

MELEZ - DİNÇLİĞİ VE RİBONUKLEİN ASİDİ SENTEZİ¹⁾

HYBRID VIGOUR AND RIBONUCLEIC ACID SYNTHESIS

Prof. Dr. Nebahat YAKAR

İstanbul Üniversitesi, Botanik ve Genetik Kürsüsü

GİRİŞ

1939 da Caspersson (Caspersson 1950) tümörler, oositler ve bitkisel meristemler gibi hızla büyümeye gösteren dokuların veya protein salan bezlerin hücrelerinin fazla gelişmiş nukleoluslara malik oldukları müşahede etmiş, bu müşahedesine dayanarak protein sentezi bakımından aktif olan hücrelerde nukleolusun mühim rol oynadığı kanısına varmıştır. Daha sonraları nukleer ribonuklein asidinin (RNA) büyük bir kısmının nukleoluste bulunduğu ortaya konunca, RNA sentezinde ve bununla ilgili olarak protein sentezinde nukleolusun rol oynadığı fikrine varılmıştır. Yakın zamanlara kadar nukleolusun nukleer RNA sentezinin esas yeri olduğu kanaati hüküm sürmüşse de, son zamanlarda protein sentezinde rol oynayan RNA sentezinin kromatine dayandığı ortaya konmuştur. Bu hipotezin tartışmasını burada yapacak değiliz. Bu konu üzerinde bir çok simpozyumlar tertip edilmiş ve yapılan araştırmalar topluca gözden geçirilmek üzere yazılar yayımlanmıştır (Caspersson 1950, Brachet 1955 ve 1956, Bonner 1959). Bununla beraber her ne kadar RNA sentezinin kromatinde yapıldığı kabul edilmekteyse de, bir kısım RNA sentezinin de nukleoluste vukua geldiği kanaati üzerinde hala durulmaktadır. Sirlin (1960), Woods (1959) radyoaktif RNA prekürsörlerinin kromatin kadar nukleolusun yapısına da girdiğini göstermişlerdir.

Biz bu çalışmaya nukleoler kromozomlarındaki nukleoler bölgelerin yer değişikliğinin RNA sentezi üzerinde etkili olup olmayacağıni veya başka bir deyimle

1) Türkiye Bilimsel ve Teknik Araştırma Kurumu, II. Bilim Kongresinde tebliğ edilmiştir;
Ankara, 17 Kasım 1969.

RNA sentezi üzerinde yer-etkisinin (Position effect) söz konusu edilip edilemeyeceğini araştırma gayesiyle başladık.

MATERİYEL VE METOD

Materiyel olarak Hagberg (Swedish Seed Association, Svalöf, İsveç) tarafından elde edilen Bonus varyetelerinden resiprokal translokasyon gösteren arpa mutantlarının homozigot iki tipiyle ($\chi T2$ ve $\gamma aT2$) bunların normal Bonus varyetesiyle meydana getirdikleri hibridler ($Bonus \times \chi T2$ ve $Bonus \times \gamma aT2$) kullanıldı ve normal tiple kıyaslamaları yapıldı (Yazında $\chi T2$ a, $\gamma aT2$ b harflemeyle gösterildi).

Bir gece çeşme suyunda şişmeye maruz bırakılan her bir tipten 50 adet arpa tanesi büyük bir petri kutusunda alt yüzüne kadar su ile doldurulan bir tel örgü üzerine kondu ve nemli bir oda temini amacıyla petri kutusunun üzereine ters olarak bir cam huni kapatıldı. Üç gün oda ısısında bırakılan tohumların çimlenme yüzdesi tayin edildi ve çıkan fidelerin kök uzunlukları ölçüldükten sonra kök uçları White ortamında (DIFCO Laboratuvarları, Detroit, Michigan) $2,5 \mu\text{c}/\text{ml}$ yoğunluğunda hazırllanmış tritium ile işaretli uridin (New England Nuclear Corporation, Boston, Massachusetts) eriyигine batırılarak 10 dakika veya $1/2$, 2 ve 7 saat gibi değişik sürelerde radyoaktif maddenin etkisine maruz bırakıldı. $1/3$ aseto-alkol (1 kısım glasikal aset asidi, 3 kısım absolu etil alkol karışımı) ile fiks edilen köklerin üç kısımlarından yaklaşık olarak $1/2$ cm uzunlukta parçalar standart metoda uygun olarak absolu etil alkol, etil alkol-butil alkol karışımlarından geçirilerek saf butil alkole ve parafine getirildi, kalıplara döküldü, uçlarından itibaren 3μ kalınlığında enine kesitler alındı. Her kökten alınan birbirini takip eden kesitler iki ayrı lam üzerine tesbit edildi, ksilol ile parafinden kurtarıldıktan sonra suya getirildi. Suya getirildikten sonra otoradyografik film (AR-10 Kodak) ile örtüldü ve 7, 20, 45 ve 65 gün gibi sürelerle radyasyonun tesirine maruz bırakılan preparatlar develope edildikten (D-19 Kodak) sonra fiks edildi (% 50 oranında sulandırılmış F-6 Kodak). Sudan % 50 etil alkole alınan preparatlar, faz-kontrast mikroskopla yapılan incelemelere uygun olan W15 ortamında (nD-1.515 Carl Zeiss) kapatıldıktan sonra lamellerin kenarları verniklendi.

