

18243

T.C.
İstanbul Üniversitesi
Sağlık Bilimleri Enstitüsü
Tıbbî Biyolojik Bilimler Bölümü
Genetik Anabilim Dalı

TEKRARLAYAN DÜŞÜKLERİ OLAN ÇİFTLERDE SİTOGENETİK İNCELEMELER

(Yüksek Lisans Tezi)
Tıbbî Bio.Şükriye YILMAZ

V. G.
**Vüksəkəğəzətim Kuruluş
Dokumentasiyon Mərkəzi**

Danışman
Öğr.Gör.Dr.Seniha HACIHANEFİOĞLU

İstanbul - 1991

İÇİNDEKİLER

	<u>Sayfa</u>
ÖNSÖZ	
I. GİRİŞ	1
II. GENEL BİLGİLER	2
A. Sitogenetik	2
1. Sitogenetiğin Tarihçesi	2
2. Kromozomların Yapısı ve Fonksiyonları	3
3. Kromozomların Varyasyonları	7
4. Kromozom Anomalilerinin Sınıflandırılması	8
4.1. Kromozomlardaki Sayı Anomalileri	8
4.2. Kromozomlardaki Şekil Anomalileri	10
5. Kromozom Analiz Metodları	12
B. Düşük Nedenleri	19
1. Anatomi Nedenler	20
2. Enfeksiyonlar	20
3. Endokrin Nedenler	21
4. İmmüโนjik Nedenler	21
5. Genetik Nedenler	23
C. Tekrarlayan Düşükleri Olan Çiftlerdeki Sitogenetik Bulgular	26
1. Çiftlerdeki Kromozom Anomalilerinin Sıklığı ve Tipleri	27
2. Tekrarlayan Düşükleri Olan Çiftlerde Görülen Kromozom Anomalileri	29
2.1. Resiprok Translokasyon	29
2.2. Robertson Translokasyon	33
2.3. İnversiyonlar	36
2.4. Ekstra Kromozomlar	37
2.5. Seks Kromozom Anöploidileri	38
3. Kromozom Heteromorfizmi ve Düşüklü Çiftler	40
4. Frajil Bölgeler ve Düşüklü Çiftler	42
5. Tekrarlayan Düşükler ve Genetik Danışma	43
III. MATERİYAL VE METOD	46
A. Materyal	46
B. Metod	46
IV. BULGULAR	51
V. TARTIŞMA	60
VI. ÖZET	63
VII. SUMMARY	64
VIII. KAYNAKLAR	65

ÖNSÖZ

Tecrübe kazandırıcı ve sorumluluk bilinci kazandıran bu ilk bilimsel çalışmanın başarıya ulaşması için gerekli isteği ve gücü araştırmamın başından sonuna kadar kendimde bulmamı sağlayan, hiçbir zaman yardımdan kaçınmayan, değerli bilgilerine ve engin tecrübelerine başvurduğum İ.Ü.C.T.F. Tıbbi Biyolojik Bilimler Bölüm Başkanı Sn.-Prof.Dr.Asım Cenani'ye;

Bu tezin ortaya çıkması için yaptığım çalışmalara müsaade eden İ.Ü.T.F. Rad-yodiagnostik Ana Bilim Dalı Başkanı Prof.Dr.Erdem Gökmen'e;

Koordinasyonu altında sürdürdüğüm bir yılı aşın çalışma boyunca, benzersiz anlayışı, sabrı, hoş Görüsü ve verdiği morale beni rahatlatan Öğr.Görevlisi Dr.Seniha Hacıhanefioğlu'na;

Tez konumu, beraber irdeleme olanağı sağlayan, bilgi ve tecrübesine başvurduğum Uzman Dr.Fahri Öger'e;

Her ihtiyacı olduğunda yanında bulduğum sevgili arkadaşlarım Uzm.Tıbbi Biyolog Aslı Silahtaroğlu ve Uzman Tıbbi Biyolog Yelda Tarkan'a;

Çalışmamın en alt basamağından en üst basamağına degen bir itici güç oluşturan Dr.Özgür Arda'ya;

Sitogenetik Laboratuvar sorumlusu Uzman Biyolog Ayhan Deviren'in şahsında gerekli yardımcıları esirgemeyen laboratuvar çalışanları, yüksek lisans ve doktora öğrencisi arkadaşlarına;

Olgu teminindeki yardımlarından dolayı Asistan Dr.Tugan Beşe'ye;

Altan Paç ve Mehmet Fahri Yüksel'in şahıslarında diğer tüm arkadaşlarına;

Ve tüm yaşamım boyunca olduğu gibi bu çalışma sırasında da beni destekleyen ve yardımcı olan aileme ne kadar teşekkür etsem azdır.

Bundan sonra da değerli hocalarım ile –bu kez deneyimli olarak– onların arzuları doğrultusunda benzer bir çalışma ortamında yeni araştırmalar yapmak umuduyla saygı ve şükranlarımı sunmayı borç biliyorum.

Onların öğrencisi olmanın verdiği gurur ve mutluluk ile...

I. GİRİŞ

Spontan düşükler, ölü doğumlar ve erken neonatal ölümlerle sonuçlanan hamilelikler çiftler için istenmeyen üzücü olaylardır. Bu olayların sebepleri kesin belirlenememekle birlikte son yıllarda genetik kliniklere başvuranların bir bölümünü bu tip tekrarlayan hamilelik kayıpları olan çiftler oluşturmaktadır. Çiftlerin jinekolojik, endokrinolojik, immüno(lojik açıdan incelenmesinin yanısıra sitogenetik olarak incelenmesi de hem klinik hem de çiftlere verilecek genetik danışma açısından oldukça önemlidir. Literatürde sık düşüklere sahip çiftlerin kromozom analizlerinde resiprok translokasyonlara, dengeli robertson tipi translokasyonlara, ekstra kromozomlara, otozomal sayı anomalilerine ve cinsiyet kromozom mozaiklerine rastlandığı belirtilmiştir.

Bu çalışmada, toplumumuzda sık düşükleri olan çiftlerin kromozomları G ve gerekli görülen durumlarda C bant yöntemleri kullanılarak sitogenetik açıdan incelenmiş ve İstanbul Üniversitesi Rektörlüğü Genetik ve Teratoloji Uygulama ve Araştırma Merkezine (GETAM) başvuran bu ailelere en iyi şekilde genetik danışma verilebilmesi amacıyla katkıda bulunmak hedeflenmiştir.

II. GENEL BİLGİLER

A. SİTOGENETİK

1. SİTOGENETİĞİN TARİHÇESİ

Sitoloji bilimi, 1665 yılında Robert Hook'un çalışmaları ile başlamıştır. Robert Hook mikroskopta ilk kez hücreyi görmüş, bunu izleyen çalışmalarında da hücrenin çekirdek ve stoplazma olarak iki kısma ayrıldığı ve çekirdekte bulunan kromozom isimli organelle genetik materyalin taşındığı anlaşılmıştır. Sitoloji bilimi, hücrenin tümünü, sitogenetik ise yalnızca kromozomların morfoloji ve fonksiyonlarını inceler. Tıbbi sitogenetiğin konusu da, insanda patolojik durumlar meydana getiren kromozom anomalilerinin incelenmesidir.

Sitogenetikle ilgili çalışmalar yüzyıl öncesine dayanmaktadır. İlk hücre bölünmesi Virchow (1857) tarafından gözlenmiştir. Bunu Arnold'un (1879) tümör hücrelerinde kromozomları görmesi izlemiş ve 1888'de Valdeyer bunlara kromozom adını vermiştir. Weismann (1883), Strasburger (1884) ve Von Kollicker (1885) tarafından kromozomlarla kalıtım arasındaki ilişki ileri sürülmüş, 1902 yılında Sutton ve Boveri kromozomların bölünme ve yavru hücrelere taşınma özelliklerinin Mendel kurallarına uygunluk gösterdiklerini ortaya koymışlardır.

İnsan kromozomlarının sayısının tespitiyle birçok araştırmacı uğraşmış, fakat gerçek sayının bulunması oldukça zaman almıştır. Winiwarter (1912), Ewans (1918), Painter (1923), La Cour (1944), Mittwoch (1952), Darlington (1955) tarafından ileri sürülen 48 rakamı, 1956 yılında Tjio ve Levan ve de onlardan ayrı olarak Ford ve Hamerton'un insan kromozomlarının gerçek sayısının 46 olduğunu göstermelerinden sonra geçerliliğini yitirmiştir.

İnsan kromozomlarının sayısının belirlenmesiyle sitogenetiğin gelişmesinde önemli bir adım atılmıştır. Bunu izleyen zamanda, daha önce tarif edilmiş bulunan bazı sendromların kromozomların sayısındaki değişikliklere bağlı olduğunun anlaşılması fazla uzun sürmemiştir. 1959 yılında Lejeune ve ark. tarafından Mongolizm'in küçük bir kromozomun trizomisine bağlı olduğu gösterilmiştir; bunu aynı sene içinde cinsiyet kromozomlarındaki sayı değişikliklerinden kaynaklanan sendromların tanımlanması izlemiştir. 1968-1970 yılları arasında geliştirilen "bantlama teknikleri" kromozomların kesin olarak tanınmalarına imkan vermiştir. 1970 yılından sonra tümör genetiği ve gen lokalizasyonu çalışmaları için de geniş ufuklar açılmıştır(16).

2. KROMOZOMLARIN YAPISI VE FONKSİYONU

Kromozomlar, bölünmekte olan hücrede görülebilen, koyu boyanmış oluşumlardır. İnterfaz hücrelerinde görülmeleri mümkün değildir. Kromozomlar, hücrenin nukleusu içinde bulunan genetik maddenin, bölünme sonucu meydana gelen yavru hücrelere eşit şekilde geçmesini sağlarlar.

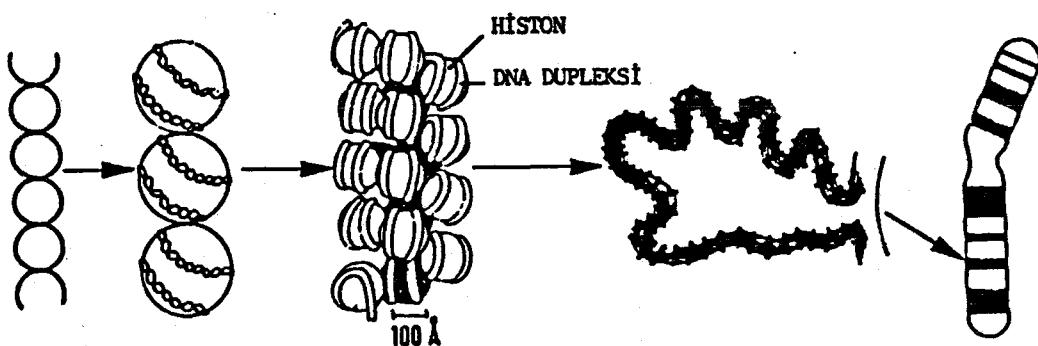
Hücrenin genetik materyali, mitokondrilerde bulunan az miktarındaki DNA dışında, kromozomlar üzerinde bulunmaktadır. Kromozomlar 23'ü ($=n$) anneden, 23'ü ($=n$) babadan gelen iki haploid setin zigotta birleşmesi sonucu diploid ($=2n$) set şeklinde bulunurlar. İnsanlarda 22 çift otozom her iki cinsteki aynı olup, cinsiyet kromozomları dışında XX, erkekte XY şeklindedir.

İnsan diploid hücre nükleusu 6×10^9 DNA baz çifti içerir. 3000 DNA baz çifti yaklaşık 1μ uzunlukta olduğundan, nukleus içindeki DNA'nın uzunluğu 1.74 m'dir. DNA paketlenmeler sonucunda 10 μm çapındaki bir nukleusa sığmaktadır.

Kromozomlarda DNA'dan başka bazı proteinler de vardır. Bu proteinlerin büyük kısmını + yüklü bazik proteinler olan histonlar oluşturmaktadır. 5 tip histondan ($H_1, H_2A, H_2B, H_3, H_4$) yalnızca H_1 organizmlara göre farklılık gösterir. Non-histon adı verilen diğer proteinler çok az miktarda bulunur(38).

DNA hücre nükleusu içerisinde gittikçe kalınlaşan, üst üste sarılmışlar şeklinde yerleşmiş bulunmaktadır. Katlanmaların ilk kademesini nukleozomlar oluşturmaktadır. Bu dönemde paketlenme oranı 10'dur.

Paketlenmenin ikinci kademesini kromatin ipliği oluşturur. Kromatin ipliği yaklaşık 25 nm çapındadır, nukleozomlar, H_1 , Ca^{+2} ve Mg^{+2} bivalan katyonlarından oluşmuştur. Nukleozom'da olduğu gibi kromatin ipliğiindeki DNA'nın büyük kısmı da dış taraftadır. Bu kademedede paketlenme oranı 50'dir.

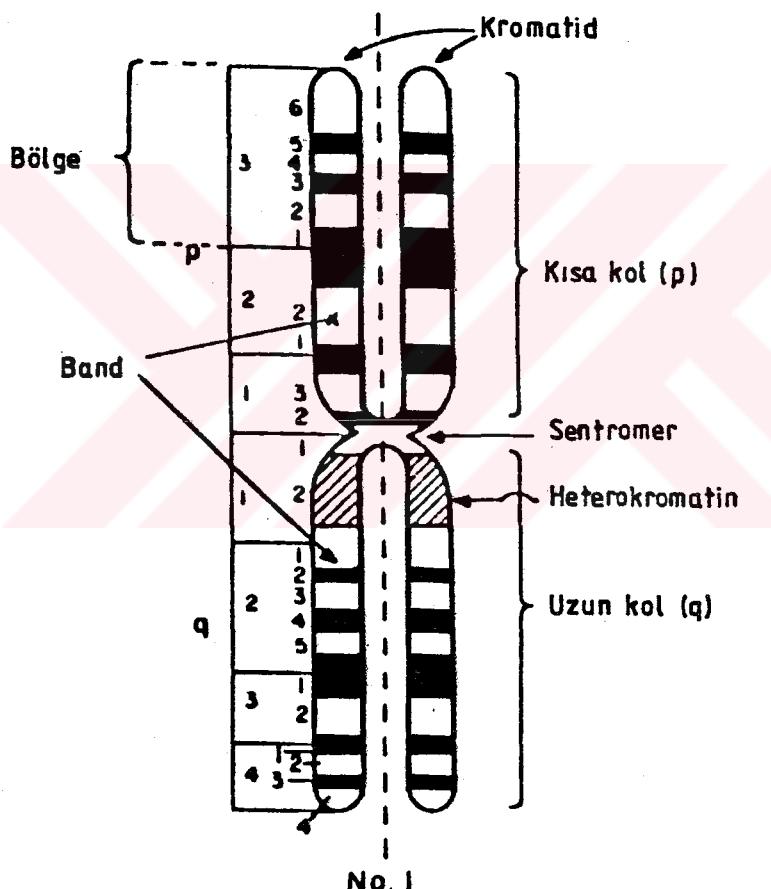


DNA HELİKSİ NUKLEOZOMLAR KROMATİN İPLİĞİ LUP KROMOZOM

Şekil 1: DNA'nın kromozon şeklini alıncaya kadar geçirdiği aşamalar

Paketlenmenin bundan sonraki aşaması, kromomer veya bant olumsumudur. Bu aşamada kromatin iplikçikleri spesifik non-histon proteinler ve bivalan katyonlarla bir kompleks meydana getirirler ve sonunda kromozomları oluştururlar.

Kromozomların Tanımlanması: Kromozomların tarifinde 3 kriter gözönüne alınır. Bunlar kromozomun uzunluğu, kolların birbirine oranı (=kol indeksi) ve sentromerin pozisyonudur.



Şekil 2: 1 no.lu kromozomun şematik görünümü

Sentromer pozisyonuna göre kromozomları, telosentrik, akrosentrik, metasentrik ve submetasentrik olmak üzere 4 grupta tanımlamak mümkündür. Telosentrik kromozomlar; sentromeri ucta bulunan ve çubuksu şekil gösteren kromozomlardır. Akrosentrik kromozomlar; sentromeri

uca yakın olup, sentromerin ayırdığı kollardan birinin, çoğu zaman ayırdı edilemeyecek kadar küçük olduğu kromozomlardır.

Metasentrik kromozomlar; sentromerin ayırdığı iki kolu eş uzunlukta olan kromozomlardır. Submetasentrik kromozomlar ise iki kolu eşit uzunlukta olmayan kromozomlardır(38,78).

Genomdaki DNA Çeşitleri ve Tipleri:

1- Tek diziler (=unique sequences): Toplam DNA'nın yaklaşık % 60'ını oluştururlar. Bunların çoğu protein kodlayan diziler olup genomda bir veya birkaç kopya şeklinde bulunurlar.

2- Az tekrarlayan diziler (=Moderately repetitive sequences): Toplam DNA'nın yaklaşık % 30'unu oluştururlar. Bunlar fonksiyonel genleri içerir ve genom içinde çeşitli yerlerde bulunurlar. Ribozomal RNA, histonlar ve immünglobulin genleri bu türdendir.

3- Çok tekrarlayan diziler (Highly repetitive sequences): Transkripsiyon yapmayan ve genomda binlerce defa tekrarlayan bu dizilerin evolusyonda etkili olduğu düşünülmektedir. Türlere göre değişmesine rağmen genomun % 10'unu oluştururlar. 1, 9, 16 numaralı kromozomların heterokromatin bölgelerinde ve Y kromozomunun uzun kolunda toplanmışlardır. Biraz daha uzunca tekrarlananlar insan kromozomlarının sentromu bölgeinde bulunmaktadır(38).

Başlıca 3 tip kromatin tarif edilmiştir:

1- Ökromatin (euchromatin): RNA'ya transkripsiyonun gerçekleştiği, kromozomda, hafif boyanan ve hücre siklusünde erken replike olan kromatin tipidir. R⁺ bandlara tekabül ederler.

2- Heterokromatin: Kromozomun daha kondanse ve koyu boyanan bölümündür.

Heterokromatin esas olarak konstitütif ve fakültatif olarak ikiye ayrılır. Konstitütif heterokromatin çoğunlukla sentromerde ve Y kromozomunun distalinde lokalizedir. Çoğunlukla satellit DNA'sına benzeyen tekrarlayan dizilerden meydana gelirler. 1, 9, 16 ve Y kromozomunun distal ucu C⁺ boyanır.

Fakültatif heterokromatin, esas olarak ökromatindir, fakat heterokromatin gibi davranışır. Bunun sonucunda homologlardan biri diğerinden farklı olarak inaktifleşebilir ve bu nedenle de farklı boyanır. Buna en iyi örnek X kromozomudur.

3- Intercalary (araya giren) heterokromatin: Bu grupla ilgili olarak diğer heterokromatin tiplerinden daha az şey bilinir. Geç replike olan Q⁺ parlak boyanan, kromomer bölgelerdeki konstitütif heterokromatindir(80).

3. KROMOZOMLARIN VARYASYONLARI

Kromozomların büyüklik varyasyonlarının bir kısmı preparat hazırlanırken meydana gelen artefaktlardan kaynaklanabilir. Homolog kromozomlar her zaman aynı büyüklükte görülmezler. Delesyon, izokromozom ve translokasyon sonucunda da homolog kromozomlar arasında büyüklik farkı olabilir. Kromozom varyasyonları 4 ana grupta toplanabilir. Bunlar:

- 1- Yq'nun boyu
- 2- Sentromer bölgesindeki heterokromatinin boyu
- 3- Satellit polimorfizmi
- 4- Frajil bölgeler

1- Yq'nun boyu: Y kromozomunun uzun kolunun büyülükle ilişkili olan polimorfizmdir. Erkeklerin yaklaşık % 10'unda normalden uzun veya kısa Y kromozomu görülebilir. Y kromozomunun uzun kolu transkribe edilmeyen repetitive DNA içerir ve bu kısım quinacrine gibi boyalarla boyandığında ultra viyole ışığı altında yoğun bir floresan verir.

