon uygulama zamanının çiçeklenme tipi üzerine etkisiyle ilgili yapılan çalışmalarda, erken dönemde (Mayıs) GA<sub>4/7</sub> uygulamasının erkek çiçeklenmeyi, daha geç dönemdeki

uygulamaların ise dişi çiçeklenmeyi artttığı gösterilmiştir (Wheeler ve arkadaşları 1980, Schnakenburger 1992) Yine hormon uygulama yerinin dişi kozalak sayısı üzerine etkisiyle ilgili yapılan bir çalışmada, gövdeye enjeksiyon şeklindeki hormon uygulamasının tomurcuklara dışsal hormon uygulamasına göre daha etkili olduğu belirtilmektedir (Siregar ve Sweet 1997) Belirli gibberellinlerin özellikle gibberellin A<sub>4/7</sub> (GA<sub>4/7</sub>) karışımının dışsal uygulamasının Pinaceae türlerinin çoğunda (*Pinus radiata* D. Don, *Pinus taeda* L., *Pinus elliotii* Engelm., *Pinus palustris* Mill., *Pinus banksiana* Lamb.) çiçeklenmeyi erken teşvik ettiği ve artttığı bildirilmektedir (Ross ve Greenwood 1979, Ross vd 1983, Sweet 1979, Ross vd 1984). Ross ve Greenwood (1979) dişi çiçeklenme üzerine gibberellinlerin etkisi ile ilgili olarak *Pinus taeda* L. ile yaptıkları çalışmada, herbir dala 100 ve 500'er µg GA<sub>4/7</sub> uygulamalarının dişi çiçek üretimini önemli miktarda artttığını, 500 µg GA<sub>3</sub> uygulamasının da aynı konsantrasyondaki GA<sub>4/7</sub>'nin etkisine benzer etki gösterdiğini, 100 µg GA<sub>3</sub> ve her iki konsantrasyonda GA<sub>5</sub> uygulamalarının ise etkisiz olduğunu belirlemiştir.

Farklı tipteki gibberellinlerin çiçeklenme üzerindeki etkilerinin daha az polar veya daha fazla polar oluşlarıyla ilgili olduğu da rapor edilmektedir (Ross ve Greenwood 1979) Gibberellinlerin daha az polar veya daha fazla polar oluşları gibbane halka yapısındaki hidroksil grubu sayısı ile ilgili olup, hidroksil grubunun hiç bulunmayışı veya bir hidroksil grubunun bulunduğu daha az polar gibberellinleri, iki veya daha fazla hidroksil grubunun varlığı ise daha polar gibberellinleri ifade etmektedir. Örneğin; GA<sub>9</sub> hiç hidroksil grubuna sahip değilken GA<sub>4</sub>, GA<sub>5</sub> ve GA<sub>7</sub> bir hidroksil grubuna, GA<sub>3</sub> ise iki hidroksil grubuna sahiptir (Şekil 18). Bu konuda, daha az polar gibberellin (Örneğin; GA<sub>4/7</sub>'nin belli oranlardaki karışımı) uygulamalarının, Cupressaceae ve Taxodiaceae familyası üyelerinde olduğu gibi, Pinaceae familyası üyelerinde de çiçeklenmeyi artttıcı etkilerinin olduğu rapor edilmektedir (Ross ve Pharis 1976, Pharis ve Kuo 1977, Tompsett 1977, Tompsett ve Fletcher 1979) GA<sub>4/7</sub>'nin çiçeklenme üzerindeki bu etkisinde klonal varyasyonun da etkili olduğunun gözardı edilmemesinin gereği de ifade edilmektedir. Klonlardan ancak yarısından azının bu hormon uygulamasına başarılı bir şekilde cevap verdiğine ilişkin bazı çalışmalar da bulunmaktadır (Tompsett 1977) Çiçeklenme ile ilgili olarak, çiçeklenme üzerinde GA<sub>4/7</sub> uygulamasının genetik olarak çiçeklenmeye eğilimli klonlarda etkili

olduğu bildirilirken [ Örneğin; *Pseudotsuga menziesii* (Mirb.) Franco (Ross ve Pharis 1976)], az çiçeklenen ağaçlarda bu uygulamanın etkisiz olduğu ile ilgili literatür bilgisi de bulunmaktadır [ *Picea abies* (L.) Karst (Dunberg, 1973) ]. Yine *Pinus sylvestris* L. üzerinde yapılan çalışmalar ile, GA<sub>4/7</sub>'nin erkek çiçeklenme oranını artttirdiği, dişi



Şekil 1.8. GA<sub>3</sub>, GA<sub>4</sub>, GA<sub>5</sub>, GA<sub>7</sub> ve GA<sub>9</sub>'ün molekül yapısı

çiçeklenme üzerine etkisinin ise daha az olduğu gösterilmiştir (Luukkanen ve Johansson 1980). Bununla beraber, GA<sub>4/7</sub> karışımının dişal uygulamasının *Pinus concorta* Dougl.'da dişi çiçeklenmeyi önemli bir şekilde artttirdiği da rapor edilmektedir (Wheeler vd 1980). GA<sub>3</sub> ve GA<sub>9</sub>'un da *Pinus sylvestris* L.'de dişi çiçeklenmeyi artttirdiği ancak bu etkilerinin istatistiksel olarak önemli olmadığı belirtilmektedir (Luukkanen ve Johansson 1980). Tüm bu literatür bilgilerine karşın GA<sub>4/7</sub> uygulamasının *Pinus sylvestris* L.'de (Chalupka 1978) ve *Picea sitchensis* (Bong.) Carr.'da (Tompsett ve Fletcher 1979) dişi çiçeklenme üzerinde, *Picea abies* L. (Dunberg 1980) ve *Larix decidua* Mill., *Larix kaempferi* (Lamb.) Carr.'de (Philipson

1996) ise erkek çiçeklenme üzerinde bir etkisinin olmadığına ilişkin literatür bilgileri de bulunmaktadır.

GA<sub>4/7</sub> karışımının dışsal uygulamasının çiçeklenme üzerindeki etkisinin gibberellin A<sub>3</sub> (GA<sub>3</sub>)'e göre daha fazla olduğu da bildirilmektedir (Ross ve Greenwood 1979, Luukkanen ve Johansson 1980'den). Diğer taraftan GA<sub>4/7+A<sub>3</sub></sub> karışımının dışsal uygulamasının *Picea stichensis* (Bong.) Carr.'da erkek ve dişi çiçeklenmeyi önemli bir şekilde artttırdığını gösteren çalışmalar da vardır (Tompsett ve Fletcher 1979). Yine GA<sub>4/7</sub> karışımının dışsal uygulanmasının *Pseudotsuga menziesii* (Mirb.) Franco tohum bahçelerinde çiçeklenmenin erken teşvik edilmesinde ve artırılmasında uygulanabilir bir metot olarak görüldüğü ve etkili olduğu da rapor edilmektedir (Ross ve Pharis 1976). Gibberellin uygulamalarının Cupressaceae ve Taxodiaceae'de olduğu gibi koniferlerin çiçeklenmesini artttırdığı da bildirilmektedir (Tompsett ve Fletcher 1979) Gibberellinlerin konifer türlerinin tohum bahçelerinde çiçeklenmeyi artttıcı en etkili ajan olduğunun görüldüğü de bildirilmektedir (Luukkanen ve Johansson 1980'den). Konifer türlerinin tohum bahçelerinde çiçeklenmenin artmasında gibberellinlerden başka, absisik asit (ABA)'in de *Pinus massoniana*'da erkek çiçek oluşumunu belirgin bir şekilde artttırdığı bildirilmektedir (Huang ve ark. 1999)

Gibberellinlerin çeşitli çam türlerinin pekçok farklı dokularında bulunduğu rapor edilmektedir (Kamienska vd 1976) Yine gibberellin benzeri maddelerin *Larix decidua* L., *Larix leptoleptis* L., *Cupressus arizonica* Greene, *Cryptomeria japonica*, *Pseudotsuga menziesii* var. menziesii, *Juniperus chinensis* 'in vejetatif sürgünlerinde, *Pinus jeffreyi* Grev ve Balf., *Pinus ponderosa* Law. ve *Pinus lambertiana* Dougl.'nin gelişmekte olan embriyolarında, *Pinus sylvestris* L.'nin polen ve vejetatif sürgünlerinde, *Pinus attenuata* Lemm.'in polenlerinde saptandığı da bildirilmektedir (Crozier vd 1970, Kamienska vd 1976) Yine *Picea abies* fidanlarının sürgünlerinde GA<sub>1</sub>, GA<sub>3</sub>, GA<sub>4</sub>, GA<sub>7</sub>, GA<sub>9</sub>, GA<sub>12</sub>, GA<sub>15</sub>, GA<sub>20</sub>, GA<sub>29</sub>, GA<sub>34</sub>, GA<sub>51</sub>'in varlığı gösterilmiştir (Moritz 1995) Ayrıca *Pinus radiata* D. tomurcuklarında gibberellin benzeri maddelerin varlığı da belirlenmiştir (Taylor vd 1984). Örneğin; *Cupressus arizonica* Greene'nin GA<sub>3</sub>'e eşdeğer olmak üzere yaklaşık olarak 40-70 mg/kg liyofilize doku gibberellin benzeri madde bulunmuştur (Ruddat vd 1968) Yine *Picea glauca* tohumlarında, zigotik

embriyolarında ve megagametofitlerinde ABA ve gibberellinlerin varlığı saptanmıştır (Kong vd. 1997). Bazı konifer bitki türlerinin çeşitli dokularında saptanan gibberellin miktarları farklı miktarlarda örneğin, *Pseudotsuga menziesii*'nin vejetatif sürgününde 1,65 µg - 9,8 µg GA<sub>3</sub>, *Cupressus arizonica*'nın vejetatif sürgününde 40 µg - 70 µg GA<sub>3</sub>, GA<sub>9</sub>, GA<sub>4</sub>, GA<sub>7</sub>, *Pinus attenuata* poleninde 250 µg / kg GA<sub>3</sub> bulunmuştur.

Bitki büyümeye hormonlarının çiçeklenme ve tohum verimi üzerine etkisinin neler olduğunu bilinmesi tohum bahçelerinin işletilmesi açısından önem taşımaktadır. Dolayısıyla tohum bahçelerindeki klonlarda hormonal seviyenin çiçeklenmeden olgun kozalağa kadar süreçte etkilerinin bilinmesi gerekli temel verilerin başında gelmektedir.

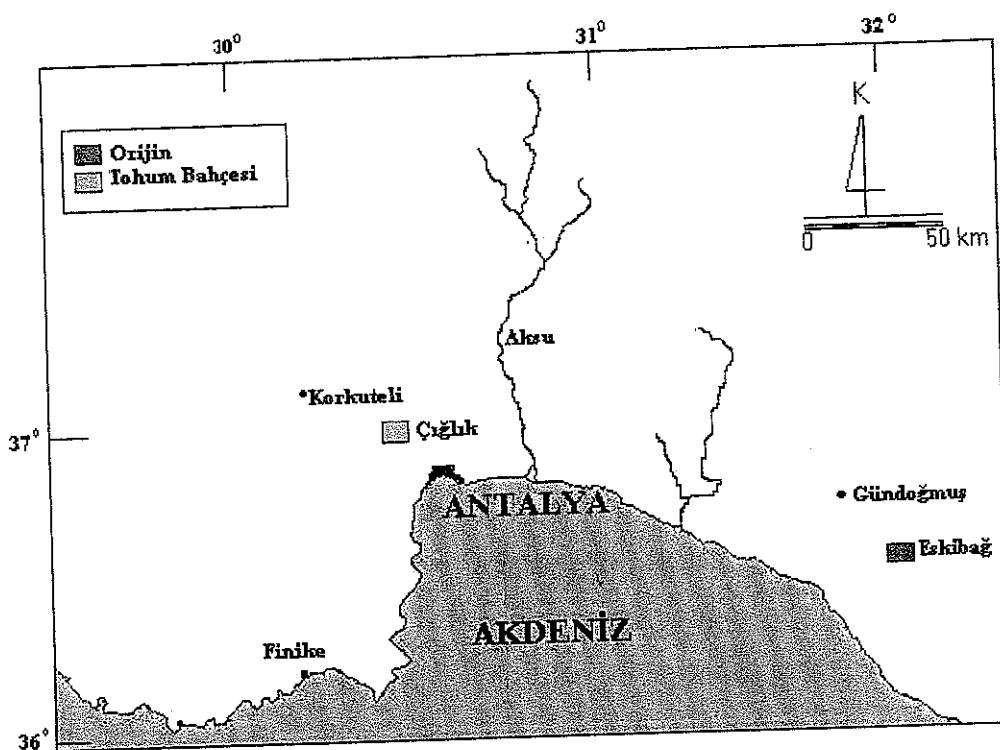
Öte yandan gibberellinlerin dışsal uygulamasının Pinaceae familyasında çiçek verimi üzerine olumlu etkisi bilinmekte beraber klonların bu işleme verecekleri cevabı da bilinmesi gerekmektedir.

İşte bu nedenlerle de, kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) tohum bahçesinde gibberellin uygulamasının ve içsel bitki hormonları seviyesinin çiçeklenme üzerine etkilerinin ortaya konulmasıyla üretilecek bilgiler ile kurulu tohum bahçelerinin etkin yönetimi üzerinde uygulamaya yön vermek amacıyla, "Gibberellin A<sub>4/7/9</sub> Karışımı Uygulaması ve İçsel Bitki Hormonları Seviyesinin Kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) Tohum Bahçesinde Çiçeklenme Uzerine Etkileri" Yüksek Lisans Tez çalışması konusu olarak seçilmiştir

## 2. MATERYAL ve METOT

### 2.1. Denemeye Konu Olan Tohum Bahçesinin Özellikleri

Denemeye konu olan, Antalya Orman Bölge Müdürlüğü Düzlerçamı Şefliği'ne bağlı, Çıglık köyü civarlarında yer alan, Gündoğmuş - Eskibağ orijinli tohum bahçesi; Antalya yöresinde bulunan, kızılçam türüne ait 12 (oniki) tohum bahçesinden birisidir (Şekil 2.1). Gündoğmuş-Eskibağ orijinli tohum bahçesinin kuruluş yeri Antalya Orman İşletme Müdürlüğü-Düzlerçamı Şefliği olup,  $36^{\circ} 44' 40''$  kuzey enlemi ile  $32^{\circ} 00' 00''$  doğu boylamı arasında yer almaktadır. Denizden yüksekliği 250 m dir. Orijinden alınan aşı kalemleri Şubat 1992 tarihinde daha önce  $8m \times 8m$ 'lik aralıklarla dikilmiş olan altlıklara aşılanmışlardır. Bugün yaklaşık olarak 11 (onbir) yaşında olan aşılı fidanların dikildiği bu alan  $17,8$  ha'lık bir alan olup, 30 (otuz) farklı klondan toplam 2785 aşılı fidanı bulundurmaktadır.



Şekil 2.1. Tohum bahçesinin ve geldiği orjinin yeri

Pinus türlerinde yapılan birçok araştırma, üç yaşındaki tohum bahçelerinde az sayıda dişi çiçeğin, dört yaşında daha az erkek çiçeğin görülebildiğini; kaliteli ve

ekonomik tohum üretiminin ise, altı yaşından itibaren gerçekleştigiini belirtmektedir (Keskin 1999). Çam türlerine ait tohum bahçelerinde 10 ile 20 yaş tohum veriminin maksimuma tırmandığı bir periyot olarak kabul edilmektedir. Bu nedenlerle de denemeye konu olan tohum bahçesinin çalışmamız için uygun bir tohum bahçesi olduğu düşünülmektedir.

## **2.2. Tohum Bahçesinde Örneklemenin Yapılması**

İlk olarak, tohum bahçesinde yaşayan ağaçlar saptanmış ve plan üzerinde işaretlendikten sonra çalışma alanının planı hazırlanmıştır. Çalışmada, çevresel farklılıklardan kaynaklanabilecek değişimleri en aza indirebilmek için, rastlanti blokları deneme deseni kullanılmıştır. Blok sayısı 3 (üç) olup, her bir blokta 3 (üç) parsel, her bir parselde de aynı klon'a ait 1 (bir) ağaç bulunmaktadır. Seçilen önek ağaçların yerleri EK II'deki tohum bahçesine ait kroki üzerinde gösterilmiştir.

## **2.3. Bitki Büyüme Hormonlarından Gibberellin A<sub>4/7/9</sub> Karışımının Dışsal Uygulanması**

Hormon uygulamaları materyal ve yönteme göre genelde enjeksiyon, püskürme, fırça ile sürme ve pipetle bırakma şeklinde yapılmaktadır.