İşaretlenmiş maddenin RNA olduğunu gerçekleştirmek amacıyla aynı kökten hazırlanmış iki preparattan diğerini film konmadan önce, 1,5 saat süresince 37°C da kristalize ribonukleaz fermentinin ($\text{pH } 7$, $1 \text{ mg}/10 \text{ ml}$) tesirine maruz bırakıldı. Sonra üç defa damıtık su ile çalkandı. Doku tarafından tesbit edilen radyoaktif maddenin nisbi miktarının tayini bütün hücrede veya sitoplasma ve nukleus üzerinde belli bir yüz ölçümündeki gümüş tanelerinin sayılması yapıldı.

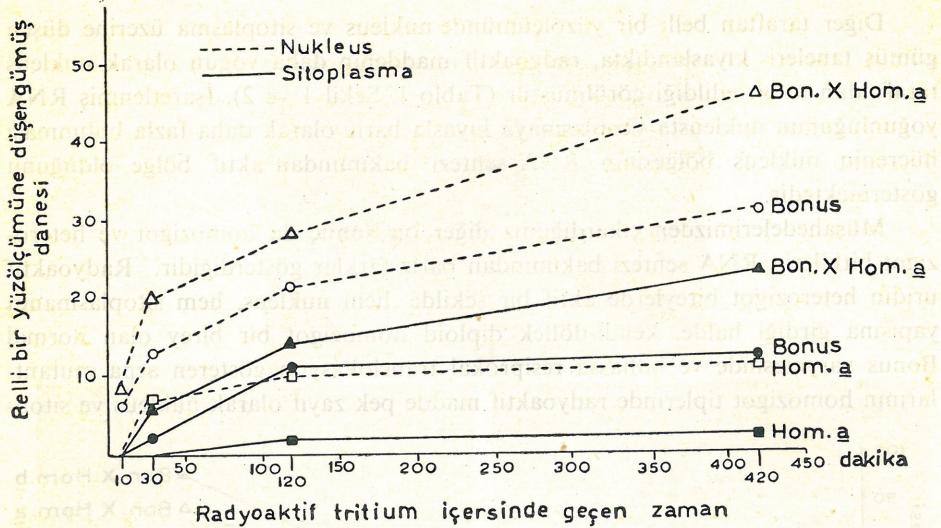
SONUÇLAR VE TARTIŞMA

Faz-kontrast mikroskop ile yapılan incelemelerde kromozom ve nukleolusların sınırları ayırdedilememiştir, ancak nukleus ve sitoplasmadaki radyoaktif madde denin yoğunluğu tesbit edilebilmiş, bundan ötürü nukleoler bölgelerin ve bu bölgelerin kromozom üzerindeki yer değişikliklerinin RNA sentezi üzerindeki rolü hakkında bir kanya varılamamıştır. Bununla beraber RNA sentezi bakımından bazı ilginç müşahedelerde bulunulmuştur.