Bu floresan interfaz nukleusunda da görülebilir ve Y-kromatini olarak adlandırılır.

2- Sentromer bölgelerindeki heterokromatinin boyu: Sentromer bölgesindeki heterokromatinin boyu sıkılıkla 1, 9 ve 16 nolu kromozomlarla ilişkilidir. Bu kromozomların sentromer bölgesindeki heterokromatinin varyasyonu homolog kromozomlar arasında büyülük farklılığına yol açmaktadır.

3- Satellit polimorfizmi; Q bantlama ile boyandığında, satellitlerin boyut ve parlaklık derecelerindeki varyasyonlar, akrosentrik kromozom 13, 14, 15, 21 ve 22'de görülebilir. Varyasyonun çoğu repetitive DNA'dan olmakla birlikte, ribozomal genlerin sayısındaki varyasyondan da olabilir. DNA içeriğindeki farklılıklardan dolayı olan büyülük varyasyonları repetitive DNA bölgelerinde, mayoz esnasında meydana gelen yanlış çifteleşmeler sonucu olabilir. Bu genellikle eşit olmayan (=unequal) krossing-over olarak adlandırılır.

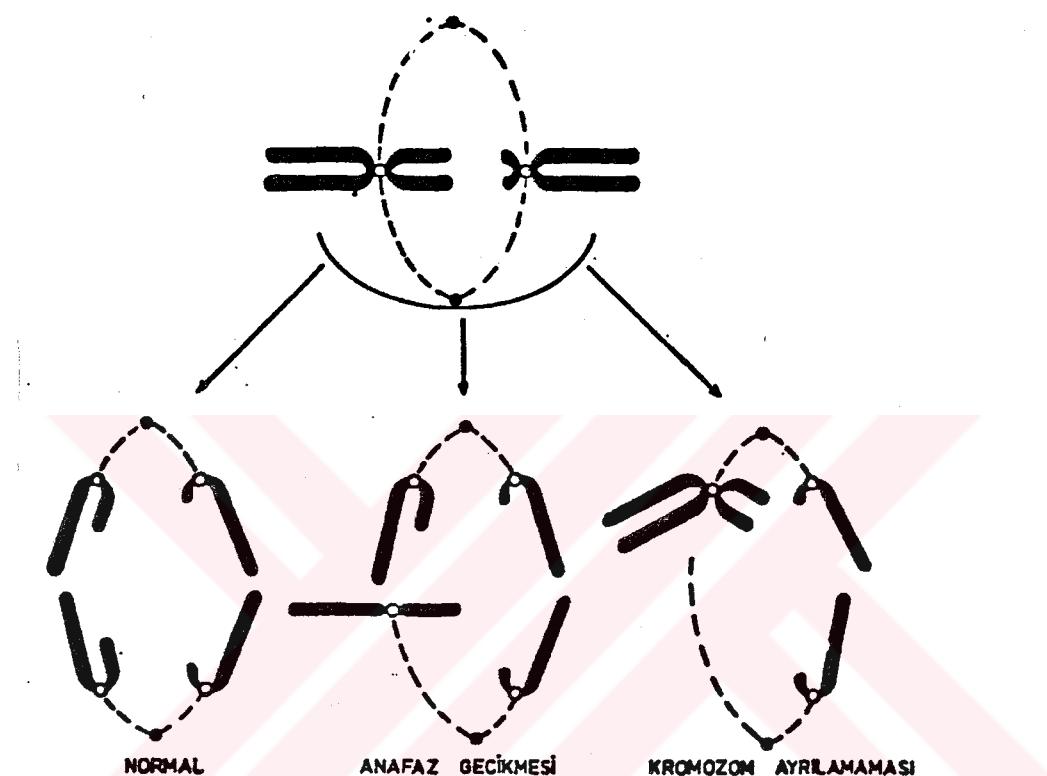
4- Frajil bölgeler: Sentromer bölgesi (primer darlık) dışındaki darlıklara sekonder darlık denir. Sekonder darlıklar özellikle kromatit tipi kırıklardan sorumlu olabilirler (2q13, 6p23, 9q32, 12q13, 20p11 ve Xq27). Bu bölgelerin çoğunun folatsız kültürlerde indüklendiği söylenmektedir. Yalnızca Xq27 klinik olarak anormal bir durumla ilişkilidir. Xq27, X'e bağlı bir mental retardasyon tipinin belirtisi olarak bulunmuştur(22).

4. KROMOZOM ANOMALİLERİNİN SINIFLANDIRILMASI

Kromozom anomalileri sayı ve şekil olarak ikiye ayrılır.

4.1. Kromozom Sayı Anomalileri: Hücrelerdeki kromozom sayısı o organizma için normal olan haploid setin tam katları şeklinde artıyorsa bu poliploidi olarak adlandırılır. Haploid setin 3 kez artması (=3n) triploidi, dört kat artması (=4n) tetraploiddir. Poliploidinin oluş nedenleri endomitoz veya endoredüplikasyondur.

Bölünme hatalarına bağlı olan sayı anomalilerinde 2 mekanizma söz konusudur. Şekil 3'te görüldüğü gibi bunlar non-disjunction (= ayrılamama) ve anafaz lag (anafazda geri kalma) dir.



Şekil 3: Kromozomların normal (disjunction) ve kusurlu (non-disjunction ve anaphase lag-gig) bölünmeleri(3)

Tek bir kromozomun normalden az ya da çok sayıda bulunması anaploididir. Kromozomların normal sayıdan az olma hali hipoplidi, fazla olma hali hiperploididir. Trizomiler hiperploidiye, monozomiler ise hipoplodiye örnektir.

Pratikte, non-disjunction trizomilerin, anafaz lag monozomilerin nedeni olarak kabul edilir. Bu iki olaydan birinin post zigotik dönemde meydana gelmesi mozaik bireylerin ortayamasına neden olur.

4.2. Kromozom Şekil Anomalileri: Kromozomlardaki kırılma ve yeniden düzenlenmeler nedeniyle oluşurlar.

Delesyon; kromozomun küçük bir segmentinin iki kırılma sonucu kopmasıdır. Halka kromozom (=ring) delesyonun özel bir tipidir.

Translokasyon; homolog ya da homolog olmayan kromozomlar- dan kopan parçaların diğer kromozomlara yapışmasıdır. Resiprok (=karşılıklı), robertson (=sentrik füzyon) translokasyon ve insertion (araya gitme) diye 3'e ayrılırlar.

Duplikasyon; aynı kromozom segmentinin bir kromozom üzerinde iki defa bulunmasıdır.

İnversiyon; kromozomda meydana gelen iki kırık sonucunda bu segmentin 180°C dönüş yapıp, eski yerine yapışma halidir. Bu olay sentromeri içine alacak şekilde olursa, perisentrik; kromozomun aynı kolunda meydana gelirse parasentrik inversiyon olarak adlandırılır.

İzokromozomda bir kolun duplikasyonuna karşılık, diğer kolun delesyonu bulunur. Izokromozomlar normalde olduğu gibi uzunlamasına değil de, enlemesine bölünme sonucu meydana gelirler(3).

KROMOZOM ANALİZLERİNDEN KULLANILAN İŞARETLER VE ANLAMLARI(65)

A-G	Kromozom grupları
1-22	Otozom numaraları
X,Y	Seks kromozomları
/	Mozaiklerdeki iki türü ayırrır.
(+)ve(-)	Hemen otozom ve grup harfinden önce geliyorsa o otozomun fazla veya eksik olduğunu gösterir, koldan sonra gelince o koldaki uzunluk veya kısalık anlaşılır.
(?)	Bulgunun şüpheli olması halinde kullanılır.
*	Bir kromozom hakkında yazı veya resim altında açıklama olduğunu gösterir.
:	Terminal delesyon gibi kırılma ve yeniden birleşmeme.
::	Kırılma ve birleşme
→ den ye
ace	Asentrik
cen	Sentromer
chi	Kimer
del	Delesyon
der	Derivatif kromozom
dic	Disentrik
dup	Duplikasyon
end	Endoreduplikasyon
h	Sekonder konstriksiyon veya boyaya almayan kromatin kısımları
i	İzokromozom
inv	İnversiyon
inv ins	Ters dönüp içine katılma (inverted insertion)
mar	Marker kromozom (Patolojik özelliği olmayan morfolojik vari-ant)
mat	Anne orijinli
mos	Mozaik
p	Kromozomun kısa kolu
pat	Baba orijinli

q	Kromozomun uzun kolu
r	Ring (halka) kromozom
rcp	Resiprok translokasyon
rec	Rekombinant kromozom
rob	Robertson translokasyon (sentrik füzyon)
s	Satellit
t	Translokasyon
tan	Tandem (duplikasyon)
ter	Terminal (=uç)
pter	Kısa kolun ucu
qter	Uzun kolun ucu
tri	Trisentrik (üç sentromerli)
tekrarlanan semboller	Kromozom yapısının duplikasyonu

5. KROMOZOM ANALİZ METODLARI

Kromozomlar, bölünen hücrelerde doğrudan (kemik iliği, chorion), bölünmeye indüklenen lenfositlerde veya amnion hücrelerinde uzun ya da kısa süreli kültürlerle elde edilir.

Sitogenetik incelemeye hücre kültüründe 3 ana nokta vardır;

- Hücrelerin bölünmesini sağlayacak, zengin bir besi ortamı,
- Üreyen hücrelerin hipotonik şokla patlatılması,
- Hipotonik şok sonucu açığa çıkan kromozomların tespiti,

Bu şekilde elde edilen kromozomlar, aşağıdaki yöntemlerle incelenir.

5.1. Denver Metodu

Kromozomlar boy ve sentromer pozisyonlarına göre sınıflandırılır. Kromozom sayısının tayini, bazı kromozomların tanımı ve kaba strük-

tür anomalilerinin teşhisinde kullanılır.

I- Grup (A): 1-3

Büyük kromozomlar olup, boy ve sentromer pozisyonlarına göre birbirinden ayrılırlar. 1 numaralı kromozom en uzunu olup, metasentriktir. Uzun kolda bazen sekonder konstriksiyon gözlenir. 2 numaralı kromozom 1 numaralı kromozomdan biraz kısa olup, submetasentriktir. 3 numaralı kromozom da metasentrik fakat bu gruptaki en kısa kromozomdur.

II- Grup (B): 4-5

Bu gruptaki dört kromozomda submetasentrik, büyük kromozomlardır. Bu metodla birbirlerinden ayırt edilemezler.

III- Grup (C): 6-12 + X

Submetasentrik, orta büyüklükte kromozomlardır. 6, 7, 8 ve 11 grup içinde daha metasentriğe yakın olan kromozomlardır. X kromozomu daha metasentrik olup, büyülük yönünden 6 numaralı kromozomdan sonra gelir.

IV- Grup: (D) 13-15

Hemen hemen terminal sentromerli (akrosentrik), orta büyülükte kromozomlardır.

V- Grup (E): 16-18

16 numara hemen hemen median sentromerli, 17 ve 18 no.lu kromozomlar ise submetasentriktir.

VI- Grup (F): 19-20

Metasentrik küçük kromozomlardır. Kendi grupları içinde ayırd edilemezler.

VII- Grup (G): 21-22 + Y

Küçük akrosentrik kromozomlardır. Y kromozomunun boyu, kişiden kişiye değişmesine rağmen, uzun kollarının birbirine paralel durmasıyı-

la 21 ve 22 no'lu kromozomlardan ayrılabilir(18).

5.2. Otoradyografi:

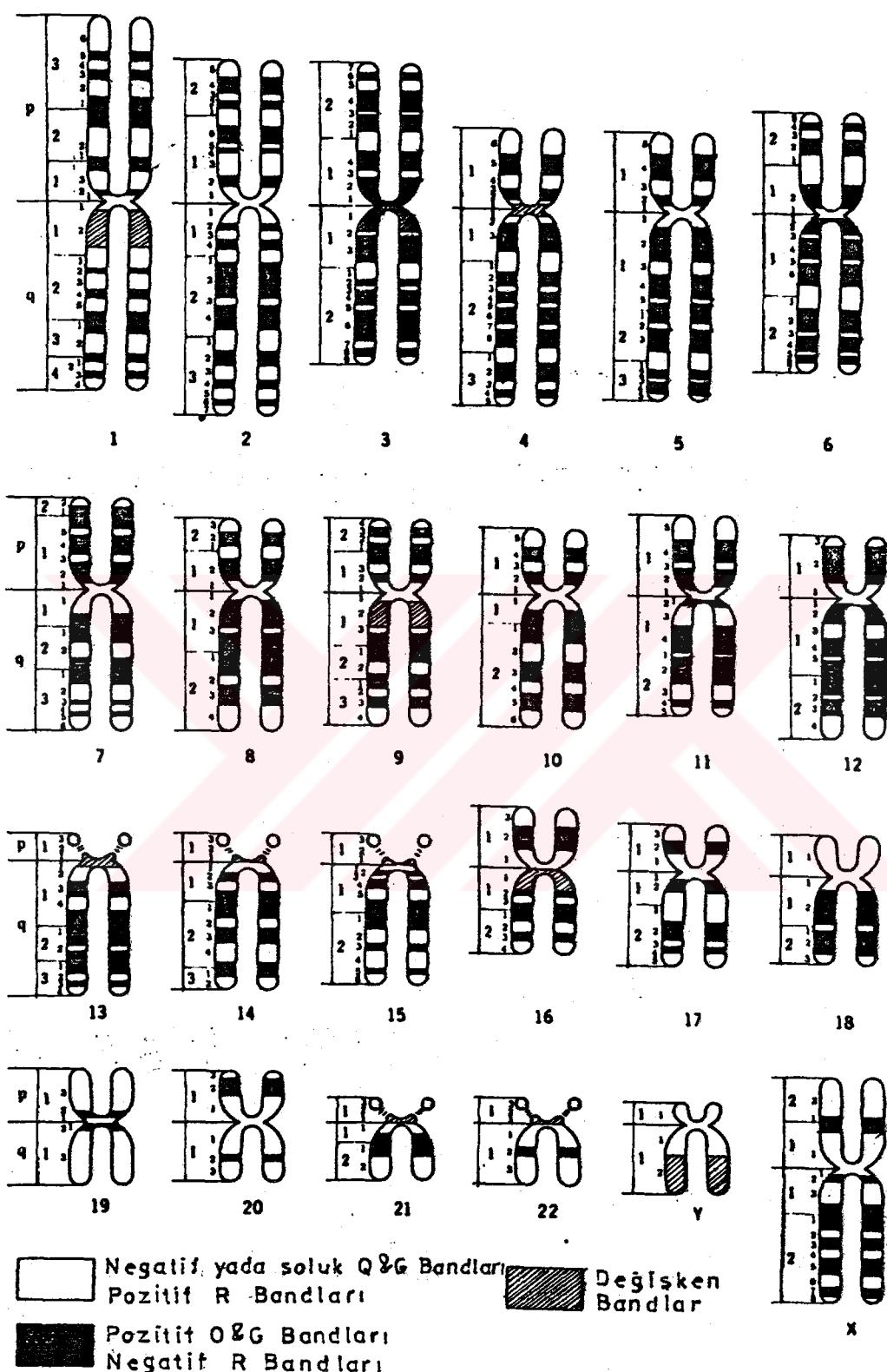
H_3 Timidin'in DNA yapısına katılımı ve belli bir replikasyon örneğini takip etme prensibine dayanır. Denver yöntemiyle ayrılamayan kromozomların numaralandırılmasında, inaktif X kromozomunun gösterilmesinde kullanılmıştır. Bazı kromozomlar, örneğin 21 ve 22, 21'in 22'ye göre geç replike olma özelliğinden yararlanılarak birbirlerinden ayrılabilirlerdir. Otoradyografi'nin kromozomlar üzerinde bulunan tekrarlayan DNA dizilerinin spesifik lokalizasyonu için kullanılan in-situ hibridizasyon tekniklerinde de önemli bir rolü vardır.

5.3. Fluoresan Teknikleri:

Fluoresan boyaları ile boyandıktan sonra kromozomlarda görülen karakteristik fluoresan band örneklerine dayanarak, küçük strüktür anomalilerinin ve kromozom polimorfizmlerinin tanınmasında ve sayı ile şekil anomalilerinin teşhisinde kullanılır.

5.4. Q, G, R-T Bantları:

Q, fluoresan maddenin (quinacrine dihydrochloride, quinacrine mustard) kısaltılmışını ifade eder. Q bantları denilince fluoresan bantlar kastedilmektedir. G, Giemsa bantlarını ifade eder. Q ve G bantları ufak farklılarla birbirlerine uygunluk gösterirler. R, (=reverse banding) bantlarında G ve Q bant yöntemlerinde pozitif boyanan bölgeler, negatif, negatif boyanan bölgeler de pozitif olarak boyanır. Q ve G bantlarıyla negatif boyanan kromozomların üç bölgelerinde meydana gelen bir yapı değişikliğini göstermek amacıyla R-bant yöntemi uygulanabilir.



Şekil 4. Bantlanmış insan kromozomları (Paris konferansı, 1971)(80)

C bandı ile yalnızca sentromer bölgesi, intensif olarak boyanır. Bu teknik heterokromatin bölgelerin gösterilmesinde kullanılır.

T bandı, yalnızca kromozomların telomer bölgelerini boyayan banttır(3). Bant yöntemlerinin özellikleri Tablo 1'de görülmektedir.

Tablo 1: Kromozom bantlarının özellikleri(38)

Özellik	C bandı	Q veya G bandı	R bandı
- Lokalizasyon	Sentromer, distal Y	Kromozomların kolları	Kromozom- ların kolları
- DNA sekuensi tipi	Çok repetitif, satellit	Repetitif, bazan tek	Tek, bazan repetitif
- DNA baz bileşimi	Satellit DNA'ya bağlı olarak GC veya AT'den zengin	A-T den zengin	G-C den zengin
- Kromatin tipi	Heterokromatin (sentromerik konstitütif heterokromatin)	Heterokromatin (intercalary konstitütif heterokromatin)	Ökromatin
- İnterfazdaki durum	Kondanse	Kondanse	Uzamış
- DNA replikasyon fazı	Geç S	Orta-Geç S	Erken S
- Transkripsiyon aktivitesi	yok	az	çok
- Nüklear membran ya da nükleolusla ilişkileri	az	az	yok
- Satellit DNA iceriği	çok	düşük	düşük

Giemsâ bantlama, birçok laboratuvara rutin olarak kullanılan yöntemdir. Bu bant tekniğiyle metafaz kromozomlarında ~300 bant seviyesinde inceleme yapılır(80). Bant özelliklerinden yararlanılarak kromozom

sayı ve şekil bozukluklarının tespiti yapılabılır (Şekil 4). Her laboratuvarın kendi koşullarına göre modifiye ettikleri bir yöntemi vardır. Yöntemlerin çoğunda esas olan, preparatların birkaç gün yaşlandırıldıktan sonra, enzimlerle proteinlerin sindirilmesi ve DNA boyalarıyla boyanmasıdır. En fazla kullanılan yöntem tripsinle muamele edilip Leishman boyasıyla boyamadır.

Uluslararası anlam birliğini sağlamak amacıyla bir kodlama sistemi kullanılır. Sırasıyla, bandın adı, boyanmadan önce ne ile muamele edildiği ve kullanılan boyaya yazılır.