Tohum bahçesinde GA<sub>4/7/9</sub> karışımının (sırasıyla %60 GA<sub>4</sub>, %30 GA<sub>7</sub>, %10 GA<sub>9</sub>) dışsal uygulanması, kızılçamın vejetatif büyümeye ve gelişime evresinde 11.07.2001 ve 24.07.2001 tarihlerinde yapılmıştır. Hormon uygulaması kızılçam gövdesinde 0,6 cm çapında ve 2,5 cm derinlikte matkap ile açılan oyuklara enjeksiyon şeklinde gerçekleştirilmiştir (Şekil 2.2). Her bir oyuga hormon uygulaması, %95'lik etanol içinde 2,5 mg GA<sub>4/7/9</sub> çözülderek elde edilen solüsyondan bir enjektör ile 0,5 ml enjekte edilerek yapılmıştır. Tohum bahçesinde hormon uygulaması 10 (on) gün ara ile her bir parseldeki aynı klon'a ait bir ağaç olmak üzere 3 (üç) blokta toplam 9 (dokuz) ağaç üzerinde iki defa yapılmıştır. Uygulama grupları olarak; 1) Etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmamış ağaçlar, 2) %95'lik etanol uygulaması yapılmış ağaçlar, 3) GA<sub>4/7/9</sub> hormon uygulaması yapılmış ağaçlar kullanılmıştır.



a



b

Şekil 2.2. a) Ağacın gövdesinde matkap ile oyuk açılması  
b) Ağaca enjeksiyon şeklinde hormon uygulaması

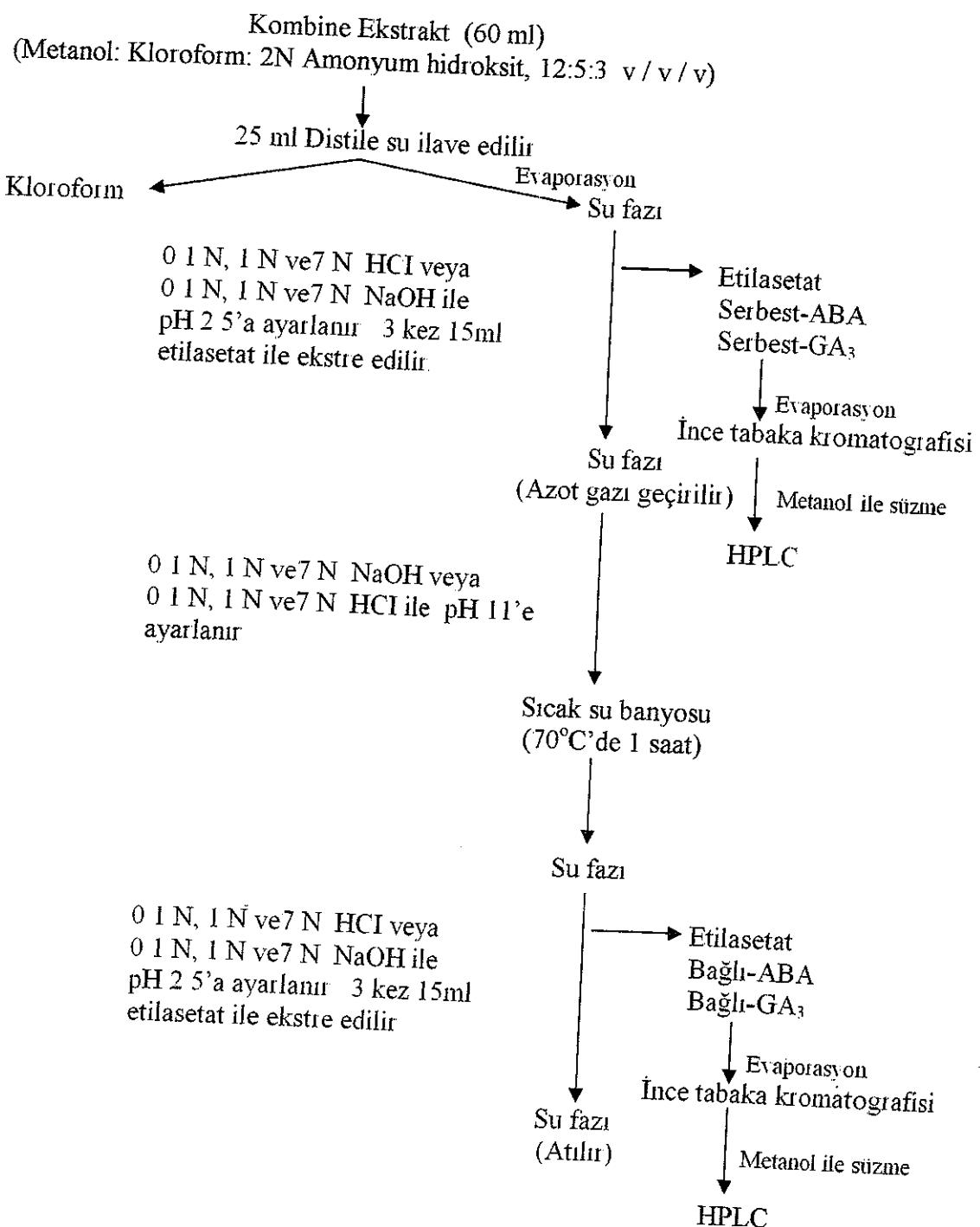
#### **2.4. İçsel Gibberellin ( $GA_3$ ) ve Absisik Asit (ABA)'ın Ekstraksiyonu, Saflaştırılması ve Analiz İşlemleri**

İçsel gibberellik asit ( $GA_3$ ) ve absisik asit (ABA)'ın ekstraksiyon, saflaştırma ve analizi için hormon uygulamasından önce (11.07.2001), 1. hormon uygulamasından (11.07.2001) 10 (on) gün sonra (21.07.2001) ve 2. hormon uygulamasından (21.07.2001) 10 (on) gün sonra (31.07.2001) olmak üzere üç farklı zamanda sürgün uçlarından doku örnekleri alınmıştır. Hormon ekstraksiyonu, saflaştırılması ve analiz işlemleri üç tekrarlı olarak yapılmıştır.

İçsel - $GA_3$  ve -ABA ekstraksiyonu, saflaştırılması ve analiz işlemleri bazı değişiklikler ile Topcuoğlu ve Ünyayar (1995), Ünyayar vd (1996) ve Karadeniz (2000)'e göre yapılmıştır (Şekil 2.3). İçsel - $GA_3$  ve -ABA miktarlarının tayininde yüksek basınçlı sıvı kromatografisi (HPLC) tekniği kullanılmıştır.

$GA_3$  ve ABA ekstraksiyonu ve saflaştırılmasında kullanılan yöntem sırasıyla aşağıdaki gibi uygulanmıştır.

I) Kızılıçam sürgün ucu dokusundan 1'er g taze ağırlıkta ince kıyılmış örnekler alınmıştır. Her bir örnek, içlerinde 20 ml ekstraksiyon solventi (Metanol: Kloroform: 2N Amonyum hidroksit, 12:5:3 v / v / v) bulunan 150 ml'lik, kapaklı, kahverengi şişelere konulmuş ve etiketlenmiştir. Her bir örnek şişesinin içine antioksidant madde olarak 1mg/100 ml bütüllenmiş hidroksi toluen (BHT) konulmuştur. Büyüme hormonlarının ışiktan ve pH değişimlerinden etkilenmemesi için şişelerin dış tarafı alüminyum folyo ile kaplanmıştır. İçinde örnek ve ekstraksiyon solventi bulunan bu şişeler, buzdolabında +4 °C'de saklanmıştır. 1 hafta sonra şişeler buzdolabından çıkarılarak içlerindeki orijinal ekstrakt (solvent), ayrı 100 ml'lik, kapaklı, kahverengi şişelere filtre kağıdı ile süzülerek alınmış ve uygun şekilde etiketlenmiştir. Daha sonra içinde numune bulunan şişelere tekrar aynı solventten 40 ml konulmuştur. Tüm şişeler tekrar buzdolabında +4 °C'de 1 hafta süreyle saklanmıştır. Bu sürenin sonunda şişeler buzdolabından çıkarılmış ve içinde örnek olan şişelerdeki solventler (40 ml),



Şekil 2.3. Bitkisel büyümeye hormonlarından GA<sub>3</sub> ve ABA için ekstraksiyon şeması  
(Topcuoğlu ve Ünyayar 1995 ve Karadeniz 2000'den değiştirilerek)

etiketlerine uygun olarak, içlerinde örnek olmayan ve orijinal ekstrakt (20 ml) bulunan şişelere filtre kağıdı ile süzülmektedir. Böylece, saflaştırma işlemeye hazır kombin ekstraktlar (60 ml) elde edilmiştir. Daha sonra bu şişeler buzdolabında +4°C'de ekstraksiyon işlemeye kadar saklanmıştır.

## 2.5. Ekstraksiyon İşlemleri

I) Her bir kombin eksrakt 250 ml'lik ayırmaya hunilerine alınmış ve üzerine 25 ml distile su konulmuştur. Ayırma hunileri kuvvetli olarak 3-4 kez çalkalanarak kloroform ve sulu metanol fazlarının homojen bir şekilde birbirine karıştırılması ve böylelikle büyümeye hormonları hariç sulu metanol fazındaki organik maddelerin kloroform fazına geçmesi sağlanmıştır. Daha sonra, dinlenme sırasında kloroform ve sulu metanol fazları birbirinden net olarak ayrılmıştır. Ayırma hunilerindeki musluklar yardımıyla, altta kalan kloroform fazı atılmıştır.

II) Kloroform fazının tamamıyla atılabilmesi için ayırma hunilerinde kalan sulu metanol fazı ekstraksiyon balonlarına alınarak su fazı kalana kadar rotary evaporatör (Büchi marka) aleti ile + 40 °C'de su banyosu içinde evapore edilmiştir.

III) Ekstaksiyon balonlarında kalan su fazlarının pH'sı 0,1N, 1N ve 7N HCl veya 0,1N, 1N ve 7N NaOH kullanılarak 2,5'e ayarlanmıştır.

IV) 100 ml'lik cam ekstraksiyon balonları hazırlanmıştır. Bunun için, ekstraksiyon balonları etil asetat ile çalkalanarak temizlenmiş ve ağızları açık kalacak şekilde dış tarafı alüminyum folyo ile kaplanmıştır. Ekstraksiyon balonunun dik durabilmesi için de uygun plastik kaplara yerleştirilmiştir. pH'sı 2,5'e ayarlanan ve 250 ml'lik ayırmaya hunilerine alınan her bir örnek üzerine 15 ml etil asetat konulmuştur. Bu ayırma hunileri kuvvetli olarak 3-4 kez çalkalanarak etil asetat ve su fazlarının homojen bir şekilde birbirine karıştırılması ve böylelikle su fazındaki GA<sub>3</sub> ve ABA'nın etil asetat fazına geçmesi sağlanmıştır. Daha sonra, dinlenme sırasında etil asetat ve su fazları birbirinden net olarak ayrılmıştır. Ayırma hunisindeki musluk yardımıyla, altta kalan su fazı bir behere, üstteki etil asetat fazı ise daha önceden hazırlanan etiketli ekstraksiyon balonuna alınmıştır.

V) Behere alınan su fazı tekrar ayırma hunisine alınmış ve üzerine 15 ml etil asetat konulmuştur. Ayırma hunisi tekrar kuvvetli olarak 3-4 kez çalkalanarak etil asetat ve su fazlarının homojen bir şekilde birbirine karışması ve böylelikle su fazındaki GA<sub>3</sub> ve ABA'nın etil asetat fazına geçmesi sağlanmıştır. Daha sonra dinlenme sırasında etil asetat ve su fazlarını birbirinden net olarak ayrılmıştır. Ayırma hunisindeki musluk yardımıyla, altta kalan su fazı bir behere, üstteki etil asetat fazı ise aynı ekstraksiyon balonuna alınmıştır.

VI) V tekrarlanmıştır. Böylece 3 kez ekstraksiyon sonucu ekstraksiyon balonuna alınan bu etil asetat fazları içindeki GA<sub>3</sub> ve ABA, serbest-GA<sub>3</sub>, ve serbest-ABA'dır. Daha sonra, bu ekstraksiyon balonlarının ağızları parafilmle ve alüminyum folyo ile sıkıca kapatıldıktan sonra +4°C'de evaporasyon işlemeye kadar saklanmıştır.

VII) Beherlerdeki su fazında bulunabilen etil asetatın uzaklaştırılabilmesi için, su fazının içinden azot gazı geçirilmiştir.

VIII) Azot gazından geçirilerek etil asetatdan arındırılan su fazının pH'sı 0,1N, 1N ve 7N NaOH ve 0,1N, 1N ve 7N HCl kullanılarak 11'e ayarlanmıştır.

IX) Beherlerin ağızları fazla sıkı olmamak üzere alüminyum folyo ile kapatılarak bir saat 70°C'de su banyosunda bırakılmış ancak beherler bu süre içerisinde her 10 dakikada bir çalkalanmıştır.

X) Bir saat sonra beherler sıcak su banyosundan çıkartılmış ve soğumaya bırakılmıştır.

XI) Bağlı-GA<sub>3</sub> ve -ABA ekstraksiyonu için, beherde kalan su fazının pH'sı 0,1N, 1N ve 7N HCl ve 0,1N, 1N ve 7N NaOH kullanılarak 2,5'e ayarlanmıştır.

XII) pH'sı 2,5'e ayarlanan ve 250 ml'lik ayırma hunisine alınan su fazının üzerine 15 ml etil asetat konulmuştur. Ayırma hunisi tekrar kuvvetli olarak 3-4 kez çalkalanarak etil asetat ve su fazlarının homojen bir şekilde birbirine karışması ve böylelikle su

• böylelikle su fazındaki  $GA_3$  ve ABA'nın etil asetat fazına geçmesi sağlanmıştır. Daha sonra dinlenme sırasında etil asetat ve su fazı birbirinden net olarak ayrılmıştır. Ayırma hunisindeki musluk yardımıyla, altta kalan su fazı bir behere, üstteki etil asetat fazı ise daha önceden hazırlanan etiketli ekstraksiyon balonuna alınmıştır.

XIII) Behere alınan su fazı tekrar ayırma hunisine alınmış ve üzerine 15 ml etil asetat konulmuştur. Ayırma hunisi tekrar kuvvetli olarak 3-4 kez çalkalanarak etil asetat ve su fazının homojen bir şekilde birbirine karışması ve böylelikle su fazındaki  $GA_3$  ve ABA'nın etil asetat fazına geçmesi sağlanmıştır. Daha sonra, dinlenme sırasında etil asetat ve su fazı birbirinden net olarak ayrılmıştır. Ayırma hunisindeki musluk yardımıyla, altta kalan su fazı bir behere, üstteki etil asetat fazı ise aynı ekstraksiyon balonuna alınmıştır.

XIV) XII tekrarlanmıştır. Böylece 3 kez ekstraksiyon sonucu ekstraksiyon balonuna alınan bu etil asetat fazları içindeki  $GA_3$  ve ABA, bağlı- $GA_3$  ve -ABA'dır. Daha sonra, bu şekildeki ekstraksiyon balonlarının ağızları parafilmle ve alüminyum folyo ile sıkıca kapatıldıktan sonra +4°C'de buz dolabında evaporasyon işlemeye kadar saklanmıştır.

XV) Beherde kalan su fazları atılmıştır.

## 2.6. Evaporasyon İşlemleri

Ekstraksiyon balonlarında bulunan serbest - $GA_3$  ve -ABA ile bağlı - $GA_3$  ve -ABA içeren kombine etil asetat fazları rotary-evaporatör (Bibby marka) aleti ile +40°C'de su banyosu içinde tamamen kuruyuncaya kadar evapore edilmiştir. Evaporasyon işlemi sonunda örneklerin ince tabaka kromatografisi işlemleri yapılmıştır.

## 2.7. İnce Tabaka Kromatografisi İşlemleri

I) İnce tabaka kromatografisi cam plakları (20 x 20 cm) inorganik bir floresans bileşik içeren silikajel GF<sub>254</sub> (Merck) ile 0,25 mm kalınlığında kaplandıktan sonra aktivasyon için etüde 100°C'de 1 saat kurutulmuştur

II) Cam plakalar kenarlarından 2 mm kazınarak GA<sub>3</sub>, ve ABA karışımı ekstraktın bant halinde ve 10<sup>-2</sup> M standart sentetik -GA<sub>3</sub> (Sigma G-7645) ve -ABA'nın (Sigma A-1049) nokta halinde uygulanabileceği şekilde iki bölüme ayrılmıştır

III) Ekstraksiyon balonlarında bulunan GA<sub>3</sub>, ve ABA karışımı ekstraktlar her defasında 0.5 ml metanol ile çözülmüş, iki defa çok ince uçlu pastör pipeti yardımıyla etiketlerine göre cam plakalar üzerine bant oluşturularak tatbik edilmiştir. Ayrıca, her cam plaka üzerine nokta halinde 10<sup>-2</sup> M standart sentetik -GA<sub>3</sub> ve -ABA üst üste gelecek şekilde sırası ile ikişer damla uygulanmıştır

IV) Bu cam plakalar, içerisinde isopropanol: amonyak: distile su (10:1:1 v/v/v) karışımı solvent bulunan ince tabaka kromatografisi tankı içine yerleştirilmiştir. Cam plakalar, solvent sistemi tatbik noktasından itibaren 11 cm yükselinceye kadar tankın içinde bekletilmiştir. Solvent sisteminin yükselmesi tamamlandığında cam plakalar tanktan çıkarılmış ve bir vantilatör karşısında kurutulmuştur

## 2.8. GA<sub>3</sub> ve ABA Bölgelerinin Ultraviyole (UV) Işığında Belirlenmesi

GA<sub>3</sub> ve ABA bölgelerinin belirlenebilmesi için plakalar karanlık odada 254 nm dalga boyundaki UV ışığında incelenmiştir. Plaka üzerinde mor floresans renk veren ekstrakta ait ABA bölgesi ile standart sentetik ABA bölgesi kıyaslanmıştır. Numunelerdeki GA<sub>3</sub> bölgelerinin UV ışığında belirlenmesi için plaka üzerinde standart sentetik GA<sub>3</sub>'ün tatbik edildiği bölüme %5 konsantrasyonda sülürük asit (H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>) içeren etanol çözeltisi püskürtülmüş standart sentetik GA<sub>3</sub> bölgesi görünür hale getirilmiştir. Maviyeşil renk veren standart sentetik GA<sub>3</sub> bölgesi belirlenerek elde edilen Rf değerine göre ekstrakta ait GA<sub>3</sub> bölgesi belirlenmiştir.