GTL: Tripsin uygulanmış ve Leishman ile boyanmış G bandı

GAG: Asetil salin solüsyonu uygulanmış ve Giemsa ile boyanmış
G bandı

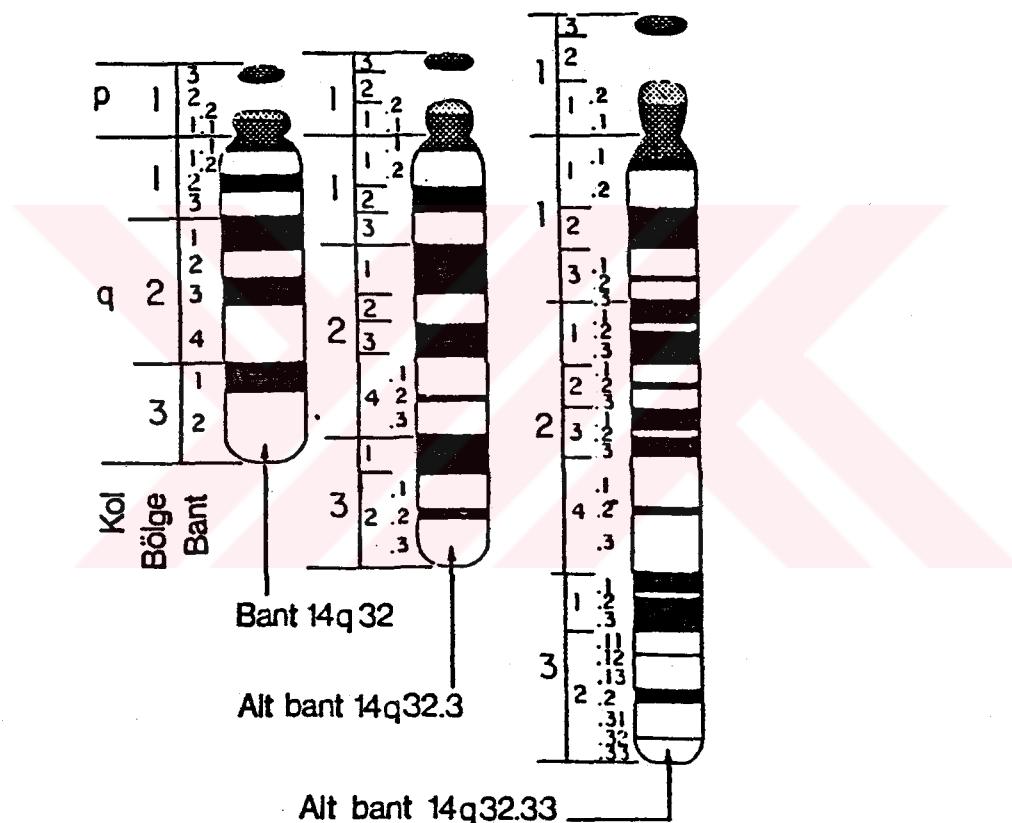
Tablo 2. Bazı majör insan kromozom anomalilerini kesin olarak belirlemek için kullanılan bant örnekleri(65)

Anomali	Bant tipi Q-G-R-C	Bandın neden faydalı olduğu
X-Kromozomu defektleri	+++	Normal X diğer C-grubu kromozomlardan farklı karakteristik bir bant örneğine sahiptir.
Y-Kromozomu defektleri	++	Y-kromozomu normalde uzun kolunun üzerinde parlak bir Q ve C bandına sahiptir.
Trizomiler	+++	Karakteristik bantlama ekstra kromozomu belirler.
Kronik miyeloid lösemilerde 22q-veya Ph kromozomu	+++	22 numaralı kromozom uzun kolunda çok küçük bir banda sahipken 21 numara daha büyük bir banda sahiptir.
Translokasyonlar ve büyük delesyonlar	+++	Kromozom kırık noktaları karakteristik bantlar vasıtasi ile ortaya konabilir.

Küçük terminal delesyonlar ve bazı translokasyonlar	+	R-bandi genellikle üç bölgelerde pozitif banda sahiptir. Kırık noktalarını belirlemek için bu özelliğinde faydalанılır.
Anormal sentromerler	+	Sentromer bölgesinin pozisyonu C-bandi ile belirlenibılır.
Anormal eşleşme veya mayozdaki kromozom yapısı	+++	Bivalentlerin Q ve G bantları karakteristiktir ve somatik kromozomlara benzer, C-bandi sentromer pozisyonunu belirler.
Satellit ve akrosentriklerin kısa kol varyasyonları	++	Flouresans derecesi D ve G kromozomlar üzerindeki polimorfizmi belirler.
Halka ve anormal kromozom yapısı	++++	Karakteristik bantlar normal kromozoma veya normalden sapmaları belirler, C-bandi sentromer bölgesini gösterir.

5.5. "High Resolution" Bant Yöntemi

1975 yılında J.J. Yunis ve arkadaşlarının geliştirdiği bir bant yöntemidir. Bu teknikteki en önemli nokta kromozomların metafaz yerine profaz veya prometafaz evresinde incelenmesidir. Bu erken evrelerde kromozomların bant seviyeleri arttığından (500-2000 bant kadar) metafaz evresinde tek bir koyu bant olarak gözüken bölge, profaz veya prometafaz evresindeki kromozomlarda açıklı koyulu subbantlara ayrılır(27,53,80) (Şekil 5).



Şekil 5. 14 numaralı kromozomun 320 (sol) 500 (orta) ve 900 (sağ) bant seviyelerinde, kol bölge, bant ve altbantların şematik olarak gösterilmesi(80).

B. DÜŞÜK NEDENLERİ

Gebeliğin 20. haftadan önce son bulmasına düşük denir. Ailenin hiç canlı doğumlu yoksa primer, canlı doğumlarının yanısıra düşükler varsa sekonder düşük olarak adlandırılır.

1- ANATOMİK NEDENLER

Jones ve Jones 1953'te çift uterusun düşük sebebi olduğunu ileri sürmüşlerse de(46) unikornis ve didelfis uteruslu birçok kadında başarılı sonuçlar elde edildiği görülmüştür. Uterus anomalilerinin toplumdaki insidansı kesin olarak bilinmemekle birlikte birçoğunda gebeliğin termine ulaşlığı gözlenmektedir. Uterus füsyon ve rekanalizasyonu bulunanarda, düşük görülme sikliğinin yüksek olduğu bildirilmektedir. Fakat Carp ve ark. kendi serilerinde böyle bir artış gözlememişler ve bu grup hastalarda septum rezeksiyonu ya da metroplastinin bir dahaki gebeliğe katkısı bulunmadığını ileri sürmüşlerdir. Uterus anomalilerinin birinci trimesterdeki missed abortuslar yerine, orta trimesterde canlı fetüs düşüklerine yol açtığı bilinmektedir(14).

Servikal yetmezlik ikinci trimesterde düşüğe neden olan bir diğer anatomik faktördür. Büyük çoğuluğunun etyo-patogenezinde servikal travma yattığından, genellikle sekonder habituel abortus nedeni olarak jinekologların karşısına çıkmaktadır. Seyrek olarak konjenital servikal yetmezlik olguları da bildirilmiştir.

2- ENFEKSİYONLAR

Klamidya, Brucella, sitomegalovirus, toxoplasma rubella, herpes mycoplasma ve listeria grubu mikroorganizmaların düşüğe yol açabildiği öne sürülmektedir. Ancak bu organizmaların düşüğün gerçek sebebi olup olmadığı tartışılmalıdır. Bazı yazarlar, düşük materyalinde belirlenen mikroorganizmaların sekonder enfeksiyona bağlı olduğunu savunmaktadır. Toksoplazma akut fazda sporadik düşüklerle neden olmakla birlikte, tekrarlayan düşüklerin nedeni değildir(1,17).

Sitomegalo virus ile ilgili farklı bir düşünce vardır. Bu virus, latent kalıp yeniden aktive olabildiğinden birden fazla düşüğe sebep olabileceği ileri sürülmektedir(17).

3- ENDOKRİN NEDENLER

Gebeliğin devamı için, feto-plasenter ünite steroid biosentezini üstleninceye kadar, gebelik korpus luteumuna gereksinim vardır. Habitual abortus etyolojisinde korpus luteum yetmezliğinin % 0 - % 35 arasında değiştiği iddia edilmektedir. Gebeliğin 7. haftasından önce lutektomi yapılan gebeliklerin hemen hepsinin düşükle sonlandığı ileri sürülmektedir. Korpus luteum yetmezliğinde, üretilen progesteron miktarı düşük olduğundan, fertiliize ovumun implantasyonu için uygun koşulların sağlanmasında yetersiz kaldığı iddia edilmektedir. Korpus luteum yetmezliğine bağlı olan düşüklerin 7-12 haftalar arasında görüldüğü ileri sürülmektedir. Ancak bazı olgularda endometrial histoloji ile serum progesteron düzeyi arasında ilişki bulunmaması, araştırmacılara serum progesteron değeri normal olanlarda endometriyal defekt nedeninin progesteron reseptör yetersizliğine bağlı olabileceğini düşündürmüştür. Bazı olgularda saptanan serum progesteron düşüklüğünün sebep olmaktan çok, trofoblastik dokunun canlılığını yitirmesine bağlı olarak, hCG sekresyonunun ve dolayısıyla korpus luteum fonksiyonunun azalmasına bağlanabileceği iddia edilmektedir(14).

4- İMMÜNOLOJİK NEDENLER

Düşüğün olası immünolojik sebepleri tedavi edilebilirliği düşüncesiyle son yıllarda üzerinde en çok durulan konulardan birini oluşturmaktadır. Günümüze kadar yapılan araştırmalar kesinlik kazanmamakla birlikte başlıca iki mekanizma üzerinde yoğunlaşmaktadır.

1- Antifosfolipid antikorları,

2- Gebelik ürününün, maternal immünolojik reddinden kurtulmasındaki herhangi bir hata. Buna ilave olarak, immun sistemin genetik, endokrin ve psikolojik faktörlerden de etkilenebildiği ileri sürülmektedir.

Antifosfolipid antikorların fetal kayıplara neden olduğu iddia edilmektedir. Antifosfolipid antikorlarının ilk trimester düşüklere neden olup olmadığı ve steroidlerle tedavinin doğruluğunun kanıtlanıp kanıtlan-

madığı kuşkuludur. Bu antikorların ikinci ve üçüncü trimesterdeki fetal ölümlerin nedeni olabileceği düşünülmektedir.

Bazı yazarlar, antifosfolipid antikorların kalıtsal tromboz eğilimi varlığında düşüğe neden olabildiğini öne sürmektedir. Bununla birlikte pek çok otoimmun hastalık poliklonaldır. Buna bağlı olarak antifosfolipid antikorların yanısıra, başka antikorların da düşüğe neden olabileceği ileri sürülmektedir(14).

Gebeliğe İmmün Yanıt; uzun zamandır, düşüklerin immün atılımın bir çeşidine bağlı olduğundan şüphelenilmekteydi. Fetal allograftın başarısı anne immün yanıtının baskılanmasına dayanmaktadır. Bu düşünceden yola çıkarak pek çok araştırma trofoblastlar üzerinde yoğunlaştırılmıştır. Diğer taraftan düşük, embriyo veya trofoblast üzerindeki immün bir ataktan dolayı da olabilir(14).

Normal bir gebelikte, anneden farklı bir antijenik yapıya sahip olan feto-plasenter ünite, plasental villiyi kaplayan sinsityotrofoblast hücrelerinin aracılık etmesiyle, maternal immün sistemle doğrudan bir ilişki içeresindedir. Bu direk temasa rağmen, fetusun immünlolojik olarak reddedilmemesi aşağıdaki 4 ana mekanizma ile açıklanmaktadır(14,89).

1- Plasenta ve fetus anneden non-toksik ve belki de koruyucu yanıtlar oluşturan major histokompatibilite kompleksleri (MHC) ve diğer antijenleri alır(14).

Habitual abortus saptanan çiftlerde bazı yazarlar, iki veya daha fazla HLA paylaşımı gözlemişlerdir. Bu görüşü reddeder nitelikte çalışmalar da vardır. HLA paylaşımı görülen ailelerdeki düşüklerin, HLA antijene bağlı resesif halde bulunan bir letal genin, aktif duruma geçmesiyle ilgili olabileceği iddia edilmektedir.

2- Maternal antipaternal antilökositotoksik antikorlar; normal bir gebelik durumunda trofoblast antijenlerine karşı oluşan lökositotoksik

antikorlar ile blastokistin tanındığı ve koruyucu immün mekanizma yolu ile gebelik ürününün atılımının engellendiği ileri sürülmektedir. Maternal antipaternal antilökositotoksik antikorların, farklı maternal ve paternal HLA varlığında oluştugu iddia edilmektedir. Bloke edici antikorlar koruyucu etkisi olduğu ileri sürülen diğer antikorlardır. Bunlar, maternal lenfositlerin paternal lenfositlere karşı artan immun yanıtlarını bloke ederler.

3- Lenfokinler ve büyümeye faktörler; plasental hücrelerin büyümeyi artıırlar. Lenfokin ve büyümeye faktörlerinin, T ve B hücrelerinin proliferasyonu, supressör lenfositler ve antikor üretimi için gerekli olduğu düşünülmektedir.

4- Lokal supressor faktörleri; supressör T hücreleri, lenfosit alt gruplarından biri olup, plasma hücrelerinin IgG yapımını baskılar. Supressör T hücreleri normal gebeliklerde desiduada bulunurlar. Spontan abortslarda, bu hücreler desiduada gözlenmemiştir(26). Desiduada saptanan progesteron, gebeliğe özgü B₁ glikoprotein ve erken gebelik faktörünün de immün sistemi baskıladığı ileri sürülmektedir.

5. GENETİK NEDENLER

İnsanlarda kromozom anomalilerinin bulunmasından kısa bir süre sonra düşüklerde de kromozom analizi yapılmaya başlanmıştır. Yayınlanan ilk patolojik bulgu, Penrose ve Delhanty tarafından 1961 yılında 44 yaşındaki bir kadının 4. ayda yaptığı düşükte gözlenmiştir. Sözü geçen fetüsün kültüre edilen hücrelerinde incelenen bütün metafazlarda 69, XXY triploid kromozom seti bulunmuştur.

Literatürde, bunun dışında pekçok araştırmacının yayınladıkları kromozom anomalili tek spontan düşük vakaları mevcuttur. Yayınlanan vakalarda E monozomisi, A₁ monozomisi, E₁₆ ve A₃ trizomileri, 46, XY/69, XXY mozaikleri, 45, X0 kromozom anomalileri gözlenmiştir.

1963'ten bu yana yayınlanan pekçok seride tesbit edilen kromo-

zom anomalileri % 2'den % 64'e kadar oldukça değişken bir yelpaze çizmektedir.

İndüktif düşüklerde kromozom tayini, ilk olarak indükte düşüğün serbest olduğu Japonya'da Makino ve arkadaşları tarafından yayınlanmıştır. Daha sonraları, birçok araştırmacıyla ait seriler bildirilmiştir. Ayrıca indükte düşüklerde kromozom analizleri, spontan düşük serilerini kontrol amacıyla ile de yapılmıştır. Bu grupta bulunan kromozom anomali yüzdesi yenidoğandaki değerlere yakın olarak bildirilmiştir(18).

Arka arkaya düşük yapan aileler vardır. "Habitual" repeated "recurrent" ya da "multipl" abortus diye adlandırılabilen bu durumdan çeşitli nedenler sorumludur. Son 25 yıldır tekrarlayan düşüklerin bir kısmından kromozom anomalilerinin sorumlu olup olmadığı sorusu ortaya çıkmıştır. Düşük materyalinin karyotiplenmesi oldukça zordur. Çünkü kürete edilen plasental doku sıklıkla maternal dokuya kontamine durumdadır, kültürlemek istenen düşük materyali genellikle nekroza uğradığından kültürde üretmek zordur. Bu nedenle kromozom anomalilerinin gerçek prevalansı, ileri sürülen % 50'den çok daha farklı olabilir. % 22 ve hatta % 8'lere kadar düşük prevalans değerleri ileri sürülmüştür. 8. haftadan önce görülen düşüklerde kromozom anomalilerinin insidansı % 14-16 gibi düşük oranlarında belirtilmiştir(14,39).

Saptanan anomalilerin % 49'undan fazmasını otozomal trizomiler oluşturmaktadır. Hemen hemen % 20'si seks kromozom anöploidelir, % 19'undan fazlası poliploidiler, % 3,8'i yapısal anomaliler (dengesiz resiprok ya da robertson translokasyonlar), % 3,2'si miksploidilerdir (Tablo 3). 13, 18, 21, 22 ve X kromozomlarının trizomileri hariç diğer otozomal trizomilerin hemen hepsi embriyonik gelişmeye imkan vermemektedir. Trisomi 16 ise düşüklerde oldukça sık görülmekte ve embriyonun 2 mm'ye kadar büyümeye olanak sağlamaktadır. Triploid abortuslar, boş bir keseden, anomalileri olan bir embriyoya kadar farklı derecede morfolojik özellik gösterirler.

Tablo 3. Düşüklerde Görülen Kromozom Anomalileri ve Sıklığı

Kromozom Anomalisi Tipi	Sıklığı %
Otozomal trizomi	49
Seks kromozom monozomisi	20
Poliploidiler	19
Yapısal Anomaliler (Dengesiz resiprok ya da robertson translokasyonlar)	3,8
Miksploidiler	3,2
Digerleri	5

Genetik nokta mutasyonları, normal bir geni değiştirip letal hale getirme eğilimlerinden dolayı düşüklerin sebebi olabilirler. Bu durumda letalite 2 şekilde meydana gelebilir.

1- Yaşamla bağdaşamayacak kadar ciddi anomalilere sebebiyet vererek,

2- Annenin immün sisteminin tanımadığı bir antijenik yapı kodlayarak.

Faredeki T kompleksi 17 no'lu kromozom üzerindedir ve iki inversiyon içerir. Farenin MHC kompleksi T inversyonunun tam ortasında yer alır. Bu inversyonun, erkek germ hücreleri yoluyla oldukça fazla oranında transmisyonu sebep olan, segregasyon bozucularıyla ilişkisi vardır. Homozigot T/T embriyolar nöral tüp ve notokord düzensizlikleriyle 10,5. günde in utero ölmektedir. Heterozigotlarda ise kuyruklarında bir kısalma dışında herhangi bir anomali yoktur. Letal genlerin özel bir H-2 haplotipiyle (=farenin MHC'si) ilişkili olabileceği ve linkage disequilibrium şeklinde kalıtıldığı iddia edilmektedir. Gill (1983) benzer letal genlerin insanlarda da olduğunu ileri sürmektedir(37). Belli bir HLA tipine olan homozigotlukla, belli letal genlerin linkage disequilibrium şeklinde kalıtıldığı ileri sürülmektedir. Amos ve ark. belli HLA haplotipleri ve spina bifida arasında bir ilişki tanımlamışlardır. Ayrıca Amos HLA haplotiplerinin üçüncü ve dördüncü jenerasyonlara yüksek oranda geçtiğini göstermiştir. İnsanlar

büyük bir olasılıkla T genlerinin çoğuna sahiptir. Fakat şu ana kadar letal genlerin hiçbirini insanlardan isole edilememiştir(14).

C. TEKRARLAYAN DÜŞÜKLERİ OLAN ÇİFTLERDEKİ SİTOGENETİK BULGULAR

Penrose ve arkadaşları (1960) 2 düşük, 2 Down sendromlu çocuk ve bir de normal çocuğu olan 15 ve 21 nolu kromozomlar arasında dengeli robertson tipi translokasyona sahip bir kadın bildirmiştir. Forzman ve Lehman (1961) bir yıl sonra babası 21 ve 22 nolu kromozomlar arasında dengeli robertson translokasyon taşıyan, 3 Down Sendromlu çocuğu ve 5 düşüğü olan bir çift yayınlamışlardır(80).

Kromozom anomalilerinin tekrarlayan düşüklere sebep olabileceğini düşünen bazı araştırmacılar, sık düşük yapan kadınları ve bunların kocalarını sitogenetik yönden incelemiştir.

İki ya da daha fazla spontan abortus hikayesi olan çiftlerin sitogenetik analiz sonuçlarını ilk bildiren Schmid'tir. Schmid (1962) 10 çiftten oluşan serisinde, yalnız bir erkekte şekil anomalisi tespit etmiştir. Yazار bulduğu G kromozomunun kısa kolunun uzaması halini bir translokasyon olarak kabul etmiş ve düşüklerin sebebinin buna bağlamıştır(18).

Schmid'in çalışmasını, tekrarlayan abortus hikayesi olan çiftler üzerindeki bir seri sitogenetik araştırma izlemiştir. Araştırma için kullanılan kriterler seriden seriye farklılıklar göstermiştir. Vaka seçiminde tek düşüklü veya iki ya da daha çok düşüklü çiftlere yer verilmiştir. Bazı çalışmalarla yaşayan ve malformasyonlu çocuk veya ikisinden birine sahip çiftler de dahil edilmiştir. Bundan başka örnek sayısı 7 gibi küçük bir sayıdan (Gabriel Khudr) 1068 çifte (Fryns ve arkadaşları 1984) ve hatta 2136 çifte (Bourroillou ve arkadaşları 1986) kadar geniş farklılıklar göstermiştir(11,35,50). Bazı çalışmalarla da her tip kromozomal anomali araştırılırken bazlarında da sadece Xkromozomu anoplodileri araştırılmıştır(43,48,65,72).

1. Çiftlerdeki Kromozom Anomalilerinin Sıklığı ve Tipleri

Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde yapılan araştırmalarda kromozom düzensizliklerinin, farklı oranlarda bulunmasına rağmen, ilk sırayı dengeli translokasyonlar almakta, bu sırayı inversyon ve seks kromozomu mozaikizmi izlemektedir. Tablo 4'te değişik araştırcılara ait sitogenetik çalışmalarında tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde major anomalii görülmeye sıklığı verilmektedir. Major anomalii görülmeye sıklığı seriden serise değişmektedir. M.De Braekeleer ve T.N.Dao'nın 1990'da yayınladıkları 22.199 çifti içeren ve tekrarlayan düşüklerle ilgili yayınların derlenmesiyle oluşan en büyük seride, major kromozom anomalii sıklığı % 4,7 olarak bildirilmiştir. M.De Braekeleer ve T.N.Dao major kromozom anomalisinin varlığı ve dağılımı ile gebelik kaybının tipi arasında istatistiksel olarak belirli bir fark bulamamışlardır. Kromozom anomalilerinin spontan düşüklerin sayısına ($1,2 > 3$) göre dağılımının, spontan düşüklerin sayısı fazla bile olsa, inversyon, seks kromozom anöploidisi ve ekstra kromozom görülmeye sıklığında bir artış göstermediğini, oysa robertson ve resiprok translokasyonların insidansı ve düşüklerin sayısı arasında bir korelasyon olduğunu ileri sürmüşlerdir. Yazarlar, major kromozom anomalisinin dağılımı ile normal canlı doğumlarının bulunup bulunmaması yönünden istatistik olarak belirgin bir fark bulmadıklarını bildirmiştir(8).

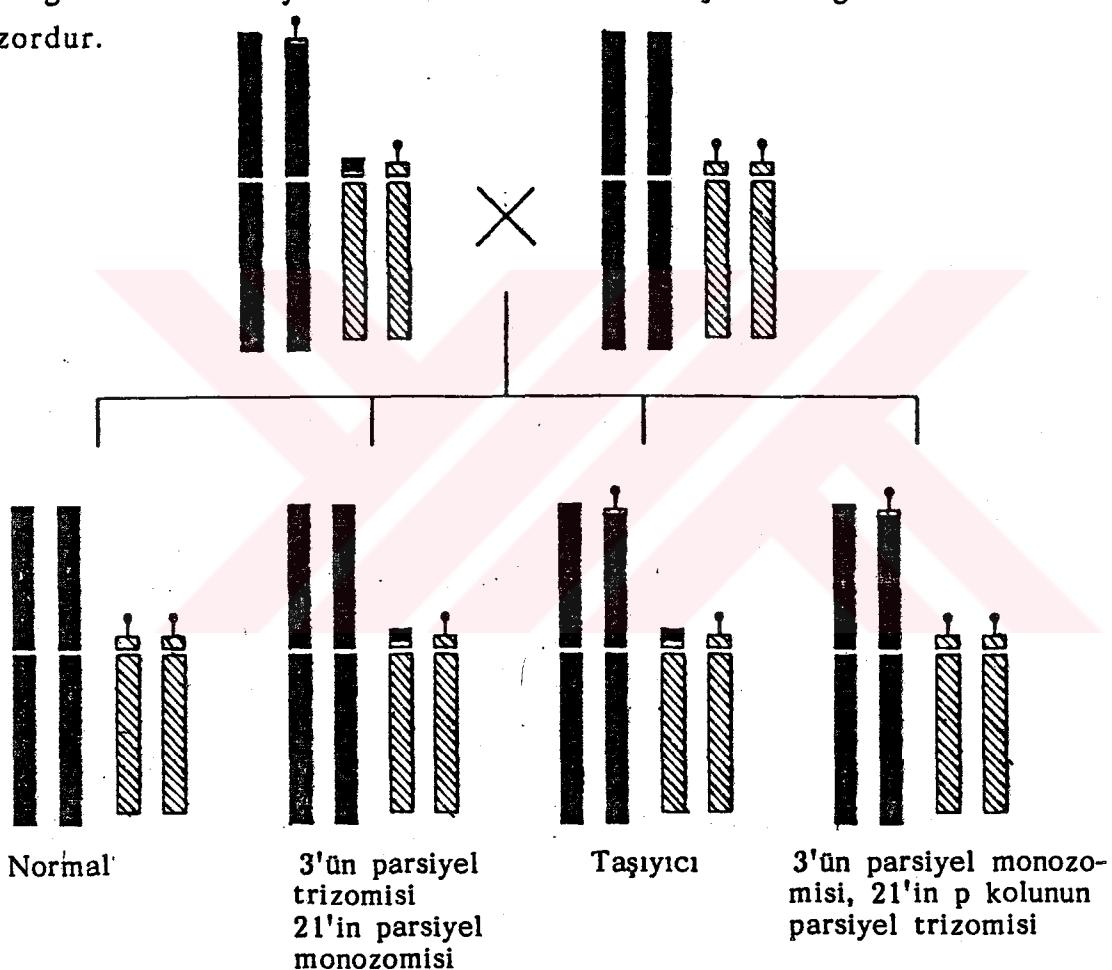
Taşıyıcının cinsiyetine bağlı olarak, eşit olmayan kromozom anomalii dağılımı iddia edilmektedir. Kadınların translokasyon (resiprok ya da robertson tipi), inversyon ve ekstra kromozom taşıyıcısı olmaya daha meyilli olduğu iddia edilmektedir. Eşler arasındaki düzensiz dağılımin bir açıklaması olarak da, diğer hayvan cinslerinde olduğu gibi insanlarda da dişilerde fertilité ile bağdaşabilen kromozom yapı anomalilerinin erkeklerde steriliteyle ilişkili olabileceği ileri sürülmektedir(21).

Tablo 4. Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde sitogenetik araştırma yapan değişik yazarlar-a
ra ait sonuçlar

Referanslar	Çalışılan Çift Sayısı	Anomali %
Bağcı ve ark.(1989)	87	2,2
Başaran ve ark.(1987)	339	12,4
Bhasin ve ark.(1973)	21	9,5
Bortotto ve ark. (1980)	145	7
Bourrouillou ve ark. (1986)	2136	4,31
Byrd ve ark. (1977)	55	12
Campana ve ark. (1985)	5445	9
Castle ve ark. (1988)	688	6,83
Chapella De La A ve ark. (1979)	50	2
Davis ve ark. (1982)	100	8
Faed ve ark. (1980)	37	16
Fryns ve ark. (1984)	1068	5,5
Heritage ve ark. (1978)	37	8
Holzgreve ve ark. (1984)	144	1,4
Kajii ve ark. (1978)	391	19
Kardon ve ark. (1980)	50	0
Kaosaar ve Mikelsaar (1973)	28	0
Kim ve ark. (1975)	50	8
Lauritsen J.G (1976)	525	0,76
Mameli ve ark. (1984)	50	8
Mennuti ve ark. (1978)	34	14,7
Neu ve ark. (1979)	31	3,3
Nordenson ve ark. (1981)	20	0
Papp ve ark. (1974)	14	7
Sachs ve ark. (1985)	500	10
Schwartz ve ark. (1983)	164	6,7
Sider ve ark. (1988)	232	8
Simpson ve ark. (1982)	112	0,8
Soh ve ark. (1984)	35	1,4
Stoll ve ark. (1981)	122	6,55
Stenchever ve ark. (1977)	28	23,9
Stray Pederson ve ark.	195	1,5
Subrt ve ark. (1980)	115	7,8
Toth ve ark. (1984)	118	3,39
Üçsel ve ark. (1990)	50	12
Tsenghi ve ark. (1976)	77	6,49

2. Tekrarlayan Düşükleri Olan Çiftlerde Görülen Kromozom Anomalileri

2.1. Resiprok Translokasyonlar: İki non-homolog kromozomun segmentleri arasında gerçekleşen parça değişimidir (Şekil 6). Resiprok translokasyonlar genelde fenotipik anomalisi ve genetik materyal kaybına sebep olmazlar. Bireylerdeki translokasyonun varlığını kişiler üreme yaşına gelene kadar veya kromozom anomalili bir çocuk doğana kadar bilmek zordur.



Şekil 6. Dengeli resiprok translokasyon taşıyıcısının normal bir kişiyle evliliğinden olabilecek çocukların olası genotipleri

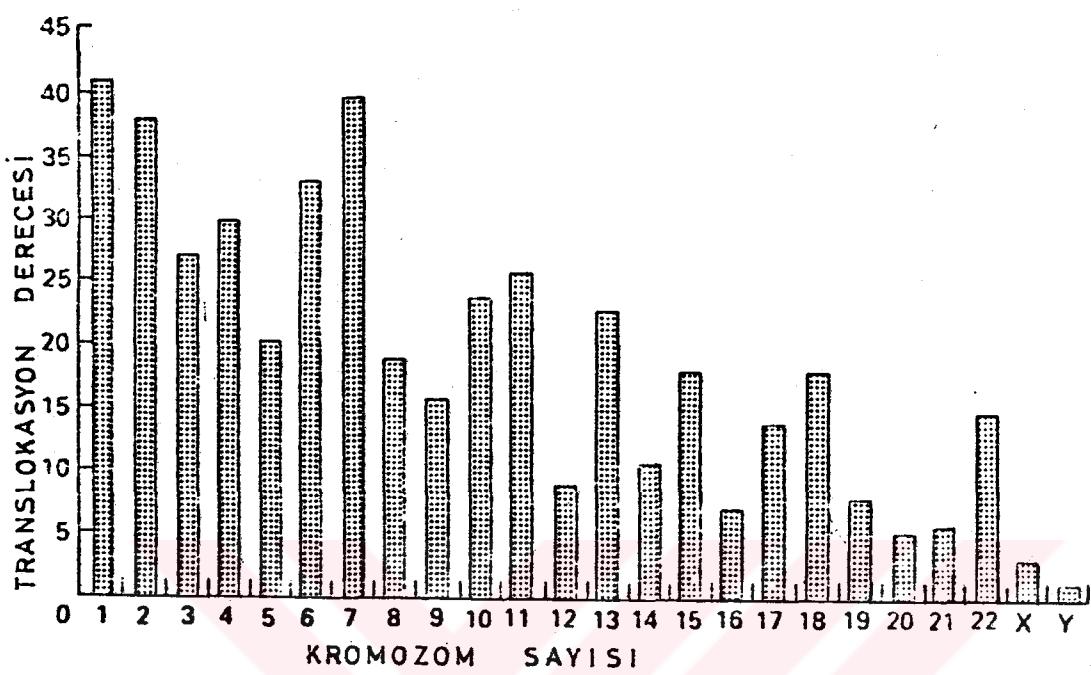
Mayoz sırasında heterozigot translokasyon en az 4 tip gamet üretir. Gametlerin ikisi genetik olarak dengeli, diğer ikisi dengesizdir. Genetik dengeli olanlardan biri kromozom yapısı olarak normaldir. Diğer dengeli gamet ise yeniden düzenlenmiş kromozomları içerir. Bu ikisinin normal

bir gametle fertilize oldukları düşünüldüğünde, birincisi fenotip ve karyotip yönünden normal bir fetus oluşturur, ikincisi taşıyıcı ebeveynlerde olduğu gibi transloke heterozigot bir fetus oluşturur.

İki dengesiz gamet, fertilizasyonda yer alacak olursa, parsiyel monozomali ve trizomili zigot oluşur, bu hataların varlığında da gebelik bir spontan abortus veya ölü doğumla, ya da multipl malformasyonlu bir canlı doğumla sonlanır. Fraccaro ve arkadaşları (1980) ve Iseilus ve arkadaşları (1983) aynı translokasyona sahip [$t(11\ q; 22\ q)$] ailelerde yaptıkları çalışmalara dayanarak spontan abortus ve parsiyel monozomili ve trizomili canlı doğumların oranlarını sırasıyla % 27,5 ve % 5,6 olarak bildirmiştir(34,45).

Transloke heterozigotlarda infertilite ve subfertilite daha sık yayınlanmıştır. Çiftin her ikisinde de aynı translokasyon varlığında sterilitasının artacağı bildirilmiştir. Aynı ailede, bazı transloke heterozigot erkeklerde bu durum sterilizasyon etkeni olarak görüldüğü halde, niye benzer translokasyonlara sahip diğer erkeklerin fertil olduğuna dair hiçbir yeterli açıklama yapılamamaktadır. Dengeli translokasyonlu subfertil erkekler ve normal karyotipli subfertil erkeklerde yapılan, sperm sayısı motilite ve morfoloji çalışmalarında da kayda değer bir fark saptanamamıştır(20).

Tharapel ve arkadaşlarının (1985) toplam % 2,9 major kromozom anomali tespit ettikleri serilerinde resiprok translokasyon oranı % 1,4 olarak bildirilmiştir. Şekil 7'de görüldüğü gibi resiprok translokasyona en çok uğrayan kromozom 1 numaradır. 1 nolu kromozomu 7 ve 2 takip etmekte, bundan sonra en fazla etkilenenler ise 6, 4, 3 ve 11 olarak bildirilmektedir. Yazar resiprok translokasyona sık oranda katılan kromozomların kırılma yaşlarının (break-age) ve birleşmeye yatkınlıklarının buna neden olduğu görüşünü savunmaktadır(80).



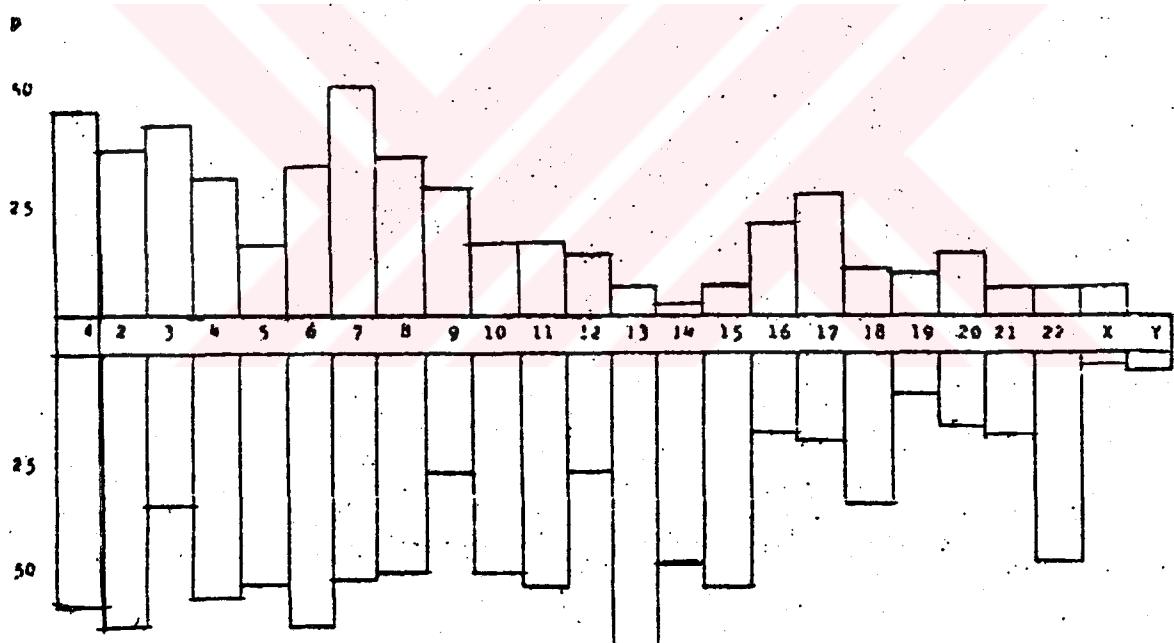
Şekil 7. Resiprok translokasyona katılan kromozomların sıklığı(80)

Tablo 5 : Yenidoğanlarda ve tekrarlayan hamilelik kayipları olan çiftlerde görülen kromozom aberasyonlarının sıklığı(8)

		Hamilelik Kayipları				Yenidoğan	
Kromozom anomalileri	Çalışılan Olgı Sayısı	Anormal Olgı Sayısı	%	Çalışılan Olgı Sayısı	Anormal Olgı Sayısı	%	
Resiprok T	36620	460	1.3	59514	51	0.085	
Robertson T	33.442	198	0.6	59514	55	0.092	
İnversiyon	33.442	65	0.2	59514	7	0.012	
Seks krom. anöp.							
XXY	16692	1	0.006	36855	39	0,105	
XYY	16692	7	0.05	36855	33	0.082	
XO	16692	0	0.00	26659	23	0.008	
XXX	16692	18	0.1	22659	23	0,101	
Ekstra krom	33442	11	0.03	59514	13	0.023	

T.translokasyon, krom, kromozom, anöp. anöploidî

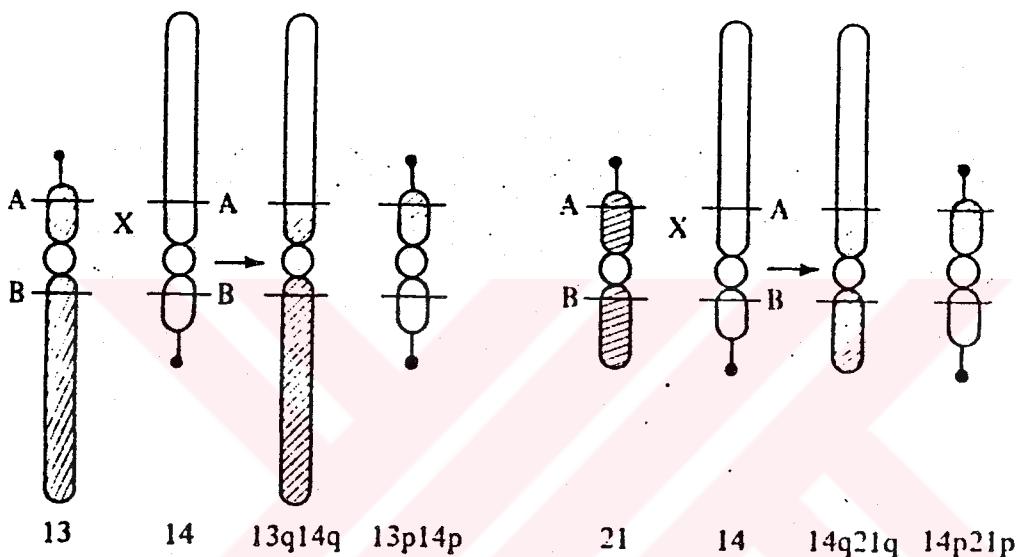
M.De Braekeleer ve T.N.Dao'nun yayınlarında % 1,3 oranında resiprok translokasyon bildirilmiştir. Bu oran kontrol amacıyla canlı doğanlarda yapılan sitogenetik analizlerde saptanandan 15 kat fazladır (Tablo 5). Resiprok translokasyonlarda yer alan kromozomların sıklığı, büyük varyasyon göstermiştir. Şekil 8'de resiprok translokasyona katılan kromozomlar ve bunların kollarına göre dağılımı gösterilmektedir. Yazalar, yaptıkları istatistiksel analizlerde tüm kromozomların kollarının translokasyona katılabildiğini, fakat 2p, 5q, 7p, 7q, 12q, 13q, 17p, 18q ve 22q gibi bazılarının öncelikli olarak olaya katıldığını bildirmektedirler.