## 2.9. GA<sub>3</sub> ve ABA Bölgelerinin Kazınması ve Silikajelden Çözünmesi İşlemleri

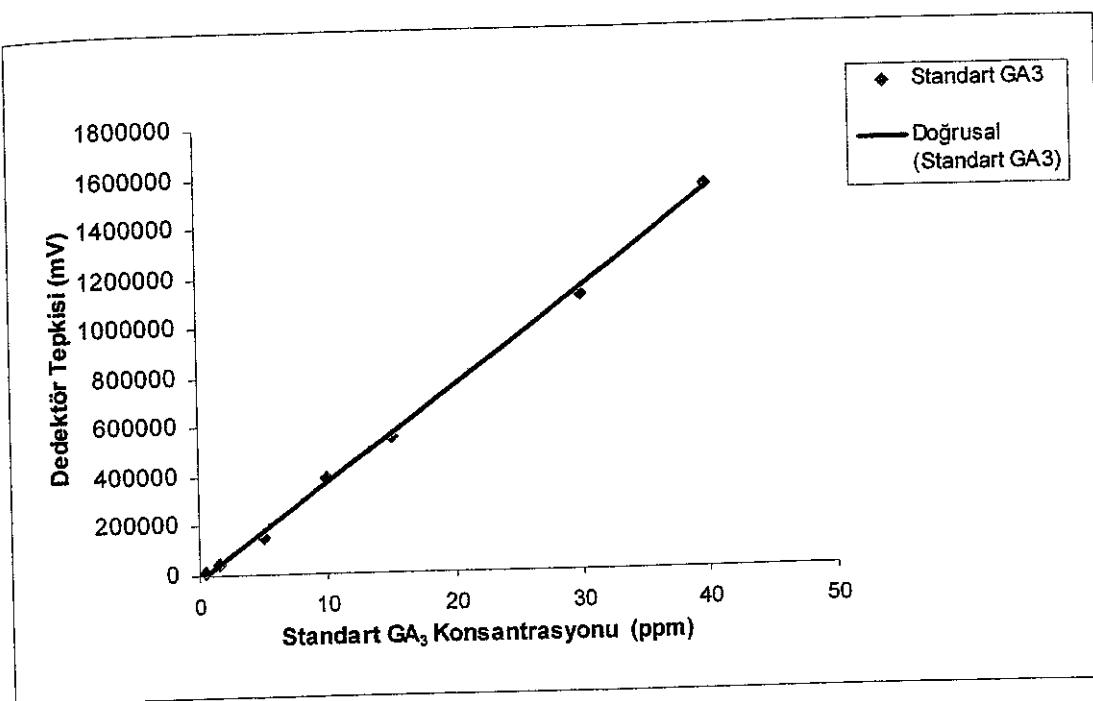
UV ışığında belirlenen GA<sub>3</sub> ve ABA bölgeleri, standart sentetik -GA<sub>3</sub> ve -ABA bölgelerinin altından ve üstünden geçen birer çizgi ile işaretlenmiştir. Cam plakalar üzerindeki işaretli GA<sub>3</sub> ve ABA bölgelerini içeren silikajel uygun bir kazıcı

yardımıyla kazınarak her biri ayrı ayrı temiz bir kağıt üzerine alınmıştır. Kağıt üzerine alınan silikajel, boğaz kısımlarına cam pamuğu yerleştirilmiş pastör pipetlerine boşaltılmıştır. Pastör pipetlerindeki silikajelden 2 ml metanol geçirilerek GA<sub>3</sub> ve ABA 10 ml'lik etiketli cam tüplere alınmıştır. Cam tüpler içindeki metanol bir vantilatör karşısında uçurularak serbest- ve bağlı -GA<sub>3</sub> ve -ABA kuru olarak elde edilmiştir. İçinde kuru halde GA<sub>3</sub> ve ABA ekstraktı bulunan cam tüpler alüminyum folyoya sarılarak HPLC'de okununcaya kadar derin dondurucuda -15°C'de saklanmıştır.

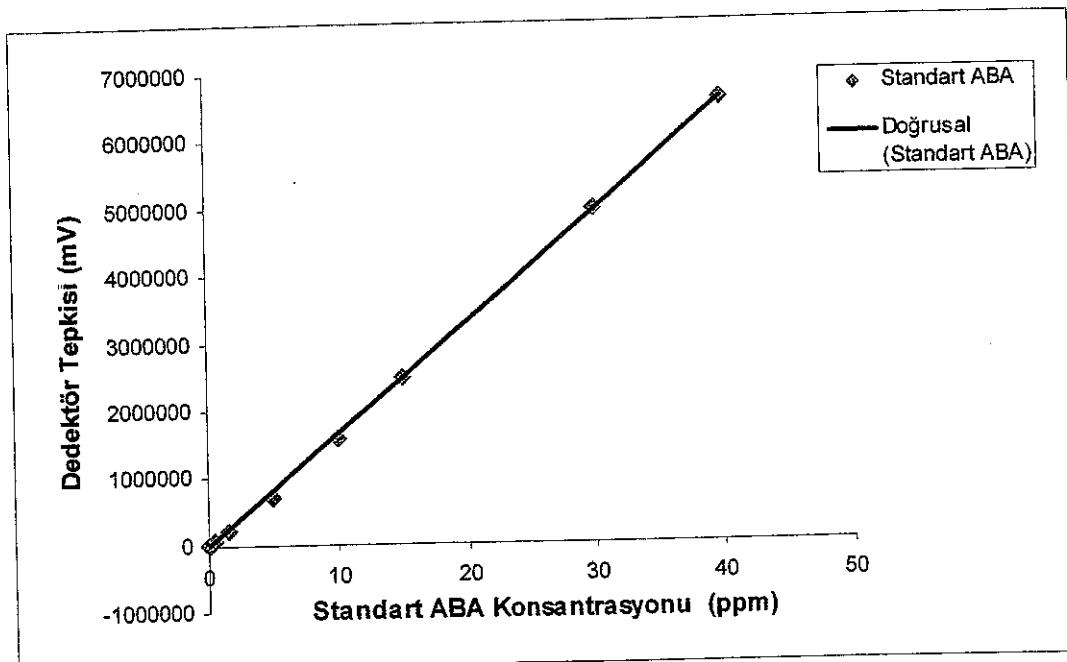
## 2.10. GA<sub>3</sub> ve ABA Miktarlarının HPLC Tekniği ile Belirlenmesi

Cam tüpler içersinde kuru halde bulunan GA<sub>3</sub> ve ABA ekstraktları 0,1 ml metanol ile çözülerek 0,45 µm por hacimli enjeksiyon filtreleriyle filtre edilmiştir. Toplam 168 adet örneğin herbiri zit faz HPLC'ye (Cecil 1100 Series, HPLC kolonu: Supelcosil LC-18, 25 cm x 4,6 mm, 5 µm) 5 µl enjekte edilmiştir. Sürükleyici faz (bitki büyümeye hormonlarının HPLC kolonunda sürüklenebilmesini sağlayan solvent) olarak GA<sub>3</sub> için metanol ve bidistile su (30:70 v/v, fosforik asitle pH 3'e ayarlanmıştır) ve ABA için metanol ve 0,1 M asetik asit çözeltisi (55:45 v/v) kullanılmıştır. Sürükleyici fazda kullanılan metanol HPLC çalışmaları için hazırlanmış saflıktadır. Ultraviyole (UV) maksimum absorbсиyon dalga boyları, GA<sub>3</sub> için 208 nm ve ABA için 253 nm'ye ayarlanmıştır.

GA<sub>3</sub> ve ABA miktarları her biri için ayrı ayrı hazırlanan doğrusal regresyon grafiğinden ppm olarak hesaplanmıştır (Şekil 2.4 ve Şekil 2.5). Bazı standart sentetik ve örnek GA<sub>3</sub> ve ABA kromatogramları Şekil 2.6, 2.7, 2.8 ve 2.9'da gösterilmiştir. İçsel gibberellin ve absisik asit miktarları standart sentetik -GA<sub>3</sub> ve -ABA'ya eşdeğer olarak ifade edilmiştir.

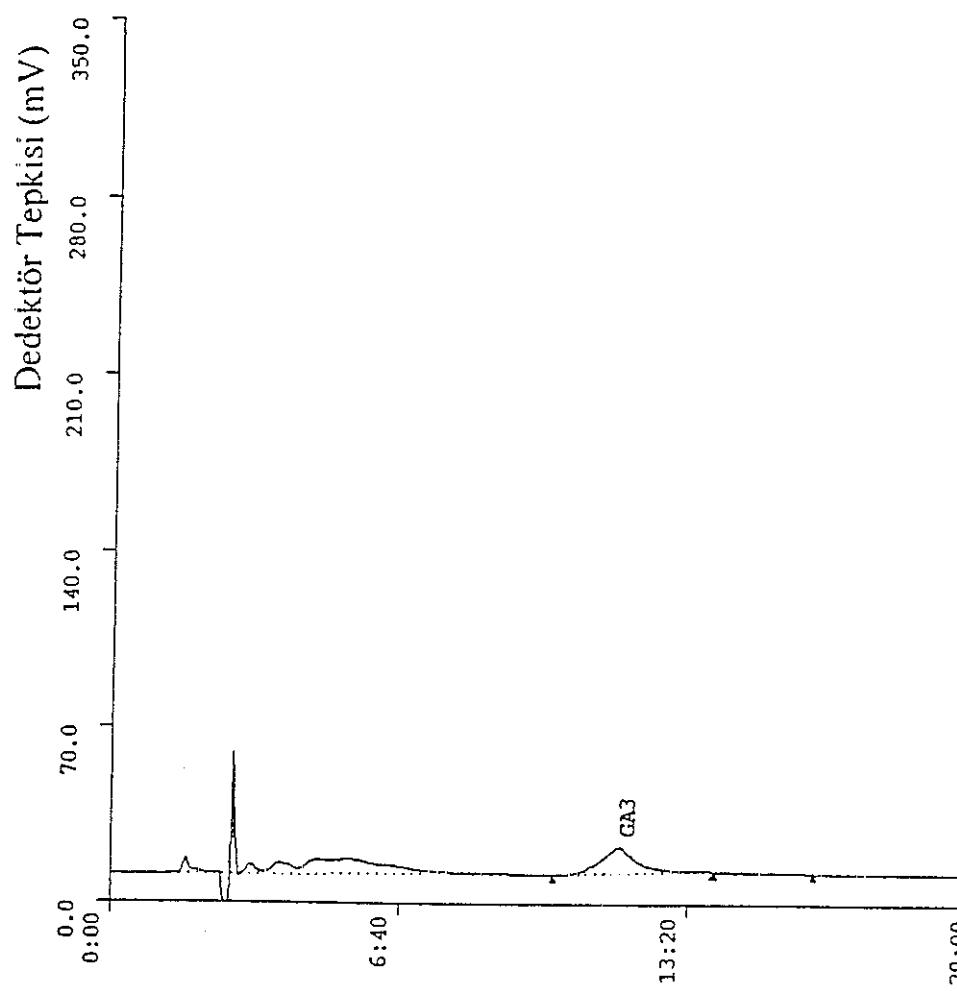


Şekil 2.4. İçsel GA<sub>3</sub>'ün miktar tayininde esas alınan standart sentetik GA<sub>3</sub> doğrusal regresyon grafiği ( $r=0,99936$ )



Şekil 2.5. İçsel ABA'nın miktar tayininde esas alınan standart sentetik ABA doğrusal regresyon grafiği ( $r=0,99983$ )

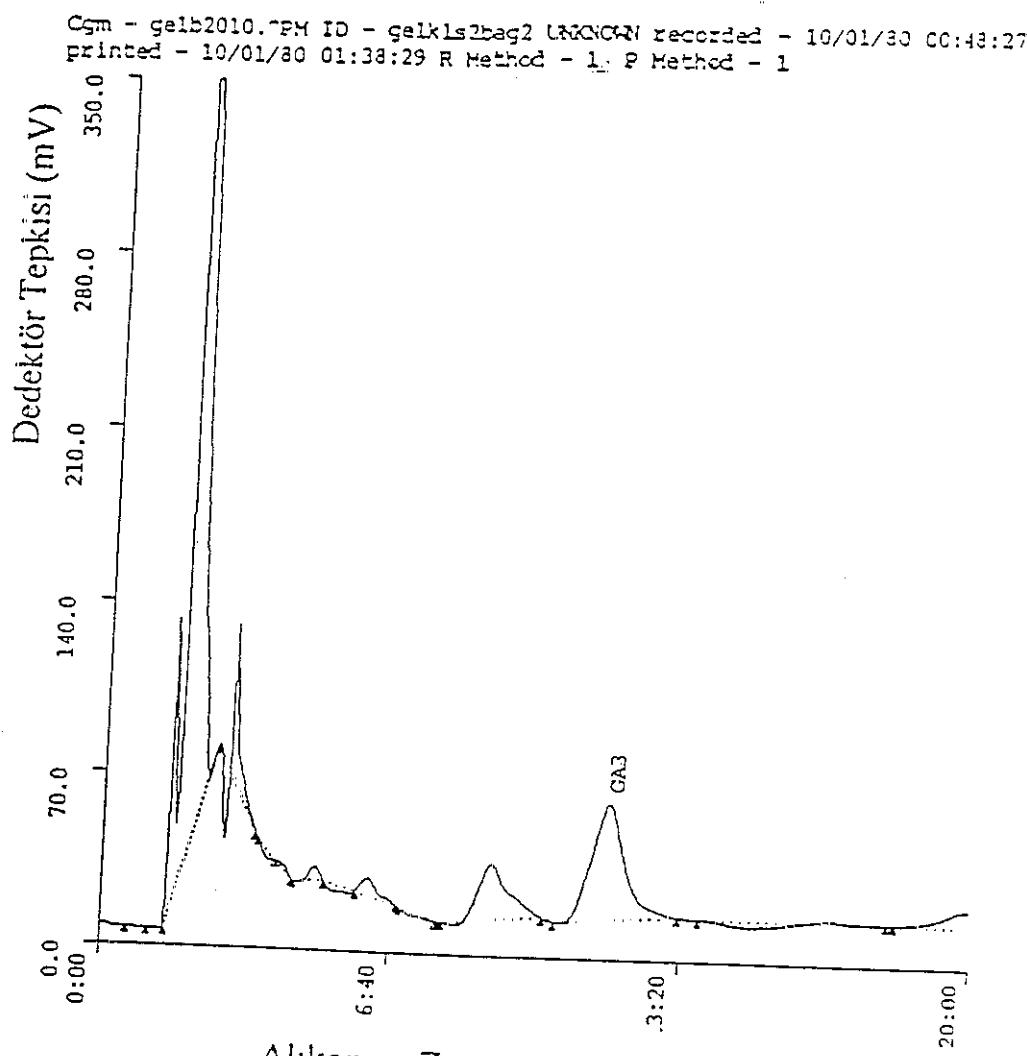
Csm - 01pc000.^PM ID - toy UNKNOWN recorded - 09/01/80 17:14:01  
printed - 09/01/80 17:34:04 R Method - 1 P Method - 1



Results for Sample toy (01pc000.^PM) UNKNOWN  
Recorded 09/01/80 17:14:01 Printed 09/01/80 17:34:04

No.	Time	Name	Area	Height	pcm Type
1	11:44.0	GA3	603253.75	10350	16.37 8 8
2	17:01.4 *	*	-24641.28	128	0.00 8 8

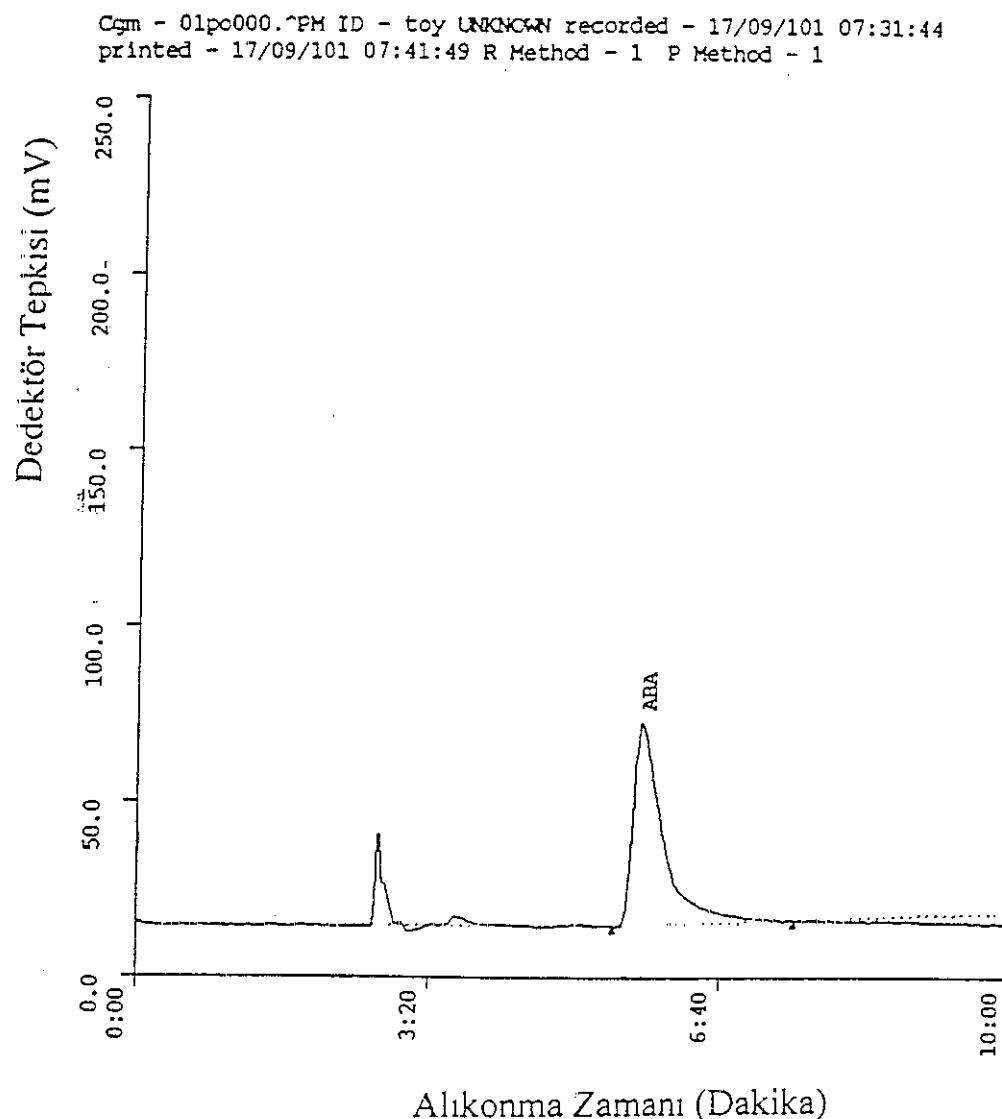
Şekil 2.6. Standart sentetik-GA<sub>3</sub>' e ait HPLC kromatogramı