Şekil 8. Resiprok translokasyona katılan kromozomların kollarına göre dağılımı(8)

2.2. Robertson Translokasyonlar (Merkezde Birleşme): İki homolog veya non-homolog akrosentrik kromozomun sentromerde birleşmesiyle

oluşurlar. Robertson translokasyonlar tüm akrosentrik kromozom çiftleri arasında meydana gelebilirler (Şekil 9). Mayotik dağılım ve sonuçları homolog veya non-homolog robertson translokasyona göre değişebilmektedir.



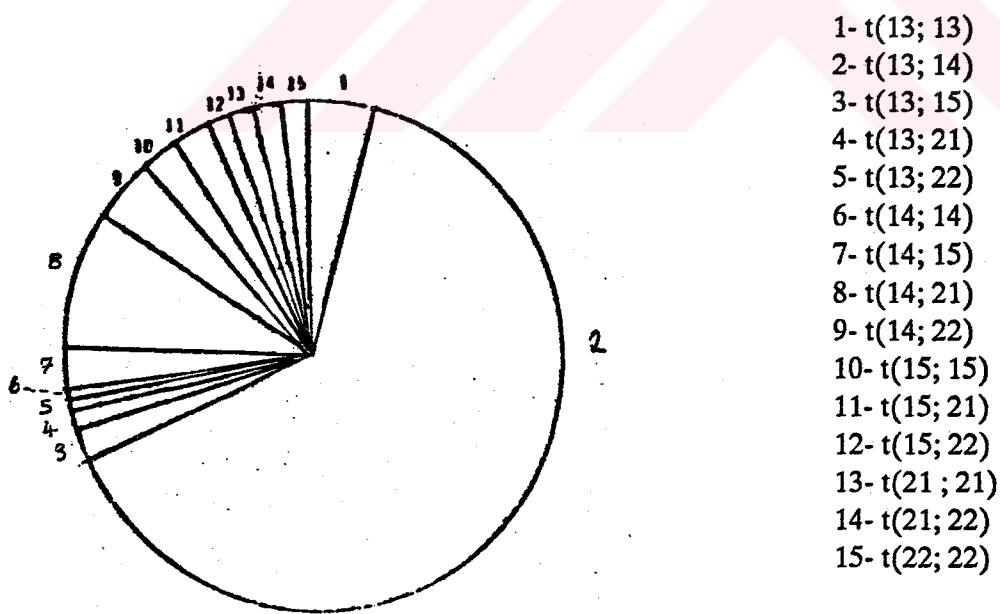
Şekil 9. Robertson Translokasyonu $t(13q; 14q)$ $t(14q; 21q)$

Homolog robertson translokasyon; özel bir durumu anlatır. Mayoz sırasında böyle bir birey iki tip gamet üretir. Bunlardan biri $t(21;21)$ kromozomunu içerir, diğeri 21 no'lu kromozomu içermez. Gametler normal kromozom 21 taşıyan bir gametle fertile olursa, zigot kromozom 21 için trisomik veya monozomik olacaktır. Trizomi 21 fetuslar canlı doğumla sonlanabilirken, monozomi 21 fetuslar ise spontan düşükle sonlanır. Genelde homolog robertson translokasyonu taşıyan çiftlerin canlı doğumlarının tamamı kromozomal olarak anormaldir. Buna rağmen, bu durumun istisnaları da mevcuttur. Palmer ve arkadaşları (1980) homolog robertson translokasyonlu $t(22q;22q)$ annenin dengeli translokasyon taşıyıcı kız çocuğu doğurduğunu bildirmiştir. Bu beklenmedik sonuç kromo-

zom 22 için nullisomik olan spermle fertile olma veya zigottan anafaz safhasında ilave kromozom 22'nin erken postzigotik kaybıyla açıklanabilir(62).

Mayoz sırasında non-homolog robertson translokasyon taşıyıcısı eş dağılımlı 6 tip gamet üretir. İki tanesi genetik olarak dengelidir ve normal gametlerle fertile olduğu düşünülürse, normal veya dengeli transloke karyotipli zigotlar oluşur. Kalan dört gamet genetik olarak dengesizdir ve normal bir gametle fertile olduklarımda dengesiz karyotipli (trizomi 14, monozomi 14 trizomi 21 ve monozomi 21) zigotlar oluşur. Bunların içinden trizomi 14, monozomi 14 ve monozomi 21 ve trizomi 21'lilerin büyük kısmı uterus içinde ölü ve gebelik kaybına sebep olur. Trizomi 21'lilerin az bir kısmı Down Sendromlu olarak canlı doğar(79).

Robertson translokasyonun, tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde % 0.59 oranında görüldüğü bildirilmiştir(8).



Şekil 10. Tekrarlayan düşük yapan çiftlerde robertson translokasyonu'nun kromozomlarda görülmeye sıklığı

En sık rastlanan robertson translokasyon tipi % 64.3 ile t(13q;14q)'dur. Bunu % 7.7 ile t(14q;21q) izler. t(14q;21q) biraz önce de anlatıldığı gibi Down sendromlu canlı doğumlardan da sorumludur. Robertson translokasyonları; tekrarlayan düşükler bakımından incelenmekte olan çiftlerde, yenidoğanlara oranla 6 kez daha sık bulunmuştur (Tablo 5).

2.3. İversiyonlar: Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde inversiyonlar % 0.19 oranında rastlanmıştır. Bu rakam yenidoğanlardaki verilerle kıyaslandığında 26 kat fazladır. Prometafaz bantlama (high, resolution) teknikler kullanılmadan bazı inversiyonların saptanması oldukça güçtür. Yenidoğanlar üzerindeki sitogenetik çalışmaların çoğunuğu bantlama yapılmadan gerçekleştirildiğinden, yenidoğanlarda bildirilen inversion sıklığının olduğundan daha az bulunmuş olabileceği ileri sürülmektedir(8).

Parasentrik veya perisentrik inversyonlu heterozigot bireyler genelde fenotipik olarak normaldir. Fakat mayoz sırasında özellikle ters dönmüş segment büyük ise kromozomal anomalili parça homolog parçalarla birleşebilir. Mayoz sırasında ters dönmüş segment karşılığı olan homolog parçasıyla eş olabilmek için ilmik şeklini alır. Birinci anafaza gelindiğinde inversiyondan ötürü yavru hücreler arasında inversyon köprüsü kurulur ve minik bir kromozom ortaya çıkar. Kromatid köprüsü sonra yakopar bir hücreye katılır veya ortada kalarak yok olur. Bölünme bittiğinde 4 çeşit gamet beklenir(78).

- 1- Normal kromatid
- 2- İki sentromerli fakat hem eksik hem de fazla parçaları içeren kromatid
- 3- Eksik asentrik parça
- 4- İversiyon kromatidi

Fertilizasyonda yer alan bu tür gametlerin dengesiz zigotlar oluşturduğu, bunun sonucu olarak da, dengesiz zigotlarla meydana gelen gebeliklerin spontan abortus veya malformasyonlu canlı doğumlarla sonuçlanıldığı ileri sürülmektedir(79).

Tekrarlayan düşüklerde kromozom 9'un perisentrik inversiyonun [inv (9)] rolü hâlâ tartışmalı bir konudur. Inv(9)'un bazı ailelerde tekrarlayan düşüklerle ilgili olduğu görülmeye rağmen seçilmemiş, rastgele çiftler serisi üzerinde yapılan çalışmalarla karşılaştırıldığında, Inv(9) ile tekrarlayan düşük arasında bir ilişki görülmemiş ileri sürülmektedir(10,40).

Birçok kromozomda perisentrik inversyon görülmeye rağmen, istatistiksel analizler 2, 5, 7 ve 10 no'lu kromozomların olaya beklenenden daha fazla karıştığını göstermektedir. Bununla birlikte, malformasyonlu çocuk doğumuna yol açan perisentrik inversyonlar nadir olarak bildirilmektedir. Tekrarlayan düşük yapan çiftlerde birkaç parasentrik inversyon (21 vaka) bildirilmiştir. Parasentrik inversyonların 1p, 3q, 5q, 7p, 7q, 11q, 13q ve 14q kromozom kollarını kapsadığı yayılmıştır(8).

2.4. Ekstra Kromozomlar: Normal 46 kromozoma ilave olarak görülen ekstra küçük kromozomlardır. Orijinleri ve özellikleri birçok olgu da bilinmemektedir. Morfolojik olarak değişik boyutlarda ve şekillerde meydana gelebilirler ve aşağıda yazıldığı gibi görülürler:

1- F grubu kromozomlardan daha küçük metasentrik kromozomlar

2- G grubu kromozomlarından daha küçük, submetasentrik veya akrosentrik kromozomlar

3- Mikroring'ler (= mikro halkalar) veya yuvarlak küçük parçacıklar

4- Küçük C (+) bandlı entrik fragmanlar

İki ucunda satellit taşıyan ekstra kromozomların fenotipik olarak normal veya anormal bireylerde de görüleceği bildirilmiştir. Ekstra kromozomlar, bir aile içerisinde nesiller boyu nakledilebilir ya da de nova olarak artabilir. Soudek (1979)'e göre ekstra kromozomlar genetik olarak iki ayrı gruba ayrılırlar. Grplardan biri hiçbir fenotipik etkisi olmayan, genetik olarak inaktif heterokromatin içerir. Diğer grup ise yüksek riskli,

genetik olarak aktif ökromatinden oluşur. Soudek'in (1979) yukarıdaki yorumu ekstra kromozomlu bazı bireyler normalken diğerlerinin niye anomal olduğunu açıklayabilir. Normal fenotipli bir bireyde ekstra kromozom varsa bunun genetik olarak inaktif olduğu düşünülmektedir. Bu sebepten, normal bir bireyde veya olası bir spontan abortuslu vakada böyle bir kromozomun varlığının olaya direk sebep olması ve etkimesi konusunda bağlantı kurmak zordur. Ekstra kromozomlar non-disjunction olayları üzerinden hipo veya hiper haploid gametler oluşturabilmek için normal mayoza katılabılır. Hipo veya hiper haploid gametlerin müteakip defalar fertili-zasyona katılması zigotun monozomik veya trizomik olmasına yol açabilir. Bu gibi gebeliklerin bazıları ölü doğum ya da spontan düşükle sonlanır(79).

2.5. Seks Kromozom Anöploidileri: Tekrarlayan spontan düşükler açısından incelenen çiftlerde seks kromozom anöploidisi nadir olarak görülmektedir. Habituel abortuslu çiftler arasında hiç 45,X0 karyotipine rastlanmamıştır. Aslında 45,X0 kromozom konstitusyonuna sahip kadınlar genellikle sterildirler ve primer amenore'ye sahiptirler.

Tekrarlayan hamilelik kaybı araştırılan kadınların % 0.1'inde 47,XXX karyotipine rastlandığı bildirilmiştir(8). Bu oran normal populasyondan görüülenden hiç farklı değildir. 47,XXX'li kadınların hipo ya da hiper haploid gametlere yol açan mayotik non-disjunction bakımından daha yüksek risk içinde olduklarına dair raporlar bulunmasına rağmen(28,54), bu kadınların tekrarlayan hamilelik kaybı bakımından artmış bir risk içinde gözükmedikleri de bildirilmiştir(8).

47,XXX'kadınların büyük kısmı genel populasyonda normal olarak yaşayan denetimsiz ve herhangi belli bir fenotipi bulunmayan bireylerdir. Anormal kromozom yapısına sahip gebelikler nadir olarak bildirilmiştir. Örneğin 47,XXX'li bir kadının Klinefelter ve Down Sendromlu çocukları ve 45,X0 karyotipli spontan abortus vakası yayınlanmıştır.

47,XY karyotipi eşи birden çok hamilelik kaybı yaşamış erkek-

lerde % 0.04 oranında bildirilmiştir. Bu oran yenidoğan çalışmalarında % 0,08'dir. 47,XYY'li kromozom konstitusyonuna sahip olup, anormal karyotipli çocuklara sahip olan erkekler hakkında birkaç yayın mevcuttur. Sandberg ve arkadaşlarının 1961'de yayınladıkları ilk Down Sendromlu gocuğun babasının 47,XYY'li olması ilginç bir rastlantıdır(79).

Multipl düşük hikayeli hastalarda sitogenetik ve klinik araştırmalarla X kromozomunun tesbiti zordur. X kromozomunun anöploid metafazları hakkında pekçok yayın vardır(70,72).

İncelenmiş karyotiplerde rastlanan X kromozom anöploidileri şunlardır(8):

- 45,X/46,XX
- 45,X/45,XX/47,XXX
- 45,X/46,XX/47,XXX/48,XXXX
- 45,X/46,XX/47,XXX/49,XXXX
- 45,X/46,XX/47,XXX/52,XXXXXXXX
- 45,X/46,XX/50,XXXXXX
- 46,XX/47,XXX
- 46,XX/47,XXX/48,XXXX
- 46,XX/48,XXXX
- 46,XX/48,XXXX/49,XXXXX
- 46,XX/48,XXXX/50,XXXXXX
- 46,XX/49,XXXXX

Yukarıda görülen anormal hücrelerin periferik lenfosit hücrelerinde bulunma oranı yaklaşık % 5'tir. Bu kadınların mayotik non-disjunction açısından daha yüksek risk altında oldukları iddia edilmektedir(28,43,54,72). X Kromozom anöploidili hastaların gebeliklerinin düşüğe sonlanma oranı fazlaysa da, başarılı gebelikler sonucu olan canlı doğumlarda kromozomal olarak normal veya anormal çocuklar birlikte meydana gelebilmektedir(72). Down Sendromlu, Klinefelter Sendromlu, Turner Sendromlu ve seks kromozom mozaikleri dahil olmak üzere kromozom

konstitusyonu açısından anormal canlı doğumlar bildirilmiştir(8). X kromozom anöploidileri üzerinde yapılan çalışmaların tümünde multipl düşük-lükler ile kontrol grupları arasında belirgin bir fark gösterilememiştir(65).

Horsman ve arkadaşları (1987) normal karyotipli ve 2 ya da daha fazla spontan düşükülü 104 kadın ile düşük hikayesi olmayan fertil kadınarda oluşan kontrol grubu üzerinde yaptıkları, lenfosit kültürlerindeki X kromozom anöploidileriyle ilgili bir "rapor" yayınlamışlardır. Yazalar, her iki grupta da benzer düzeylerde X kromozom anöploidisi bulmuşlar ve tekrarlayan spontan düşük yapan kadınlar grubunun anöploidili canlı çocuk doğurma riskinin, fertil kadınlardan oluşan kontrol grubunun taşıdığı riskten artmış olduğuna dair herhangi bir veri elde edememişlerdir. Lenfosit kültürlerinde X kromozom anöploid metafazlarının bulunmasının yapısal X kromozom mozaikizmi ile alâkâlı olduğu hakkında da herhangi bir ipucu bulunamamıştır(44).

Hassold ve arkadaşları (1988) 11 tanesi trizomik spontan abortuslu ve 12 tanesi de kromozomal olarak normal spontan abortuslu 23 çift üzerindeki sitogenetik gözlemlerini yayımlamıştır. İki grup arasında seks kromozom anöploidisi yönünden istatistiksel olarak belirgin bir fark bulunamamışlardır(39).

3. Kromozom Heteromorfizmi ve Gebelik Kayıpları

Kromozom heteromorfizmeleri veya polimorfizmeler normal insan karyotiplerinin minör varyasyonlarını temsil ederler. 1, 9 ve 16 no'lu kromozomların büyüklük varyasyonları, 13, 14, 15, 21 ve 22'nin kısa kollarında satellit taşımaları yanısıra Y kromozomunun uzunluk farklılıklarını içe-rir.

Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde otozomal polimorfizmlere daha yüksek sıklıklarda rastlandığına dair birçok yayın vardır(29,31,33,52,66). Bunun yanında, spontan düşük yapan ve yapmayan çiftleri karşılaştırılan diğer çalışmalar otozomal polimorfizmeler ile multipl

düşük riski arasında bir bağlantı olmadığını ileri sürmektedir(40,55).

Y kromozomu bir hayli polimorfiktir ve "kısa Y kromozomları" "uzun Y kromozomları" ve "ters" (=inverted) Y kromozomları'nın var olduğu bilinmektedir.

Eşleri tekrarlayan düşük yapan erkeklerin % 0.07'sinde Y kromozomunun perisentrik inversiyonu görülmüştür. Bu oran yenidoğanlarda yapılan sitogenetik çalışmalarda bulunan inv (Y) sıklığından 3 kat fazladır. Bernstein ve arkadaşları (1986) Güney Afrika'daki yerliler üzerinde yaptıkları araştırmalarında, erkek populasyonunun perisentrik inversyon taşıyıcısı olduğunu bulmuşlar, fakat bu erkeklerin üreme kabiliyetleriyle ilgili herhangi bir bozukluk gösterememişlerdir(5).

Y kromozomunun uzunluğuyla ilgili varyasyonlar, uzun kolun distal kısmında yer alan heterokromatin bölgesinden ileri gelmektedir. Yq(+) kromozom yapısının fetal kayıp riskini artttırdığını iddia eden pekçok araştırma yayınlanmıştır(60,64,87). Bunun yanında Y kromozomunun büyülüğu ile abortus riski arasında herhangi bir ilişki olmadığını ileri süren yayınlar da vardır(86).

Genest ve Genest (1985) "uzun", "kısa", "normal" Y kromozomları taşıyan ataları 17. yüzyılda Fransa'dan Kanada'ya göç eden 4 köklü aile üzerinde çalışmıştır. Yq+ kromozom konstitüsyonuna sahip olan bir ailenin erkeklerinde yüksek, düşük insidansı bildirmiştir, bunun aksine erkekleri yine Yq+ kromozom konstitüsyonuna sahip diğer bir ailedede ise düşük sıklıkta abortus gözlemlerdir(36). Erkekleri kısa Y kromozomu (Yq-) taşıyan ailedede herhangi bir ters etki bildirmemişlerdir(30,58). Tüm bu sonuçlardan yazar, tüm Yq+ kromozomlarının özdeş olmadığını ve bazı Yq+ kromozom konstitüsyonlarının tetusun canlılığını etkileyebileceğini iddia etmektedir(36).

Kromozom 9'un C band çalışmaları sonucunda, tekrarlayan düşüklü grupta, kontrol grubuna oranla 9qh+ bulgusunun fazla olduğu bil-

dirilmiştir(33,52). Kromozom 9'un sekonder konstriksyon bölgesinin birinci mayozda aktif olduğu ve bu durumdan dolayı boyut ve pozisyon değişikliklerinin fetusun canlılığının azalması ve gelişiminin bozulmasıyla ilgili olabileceği ileri sürülmektedir(29,33,52). Polimorfik bölge varyantları taşıyanlarda genetik seyir sorunu tartışılmaktadır(52). C-bant heteromorfizmlerinin ölçümü için standart bir metod geliştirilemediğinden literatür bulgularının değerlendirilmesi de oldukça güçtür(29).