Results for Sample gelkis2bag2 (gelb2010.7PM) UNKNOWN  
 Recorded 10/01/80 00:48:27 Printed 10/01/80 01:38:29

No.	Time	Name	Area	Height	gcm Type
1	0:42.2	***	-325.23	65	0.00 S S
2	1:55.2	***	9955922.00	872314	0.00 S S
3	2:56.6	***	302234.31	61238	0.00 S S
4	3:37.6	***	-53753.25	-558	0.00 S S
5	4:03.2	***	13049.94	251	0.00 S S
6	4:57.0	***	74679.90	5455	0.00 S S
7	6:10.0	***	152040.33	7053	0.00 S S
8	6:53.5	***	-40355.95	-111	0.00 S S
9	8:59.0	***	1060793.83	23743	0.00 S S
10	11:37.8	GA3	2531599.25	46350	0.00 S S
11	16:37.4	***	-189323.94	793	0.00 S S

Şekil 2.7. Kızılıçam sürgün uçlarından ekstrakte edilen bağlı-GA<sub>3</sub> numunesine ait HPLC kromatogramı

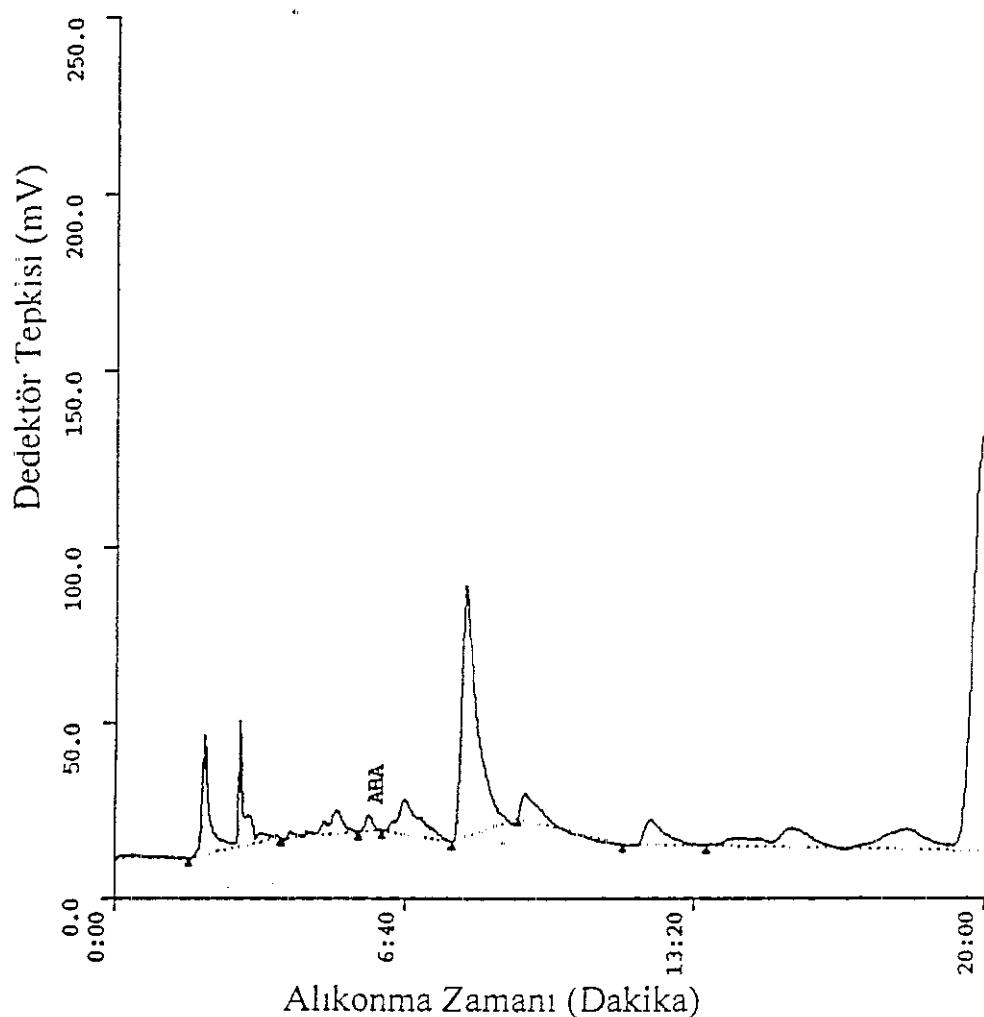


Results for Sample toy (01po000.7PM) UNKNOWN  
 Recorded 17/09/101 07:31:44 Printed 17/09/101 07:41:50

No.	Time	Name	Area	Height	ppm Type
1	5:44.8	ABA	1427921.88	57751	8.90 B B

Şekil 2.8. Standart sentetik-ABA'ya ait HPLC kromatogramı

C:\ - EKOB010.TPM ID - B1K10BABA2 UNKNOWN recorded - 07/09/101 19:39:29  
printed - 07/09/101 20:29:39 R Method - 1 P Method - 1



Results for Sample B1K10BABA2 (EKOB010.TPM) UNKNOWN  
Recorded 07/09/101 19:39:29 Printed 07/09/101 20:29:40

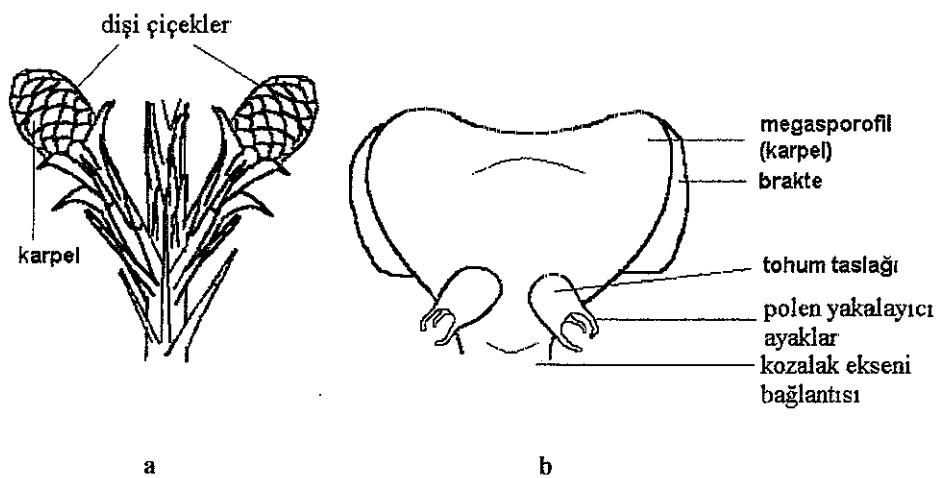
No.	Time	Name	Area	Height	pcm	Type
1	2:52.8	***	714375.69	35903	0.00	B B
2	3:51.6	***	-56.96	0	0.00	B B
3	5:48.1	ABA	53470.72	4639	0.48	B B
4	8:03.8	***	1742290.50	71588	0.00	B B
5	12:19.8	***	228794.88	7144	0.00	B B
6	34:55.3	***	20481618.00	178263	0.00	B B

Şekil 2.9. Kızılıçam sürgün uçlarından ekstrakte edilen bağlı-ABA numunesine ait HPLC kromatogramı

## 2.11. Dışı ve Erkek Çiçek Sayımları

Kızılıçam eşey özellikleri bakımından, Pinaceae familyasının diğer üyelerinde olduğu gibi, diklin çiçeğe sahip monoik bir bitkidir. Yani dişi ve erkek çiçekler aynı ağaç üzerinde, ancak ayrı dallardadırlar.

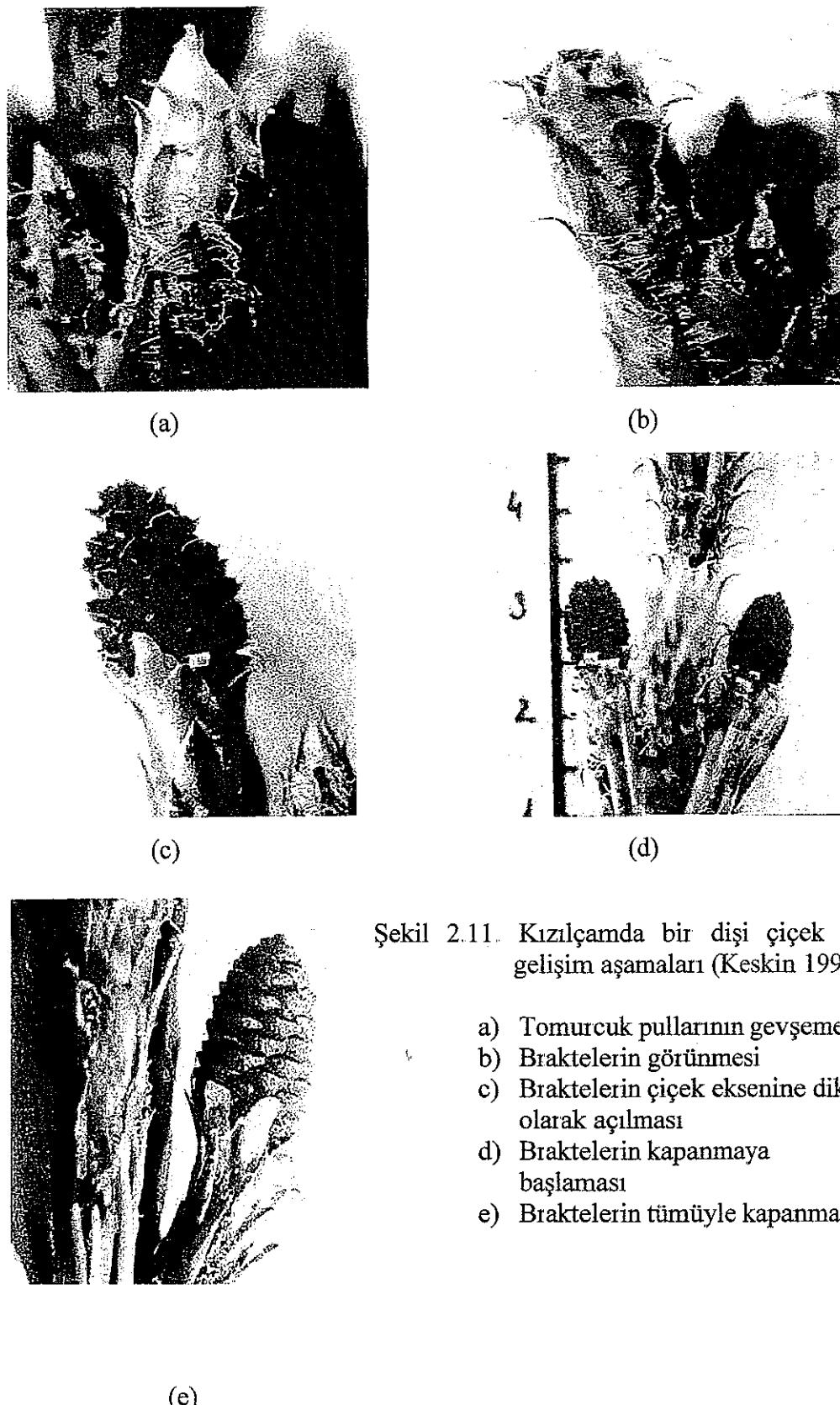
Diş çiçekler genellikle genç sürgünlerin supterminal (uç tomurcuğun hemen altında) kısmında bulunur. Fakat nadir durumlarda, genç sürgünler üzerinde düzensiz olarak lateral dizilmiş de olabilirler. Kızılıçam diş çiçek topluluğunu olan kozalaklar iki yılda bir olgunlaşır ve kozalak üzerindeki her bir karpel iki tane tohum taslağı taşırlar (Keskin 1999) (Şekil 2.10). Tozlaşma ilkbaharda olduğu halde döllenme olayının,



Şekil 2. 10. a) İkili bir dişi çiçek kümesi  
b) Üzerinde bir çift tohum taslağı taşıyan karpel (Keskin 1999)

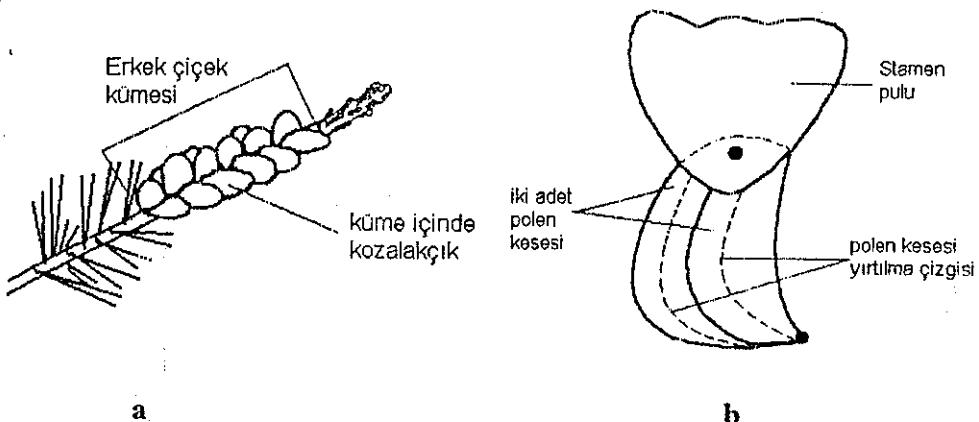
gerçekleşmesi için polen taneleti kozalakçığa girdikten sonra, uzun süre ovülün gelişmesini beklerler. Kızılçamda bir dişi çiçek ve gelişim aşamaları Şekil 2.11'de verilmiştir (Keskin 1999).

Erkek çiçekler, diğer *Pinus* türlerinde olduğu gibi, her yıl oluşan uzun sürgünlerin dip taraflarında bulunurlar. Sapsız (filamentsiz) iki polen kesesini taşıyan stamen pullarının birçoğu, sarmal olarak bir eksen etrafında dizilerek bir kozaklıkçık görünümü alırlar. Bu kozaklıkçıklar, nadiren tek tek, çoğu kez iki ya da daha fazla sayıda bir araya gelerek küme oluştururlar (Şekil 2.12) (Keskin 1999). Kızılıçamda bir erkek çiçek ve gelişim aşamaları Şekil 2.13'de verilmiştir (Keskin 1999).



Şekil 2.11. Kızılıçamda bir dışı çiçek ve gelişim aşamaları (Keskin 1999)

- a) Tomurcuk pullarının gevşemesi
- b) Braktelerin görünmesi
- c) Braktelerin çiçek eksenine dik olarak açılması
- d) Braktelerin kapanmaya başlaması
- e) Braktelerin tümyle kapanması



Şekil 2. 12. a) Dal üzerinde erkek çiçek kümesi  
b) Erkek kozalakçılarının taşıdığı stamenlerden bir çist (Keskin 1999)

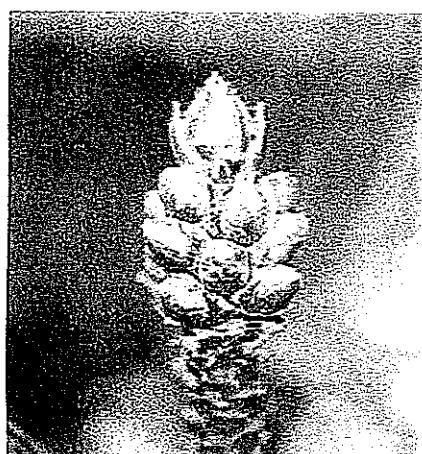
Tohum bahçesinde, erkek çiçekler (erkek kozalakçık) dişi çiçeklerden önce belirdiği ve polenlerin dağılmasından sonra dökülmerek kaybolduğu için, sayıma erkek çiçeklerden başlanmıştır. Kızılıçamda erkek çiçek kümelerinin 1 ile 30 arasında değişen sayıarda erkek kozalakçık taşıdıkları belirlenmiştir (Keskin 1999). Keskin (1999)'e göre erkek çiçek kümeleri üç gruba ayrılarak sayılmıştır;

- I. grup : 1-10 adet erkek kozalakçık taşıyan kümeler,
- II. grup : 11-20 adet erkek kozalakçık taşıyan kümeler,
- III. grup : 21-30 ve daha fazla adet erkek kozalakçık taşıyan kümeler.

Her gruptaki erkek kozalakçık sayısı hakkında doğru bir tahminde bulunabilmek için, gruptaki küme sayısı grup orta değeri ile çarpılmıştır (orta değerler; I. grup için 5, II. grup için 15, III. grup için 25 olarak alınmıştır). Bu çarpım sonucu elde edilen değerler toplanarak, toplam kozalak sayısı belirlenmiştir. Bu işlem, önce bir ağacın her ana sürgününden çıkan en alt konumlu dalların tüm uç ve yan dalları üzerindeki bütün erkek kozalakçıları ve sonda da bu ağaç üzerindeki bütün ana sürgünler için tekrarlanmış ve böylece bir ağacın üretmiş olduğu toplam erkek çiçek kozalakçığı sayısı hesaplanmıştır (Keskin 1999).



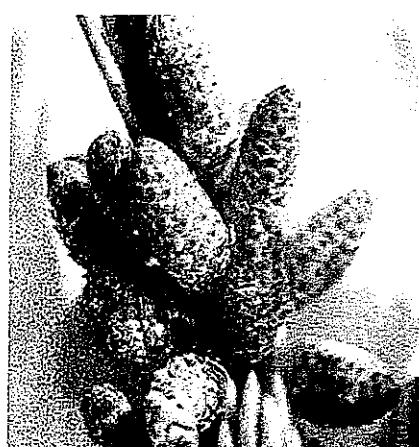
(a)



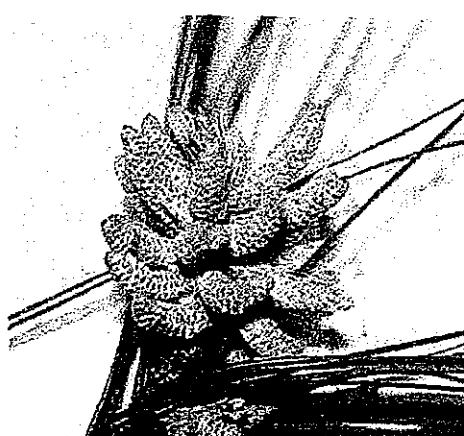
(b)



(c)



(d)



(e)

Şekil 2.13. Kızılçamda bir erkek çiçek ve gelişim aşamaları (Keskin 1999)

- a) Tomurcukların belirmesi
- b) Tomurcuk pullarının açılmaya başlaması
- c) Tomurcuk pullarının dökülmesi
- d) Polen dağılımının başlaması
- e) Maksimum polen dağılma dönemi

Kızılıçamda diş çiçeklerin dallar üzerinde birli, ikili, üçlü, dörtlü veya beşli gruplar oluşturacak biçimde bulunması nedeniyle, erkek çiçeklerde olduğu gibi bir sınıflandırmaya gerek yoktur. Diş çiçek sayısı hesaplanırken önce herbir ağacın ana sürgününden çıkan en alt konumlu dalların tüm uç ve yan dalları üzerindeki bütün diş çiçekleri sayılmış ve daha sonra da tüm ağaç üzerinde bu işlem tekrarlanarak, bir ağaçtaki toplam diş çiçek sayısı bulunmuştur.

Sonuçlar, ağacın tepe tacı hacmine ( $m^3$ ) düşen çiçek sayısı üzerinden hesaplanmıştır. Ağacın tepe tacı hacmi koninin hacim formülünden hesaplanmıştır:

$$V = \frac{\pi r^2 H}{3}$$

Burada:  $V$  = Tepe tacı hacmi ( $m^3$ ),

$r$  = tepe tacının yarıçapı (m),

$H$  = ağacın boyu (m)'dır.

Ağacın tepe tacının yarıçapı hesaplanırken öncelikle ağacın kuzey-güney yönünün ve doğu batı yönünün yarıçapları ölçülmüştür. Daha sonra hacim hesabı yapılarken bu iki yarıçapın ortalaması alınarak ortalama bir yarıçap bulunmuştur ve bu değer tepe tacının yarıçapı olarak kabul edilmiştir.

Bu çalışmada geçen ‘diş çiçek’ ve ‘erkek çiçek’ terimleri, botanik literatüründe yer alan ‘diş çiçek durumu’ ve ‘erkek çiçek durumu’ terimlerine karşılık olarak kullanılmıştır. *Gymnospermae*'lerde, her bir çiçek, brakte (taşiyıcı yaprak) denen bir yaprağın koltuğunda yer alır ve megasporofiller (diş spor kesesini taşıyan yaprak) ya da mikrosporofiller (erkek spor kesesini taşıyan yaprak), bir eksen çevresinde spiral biçimde dizilerek bir kozalak şeklini alır.

## **2.12. Verilerin İstatistiksel Analizleri**

Çalışmamızda uygulama grubu ve zamana göre içsel hormon miktarı farklılıklarının önemli olup olmadığını %95 güven düzeyinde belirlemek için Kruskal-Wallis ve Mann-Whitney U testi, uygulama gruplarındaki çiçek miktarı farklılıklarının %95 güven düzeyinde önemli olup olmadığını belirlemek için Tukey testi yapılmıştır. İçsel hormon miktarları ile çiçeklenme arasındaki ilişkinin %95 güven düzeyinde anlamlı olup olmadığını belirlemek için ise korelasyon değeri ( $r$ ) hesaplanmıştır. Adı geçen istatistiksel testlerin yapılmasında ve temel parametrelerin hesaplanmasında SPSS (versiyon 10.0) ve SAS paket programları kullanılmıştır.

### 3. BULGULAR

Bulgularımızdaki toplam -GA<sub>3</sub> ve -ABA miktarları serbest- ve bağlı -GA<sub>3</sub> ve -ABA değerlerinin toplamını ifade etmektedir.

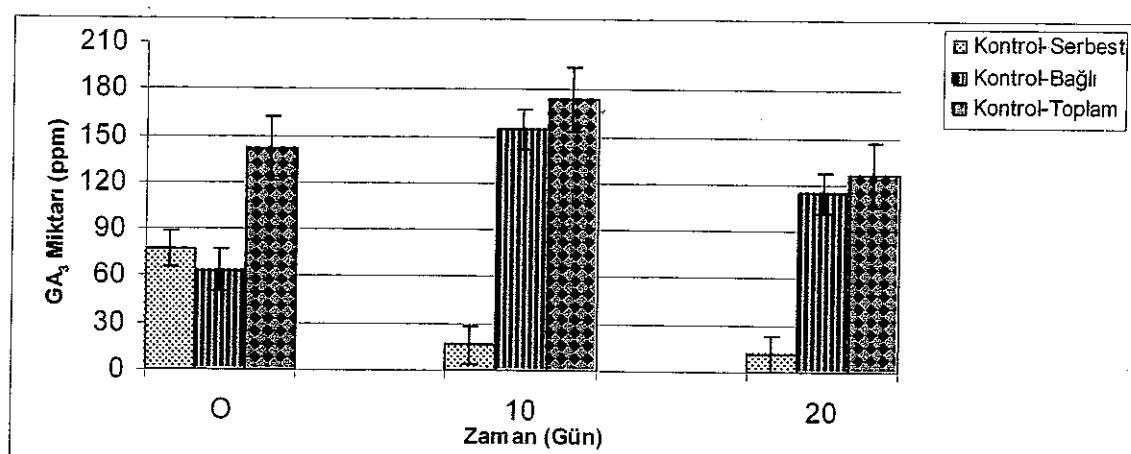
#### 3.1. Kızılıçam (*Pinus brutia* Ten.) Sürgün Uçlarında GA<sub>3</sub> ve ABA Miktarları

Çalışmada kullanılan kızılıçam (*Pinus brutia* Ten.) sürgün uçlarında serbest-, bağlı ve toplam -GA<sub>3</sub> ve -ABA miktarları standart sentetik-GA<sub>3</sub> ve -ABA'ya eşdeğer olarak ifade edilmiş ve Çizelge 3.1'de verilmiştir.

##### 3.1.1. GA<sub>3</sub> miktarı

###### 3.1.1.1. Kontrol kızılıçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında

Etanol ve GA<sub>4/79</sub> uygulaması yapılmamış kızılıçam ağaçlarının uçlarından 0 günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarları sırasıyla 77,61 ppm, 63,56 ppm, 141,17 ppm, 10. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarları sırasıyla 16,22 ppm, 154,57 ppm, 170,79 ppm, 20. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarları sırasıyla 11,23 ppm, 114,48 ppm, 125,71 ppm olarak bulunmuştur (Çizelge 3.1 ve Şekil 3.1). Yapılan istatistik analize göre, kızılıçam sürgün uçlarından 10. ve 20. günde alınan kontrol grubu doku örneklerinde toplam-GA<sub>3</sub> miktarları arasındaki farklılık önemli bulunmuştur ( $P<0,05$ ).



Şekil 3.1. Kontrol grubunda zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarı değişimleri (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)

Çizeğe 3.1. Çalışmada Kullanan Kontrol, Etanol ve GA4/7/9 Karışımlı Hormon Uygulamış Kızılıçam (*Pinus brutia* Ten.) Ağacılarından Alınan Sürgün Uçlarında Serbest-, Bağılı- ve Toplam -GA3 ve -ABA Esdeger Miktarları (değerler 3 Tekrarım Ortalaması ± Standart Hata Olarak Verilmiştir.

UYGULAMA GRUBU	ZAMAN (gün)	HORMON EŞDEĞER MIKTARI (ppm)					
		GA <sub>3</sub>		ABA			
		Serbest	Bağılı	Toplam	Serbest	Bağılı	Toplam
Kontrol	0	77,61±31,95	63,56±30,16	141,17±62,09	1,14±0,25	2,42±0,65	3,56±0,62
	10	16,22±3,61	154,57±9,08	170,79±8,30	1,43±0,20	1,08±0,14	2,51±0,29
	20	11,23±3,19	114,48±13,81	125,71±12,34	0,70±0,11	0,92±0,09	1,62±0,13
Etanol	10	11,28±2,95	2,19±0,47	13,47±2,76	1,19±0,19	1,10±0,34	2,29±0,42
	20	27,61±6,46	124,46±43,18	152,07±48,56	2,02±0,67	0,39±0,04	2,41±0,71
Hormon	10	55,15±26,47	8,89±3,34	64,05±29,81	0,61±0,10	1,17±0,25	1,78±0,26
	20	18,89±4,94	3,71±0,72	22,60±4,25	2,30±0,64	0,93±0,17	3,24±0,73

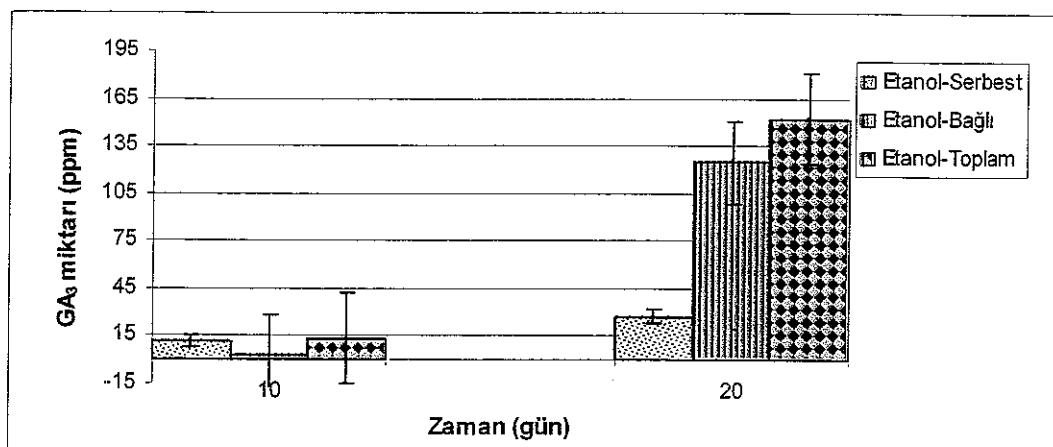
### **3.1.1.2. Etanol uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında**

Etanol uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 10. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarları sırasıyla 11,28 ppm, 2,19 ppm, 13,47 ppm, 20. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarları sırasıyla 27,61 ppm, 124,46 ppm, 152,07 ppm olarak bulunmuştur (Çizelge 3 1 ve Şekil 3.2). Etanol uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 10. ve 20. günde alınan doku örneklerinde toplam-GA<sub>3</sub> miktarları arasındaki farklılık istatistiksel olarak önemli bulunmamıştır ( $P>0,05$ )

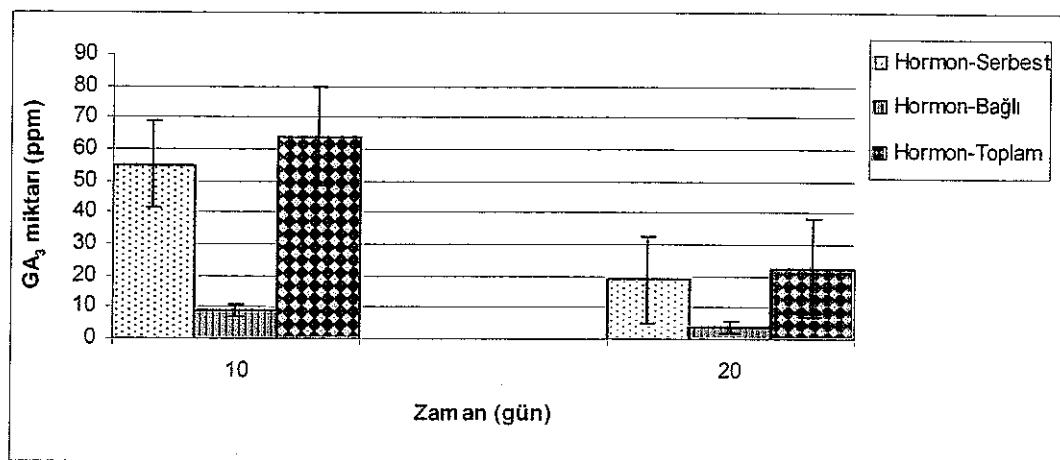
### **3.1.1.3. GA<sub>4/7/9</sub> hormon uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında**

GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 10. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarları sırasıyla 55,15 ppm, 8,89 ppm, 64,05 ppm, 20. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarları sırasıyla 18,89 ppm, 3,71 ppm, 22,60 ppm olarak bulunmuştur (Çizelge 3.1 ve Şekil 3.3) GA<sub>4/7/9</sub> hormon uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 10. ve 20. günde alınan doku örneklerinde toplam-GA<sub>3</sub> miktarları arasındaki farklılık önemli bulunmamıştır ( $P>0,05$ )

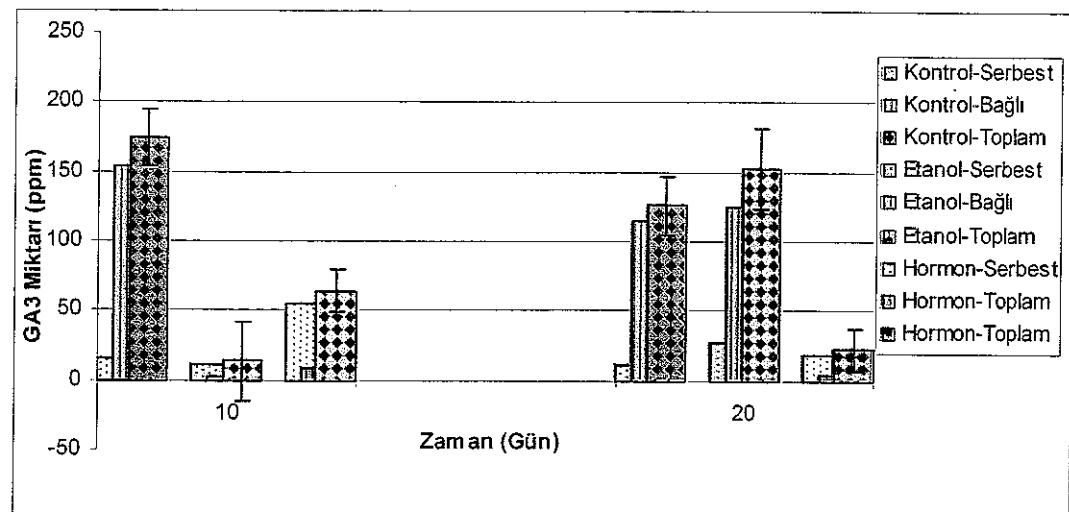
Kontrol, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından alınan doku örneklerinde GA<sub>3</sub> miktarları karşılaştırıldığında (Şekil 3.4); 10. günde sadece kontrol grubu ve etanol uygulanan grup arasındaki farklılık istatistiksel olarak önemli bulunurken ( $P<0,05$ ), 20. günde alınan doku örneklerinde ise sadece kontrol grubu ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulanan grup arasındaki farklılık istatistiksel olarak önemli bulunmuştur ( $P<0,05$ ).



Şekil 3.2. Etanol uygulaması yapılmış grupta zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarı değişimleri (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)



Şekil 3.3. GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış grupta zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarı değişimleri (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)



Şekil 3.4. Uygulama grupları arasında zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-GA<sub>3</sub> miktarı değişimlerinin karşılaştırılması (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)

### **3.1.2. ABA miktarı**

#### **3.1.2.1. Kontrol kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında**

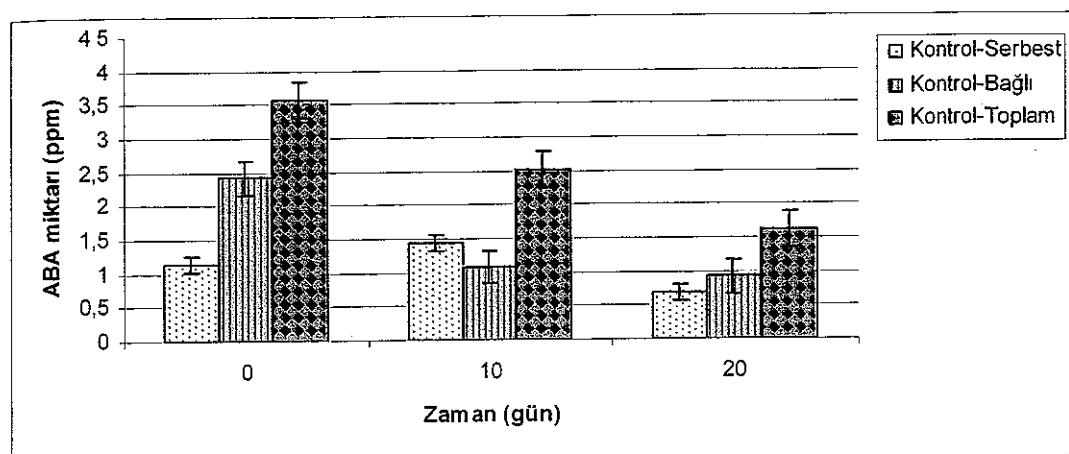
Etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmamış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 0. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarları sırasıyla 1,14 ppm, 2,42 ppm, 3,56 ppm, 10. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarları sırasıyla 1,43 ppm, 1,08 ppm, 2,51 ppm, 20. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarları sırasıyla 0,70 ppm, 0,92 ppm, 1,62 ppm olarak bulunmuştur (Çizelge 3.1 ve Şekil 3.5). Yapılan istatistik analize göre, kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 10. ve 20. günde alınan kontrol grubu doku örneklerinde toplam-ABA miktarları arasındaki farklılık istatistiksel olarak önemli bulunmuştur ( $P<0,05$ ).