Düşükler ve heteromorfik bölgeler arasında eğer bir ilişki varsa; bunun ilerde repetatif dizilerin fonksiyonlarının anlaşılmasıyla birlikte açığa çıkacağını ümit etmekteyiz.

4. Frajil Bölgeler ve Tekrarlayan Spontan Abortuslu Çiftler

Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde sitogenetik bulgu yüzdesi yaklaşık % 5 olarak bildirilmiştir. Yapısal kromozom anomalisi taşımayan olgular, artmış kromozom instabilitesi gösterebilirler. Higgins ve Palmer (1987) tekrarlayan düşüklerin olan çiftlerin lenfosit kültürlerinde anlamlı olarak fazla sayıda tek hücre translokasyonları gözlemiştir(42). Turleau ve arkadaşları ise spontan kromozom kırıklarında farkedilir bir artış gözlemişlerdir. Kalıtsal bir frajil bölge taşıyan bireylerin fetal ölüm riski taşıyıp taşımadıkları halen bilinmemektedir(68).

Hecht ve Hecht (1984) belirli bazı frajil bölgelerin mayozda kırılma eğilimi gösterebileceğine dair bazı kanıtlar ileri sürmüşlerdir. Bununla birlikte, daha yeni iki çalışmada dengeli resiprok translokasyonlardaki kırılma noktaları ile frajil bölgeler arasında anlamlı bir ilişki bulunduğu gösterilememiştir(13,24).

Schlegelberger ve Gripp aphidicolinle indüklenen sık frajil bölgelerin, tekrarlayan düşükleri olan çiftlerdeki dağılımını incelemiştir. Çalışma sonuçlarını değerlendirdiklerinde kontrol grubuya karşılaştırıldığında, tekrarlayan düşükleri olan grupta fazla oranda frajil bölge tespit etmişlerdir. Kontrol grubundaki kadın ve erkekler arasında bir farklılık

görülmezken, çalışma grubundaki kadınlarda erkeklerle nazaran fazla sıklıkta gap ve kırıklar gözlemişlerdir. Yazarlar, düşük grubunda tercihli olarak görülen belirli bir frajil bölge bildirmemişlerdir(68).

Düşük yapan çiftlerde gözlenen kırık oranı artışının bilinmeyen ekzojen faktörlerin etkisiyle meydana gelmiş olabileceği düşüncesi gözden çıkartılamaz. Tekrarlayan spontan düşük problemi olan çiftlerin en azından bir kısmında, aphidicolin ile induklenen frajil bölgelerin sıklığının artlığıyla ilgili bulguların açıklanabilmesi için frajil bölge ekspresyonunun moleküler mekanizmaları hakkında daha fazla bilgiye ihtiyaç vardır.

5. Tekrarlayan Düşükler ve Genetik Danışma

Multipl gebelik kayıplı çiftlerin eğitilmesi açısından obstetrisyen ve genetikçi tarafından bu gruba genetik danışma verilmesi gereklidir. Tekrarlayan düşük olayları aileyi, özellikle kadınları oldukça fazla psikolojik stresse sokmaktadır. Bu bireylerin içten, sıcak bir ilgiye ihtiyaçları vardır. Mümkün olduğunda çiftlerin her ikisiyle de birlikte konuşmaya özen gösterilmelidir. Çiftler, düşüklerin sebebi olarak maternal veya paternal etkenler olabileceği ve bunların laboratuar araştırmalarına gereksinim göstereceği konusunda uyarılmalıdır.

Hiç başarılı doğum yapamayan çiftlerde umutsuzluğa kapılmamak gerektir. İncelenen ve danışma verilen tekrarlayan düşüklü çiftlerdeki normal canlı doğum yüzdesi % 20'den 80'e kadar değişmektedir. Stray Pederson (1984)'un araştırmalarına göre kromozom anomalisi saptanmış çiftlerin özen gösterilen gebeliklerinde başarı oranı % 86 gibi önemli rakamlara ulaşmaktadır(76). İlk bulgular, aile hikayesinin tekrarı, sayı ve zamana özel dikkat göstererek abortusları, ölü doğular abortuslardaki anomalileri, canlı doğumlari ve ebeveynlerin kendi medikal hikayelerini içermelidir.

Spesifik danışma ve araştırma obstetrik hikayeye dayanmalıdır. Karyotipi bilinmeyen tek bir spontan abortuslu ve canlı doğum yapmış veya yapmamış çiftlere özel bir önlem ve tavsiyeye gerek yoktur. Ayrıca, bu çift-

lere ait karyotipleri incelemeye veya gelecek gebeliklerinde prenatal tanı önerilmesine kadın 35 yaşın altındaysa yine gerek yoktur. Tablo 6'da düşükleri olan çiftlere verilecek muhtemel danışmalar gösterilmektedir.

Warburton ve arkadaşları (1987) bir düşükte görülen trizominin, ikinci bir düşükte de trizomi olma olaslığını fazla artırmadığını iddia etmektedirler. Düşüklerin kromozomal bir nedenden tekrarlanmadıklarını ileri sürmektedirler(88).

Cenani, sayı anomalisi gösteren abortusa sahip anne ve baba incelemelerinde herhangi bir kromozom anomalisine rastlanmadığını bildirmiştir(19).

Bunların aksine, birinci abortusta anöploidi görülmesinin ikinci abortus için yüksek risk olduğunu iddia eden yayınlar da vardır. Bu konuda tartışmalı düşünceler varsa da anoploid bir abortusa sahip çiftlere prenatal tanı önerilmesi anlamlıdır. Abortusta translokasyon gözlenirse, bunun denova orjinli mi yoksa anne babadan geçme mi olduğunu saptamak için anne babanın karyotiplerinin incelenmesi zorunludur. Etyolojisi bilinmemen bir ölü doğum ya da perinatal ölüm durumunda canlı normal çocukların bulunsun veya bulunmasın anne ve babanın sitogenetik açıdan incelenmesi gereklidir. Sonuçlar normal dahi olsa ileriki gebeliklerde prenatal tanı yöntemlerinin önerilip önerilmemesi tartışma konusudur. Annenin yaşı ile başka faktörler de karar üzerinde etkilidir. İki fetal düşük olmuşsa anne babanın sitogenetik analizi endikedir. Daha önce anlatıldığı gibi çiftlerden biri ~% 5 oranında bir anomalinin semptomsuz taşıyıcısı olabilir.

Ölü doğumlar ya da multipl spontan düşük hikayesi olan çiftlerde sitogenetik araştırma yapılması endikedir. Anne ya da babanın birinde bir translokasyon bulunması, t(21;21) gibi olaylar dışında; bu çiftin ileriki tüm gebeliklerine prenatal tanı uygulanması endikasyonunu doğurur. t(21,21) taşıyıcısı dengeli bir zigot oluşturamaz. Hamileliğin olası sonuçları ya 21 monozomi ya da 21 trizomildir. Bir translokasyon bulunması, risk altında olan diğer aile bireylerinin de uyarılmasını bunlara sitogenetik inceleme ve genetik danışma önerilmesini gerektirir(79).

Tablo 6. Obstetrik hikayeye* dayanarak önerilecek araştırmalar(79)

Obstetrik hikaye	Ailenin sitogenetik araştırılması	Gelecek gebelik için prenatal tanı ^t
Tek düşük	Hayır	Hayır
Tek düşük+normal canlı doğum	Hayır	Hayır
Tek sebebi bilinmeyen ölü doğum veya perinatal ölüm ± normal canlı doğum	Evet	Parental karyotipe bağlı
Tek düşük+sebebi bilinmeyen ölü doğum veya perinatal ölüm ± normal canlı doğum	Evet	Evet
İki veya daha fazla düşük±normal canlı doğum	Evet	Evet

* Düşük ve ölü doğumlarının karyotiplerinin bilinmediği ya da normal olduğu farz edilmiştir.

t Bilinen normal parental karyotipler ve ilerlemiş anne yaşı, prenatal tanı tavsiyeleri için önemlidir.

III. MATERİYAL VE METOD

A. Materyal

Çalışma, Aralık 1990 ve Ağustos 1991 tarihleri arasında Cerrahpaşa Tıp Fakültesi Çocuk Sağlığı ve Hastalıkları Anabilim Dalı Genetik ve Teratoloji Bilim Dalı ve Kadın Hastalıkları ve Doğum Ana Bilim Dalı'na tekrarlayan düşük şikayetileyile başvuran 15 çift üzerinde gerçekleştirildi.

Çalışma grubunu oluşturan çiftlerin düşük sayıları 2 ile 6 arasında değişmekteydi ve 11 çiftin düşükleri primer tipte iken, 4 çift sekonder tipte düşüklerle sahipti.

B. Metod

Çalışma İstanbul Üniversitesi Cerrahpaşa Tıp Fakültesi Genetik ve Teratoloji Uygulama ve Araştırma Merkezi (GETAM) Sitogenetik laboratuvarında yapılmıştır. Çalışmada, olguların kromozom konstitusyonlarını göstermek için, GTL band tekniği uygulanmış ve 300 band seviyesinde incelenmiş, gerekli olgularda CBL bantlama yapılmıştır.

Kullanılan Solüsyonlar

1- Besi Ortamı:

Steril koşullarda

180 ml RPMI 1640 medyum (BDSL)

20 ml Fetal Bovine Serum (BDSL)

0,2 ml (5000 Ü) Penisilin krist. (25.000 Ü/ml)

0,2 ml (0,01 gr) Streptomisin (0.05 gr/ml)

1.5 Phytohemaglutinin (Gibco)

100 ml'lik steril şişede karıştırılarak stok besiyeri hazırlanır. Vidalı kapaklı tüplere stok besiyerinden 5'er ml konarak kapakları kapatıldıktan sonra buzluğa kaldırılır.

2- Sörensan Tamponu:

9.47 gr Na_2HPO_4 ve 9.8 gr KH_2PO_4 1 litre distile suda çözülerek hazırlanır.

3- Tripsin Solüsyonu:

0.12 gr Difco toz tripsin 100 ml sörensan tampon içinde eriyinceye kadar manyetik karıştırıcıda karıştırılır.

4- Leishman Boyası:

0.3 gr toz Leishman 200 ml metanol içinde 60°C'de 1 gece karıştırılarak hazırlanır. Stok boyası solüsyonu süzülerek temiz bir şişede toplanır ve ışık almaması için siyah kılıfla sarılarak saklanır.

5- Boya Tamponu:

pH, 6.8'lik Gurr tablet 100 ml distile suda çözündürülerek kullanılır.

6- Ba(OH)_2 Solüsyonu:

% 5'lik Ba(OH)_2 (Merck) solüsyonu düşük ısında uzun süre karıştırılarak hazırlanır. 37°C'de etüvde saklanır.

7- 2 X SSC Solüsyonu:

17.552 gr NaCl (Merck) ve 8.823 gr Na-Sitrat (Merck) tartılıp karıştırılır ve 1 litreye distile su ile tamamlanarak stok 20 X SSC solüsyonu hazırlanır. Kullanılacağı zaman bu stoktan 10 ml alınarak 100 ml'ye distile su ile tamamlanır ve 2XSSC elde edilir.

İŞLEMLER

1. KÜLTÜRÜN YAPILIŞI

Buzluktan çıkarılan kültür vasatları oda sıcaklığındaki su içinde bekletilerek çözündürülür. Hastadan heparinle yıkanmış steril enjektöre alınan 1-1,5 ml venöz kan her bir tüpe 0,3 ml (1 no'lu iğne ile 13 damla) olmak üzere besiyerlerine ekilir. Her hasta için en az 3 tip tüp kullanılır. Ekim işlemleri steril odada, steril koşullarda yapılır. Ekim yapılan tüplerin kapakları kapatılır ve hafifçe çalkalandıktan sonra 37°C'lik etüvde kaldırılır. 72 saatlik kültür süresinin 70. saatinde tüplere 0.05 mV kolsemid (GIBCO) ilave edilir ve tekrar etüve konur. 72 saatlik süre sona erdiğinde tüpler etüvden çıkarılarak, içeriği 15 ml'lik temiz ve kuru santrifüj tüplerine aktarılır ve 7 dakika 1100 rpm'de santrifüj edilir. Üstte toplanan sıvı (süpernatan) aspiratörle çekilerek atılır. Hipotonik şok yapmak amacıyla tüpler vortekste karıştırılırken, çökelti üzerine 37°C'de yarım saat bekletilmiş 0.075 M KCl (5.59 gr/lt KCl) eklenerek 7 ml'ye tamamlanır. Hipotonik şok süresi 15 dakika ile sınırlanır. Tekrar 1100 rpm'de 7 dakika santrifüjlenen tüplerdeki süpernatan atılır ve tüpler karıştırıcı üzerinde iken çökelti üzerine taze hazırlanmış ve soğutulmuş Carnoy fiksatifi (3 kısım metanol + 1 kısım asetik asit) damlatılarak 7 ml'ye tamamlanır. Tüp-lerin ağızları, parafilmle kapatılır ve bir gece buz dolabında bekletilir. Ertesi gün tüpler buz dolabından çıkarılır. 7 dakika 1100 rpm'de santrifüj edilir, süpernatan atılır. Karıştırıcı üzerinde taze fiksatif eklenerek 7 ml'ye tamamlanır, tekrar 7 dk 1100 rpm'de santrifüj edilir, aynı işlemler taze fiksatifle 5 ml'ye tamamlanarak iki kez daha tekrar edilir. Süpernatan atıldıktan sonra dipte kalan çökeltiye 2-3 damla fiksatif eklenerek hücre süspansiyonu hazırlanır.

2. PREPARATLARIN HAZIRLANMASI

Musluk suyunda yıkanarak temizlenen lamlar, distile su dolu şaleye konarak yayma işleme kadar, buzdolabında bekletilir. Yayma yapılacağı zaman soğutulmuş lamlar distile su dolu şaleden çıkarılır. Suyun fazlası bir filtre kağıdına emdirilir ve 45° eğimle tutulan ıslak lam üzerine 1-2 damla hücre süspansiyonu 50-60 cm yüksekten damlatılır. Hafifçe silkelenerek sona havada kurutulur.

3. BANT YÖNTEMLERİ

3.1. G-Bantlama

- Preparatlar ışık mikroskobunda diafram kapalı olarak 10x büyütmeyle incelenir. Bu incelemede metafaz kromozomlarının kalite ve parlaklıklarına göre uygulanacak tripsin zamanı belirlenir.
- Preparatlar, 37°C 'de şale içindeki tripsin solüsyonunda önce belirlenen süre kadar bekletilir.
- Tripsin'den sonra preparatlar söransan tampon içinde çalkalanır ve havada kısa bir süre kurutulur.
- 1 kısım Leishman + 3 kısım pH 6,8'lik Gurr solüsyonundan alınarak çalışma boyası hazırlanır ve preparatlar horizontal pozisyonda 1,5 dakika boyanır.
- Preparatlar akançeşme suyunda boyası iyice gidinceye kadar çalkalanır ve havada kurutmaya bırakılır.

3.2. C Bantlama

- % 5'lik Ba(OH)₂ solüsyonu kullanılmadan önce bir süre karıştırılır. Daha sonra çözeltinin ısisı 37°C 'ye getirilerek, preparatlar 2-8 dakika arasında Ba(OH)₂'te tutulur.

- Akançeşme suyunda yıkanır.
- 60°C 'deki 2 X SSC solüsyonunda 75 dakika bekletilir.
- Akançeşme suyunda çalkalanır.

- % 10'luk Leishman boyası ile (0.5 ml Leishman X 4,5 ml pH 6,8 Gurr tamponu) 10 dakika boyanır.
- Akan çeşme suyunda yıkanır ve havada kurutulur.

4. MİKROSKOPTA İNCELEME

İncelemeler Zeiss-Axioskop mikroskopta x100 akromat objektifte yapılmış, her olgudan en az 20 metafaz olmak üzere toplam 770 metafaz incelenmiştir. Fotoğraflar Zeiss MC100 otomatik kamarada ILFORD PAN F 50 ASA, KODAK TEKNİCAL PAN ile 25 ASA ve AGFA ORTHO film ile 25 ASA'da çekilmiştir.

IV. BULGULAR

Olgulara ait obstetrik veriler Tablo 7'de verilmektedir. Çiftlerin 11'i primer, 4'ü sekonder tipte habituel abortusa sahiptir. Sekonder tip habituel abortusu olan 2 nolu olgu'nun, biri halen yaşayan diğeri doğduktan bir süre sonra ölen canlı doğumları vardır. 6 no'lu olgu 5 yaşında sağlıklı bir çocuğa sahiptir. Tüm olgulara ait düşüklerle ilgili ayrıntılı bilgi Tablo 7'de verilmiştir.

15 çiftte, her bireye ait en az 20 metaphaz olmak üzere toplam 770 metaphaz sayılmıştır. 22 sahada anöploidi, 2 sahada yapısal anomali gözlenmiştir. Çiftlere ait sitogenetik bulgular Tablo 8'de ayrıntılı olarak gösterilmektedir.

3 no'lu olguda 100 metaphaz sayilarak % 4 oranında 46,XX/45,X0 kromozom konstitusyonu saptanmıştır.

4.1 no'lu olgunun sayılan 30 metaphaz plaqının birinde 46,XX, r(18) konstitusyonu gözlenmiştir.

7.1 ve 8.1 no'lu olgular 46,XYq+ olarak değerlendirilmiştir.

9.1 no'lu olguda 46,XY,9qh+ kromozom konstitusyonu gözlenmiştir. Sayılan 20 metaphazın birisinde 46,XY, 3p14-9qh+ delesyonuna rastlanmıştır.

Çalışma grubumuzda, resiprok ve robertson translokasyona, inversiyona ve ekstra kromozoma rastlanmamıştır.

Tablo 7. Olgulara ait obstetrik veriler

No	Ad Soyad	Yaş	Akraba eviliği	Habituel abortus Tipi	Canlı gecuk sayısı	Postnatal dili bebek	Anomalili Bebek	Ölü Doğum	Abortus			Toplam
									1- Trimester		2- Trimester	
									SA	MA	SA	MA
1	NM	28	-	Primer	-	-	-	-	2	1	-	-
2	FS	31	+	Sekonder	1	1	-	-	2	-	-	2
3	GY	28	+	Primer	-	-	17	3	-	-	-	3
4	TK	24	-	Sekonder	-	1	-	-	1	-	26	-
5	SA	24	-	Sekonder	-	1	-	-	3	-	-	3
6	GY	25	-	Sekonder	1	-	-	1	1	1	-	2
7	SG	23	+	Primer	-	-	-	2	-	-	-	2
8	FE ^β	28	+	Primer	-	-	-	2	1	1	-	3
9	FC	35	-	Primer	-	-	-	4	-	-	-	4
10	SÖ	-	-	Primer	-	-	-	2	-	-	-	2
11	ST	31	-	Primer	-	-	-	2	-	-	-	2
12	LA	26	-	Primer	-	-	-	37	1	-	-	3
13	GD	21	+	Primer	-	-	-	1	-	-	1	2
14	MY	29	-	Primer	-	-	2 ^α	-	5	-	1	6
15	AG	23	-	Primer	-	-	-	2	-	-	-	2
					2	3	1	5	2	1	8	24
												42

SA = Spontan Abortus

MA = Missed abortus. Fetusun in utero ölüp, düştük olayının bir süre sonra meydana gelmesidir.

^α = 7 aylik doğum sonucu hidrosefali+spina bifida bebek (Ölü doğum)^β = 1 ektopik gebeliği nervec, hasta bize başvurduğunda hamileydi.^γ = 7-8 aylik ölü bebekler doğarmış^ε = Dizigotik ikiz dişşiklerde kromozom analizi yapıldı elde edilebilen az sayıdaki metafazlarda 46, XX ve 46, XY kromozom yapıları saptandı.