#### **3.1.2.2. Etanol uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında**

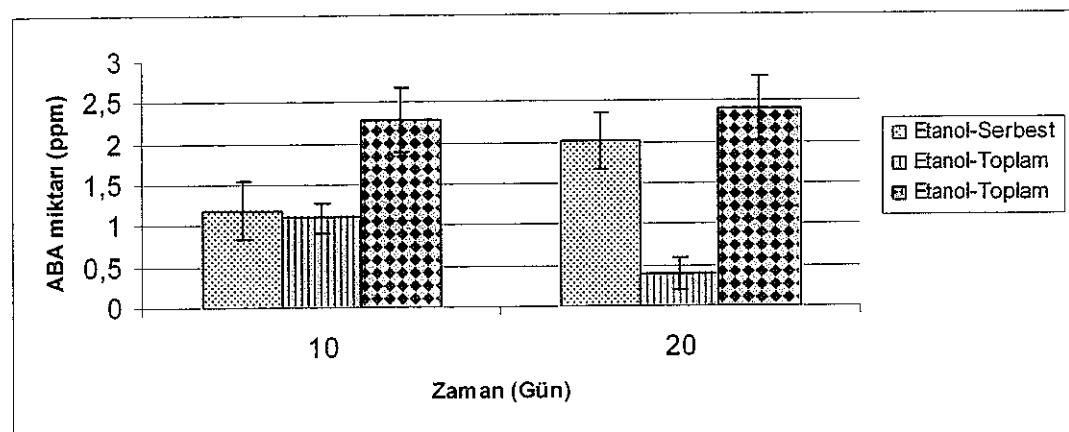
Etanol uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 10. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarları sırasıyla 1,19 ppm, 1,10 ppm, 2,29 ppm, 20. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarları sırasıyla 2,02 ppm, 0,39 ppm, 2,41 ppm olarak bulunmuştur (Çizelge 3.1 ve Şekil 3.6). Etanol uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 10. ve 20. günde alınan doku örneklerinde toplam-ABA miktarları arasındaki farklılık önemli bulunmamıştır ( $P>0,05$ ).

#### **3.1.2.3. GA<sub>4/7/9</sub> hormon uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarından alınan sürgün uçlarında**

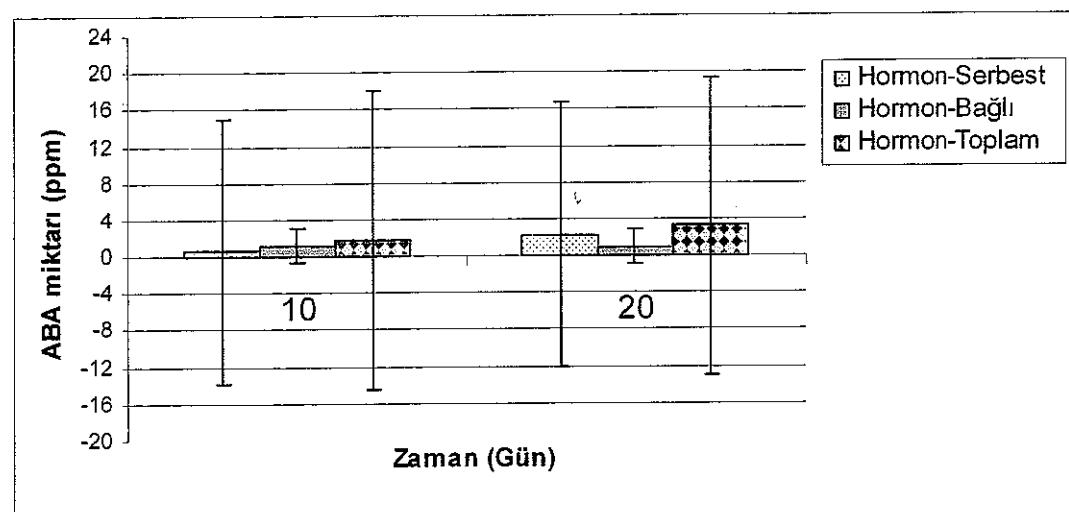
GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 10. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarları sırasıyla 0,61 ppm, 1,17 ppm, 1,78 ppm, 20. günde alınan doku örneklerinde serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarları sırasıyla 2,30 ppm, 0,93 ppm, 3,24 ppm olarak bulunmuştur (Çizelge 3.1 ve Şekil 3.7). GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından



Şekil 3.5 Kontrol grubunda zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarı değişimleri (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)



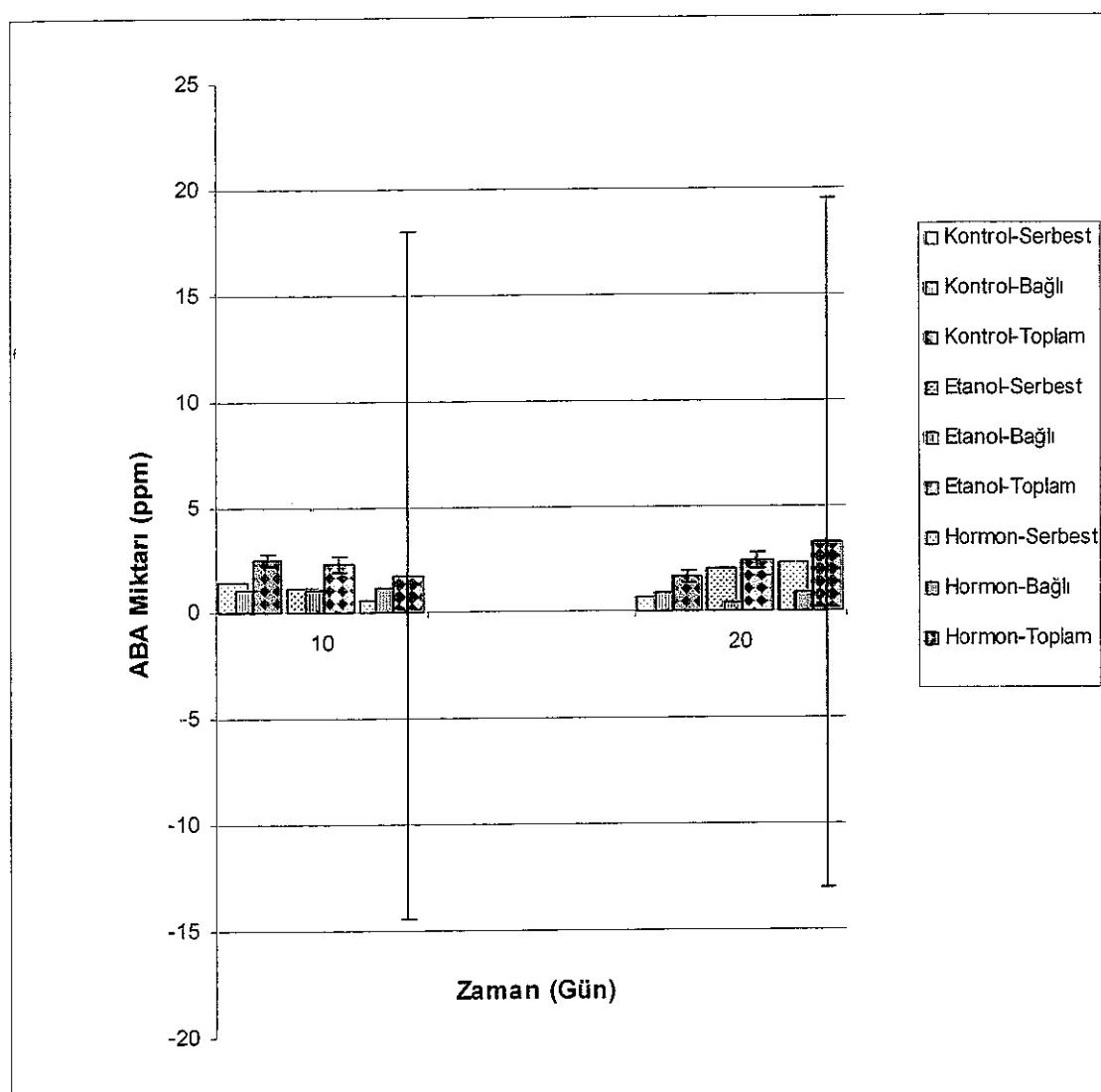
Şekil 3.6 Etanol uygulaması yapılmış grubunda zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam-ABA miktarı değişimleri (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)



Şekil 3.7 GA<sub>4/79</sub> uygulaması yapılmış grupta zamana bağlı olarak serbest-, bağlı- ve toplam- ABA miktarı değişimleri (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)

10. ve 20. günde alınan doku örneklerinde toplam-ABA miktarları arasındaki farklılık istatistiksel olarak önemli bulunmamıştır ( $P>0,05$ ).

Kontrol, etanol ve  $GA_{4/7/9}$  uygulaması yapılmış kızılıçam ağaçlarının sürgün uçlarından alınan doku örneklerinde ABA miktarları karşılaştırıldığında (Şekil 3.8.); 10. günde kontrol grubu, etanol uygulaması yapılmış grup ve  $GA_{4/7/9}$  uygulaması yapılmış grup arasındaki farklılık önemli bulunmamıştır ( $P>0,05$ ). Aynı şekilde, 20. günde kontrol grubu, etanol uygulaması yapılmış grup ve  $GA_{4/7/9}$  uygulaması yapılmış grup arasındaki farklılık da istatistiksel olarak önemli bulunmamıştır ( $P>0,05$ ).



Şekil 3.8. Uygulama grupları arasında zamana bağlı olarak serbest-, bağılı- ve toplam-ABA miktarı değişimlerinin karşılaştırılması (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)

### 3.2. Kontrol, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarında dişi ve erkek çiçek miktarları

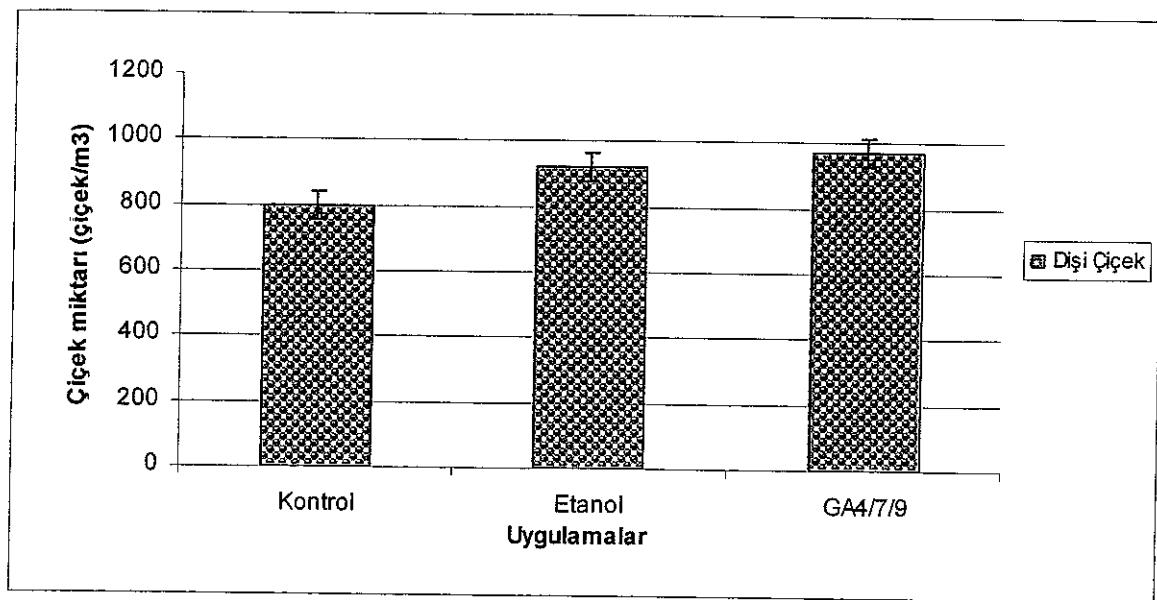
Kontrol, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarında dişi çiçek miktarları sırasıyla; 800 çiçek/m<sup>3</sup>, 920 çiçek/m<sup>3</sup>, 970 çiçek/m<sup>3</sup> olarak bulunmuştur (Çizelge 3.2, Şekil 3.9). Dişi çiçek miktarları karşılaştırıldığında yapılan istatistik analize göre sadece kontrol grubu ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış grup arasındaki farklılık önemli bulunmuştur ( $P<0,05$ ).

Çizelge 3.2. Kontrol, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarında dişi ve erkek çiçek miktarları

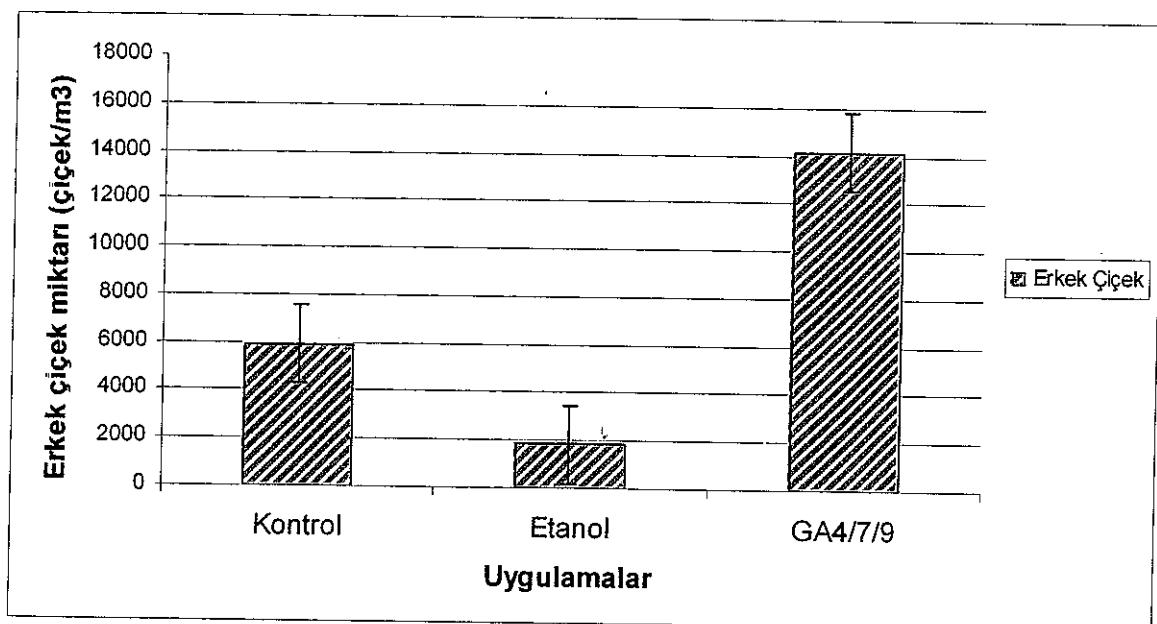
UYGULAMA GRUBU	ÇİÇEK MİKTARI (adet/m <sup>3</sup> )*		RAMET BAŞINA DÜSEN ORTALAMA ÇİÇEK SAYISI (Adet)	
	Dişi	Erkek	Dişi	Erkek
<b>Kontrol</b>	800 a	5890 a	116	900
<b>Etanol</b>	920 ab	1810 a	97,6	190
<b>Hormon (GA<sub>4/7/9</sub>)</b>	970 b	14150 b	133	2632,5

\*Aynı sütunda aynı harfi taşıyan değerler arasında istatistiksel önemde bir fark yoktur (Tukey's studentized range test,  $p>0,05$ )

Kontrol, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarında erkek çiçek miktarları sırasıyla; 5890 çiçek/m<sup>3</sup>, 1810 çiçek/m<sup>3</sup>, 14150 çiçek/m<sup>3</sup> olarak bulunmuştur (Çizelge 3.2, Şekil 3.9). Erkek çiçek miktarları karşılaştırıldığında yapılan istatistik analize göre, kontrol ve etanol uygulaması yapılmış grplardaki erkek çiçek miktarları ile GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış grptaki erkek çiçek miktarı arasındaki farklılık önemli bulunmuştur ( $P<0,05$ ).



Şekil 3.9. Kontrol, etanol ve GA<sub>4</sub>/7/9 uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarında dışı çiçek miktarları (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)



Şekil 3.10. Kontrol, etanol ve GA<sub>4</sub>/7/9 uygulaması yapılmış kızılçam (*Pinus brutia* Ten.) ağaçlarında erkek çiçek miktarları (Dikey çizgi bir standart hata alt ve üst değerleri göstermektedir.)

Diğer taraftan, içsel toplam-GA<sub>3</sub> miktarı ile dişçiçek miktarı arasındaki ilişki istatistiksel olarak %95 güven düzeyinde önemli bulunmamıştır ( $r = -0,315$ ). Aynı şekilde içsel toplam-GA<sub>3</sub> miktarı ile erkek çiçek miktarı arasındaki ilişki de istatistiksel olarak %95 güven düzeyinde önemli bulunmamıştır ( $r = -0,228$ ). Yine içsel toplam-ABA miktarı ile dişçiçek miktarı arasındaki ilişki istatistiksel olarak % 95 güven düzeyinde önemli bulunmamıştır ( $r = -0,345$ ). Aynı şekilde içsel toplam-ABA miktarı ile erkek çiçek miktarı arasındaki ilişki de istatistiksel olarak %95 güven düzeyinde önemli bulunmamıştır ( $r = 0,61$ ).

#### 4. TARTIŞMA

Literatür bilgilerine göre, çalışmamızda kullanılan kızılçamda çiçeklenme ve eşey belirlenmesi üzerinde bitkisel hormonlardan GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının etkisi ile ilgili dünyada henüz bir çalışmaya rastlanılamamıştır. GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının kızılçamda çiçeklenme ve eşey belirlenmesine katkı getirebilmek amacıyla yapılan bu çalışmada bulgularımıza göre (Bkz Çizelge 2.1), GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının kızılçamda dişi ve erkek çiçeklenme üzerinde etkisinin olduğu anlaşılmaktadır.

Çizelge 3.1, Şekil 3.1 ve 3.4'de görüldüğü gibi, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulanmamış kontrol bitkilerinde içsel toplam-GA<sub>3</sub> miktarı, etanol uygulanmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından 20. günde alınan doku örneklerinde belirlenen içsel toplam-GA<sub>3</sub> miktarı (152,07 ppm) hariç, hem etanol hem de GA<sub>4/7/9</sub> uygulanmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından alınan doku örneklerindeki içsel toplam-GA<sub>3</sub> miktarlarından çok daha yüksek değerlerde bulunmuştur. Yine Çizelge 3.1, Şekil 3.5 ve 3.8'de görüldüğü gibi, gerek kontrol, gerekse etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulanmış kızılçam ağaçlarının sürgün uçlarından alınan doku örneklerinden elde edilen içsel toplam-ABA miktarları birbirlerine çok yakın değerlerde bulunmuştur. Örneğin; İçsel toplam-ABA miktarları kontrol grubu 0. günde 3,56 ppm, 10. günde 2,51 ppm, 20. günde 1,62 ppm, etanol grubu 10. günde 2,29 ppm, 20. günde 2,41 ppm, GA<sub>4/7/9</sub> grubu 10. günde 1,78 ppm, 20. günde 3,24 ppm'dir.

Literatür bilgilerine göre, gibberellinlerin çeşitli çam türlerinin pek çok farklı dokularında bulunduğu rapor edilmektedir (Kamienska vd 1976). Yine gibberellin benzeri maddelerin *Larix decidua* L., *Larix leptoleptis* L., *Cupressus arizonica* Greene, *Cryptomeria japonica*, *Pseudotsuga menziesii* var. *menziesii*, *Juniperus chinensis*'in vejetatif sürgünlerinde, *Pinus jeffreyi* Grev ve Balf., *Pinus ponderosa* Law. ve *Pinus lambertiana* Dougl.'nın gelişmekte olan embriyolarında, *Pinus sylvestris* L.'nin polen ve vejetatif sürgünlerinde, *Pinus attenuata* Lemm.'in polenlerinde saptandığı da bildirilmektedir (Crozier vd 1970, Kamienska vd 1976). Yine *Picea abies* fidanlarının sürgünlerinde GA<sub>1</sub>, GA<sub>3</sub>, GA<sub>4</sub>, GA<sub>7</sub>, GA<sub>9</sub>, GA<sub>12</sub>, GA<sub>15</sub>, GA<sub>20</sub>, GA<sub>29</sub>, GA<sub>34</sub>, GA<sub>51</sub>'ın varlığı gösterilmiştir (Moritz 1995). Ayrıca *Pinus radiata* D. Don tomurcuklarında gibberellin benzeri maddelerin varlığı da belirlenmiştir (Taylor vd 1984). Örneğin;

*Cupressus arizonica* Greene'nin vejetatif sürgünlerinde GA<sub>3</sub>'e eşdeğer olmak üzere yaklaşık olarak 40-70 mg/kg liyofilize doku gibberellin benzeri madde bulunmuştur (Ruddat vd 1968). Yine *Picea glauca* tohumlarında, zıgotik embriyolarında ve megagametofitlerinde gibberellinlerin varlığı saptanmıştır (Kong vd 1997). Bazı konifer bitki türlerinin çeşitli dokularında saptanan gibberellin miktarları, farklı miktarlarda örneğin; *Pseudotsuga menziesii*'nin vejetatif sürgününde 1,65 µg - 9,8 µg GA<sub>3</sub>, *Cupressus arizonica*'nın vejetatif sürgününde 40 µg - 70 µg GA<sub>3</sub>, GA<sub>9</sub>, GA<sub>4</sub>, GA<sub>7</sub>, *Pinus attenuata* poleninde 250 µg / kg GA<sub>3</sub> bulunmuştur. Yine literatür bilgilerine göre, konifer türlerinden *Picea glauca* tohumlarında, zıgotik embriyolarında ve megagametofitlerinde ABA'nın varlığı da saptanmıştır (Kong vd 1997)

Literatür bilgilerine göre, araştırmacıların koniferlerden elde ettikleri bitkisel hormon miktarları ile çalışmamızda kullanılan bir konifer türü olan kıızılçam vegetatif sürgün uçlarından elde edilen bitkisel hormonların miktarları arasındaki farklılığın, materyal ve metod ile laboratuar yöntemlerinden kaynaklanabileceğini söyleyebiliriz. Bununla ilgili olarak örneğin, bitkisel hormonların ekstraksiyonu ve saflaştırılmasında kullanılan kimyasal maddelerin, hormon ayrışımının gerçekleştiği HPLC kolonu dolgu maddesinin, kullanılan sürükleyici fazın bileşiminin farklılığı gibi özellikler sayılabilir.

Kontrol, etanol ve GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması yapılmış kıızılçamda dişi ve erkek çiçek miktarları incelendiğinde (Bkz. Çizelge 3.2), GA<sub>4/7/9</sub> uygulanmış ağaçlarda dişi ve erkek çiçek sayılarının, hem kontrol ve hem de etanol uygulaması yapılmış ağaçlardaki dişi ve erkek çiçek sayılarından daha yüksek olduğu görülmektedir. Dişi ve erkek çiçek sayısı kontrol grubunda sırasıyla 800 adet/m<sup>3</sup> ve 5890 adet/m<sup>3</sup>, etanol grubunda sırasıyla 920 adet/m<sup>3</sup> ve 1810 adet/m<sup>3</sup>, hormon grubunda sırasıyla 970 adet/m<sup>3</sup> ve 14150 adet/m<sup>3</sup> olarak saptanmıştır. Elde edilen verilere göre, GA<sub>4/7/9</sub> hormon uygulaması yapılmış kıızılçam ağaçlarındaki erkek çiçek sayısı kontrol grubu ağaçlarındakine göre yaklaşık 3 kat artmıştır. Yapılan istatistik analize göre dişi çiçeklenme bakımından kontrol ile etanol ve etanol ile hormon grubu arasındaki fark önemsiz iken ( $P>0,05$ ), kontrol ve hormon grubu arasındaki fark önemli bulunmuştur ( $P<0,05$ ). Erkek çiçeklenme bakımından ise kontrol ve etanol grubu arasındaki fark önemsiz iken ( $P>0,05$ ), kontrol

Çalışmamızda uygulama gruplarının içsel toplam-GA<sub>3</sub> miktarları (Bkz Çizelge 3.1) ve yapılan istatistik analize göre uygulama gruplarının içsel toplam-GA<sub>3</sub> miktarları ile dişi ve erkek çiçek miktarları arasındaki ilişkinin önemli bulunmaması dikkate alındığında; içsel toplam-GA<sub>3</sub>'ün kızılçamda hem dişi ve hem de erkek çiçeklenme üzerinde bir etkisinin olmadığı fikrini vermektedir. Bu konuda yapılan bir çalışmada, GA<sub>3</sub>'ün *Pinus sylvestris* L'de dişi çiçeklenmeyi artttırduğu ancak bu etkilerinin istatistiksel olarak önemli olmadığı belirtilmektedir (Luukkanen ve Johansson 1980). Yine çalışmamızda uygulama gruplarının içsel toplam-ABA miktarları (Bkz Çizelge 3.1) ve yapılan istatistik analize göre uygulama gruplarının içsel toplam-ABA miktarları ile dişi ve erkek çiçek miktarları arasındaki ilişkinin önemli bulunmaması dikkate alındığında; içsel toplam-ABA'nın da kızılçamda hem dişi hem de erkek çiçeklenme üzerinde bir etkisinin olmadığı fikrini vermektedir. Ancak konifer türlerinin tohum bahçelerinde çiçeklenmenin artmasında ABA'nın etkisi ile ilgili olarak yapılan bir çalışmada, ABA'nın *Pinus massoniana*'da erkek çiçek oluşumunu belirgin bir şekilde artttırduğu bildirilmektedir (Huang vd 1999).

Diğer taraftan, her üç gruptaki dişi ve erkek çiçek miktarları ile istatistik analiz sonuçları dikkate alındığında; GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının hem dişi ve hem de erkek çiçeklenme üzerinde artırıcı bir etkisinin ve bu etkisinin de özellikle erkek çiçeklenme üzerinde daha fazla olduğunu söyleyebiliriz. Bu konudaki bulgumuz ve düşüncemiz Luukkanen ve Johansson (1980) tarafından desteklenmektedir. Luukkanen ve Johansson (1980) yaptıkları bir çalışmanın sonucu olarak, *Pinus sylvestris* L 'nin gelişen sürgünlerine gibberellinlerin etanolik sprey uygulamasının hem erkek hem de dişi çiçeklenmeyi artttığını ve etkinin özellikle erkek çiçeklenmede belirgin olduğunu da rapor etmektedirler. Yine bu konudaki bulgumuz, Chalupka'ya göre *Pinus sylvestris* L 'de GA<sub>4/7</sub> uygulamasının erkek çiçeklenme oranını artttığı, dişi çiçeklenme üzerine etkisinin ise daha az olduğu literatür bilgisiyle uyum göstermektedir (Luukkanen ve Johansson 1980). Bununla beraber, GA<sub>4/7</sub> karışımının dışsal uygulamasının *Pinus concorta* Dougl 'da dişi çiçeklenmeyi önemli bir şekilde artttığı da rapor edilmektedir (Wheeler vd 1980). Tüm bu literatür bilgilerine karşın GA<sub>4/7</sub> uygulamasının *Picea sitchensis* (Bong ) Carr 'da (Tompsett ve Fletcher 1979) dişi çiçeklenme üzerinde,

*Picea abies* L. (Dunberg 1973) ve *Larix decidua* Mill., *Larix kaempferi* (Lamb.) Carr.'de (Philipson 1996) ise erkek çiçeklenme üzerinde bir etkisinin olmadığına ilişkin literatür bilgileri de bulunmaktadır.

Erkek çiçeklerin varlığı veya yokluğunun, dişi çiçeklere göre sayısı veya nisbi oranının hormon konsantrasyonuna veya uygulama zamanına veya dengesine (Örneğin; gibberellin), çevresel faktörlere (Örneğin; gün uzunluğu), aşılanacak bitkinin anaç bitkiden alındığı yere, besinsel ve yaşı faktörlerine bağlı olabileceği bildirilmektedir (Wheeler vd 1980, Ho ve Schnakenburger 1992) Örneğin; *Picea mariana*'da GA<sub>4/7</sub> uygulamasında erkek kozalak üretiminin uyarılması için optimum hormon konsantrasyonu 3,3 ng iken, dişi kozalak üretiminin uyarılması için optimum hormon konsantrasyonunun 11 ng olduğu rapor edilmektedir (Smith 1998) Yine hormon uygulama zamanının çiçeklenme tipi üzerine etkisiyle ilgili yapılan çalışmalarda, erken dönemde (Mayıs) GA<sub>4/7</sub> uygulamasının erkek çiçeklenmeyi, daha geç dönemdeki uygulamaların ise dişi çiçeklenmeyi artttığı gösterilmiştir (Wheeler vd 1980, Schnakenburger 1992) Yine hormon uygulama yerinin dişi kozalak sayısı üzerine etkisiyle ilgili yapılan bir çalışmada, gövdeye enjeksiyon şeklindeki hormon uygulamasının tomurcuklara dössal hormon uygulamasına göre daha etkili olduğu belirtilmektedir (Siregar ve Sweet 1997) Belirli gibberellinlerin özellikle GA<sub>4/7</sub> uygulamasının Pinaceae türlerinin çoğunda (*Pinus radiata* D Don, *Pinus taeda* L., *Pinus elliottii* Engelm., *Pinus palustris* Mill., *Pinus banksiana* Lamb.) çiçeklenmeyi erken teşvik ettiği ve artttığı bildirilmektedir (Pharis ve Kuo 1977, Hare 1979, Hare vd 1979, Ross ve Greenwood 1979, Ross vd 1983, Sweet 1979; Ross vd 1984'den) Ross ve Greenwood (1979), dişi çiçeklenme üzerine gibberellinlerin etkisi ile ilgili olarak *Pinus taeda* L. ile yaptıkları çalışmada, her bir dala 100 ve 500'er µg GA<sub>4/7</sub> uygulamalarının dişi çiçek üretimi önemli miktarda artttığını, 500 µg GA<sub>3</sub> uygulamasının da aynı konsantrasyondaki GA<sub>4/7</sub>'nin etkisine benzer etki gösterdiğini, 100 µg GA<sub>3</sub> ve her iki konsantrasyonda GA<sub>5</sub> uygulamalarının ise etkisiz olduğunu belirlemiştir.

GA<sub>4/7</sub>'nin çiçeklenme üzerindeki etkisinde klonal varyasyonun da etkili olduğunun gözardı edilmemesinin gereği de ifade edilmektedir. Klonlardan ancak

yarısından azının bu hormon uygulamasına başarılı bir şekilde cevap verdiğine ilişkin bazı çalışmalar da bulunmaktadır (Tompsett 1977). Çiçeklenme ile ilgili olarak, çiçeklenme üzerinde  $GA_{4/7}$  uygulamasının genetik olarak çiçeklenmeye eğilimli klonlarda etkili olduğu bildirilirken [ Örneğin; *Pseudotsuga menziesii* (Mirb.) Franco (Ross ve Pharis 1976)], az çiçeklenen ağaçlarda bu uygulamanın etkisiz olduğu ile ilgili literatür bilgisi de bulunmaktadır [ *Picea abies* (L.) Karst (Dunberg, 1980) ]  $GA_{4/7}$  karışımının dışsal uygulamasının çiçeklenme üzerindeki etkisinin  $GA_3$ 'e göre daha fazla olduğu da bildirilmektedir (Ross ve Greenwood 1979, Pharis ve Kuo 1977, Luukkanen ve Johansson 1980). Diğer taraftan  $GA_{4/7}+A_3$  karışımının dışsal uygulamasının *Picea stichensis* (Bong.) Carr'da erkek ve dişi çiçeklenmeyi önemli bir şekilde artırdığını gösteren çalışmalar da vardır (Tompsett ve Fletcher 1979). Yine  $GA_{4/7}$  karışımının dışsal uygulanmasının *Pseudotsuga menziesii* (Mirb.) Franco tohum bahçelerinde çiçeklenmenin erken teşvik edilmesinde ve artırılmasında uygulanabilir bir metod olarak görüldüğü ve etkili olduğu da rapor edilmektedir (Ross ve Pharis 1976). Gibberellin uygulamalarının Cupressaceae ve Taxodiaceae'de olduğu gibi koniferlerin çiçeklenmesini artırdığı da bildirilmektedir (Kato vd 1958, Pharis vd 1965, Dunberg 1974, Tompsett ve Fletcher 1979). Gibberellinlerin konifer türlerinin tohum bahçelerinde çiçeklenmeyi artırıcı en etkili ajan olduğunun görüldüğü de bildirilmektedir (Pharis ve Kuo 1977, Luukkanen ve Johansson 1980).

Ayrıca, farklı tipteki gibberellinlerin çiçeklenme üzerindeki etkilerinin daha az polar veya daha fazla polar oluşlarıyla ilgili olduğu da rapor edilmektedir (Ross ve Greenwood 1979). Gibberellinlerin daha az polar veya daha fazla polar oluşları gibbane halka yapısındaki hidroksil grubu sayısı ile ilgili olup, hidroksil grubunun hiç bulunmayışi veya bir hidroksil grubunun bulunusu daha az polar gibberellinleri, iki veya daha fazla hidroksil grubunun varlığı ise daha polar gibberellinleri ifade etmektedir. Örneğin;  $GA_9$  hiç hidroksil grubuna sahip değilken,  $GA_4$ ,  $GA_5$  ve  $GA_7$  bir hidroksil grubuna,  $GA_3$  ise iki hidroksil grubuna sahiptir. Bu konuda, daha az polar gibberellin (Örneğin;  $GA_{4/7}$ 'nin belli oranlardaki karışımı) uygulamalarının, Cupressaceae ve Taxodiaceae familyası üyelerinde olduğu gibi, Pinaceae familyası üyelerinde de çiçeklenmeyi artırıcı etkilerinin olduğu rapor edilmektedir (Ross ve Pharis 1976, Pharis ve Kuo 1977, Tompsett 1977, Tompsett ve Fletcher 1979). Bu da

bize gibberellinlerin polaritesi arttıkça çiçeklenme türlerindeki etkilerinin azaldığı fikrini vermektedir.

Ayrıca polen yoluyla genetik kirlenmenin tohum bahçesi dışındaki düşük genetik özellikli ağaçlardan gelen polenlerin üstün özellikli ağaçlardan oluşan tohum bahçelerindeki dişi çiçekleri döllemesi dikkate alındığında; tohum bahçelerinde bulunan üstün özellikli ağaçlarda erkek çiçek sayısının artması, genetik kirlenme düzeyini azaltacağını akla getirmektedir. Çalışmamızdan elde edilen verilere göre; GA<sub>4/7/9</sub> uygulaması kızılçam tohum bahçesinde klon numarası 9273 olan ağaçlarda erkek çiçek sayısını arttırmıştır. Tüm bunlar da bize, kızılçam tohum bahçesinde klon numarası 9273 olan ağaçlarda GA<sub>4/7/9</sub> uygulamasının erkek çiçek sayısını arttırarak polen kirliliği oranını düşüreceği fikrini vermektedir.

## 5. SONUÇ

Bitki büyümeye hormonlarının orman ağaçlarının büyümesi ve gelişmesi üzerinde, organ farklılaşmasında, ağaç formunda, gençlikten olgun dönemde geçişinde, çiçeklenme üzerinde ve eşeyin belirlenmesinde önemli role sahip oldukları bildirilmektedir (Ross ve Pharis 1976) Yine, orman ağaçlarında hormon uygulaması ve fizyolojik strese neden olma veya her ikisinin birlikte çiçek oluşumunu uyaran metodlar olarak kullanıldığı da rapor edilmektedir (Beaulieu ve ark. 1998)

Bitki büyümeye hormonlarının çiçeklenme ve tohum verimi üzerine etkisinin neler olduğunu bilinmesi tohum bahçelerinin işletilmesi açısından önem taşımaktadır Dolayısıyla tohum bahçelerindeki klonlarda hormonal seviyenin çiçeklenmeden olgun kozalağa kadar süreçte etkilerinin bilinmesi gerekli temel verilerin başında gelmektedir

Orman populasyonlarının genetik yapısını istenilen yönde değiştirmek ve doğadaki populasyonları amacımıza göre evcilleştirmek konusunda, tohum bahçeleri ağaç ıslahçısının elinde çok önemli bir araçtır (Keskin 1998). Bununla ilgili olarak Şimşek, tohum bahçelerinde tohum oluşumunun doğal ormanlara göre daha erken başladığını ve sık periyotlar ile devam ettiğini bildirmiştir (Kaya 2001) Ayrıca Ürgenç tarafından tohum bahçelerinden elde edilen tohumların çimlenme kabiliyetinin yüksek olduğu da belirtilmektedir (Kaya 2001).