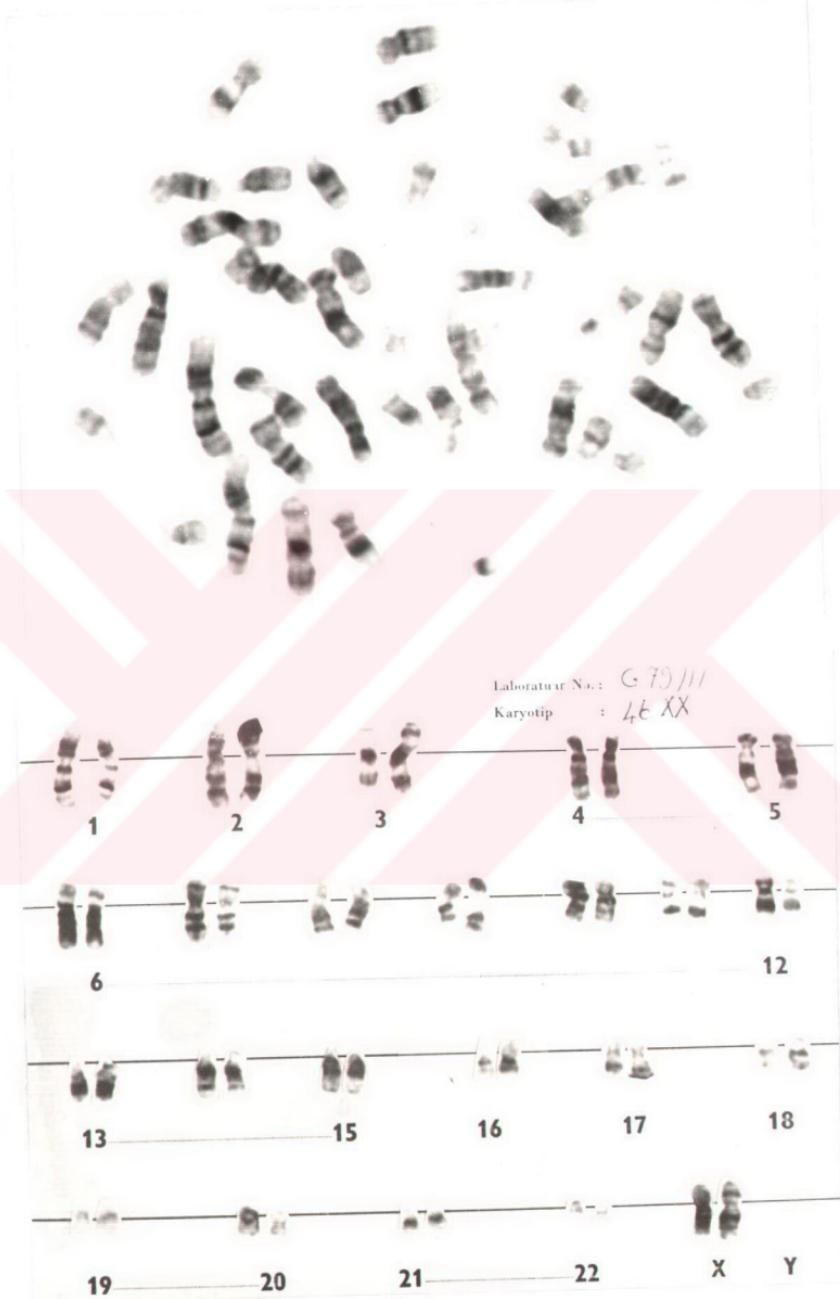
Tablo 8. Çiftlere Ait Sitogenetik Uygulama

	Adı Soyadı	Cinsi	Sayılan Metafaz Sayısı	Kromozom Konstitüsyonu	Normal Yapılı Saha	Anomalili Metafaz Sayısı	Anomalili Metafazların Formülleri
1	NM	K	42	46,XX	39	3	45,XX,-12;45,XX,-14;45,XX,-11
1.1	FM	E	25	46,XX	23	2	45,XY,21;45,XX,-15
2	FS	K	20	46,XX	20	-	
2.1	AS	E	20	46,XY	20	-	
3	GY	K	100	46,XX/45,XO	94	6	(4)45,XY;45,XX,-13;45,XX,-20
3.1	MY	E	20	46,XY	20	-	
4	TK	K	21	46,XX	21	-	
4.1	TK	E	30	46,XY	29	1	46,XY,r(18)
5	SA	K	20	46,XY	20	-	
5.1	NA	E	25	46,XY	24	1	46,XY,-16
6	GY	K	30	46,XX	30	-	
6.1	EN	E	32	46,XY	29	3	45,XY,-14;45,XY,-12;45,XY,-22
7	S.C	K	25	46,XX	25	-	
7.1	ZG	E	30	46,XY,q+	30	-	
8	FE	K	20	46,XX	25	-	
8.1	YE	E	20	46,XX,q+	20	-	
9	F.C.	K	20	46,XY	20	-	
9.1	B.C.	E	20	46,XY,9qh+	19	1	46,XX,3p14,9qh+
10	S.O.	K	22	46,XX	20	2	45,XX,-22;45,XX,-7
10.1	HÖ.	E	25	46,XX	23	2	45,XY,-15;45,XY,-20
11	S.I.	K	20	46,XX	20	-	
11.1	U.T.	E	23	46,XX	22	1	45,XY,-10
12	LA	K	20	46,XY	20	-	
12.1	BA	E	20	46,XY	20	-	
13	GD	K	20	46,XX	18	2	45,XX,-22;45,XX,-8
13.1	HD	E	20	46,XY	10	-	
14	MY	K	20	46,XX	20	-	
14.1	TY	E	20	46,XY	20	-	
15	AG	K	20	46,XY	20	-	
15.1	OG	E	20	46,XY	20	-	
	Toplam		770		746	24*	

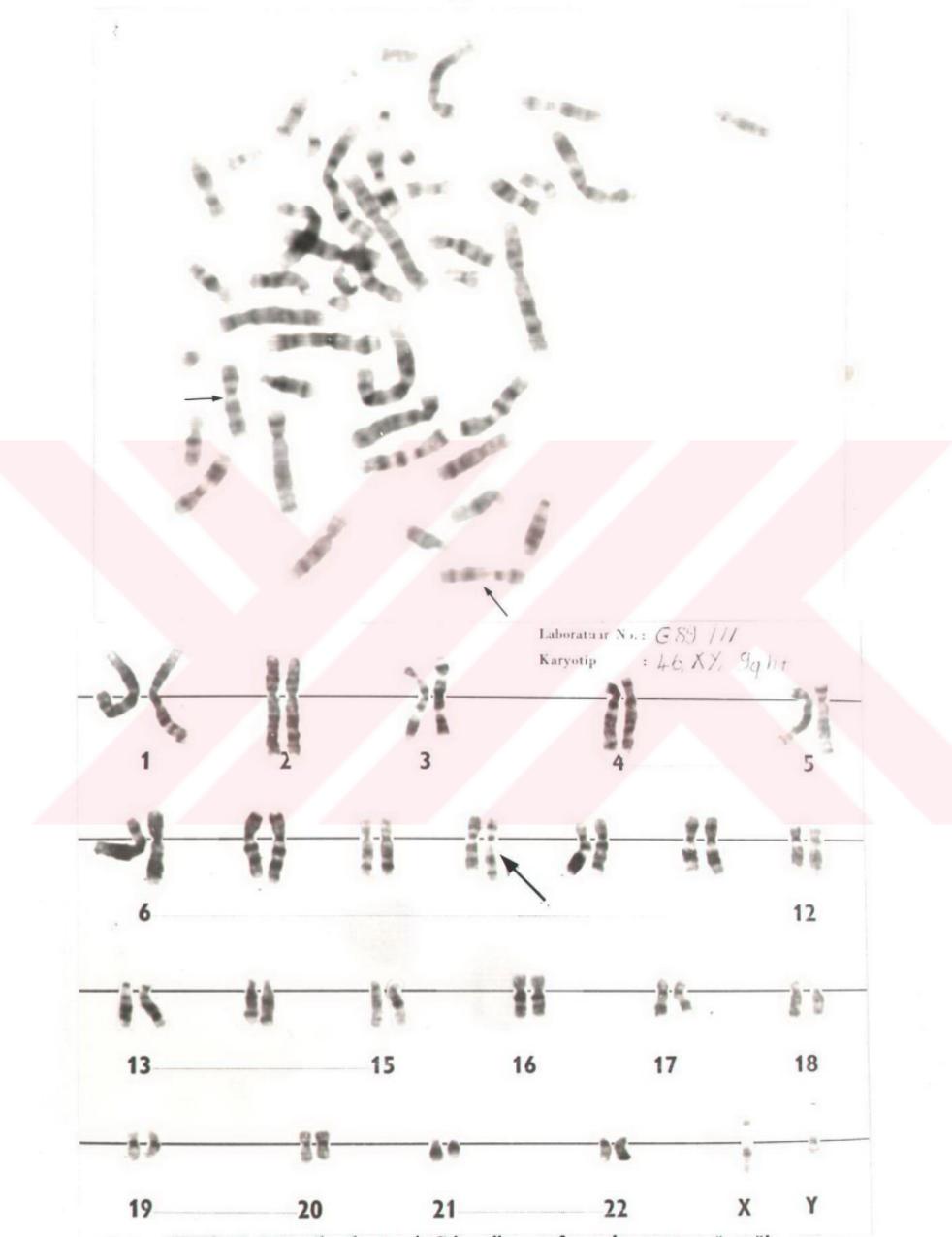
* = 2'si yapisal anomalili saha; 22'si sayısal anomalili saha



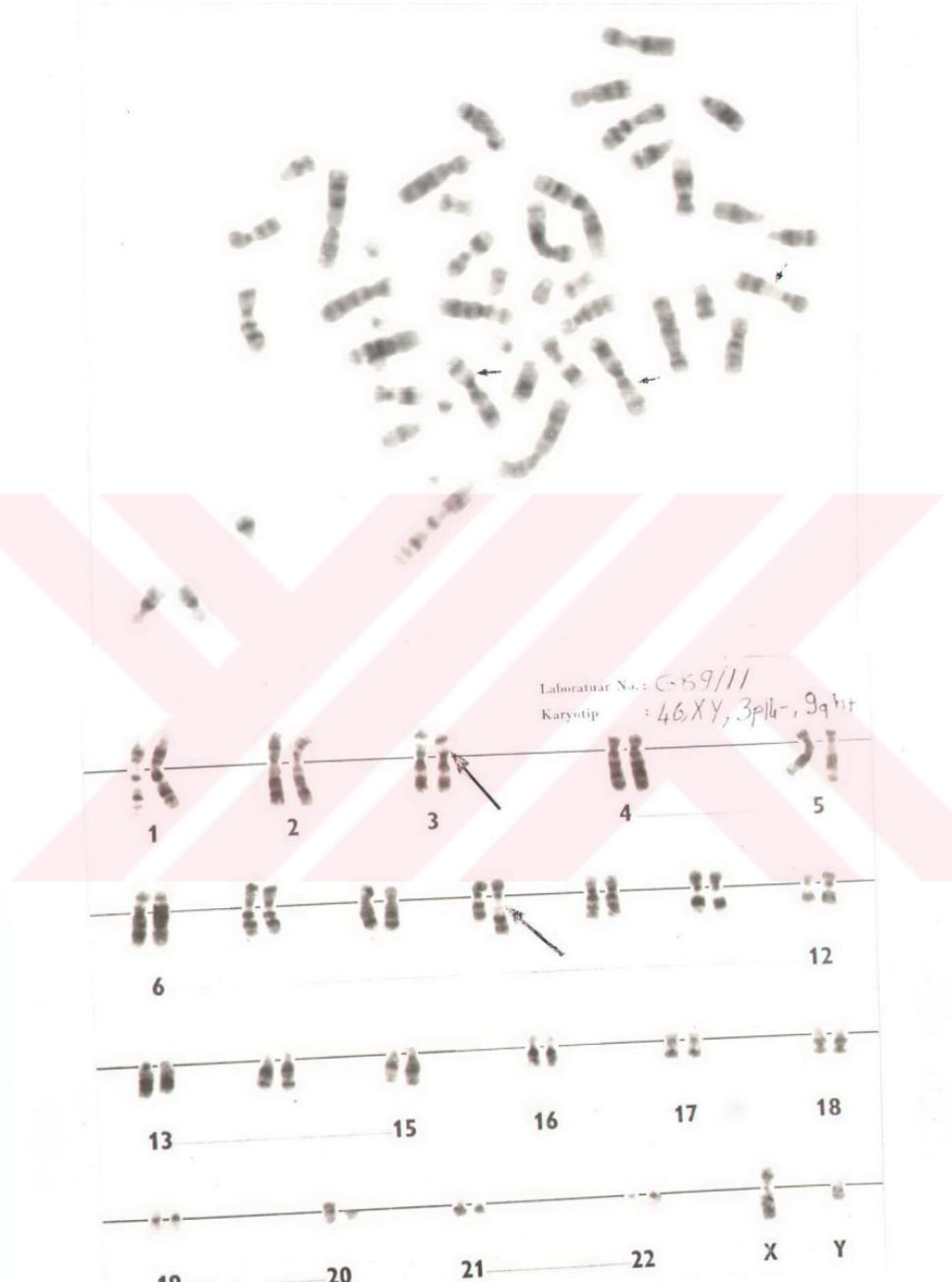
Resim 1: 13.1 no'lu olguya ait G bantlı metafaz ve karyogram örneği



Resim 2: 7 no'lu olguya ait G bandlı metafaz ve karyogram örneği



Resim 3: 9.1 no'lu olguya ait G bandlı metaphaz ve karyogram örneği



Resim 4: 9.1 no'lu olguya ait yapısal anomalili metafaz ve karyogram örneği



Resim 5: 7 no'lulu olguya ait C bandlı metaphaz örneği, 46,XX



Resim 6: 9.1 no'lulu olguya ait C bandlı metaphaz örneği, 46, XY, 9qh+



Resim 7: 8.1 no'lu olguya ait C bantlı metafaz örneği, 46, XY,q₊

TARTIŞMA

Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerle ilgili çalışmalar sonucunda, düşüklerin pekçok nedeni olduğu anlaşılmıştır. Anatomik, endokrin, immünnolojik ve genetik nedenler bunların içindedir. Bazen de tüm bu nedenler söz konusu olmadan da düşükler görülmüştür. Tekrarlayan düşüklere neden olan parental kromozom anomalilerinin düşüğe sebebiyet vermesinin~% 5 oranında olduğu bildirilmektedir. Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde, sırasıyla en çok resiprok translokasyonlar, robertson translokasyonlar, inversiyonlar, seks kromozom anöploidileri görülmektedir(8,11,15,73,79). Tüm bu anomalilerin saptanması için rutin uygulamada kolaylıklarını gözönünde bulundurularak G bant tekniği kullanılmıştır. Gerekli görülen olgularda heterokromatin bölgelerin gösterilmesi için C bant tekniği de uygulanmıştır.

Bantlı metafaz plaklarının fotoğraflarının eldesinde İLFORD PAN F (50 ASA), KODAK TECHNICAL PAN (25 ASA) ve AGFA ORTHO (25 ASA) siyah-beyaz filmler denenmiş, elde edilen sonuçlar değerlendirilerek yeşil ve yeşilin tonlarına duyarlı ve ince grenli bir film olan AGFA ORTHO (25 ASA) hem bu özelliğinden, hem de diğer iki filme göre daha ekonomik olmasından ötürü tercih edilmiştir.

Çalışma grubunda sayılan 770 metafazın 22'sinde otozom anöploidisi görülmüştür. Fakat aynı bireyde rastlanan anöploid metafazların hep-

si farklı kromozomların anöploidileri olduğundan, bunların teknikten kaynaklandığı ve gerçek bir mozaik yapıyı yansıtmadığı şeklinde yorumlanmışdır.

1, 9, 16 numaralı kromozomlar üzerindeki heterokromatin bölgelerin polimorfizmi ile tekrarlayan düşükler arasında anlamlı bir ilişki bulunduğu ileri süren yayınlar olduğu gibi(29,31,33,52), bunun aksini savunan yayınlar da vardır(7,40,55).

Gagne ve ark. özellikle 9 numaralı kromozom üzerindeki heterokromatin bölgесinin I. mayoz bölünme sırasında mikronukleus ile ilişkide olduğunu göstermişlerdir(29). Bazı yazarlar bu bulguya dayanarak, 9qh bölgесinin boyut ya da pozisyon farklılıklarının fetusun gelişimini bozup, canlılık oranını azaltabileceğini ileri sürmektedirler(52). Biz de çalışma grubumuzda yer alan bir olguda 46,XY, 9qh+ kromozom yapısı saptadık. Yine aynı olgunun bir metafazında rastlanan 3 no'lu kromozomun kısa kolunun, proksimal bölgесinin (3p14 bölgesi) delesyonu ve iki ayrı metafazda görülen 2 ve 18 numaralı kromozomun kromatid tipi kırıkları, hastanın radyoloji bölümünde çalıştığı gözönüne alınarak, somatik mutasyon olarak değerlendirilmiştir.

1, 9, 16 no'lu kromozomlar üzerindeki heterokromatin bölgeler yanısıra Y kromozomunun uzun kolunun distalindeki heterokromatin bölgесinin polimorfizminin de tekrarlayan düşüklerle ilişkili olduğunu ileri süren yayınların yanısıra(60,64,87) tersini savunan yayınlarda(7,86) bulunmaktadır. Bizim çalışma grubumuzda 2 erkekte Yq+ tesbit edilmiştir.

4.1 no'lu olguda sayılan 30 metafazdan birinde 46,XY, r(18) kromozom yapısı saptanmıştır. Fakat küçük mozaiklerin gerçek olup olmadığıının anlaşılmasındaki güçlük ve kültür koşullarından kaynaklanabilecek artefaktlar gözönünde bulundurularak, bir tek metafazda gözlenen bu anomali sporadik bir olay olarak değerlendirilmiştir(19). Sözkonusu çiftin takibi sırasında 6 aylık dizigotik ikiz düşükleri oldu. Düşüklerde yapılan kromozom analizlerinde az sayıda ve kalitesiz metafazlar elde edilebildi. Bantla-

ma çalışmaları başarılı olmadı sayılabilen metafazlarda 46,XX; 46,XY kromozom yapıları gözlendi. Bu bulguda babada saptanan 46,XY, r(18) yapısının sporadik bir olay olduğu kanımızı güçlendirdi. İkinci trimester düşükle ri daha çok anatomik nedenlerden dolayı olduğundan ve 4 no'lu olguda servikal yetmezlik bulunduğuundan ve düşüklerin patolojik inceleme sonuçlarında da herhangi bir anomalide rastlanmadığından dizigotik ikizlerde anomal bir sitogenetik bulgu beklenmemektedir.

Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerin seks kromozom anöploidili ri yönünden normal populasyona göre artmış bir riske sahip olduğu ile ilgili yayınların yanısıra(72), bunun aksine, herhangi bir fark olmadığını, ileri süren yayınlar da vardır(39,44).

Singh ve ark. tekrarlayan düşükleri olan kadınlarda X kromozom mozaizismini, yenidoğan populasyonunda gözlenen orandan 8 kat daha fazla olduğunu bildirmiştir(72). Çift uterus bulgusu olan 3 no'lu olguda % 4 oranında 45,XO/46,XX kromozom yapısı gözledik. Bu bulgumuz Sider ve ark. (1988) yayınlarıyla uyum içerisindedir(70). Küçük oranda mozaik saptanan olgularda lenfosit kültürünün yanısıra deri fibroblast ve gonadal doku kültürleri de yapılmalıdır. Çünkü, çok sık bölünmeye uğrayan lenfosit hücrelerinde mozaizism oranı normal kromozom yapısındaki hücreler lehine değişebilmektedir(19,72).

Bu tez düşük yapan çiftlerin rutin incelenmelerinde hangi sitogenetik yöntemlerin kullanılmasının uygun olacağının tesbiti amacıyla yapılmış bir ön çalışmадır.

ÖZET

Tekrarlayan düşükleri olan çiftler toplumun % 1'ini oluşturmaktadır. Çiftlerin jinekolojik, endokrinolojik, immünolojik açıdan incelenmelerinin yanında, sitogenetik olarak da incelenmesi hem klinik, hem de çiftlere verilecek genetik danışma açısından oldukça önemlidir.

Tekrarlayan düşükleri olan çiftlerde % 5 oranında kromozomal aberasyonlara rastlanılmaktadır. En sık görülen anomaliler, sırasıyla resiprok translokasyonlar, robertson translokasyonları, inversiyonlar, seks kromozom anöoploidileridir.

Çalışmada, tekrarlayan düşükleri olan 15 çift ve iki düşük materyali sitogenetik açıdan G ve gerekli olduğunda C bant yöntemleri kullanılarak incelenmiştir. Sayılan toplam 770 metafazın 22'sinde anöoplidi, 2'sinde yapısal anomali bulunmuştur.

Tartışma bölümünde bulgular literatürle karşılaştırılarak yorumlanmıştır.

Bu çalışma, ilerde düşük yapan çiftlerin rutin incelemelerinde hangi sitogenetik yöntemlerin kullanılmasının uygun olacağının tespiti amacıyla yapılmış bir ön çalışmadır.

SUMMARY

The couples who have multiple abortions form the 1% of the whole population. Besides gynocological, endocrinological and immunological examination the cytogenetic analysis is quite essential for the genetic counselling given to them.

In the 5% of the couples with multiple miscarriages chromosomal aberrations are found. Reciprocal translocations, robertsonian translocations, inversions and sex chromosome aneuploidies are the most frequently seen anomalies respectively.

In this study, 15 couples and 2 abortus materials were analyzed cytogenetically, using G and when necessary C banding methods. 22 aneuploidies and 2 structural anomalies were found among 770 metaphases counted.

In the "Discussions" part the findings were interpreted by comparision with the literature.

This study is a preliminary study which is done to determine which cytogenetic method will be convenient to be used in the future routine examinations of the couples having repeated abortions.

KAYNAKLAR

- 1- Atasü T., Onat E, Kadri (1985) Toksoplazmoz ve Gebelik.
- 2- Bağcı H., Bağcı G., Lüleci G., Güz K., Acar A. (1989): Spontan abor-tus, ölü doğum ve erken yaş bebek ölümleri (Üreme Kayıpları) olan çiftlerde sitogenetik çalışmalar. Akad.Ü.Tıp Fak. Dergisi, Cilt: IV, Sayı: 1.
- 3- Başaran N., Tıbbi Genetik (1985).
- 4- Başaran N., Hassa H., Özalp S., Solak M., Başaran A., Artan S. (1987): Multipl sponton abortuslu çiftlerde kromozom analizi. Anado-lu Tıp Dergisi, C: 9, s.285-295.
- 5- Bernstein R., Wadee A., Rosendorff J., Wessels A., and Jenkins T. (1986): Inverted Y chromosome polymorphism in the gujerati muslim indion population of south africa. Hum. Genet. 74.223.229.
- 6- Bhagat M.K., Foerster W., and Fuhrmann W. (1973): A Cytogenetic Study of Recurrent Abortion Humangenetik 18.139-148.

- 7- Blumberg B.O., Shulkin J.D., Rotter J.I., Mohandas T. and Kaback M.M. (1982): Minor chromosomal variants and major chromosomal anomalies in couples with recurrent abortion. Am.J.Hum.Genet. 34.948-960.
- 8- Braekeleer M., and Dao T.N. (1990): Cytogenetic studies in couples experiencing repeated pregnancy losses. Hum. Reproduction, Vol. 5, No: 5, pp.519-528.
- 9- Bortotto L., Baccichetti C., Lenzini E., Tenconi R., Delfendi N. and Cauvin D. (1980): Cytogenetic survey of couples with habitual abortion and other reperoductive wastage. clin. Genet.: 17, 56-57.
- 10- Boue J., Taillemite J.L., Hazaël-Massieux P., Leonard C. and Boue D. (1975): Association of pericentric inversion of chromosome 9 and reproductive failure in ten unrelated families. Hum. Genet. 30.217-224.
- 11- Bouroullou G., Colombies P. and Dastugue N. (1986): Chromosome studies in 2136 couples with spontaneous abortion. Hum Genet. 74.399-401.
- 12- Byrd J.R., Askew D.E. and Mc Donough P.G. (1977): Cytogenetic findings in fifty-five couples with recurrent fetal wastage. Fertil. Steril 28-246-250.
- 13- Campana M., Serra A. and Neri G. (1986): Role of chromosome aberrations in recurrent abortion. A Study of 269 balanced translocations. Am. J. Med. Genet: 24, 341-356.
- 14- Carp H.J.A., Toder V., Mashiach S., Nebel L. and Serr D.M. (1990): Recurrent Miscarriage: A Review of current concepts, immune mechanisms, and results of treatment. Obstet.Gynecol. Survey Vol: 45:10.

- 15- Castle D. and Bernstein R. (1988): Cytogenetic Analysis of 688 couples experiencing multiple spontaneous abortions. Am.J.Med.Genet. 29, 549-556.
- 16- Cenani,A.: Sitogenetik Ders Notları (1987). İ.Ü.C.T.F. Tıbbi Biyolojik Bilimler Bölümü.
- 17- Cenani A.: Genetik Hastalıkları ve Genetik Danışma. Ayın Kitabı (1989). Teratojenik faktörlerle oluşan hastalıklar ve genetik danışma 38-51.
- 18- Cenani A. (1970): Normal yenidoğan plasentası ve sponton düşüklerin fibroblast kültürlerinde sitogenetik araştırmalar. Doçentlik Tezi.
- 19- Cenani A. (1973): Kromozom anomalili çocuklar ve fetüslerin anne ve babalarında kromozom incelemeleri. İst. Çocuk Kliniği C.9, Sayı: 1-2, s.41-46.
- 20- Chandley A.C., Maclean N., Edmond P., Fletcher J. and Watson G.S. (1976): Cytogenetics and infertility in man II. Testicular histology and meiosis. Ann.Hum.Genet. 40, 165-176.
- 21- Chandley A.C., Edmond P., Christie S., Gowans L., Fletcher J., Fraczkiewicz A. and Newton M. (1975): Cytogenetic and infertility in man. I.Karyotype and seminal analysis. Ann.Hum.Genet., 39, 231-254.
- 22- Connor J.M., Ferguson-Smith M.A. (1991) Essential Medical Genetics. (Third Edition).
- 23- Chapelle De La A., Schröder J. and Kokkonen J. (1973): Cytogenetics of recurrent abortion or unsuccessful pregnancy. Fertil. Steril 18:245-249.

- 24- Davis J.R. and Hagaman R.M. (1987): Fragile sites ona unrelated to reciprocal translocation breakpoints. Clin 31:208310.
- 25- Davis J.R., Weinstein L., Veomett I.C., Shenker L., Giles H.R. and Hauck L. (1982): Balanced translocation karyotypes in patients with repetitive abortion. Case Study and Literature Review, Am. J. Obstet. Gynecol. 144, 229-232.
- 26- Daya S., Clark D.A., Devlin C., Jarell J. (1985): Preliminary characterization of two types of supressor cells in the human uterus. Fertil.-Steril. Vol.: 44, No:6, 778-785.
- 27- Deviren A.: Prometafaz bantlama (High Resolution Banding) yönteminin metafaz bantlama yöntemine üstünlükleri. Yüksek Lisans Tezi (1987).
- 28- Drugan A., Koppitch F.C., Williams J.C., Johnson M.P., Maghissi K.S. and Evans M.I. (1990): Prenatal genetic diagnosis following recurrent early pregnancy loss. Obstet Gynecol. Vol. 75, No: 3, Part 1, 381-384.
- 29- Erdtmann B. (1982): Aspects of evaluation, significance and evolution of human C band heteromorphism. Hum.Genet. 61:281-294.
- 30- Faed M.J.W., Robertson J., Lamont M.A. and Wolstenholme J. (1980): Cytogenetic Studies in patients with a history of multiple abortions. Clin.Genet. 17, 64.
- 31- Ford J.H., Callen D.F., Jahnke A.B. and Roberts C.G. (1983): Interactions between C bands of chromosomes 1 and 9 in recurrent reproductive loss. Hum.Genet. 65, 58-62.

- 32- Ford J.H., Russell A.J. (1985): Differences in the error mechanisms affecting sex and autosomal chromosomes in women of different ages within the reproductive age group. Am.J.Hum.Genet. 37:973-983.
- 33- Ford J.H., Callen D.F., Jahnke A.B. and Roberts C.G. (1982): Within pair differences of human chromosome 9, C bands associated with reproductive loss. Hum.Genet. 61:360-363.
- 34- Fraccaro M., Lindsten J., Fard C.E. and Isellius L. (1980): The 11q;22q translocation a European collaborative analysis of 43 cases. Hum.Genet. 56, 21-51.
- 35- Fryns J.P., Kleczkowska A., Kubien E., Petit P. and Vanden Berghe H. (1984): Cytogenetic survey in couples with recurrent fetal wastage. Hum.Genet. 65, 336-354.
- 36- Genest P., Genest F.B. (1985): The influence of the length of the human X chromosome on spontaneous abortions. A prospective study in family lines with inherited polymorphic X chromosomes. Ann. Genet. (Paris) 28, 143-148.
- 37- Gill J.T.: Immunogenetics of spontaneous abortions in humans. Transplant. (1983), Vol. 35, No: 1, 1-6.
- 38- Hacıhanefioğlu S.: 1990-1991 Sitogenetik Ders Notları. İ.Ü.C.T.F. Tıbbi Biyolojik Bilimler Bölümü.
- 39- Hassold T.J., Jacobs P.A., and Pettay D. (1988): Cytogenetic studies of couples with repeated spontaneous abortions of known karyotype. Genet.Epidemiol. 5, 65-74.
- 40- Hemming L., and Burns C.: Heterochromatic polymorphism in spontaneous abortion, 1 (1979), J.Med.Genet. 16:358-362.

- 41- Heritage D.W., English S.C., Young F.B. and Chen A.T.L. (1978): Cytogenetics of recurrent abortions. *Fertil, Steril* 29, 414-417.
- 42- Higgins M.D., Palmer C.G.: Single cell translocations in couples with multiple spontaneous abortions. *Hum.Genet.* (1987), 75:24-27.
- 43- Holzgreve W., Schonberg S.A., Douglas R.G., and Golbus M.S. (1984): X-chromosome hyperploidy in couples with multiple spontaneous abortions. *Obstet.Gynecol.* 63, 237-240.
- 44- Horsman D.E., Dill F.J., Mc Gillivray B.C. and Kalousek D.K. (1987): X chromosome aneuploidy in lymphocyte cultures from women with recurrent spontaneous abortions. *Am.J.Med.Genet.* 28, 981-987.
- 45- Iselius L., Lindsten J., Aurias A., and Fraccaro M. (1983): The 11q;22q translocation: A collaborative study of 20 new cases and analysis of 110 families. *Hum.Genet.* 64, 343-355.
- 46- Jones W.H., Jones G.E.S.: Double Uterus as an etiological factor in repeated abortion: Indications for surgical repair (1953). *Am.J.Obst.Gynec.* Vol. 65, No 5, 325-339.
- 47- Kajii T., and Ferrier A. (1978): Cytogenetics of aborters and abortuses. *Am.J.Obstet.Gynecol.* 131, 33-38.
- 48- Kaosaar M.E., and Mikelsaar A.V.N. (1973): Chromosome investigation in married couples with repeated spontaneous abortions. *Hum.Genet.* 17, 277-283.
- 49- Kardon N.B., Davis J.G., Berger A.L. and Broekman A. (1980): Incidence of chromosomal rearrangements in couples with reproductive loss. *Hum.Genet.* 53, 161-164.

- 50- Khudr G. (1974): Cytogenetics of Habitual Abortion. *Obstet.Gynecol.Surv.* 29:299-310.
- 51- Kim H.J., Hsu L.Y.F., Pociuc J., Christian S., Quintana A. and Hirscdhorn K. (1975): Cytogenetics of fetal wastage. *N Engl.J.Med.* 293, 844-847.
- 52- Korsak E. (1981): The 1, 9 and 16 polymorphic chromosomes in families with reproductive failure. *Clin.Genet.* 19:513.
- 53- Kroisel M.P., Rosenkranz W.: High resolution banding of an unusual reciprocal translocation in recurrent abortions. (1990). *Clin.Genet.* 37:230-234.
- 54- Lauritsen J.G. (1976): Aetiology of spontaneous abortion. A cytogenetic and epidemiological study of 288 abortuses and their parents. *Acta.Obstet.Gynecol.Scand. (Suppl)* 52.
- 55- Maes A., Staessen C., Hens L., Vamos E., Kirsch-Volders M., Lauwers M.C., Defrise-Gussenhoven E. and Susanne C. (1983): C heterochromatin variation in couples with recurrent early abortions. *J.Med.Genet.*, 20, 350-356.
- 56- Mameli M., Cardia S., Milia A., Aste A., Santucci S., Gennazzani A.R. (1984). Cytogenetic study in 50 couples with recurrent abortions. *Gynecol.Obstet.Invest.* 17, 84-88.
- 57- Mennuti M.T., Jingoleski S., Schwartz R.H., and Mellman W.J. (1978): An evaluation of cytogenetic analysis as a primary tool in the assessment of recurrent pregnancy wastage. *Obstet.Gynecol.* 52, 308-313.

- 58- Nazarenko S.A. and Puzgrev V.P. (1985): Genetic drift of marker Y chromosome del (Y) (q12) in Khanty from the lower Ob river. *Hum. Genet.* 71:100,102.
- 59- Neu R.L., Entes K. and Bannerman R.M. (1979): Chromosome analysis in cases with repeated spontaneous abortions. *Obstet.Gynecol.* 53, 373-375.
- 60- Nielsen J. (1978): Large Y chromosome (Yqt) and increased risk of abortion. *Clin.Genet.* 13, 415-416.
- 61- Nordenson I. (1981): Increased frequencies of chromosomal abnormalities in families with a history of fetal wastage. *Clin.Genet.* 19:168-173.
- 62- Palmer C.G., Schwartz J. and Hodes M.E. (1986): Transmission of a balanced homologous t(22q;22q) translocation from mother to normal daughter. *Clin.Genet.* 17, 418-422.
- 63- Papp Z., Gardo S. and Dolhay B. (1974): Chromosome study of couples with repeated spontaneous abortions. *Fertil.Steril.* 25:713-737.
- 64- Patil S.R. and Lubs H.A. (1977): A possible association of long Y chromosomes and fetal loss. *Hum.Genet.* 35:233-235.
- 65- Priest J.H.: *Medical cytogenetics and cell culture second edition.* 1977, Philadelphia.
- 66- Reinisch L.C., Silver K.L. and Dumars K.W. (1981): Sex chromosome mosaicism in couples with repeated fetal loss. *Am.J.Hum.Genet.* 33, 117S.

- 67- Sachs E.S., Jahoda M.G.J., Van Hemel J.O., Hoogeboom A.J.M. and Sandkuyl L.A. (1985): Chromosome studies of 500 couples with two or more abortions. *Obstet.Gynecol.* 65:375-378.
- 68- Schlegelberger B., Gripp K., Grote W.: Common fragile sites in couples with recurrent spontaneous abortions (1989). *Am.J.Med.Genet.* 32:45-51.
- 69- Schwartz S. and Palmer C.G. (1983): Chromosomal findings in 164 couples with repeated spontaneous abortions. With special consideration to prior reproductive history. *Hum. Genet.* 63, 28-34.
- 70- Sider D., Wilson W.G., Sudduth K., Atkin J.F., Kelly T.E.: Cytogenetic studies in couples with recurrent pregnancy loss (1988). *South. Med.J.* Vol. 81, No 12, 1521-1524.
- 71- Simpson J.L., Elias S. and Martin A.O. (1981): Parental chromosomal rearrangements associated with repetitive spontaneous abortions. *Fertil.Steril.* 36:584-590.
- 72- Singh D.N., Hara S., Foster H.W. and Grimes E.M. (1980): Reproductive performance in women with sex chromosome mosaicism. *Obstet.Gynecol.* 55:608-611.
- 73- Soh K.I., Yajima A., Ozawa N., Abe Y., Takabayashi T., Sato S., Sou S., Suzuki M. (1984): Chromosome analysis in couples with recurrent abortions. *Tohoka J.Exp.Med.* 144, 151-163.
- 74- Stenchever M.A., Parks K.S., Daines T.L., Allen M.A., Stenchever M.R. (1977): Cytogenetics of habitual abortion and other reproductive wastage. *Am.J.Obstet.Gynecol.* 127:143-150.
- 75- Stoll C. (1981): Cytogenetic findings in 122 couples with recurrent abortions. *Hum.Genet.* 57, 101-103.

- 76- Stray-Pedersen B. and Stray-Pedersen S. (1984): Etiologic factors and subsequent reproductive performance in 195 couples with a prior history of habitual abortions . Am.J.Obstet.Gynecol. 148; 140-146.
- 77- Subrt I. (1980): Reciprocal translocation with special reference to reproductive failure. Hum.Genet. 55, 303-307.
- 78- Saylı B.S.: Medikal Sitogenetik (1986).
- 79- Tharapel A.T., Tharapel S.A. and Bannerman R.M. (1985): Recurrent pregnancy losses and parental chromosome abnormalities: a review. Br.J.Obstet.Gynaecol. 92, 899-914.
- 80- Thermer E.: Human chromosomes (1986).
- 81- Üçsel F., Kuseyri F., Karaman B., Güler A., Kılıç G., Başaran S., Yüksel-Apak M.: Yineleyen düşükleri olan çiftlerde sitogenetik bulgular. II. Ulusal Prenatal Tanı ve Tıbbi Genetik Kongresi, 1990.
- 82- Toth A., Goal M., Bosze P. and Zaszlo J. (1984): Chromosome abnormalities and 118 couples with recurrent spontaneous abortious. Gynecol.Obstet.Invest. 18, 72-77.
- 83- Tsenghi C., Metaxotou-Stavridakis C., Stratakis-Benetou M., Kalpini-Mavrou A. and Matsaniotis N.: Chromosome studies in couples with repeated spontaneous abortions (1976). Obstet.Gynecol. Vol. 47, No 4, 463-468.
- 84- Tsenghi C., Metaxotou C., Kalpini-Movrov A., Stratakis-Benetou M. and Matsaniotis N. (1981): Parental chromosomes translocations and fetal loss. Obstet.Gynecol. 58, 456-458.

- 85- Verma R.S., Evans Mc Calla M., Dosik H.: Human chromosomal heteromorphisms in American Blacks. II. Higher Incidence of Longer Y Owing to Non-Fluorescent (nf) Segment (1982). J.Med.Genet. 19:297-301.
- 86- Werma R.S., Shah I.V., and Dosik H. (1983): Size of Y chromosome not associated with abortion risk. Obstet. Gynecol. 61, 633-634.
- 87- Verp M.S., Rzeszotarski M.S., Martin A.O., and Simpson J.L. (1983): Relationship between Y chromosome length and first trimester spontaneous abortions. Am.J.Obstet.Gynecol. 145, 433-438.
- 88- Warburton D., Kline J., Stein Z., Hutzler M., Chin A., Hassold T.: Does The karyotype of a spontaneous abortion predict the karyotype of a subsequent abortion? Evidence from 273 women with two karyotype spontaneous abortions (1987). Am.J.Hum.Genet. 41:465-483.
- 89- Yaralı H., Aksu T., Göksin E.: Tekrarlayan düşük ve fetal kayıpta immünolojinin rolü. Jin. ve Obstet. Dergisi, 5:45-49 (1991).