Çalışmamızın sonucunda, GA<sub>4/79</sub> uygulamasının hem dişi ve hem de erkek çiçeklenme üzerinde artırmacı bir etkisinin ve bu etkisinin de özellikle erkek çiçeklenme üzerinde daha fazla oluşu dikkate alındığında; GA<sub>4/79</sub> uygulamasının tohum bahçelerinde polen kirliliğinin başka bir deyişle genetik kirlenme düzeyinin azalmasını sağlayabileceği söylenebilir.

Öte yandan gibberellinlerin dışsal uygulamasının Pinaceae familyasında çiçek verimi üzerine olumlu etkisi bilinmekte beraber klonların bu işlemeye verecekleri cevabı da bilinmesi gerekmektedir Bu bağlamda, çiçeklenme ve eşeyin belirlenmesi ile ilgili tüm bitkisel hormonların etkilerinin diğer klonlar üzerinde de çalışılmasının gereğine inanılmaktadır

Tüm bunlar dikkate alındığında; kıızılçam tohum bahçesinde tüm bitkisel hormonların dışsal uygulamalarının ve içsel seviyelerinin çiçeklenme üzerinde etkilerinin ortaya konulmasıyla üretilcek bilgiler ile kurulu tohum bahçelerinin etkin yönetimi üzerinde uygulamaya yön verileceği ve bunun da ülke ekonomisine katkı getireceği düşünülmektedir.

## 6. KAYNAKLAR

- ANONİM 2003. Tohum bahçeleri, Orman Ağaçları ve Tohumları İslah Araştırma Müdürlüğü, Ankara. <http://www.ortohum.gov.tr/Tohbah.htm>
- BEAULIEU, J. 1998. Flower Induction Treatments Have No Effects on Seeds Traits and Transmission of alleles in *Picea glauca*. *Tree Physiology*, 18:12, 817-821.
- CHALUPKA, W. 1978. Effects of Growth Regulators on the Flowering of Scots pine (*Pinus sylvestris* L.) grafts. *Silvae Genetica*, 27: 2, 62-65.
- CİHANGİR, N. ve AKSÖZ, N. 1993. *Aspergillus niger*'den Gibberellik Asit Eldesi ve Uygun Fizyolojik Koşulların Saptanması, *Doğa Türk Biyoloji Dergisi*, 17:2, 63-74.
- CİHANGİR, N. ve AKSÖZ, N. 1993. *Aspergillus niger*'den Kültür Ortamından Elde Edilen Gibberellik Asit'in Biyoaktifliğinin Saptanması, *Doğa Türk Biyoloji Dergisi*, 17:4, 303-309.
- CROZIER, A., AOKI, H., PHARIS, R. P., DURLEY, R. C. 1970. Endogenous Gibberellins of Douglas Fir. *Phytochemistry*, 9: 2453-2459.
- DUNBERG, A. 1973. Gibberellin-like Substance from Norway Spruce (*Picea abies*). *Physiol Plant*, 28: 358-360.
- ERGÜN, N. 1997. Bazı Liken ve Yosun Türlerinde İçsel Büyüme Hormonlarının (Oksin, Gibberellin, Sitokinin ve Absisik Asit) Üretimi. Mustafa Kemal Üniversitesi, Fen Bilimleri Enstitüsü, Biyoloji Anabilim Dalı, Yüksek Lisans Tezi, Antakya, 75 ss.
- FIRAT, F. 1962. Dendrometri, İstanbul Üniversitesi Orman Fakültesi Yayınları, İ.U: Yayın No:984, İstanbul.
- HO, R. and SCHNEKENBURGER, F. 1992. Gibberellin A<sub>4/7</sub> Promotes Cone Production on Potted Grafts of Eastern *Pinus strobus*. *Tree Physiology*, 11: 2, 197 -203.
- HUANG, Z., CHEN, T., WANG, Z., GAO, X. 1999. The Role of Plant Growth Regulators in Flowering of Male Strobili in Masson Pine. *Jornal of Nanjing Forestry University*, 23: 3, 86-88
- KAMIĘNSKA, A. and PHARIS, R. P. 1975. Endogenous Gibberellins of Pine Pollen. *Plant Physiology*, 56: 655-659

- KARADENİZ, A. 2000. Bazı Bakteri Türlerinde Oksin, Gibberellin ve Absisik Asit Üretiminin Belirlenmesi. Akdeniz Üniversitesi, Fen Bilimleri Enstitüsü, Biyoloji Anabilim Dalı, Yüksek Lisans Tezi, Antalya, 39 ss.
- KAYA, N. 2001. Kızılçamın (*Pinus brutia* Ten.) Çameli-Göldağı Orijinli Asar-Antalya Klonal Tohum Bahçesinde Eşleşme Sisteminin ve Genetik Kontaminasyonun Saptanması. Akdeniz Üniversitesi, Fen Bilimleri Enstitüsü, Biyoloji Anabilim Dalı, Doktora Tezi, Antalya, 81 ss.
- KESKİN , S. 1998. Kızılçamın (*Pinus brutia* Ten.) Bir Tohum Bahçesinde Çiçeklenme Özellikleri Bakımından Klonal Farklılıklarının Belirlenmesi. Akdeniz Üniversitesi, Fen Bilimleri Enstitüsü, Biyoloji Anabilim Dalı, Yüksek Lisans Tezi, Antalya , 95 ss.
- KESKİN , S. 1999. Çameli-Göldağı Orijinli Kızılçam Tohum Bahçesinde Çiçek ve Tohum Verimi Açısından Klonal Farklılıklar ve Çiçeklenme Fenolojisi. Batı Akdeniz Ormancılık Araştırma Enstitüsü, Orman Bakanlığı Yayın No: 091, Antalya, 96 ss.
- KONG, L., ATTREE, S., FOWKE L. 1997. Changes of Endogenous Hormone Levels in Developing Seeds, Zygotic Embryos and Megagametophytes in *Picea glauca*. *Physiologia Plantarum*. 101: 1, 23-30
- LUUKKANEN, O. and JOHANSSON, S. 1980. Effect of Exogenous Gibberellins on Flowering in *Pinus sylvestris* Grafts. *Physiologia Plantarum*, 50: 340-346.
- MORITZ, T. 1995. Biological Activity, Identification and Quantification of Gibberellins in Seedlings of Norway spruce (*Picea abies*) Grown Under Different Photoperiods. *Physiologia Plantarum*, 95: 1, 67-72.
- ÖZCAN, B. 1997. Zeytinyağı Fabrikası Atığında Üretilen *Lentinus tigrinus* ve *Laetiporus sulphureus* Funguslarında Kültür Periyoduna Bağlı Olarak Gibberellik Asit (GA<sub>3</sub>), Absisik asit (ABA) ve Sitokinin (Zeatin) Üretimi. Mustafa Kemal Üniversitesi, Fen Bilimleri Enstitüsü, Biyoloji Anabilim Dalı, Yüksek Lisans Tezi, Antalya, 69 ss.
- PHILIPSON, J.J. 1996. Effects of Girdling and Gibberellin A<sub>4/7</sub> on Flowering of European and Japanese Larch Grafts in an Outdoor Clone Bank. *Ann. Bot.*, 889-900.

- PALAVAN- ÜNSAL , N. 1993. Bitki Büyüme Maddeleri, İ.U. Basımevi ve Film Merkezi, Üniversite Yayın No:3677, İstanbul, 357 ss.
- ROSS, S. D., GREENWOOD, M. S. 1979. Promotion of Flowering in the Pinaceae by Gibberellins. *Physiologia Plantarum*, 45: 207-210.
- ROSS, S. D., PHARIS, R. P. 1976. Promotion of Flowering in the Pinaceae by Gibberellins. *Physiologia Plantarum*, 36: 182-186.
- ROSS, S. D., BOLLMANN, M. P., PHARIS, R. P., SWEET, G. B. 1984. Gibberellin A<sub>4/7</sub> and the Promotion of Flowering in *Pinus radiata*. *Plant Physiology*, 76: 326-33.
- RUDDAI, M., PHARIS, R. P., AOKI, H., CROZIER, A. 1968. Gibberellin-like Substances from Vegetative Tissue of a Conifer, Arizona Cypress. *Plant Physiol.*, 43, 2049-2053.
- SALISBURY, F. B., ROSS, C. W. 1992. *Plant Physiology*, Wadsworth Publishing Company, Belmont, California, 682 pp.
- ŞIREGAR, I., SWEET GB. 1997. Optimal Timing of Gibberellin A<sub>4/7</sub> Application to Increase Female Strobilus Numbers in a *Pinus Radiata* Seed Orchard. *New Zealand Journal of Forestry Science*, 26:3, 339-347.
- SMITH, R., 1998. Effects of Stem Injections of Gibberellin A<sub>4/7</sub> and Pacllobutrazol on Sex Expression and the Within- Crown Distribution of Seed and Polen Cones in Black Spruce (*Picea mariana*). *Canadian Journal of Forest Research*, 28:5. 641-651.
- SWEET, GB. 1979. A Physiological Study of Seed Cone Production in *Pinus radiata*. *New Zealand Journal of Forestry Sience*, 9: 1, 20-33.
- ŞİMŞEK, Y. 1993. Orman Ağaçları İslahına Giriş, Ormancılık Araştırma Enstitüsü Yayınları, Muhtelif Yayınlar Serisi No: 65, Ankara.
- TAYLOR, J. S., KOSHIOKA, M., PHARIS, R. P., SWEET,G. B. 1984. Changes in Cytokinins and Gibberellin-Like Substances in *Pinus radiata* Buds During Lateral Shoot Initiation and the Characterization of Ribosyl Zeatin and A Novel Ribosyl Zeatin Glicoside. *Plant Physiology*, 74: 626-631.
- TOPCUOĞLU, Ş. F. 1987. Tuz Stresi Koşullarında Büyütülen Aycıçegi (*Helianthus annus*) Bitkisinde Yaşa Bağlı Olarak Absisik Asit (ABA) Seviyelerinin

Değişimi. Doktora Tezi, Hacettepe Üniversitesi, Fen Bilimleri Enstitüsü, Ankara, 216 ss.

TOPCUOĞLU, Ş. F. ve ÜNYAYAR, S. 1995. Beyaz Çürükçül Fungus *Phanerochaete chrysosporium* ME 446' da Bitki büyümeye meddelerinin (Auxin, Gibberellin, Absisik Asit ve Sitokinin) Üretimi ve Biyolojik Aktivitelerinin Tayini. İnönü Üniversitesi Araştırma Fonu Proje No: İÜA.F. 93-19, Malatya, 161ss.

TOMPSETT, P. B. 1977. Studies of Growth and Flowering in *Picea sitchensis* (Bong.) Carr. 1. Effects of Growth Regulator Applications to Mature Scions on Seedling Rootstocks. *Annals of Botany*, 1171-1178.

TOMPSETT, P. B., FLETCHER, A. M. 1979. Promotion of Flowering on Mature *Picea sitchensis* by Gibberellin and Environmental Treatments. The Influence of Timing and Hormonal Concentration. *Physiologia Plantarum*, 45: 112-116.

TUOMI, I., ROSENQVİST, H. 1995. Detection of Abscisic, Gibberellic and Indole-3-Acetic acid and Microbes. *Plant Physiology and Biochemistry*, 33 (6) :725-734.

ÜNYAYAR, S. 1995. *Phanerochaete chrysosporium* ME446'da Kültür Periyoduna Bağlı Olarak İndol-3-Asetik Asit (IAA), Gibberellik Asit ( $GA_3$ ), Absisik Asit (ABA) ve Zeatin Üretimi ve Biyolojik Aktivitelerinin Tayini. İnönü Üniversitesi, Fen Bilimleri Enstitüsü, Biyoloji Anabilim Dalı, Doktora Tezi, Malatya, 163 ss.

ÜNYAYAR, S. vd 1996. A Modified Method for Extraction and Identification of Indole-3-Acetic Acid (ABA) and Zeatin Produced by *Phanerochaete chrysosporium* ME 446. *Bulgarian Journal of Plant Physiology*, 22 (3-4), 105-110.

WHEELER, N. C. vd 1980. Promotion of Flowering in the Pinaceae by Gibberellins. *Physiologia Plantarum*, 50:4, 340-346.

## 7. EKLER

### EK-1: TANIMLAR

**Altılık** (stock) : Genotipini koruyarak üretmek istediğimiz ağaç yani ortetten alınan ve yeni bir bireyi geliştirecek olan kalemenin aşilandığı anaçtır

**Brakte** (brachte): Çiçek sapı yaprakçığı.

**Çiçeklenme fenolojisi** : Çiçeklerin yıl içinde gelişim çağına, mevsimlere ve iklimsel değişimelere bağlı olarak gösterdikleri değişikliklerdir.

**Dişçiçek** (dişi kozalakçık, seed cone) : İllerde gelişerek içinde tohumları taşıyan kozalağı verecek olan ve çok sayıda dişî spor kesesi (makrosporofil) taşıyan dişî çiçektir.

**Döl denemeleri** : Döllerin performansını karşılaştırarak, ebeveynlerin test edilmesidir. Yetişme ortamının sağladığı üstünlüklerle, iyi genlerden kaynaklanan kalitsal üstünlükleri ayırt etmek üzere çok sayıda döl, kontrollü şartlarda karşılaştırılarak dalia güvenli sonuçlar elde edilir.

**Erkek çiçek** (erkek kozalakçık, seed cone): Erkek çiçek kümesi içerisinde yer alan, üzerinde çok sayıda polen kesesi bulunduran yapılardır

**Erkek çiçek kümesi** (cluster): Son yıla ait sürgün üzerinde, bir ya da daha çok erkek kozalakçığının yan yana yer aldığı topluluktur.

**Gen havuzu:** Bir populasyondaki fertlerin taşıdığı bütün genlerin (kalitsal materyalin) hepsinin birden ortaya konulmasıyla ve karıştırılmasıyla oluştuğu varsayılan teorik bir kavramdır.

**Genotip:** Ağacın üreme hücreleri ya da vejetatif üretme ile nesilden nesile normal olarak değişmeden geçebilen ve fenotipin ortaya çıkmasında etkili olan kalıtsal yapıdır.

**Klon:** Belirli bir ortetten aşı ya da çelik yoluyla üretilen ve aynı genotipik yapıya sahip olan fertlerin ait olduğu tüm gruptur.

**Klonal tohum bahçesi:** Çelik, aşı kalemi vb. vejetatif materiyalle üretilen fidanlarla kurulan tohum bahçeleridir.

**Plantasyon:** Fidan dikimi yoluyla yapılan ağaçlandırımlarıdır.

**Plus ağaç:** Fenotipik seleksiyona dayanılarak seçilen üstün nitelikli ağaçlara Plus ağaç adı verilir.

**Polen kirliliği (kontaminasyonu):** Bir tohum bahçesine bahçe dışındaki bireylerden gelen yabancı polenlerin bahçedeki dişi çiçekleri dölleyerek tohum oluşmasına karışmasıdır.

**Populasyon:** Aralarında nesilden nesile gen alışverişi olabilen, aynı türden olup aynı gen havuzunu paylaşan, belirli bir ortojinde yer alan ve bir ya da birden fazla meşcereden meydana gelen fertler topluluğudur.

**Tohum bahçesi :** Genetik olarak üstün ağaçların klon ya da tohumlarından kurulan ve genetik açıdan arzulanmayan polen kaynaklarından izole edilmiş, özel idare ve işletmeye tabi tutulan, sık, bol ve kolay tohum hasat edilen ağaçlandırımlarıdır.

**Tohum meşceresi:** Yüksek kalitede tohum elde etmek üzere seçilen, tohum veriminin ve genetik kazancın arttırılması amacıyla müdahalelerde bulunulan, doğal ya da bazı özel durumlarda yapay olarak kurulmuş ağaç populasyonlarıdır.

## EK-2: TOHUM BAHCESININ KROKISI

SIRA NO	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19	20	21	22	23	24	25	26	27	28	29	30	31	32	33	34	35
1																																			
2																																			
3																																			
4																																			
5																																			
6																																			
7																																			
8																																			
9																																			
10																																			
11																																			
12																																			
13																																			
14																																			
15																																			
16																																			
17																																			
18																																			
19																																			
20																																			
21																																			
22																																			
23																																			
24																																			
25																																			
26																																			
27																																			
28																																			
29																																			
30																																			
31																																			
32																																			
33																																			
34																																			
35																																			
36																																			
37																																			
38																																			
39																																			
40																																			
41																																			
42																																			
43																																			
44																																			

BLOKLAR: I. BLOK  II. BLOK  III. BLOK  
 İşLEMLER:  KONTROL  ETANOL  
 UYGULAMALAR:  KONTROL  ETANOL

## **ÖZGEÇMİŞ**

Sezgi ŞEREF 1978 yılında Antalya'da doğdu. İlk ve orta öğrenimini Isparta'da, lise öğrenimini Antalya'da tamamladı. 1996 yılında girdiği Akdeniz Üniversitesi Fen-Edebiyat Fakültesi Biyoloji Bölümü'nden 2000 yılında Biyolog ünvanı alarak mezun oldu. Aynı yıl Akdeniz Üniversitesi Fen Bilimleri Enstitüsü Biyoloji Anabilim Dalı'nda Yüksek Lisans öğrenimine başladı. Halen Akdeniz Üniversitesi Fen Bilimleri Enstitüsü Biyoloji Anabilim Dalı'nda Yüksek Lisans öğrenimine devam etmekte olup, Akdeniz Üniversitesi Fen-Edebiyat Fakültesi Biyoloji Bölümü'nde Araştırma Görevlisi olarak çalışmaktadır.

**AKDENİZ ÜNİVERSİTESİ  
MERKEZ KÜTÜPHANESİ**