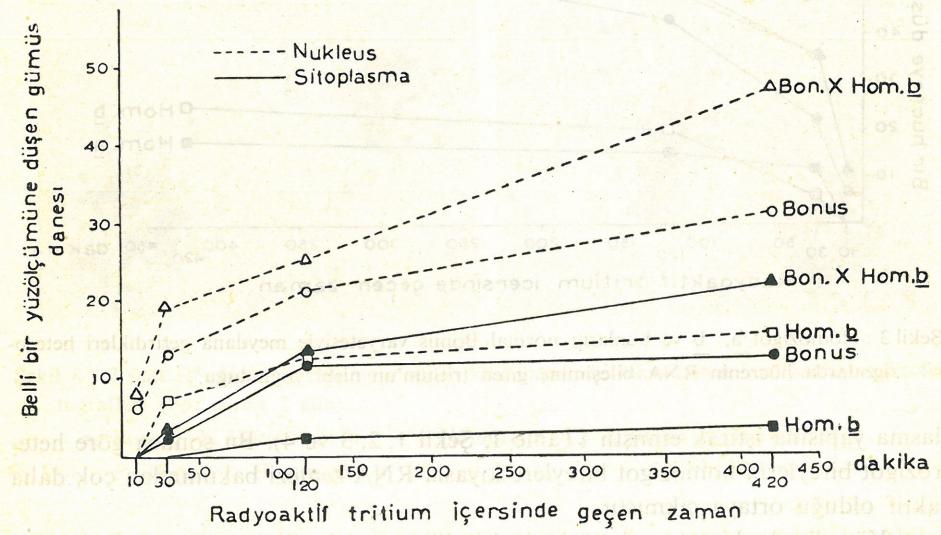
Kısa zaman (10 ve 30 dakika) radyoaktif maddenin etkisinde kalan kök sistemini hücrelerinde sitoplasmaya ya hiç veya eser miktarda radyoaktif madde girdiği halde, 10 dakikalık bir muamele süresi bile radyoaktif maddenin genellikle (homozigot mutantlar hariç) nukleus (kromatin ve nukleolus) tarafından alınmasını sağlamıştır (Tablo I). Daha uzun süre muameleye tabi tutulan köklerde radyoaktif maddenin nukleusla birlikte sitoplasmada da bulunduğu müşahede edilmiştir. Bu sonuç bundan evvel kabul edilen hipotezi desteklemektedir (Caspersson 1950, Biachet 1955 ve 1956, Prescott 1957, Zalokar 1959, Bonner 1959, Woods 1959). Bu hipoteze göre radyoaktif madde nukleus tarafından alınmaktadır ve sitoplasmaya iletilmektedir.

Tablo I. RNA bilesimine giren tritium'un nisbi yoğunluğu (Gümüş tanelerin sayılmasıyle tayin olunmuştur).

Muamele süresi (Saat)	Hücrede				Nukleus				Sitoplasma				<u>Belli bir yüzölçümünde</u>			
	1/6	1/2	2	7	1/6	1/2	2	7	1/6	1/2	2	7	1/6	1/2	2	7
Bonus	7	21	42	61	6	13	21	31	0	2	11	12				
Homozigot <u>a</u>	0	12	15	17	0	7	10	11	0	0	2	2				
Homozigot <u>b</u>	0	7	20	25	0	7	12	15	0	0	2	3				
Heterozigot (Bonus × <u>a</u>)	11	36	52	89	8	20	28	46	0	6	14	23				
Heterozigot (Bonus × <u>b</u>)	10	34	48	95	8	19	25	47	0	3	12	22				
Poz süresi (gün)	65	45	20	7	65	45	20	7	65	45	20	7				



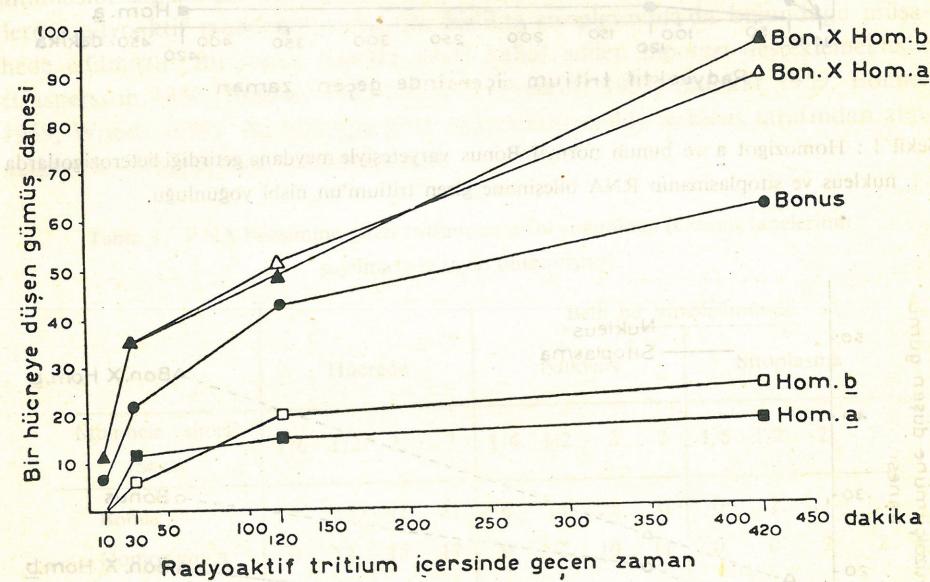
Şekil 1 : Homozigot a ve bunun normal Bonus varyetesiyle meydana getirdiği heterozigotlarda nukleus ve sitoplasmanın RNA bileşimine giren tritium'un nisbî yoğunluğu.



Şekil 2 : Homozigot b ve bunun normal Bonus varyetesiyle meydana getirdiği heterozigotlarda nukleus ve sitoplasmanın RNA bileşimine giren tritium'un nisbî yoğunluğu.

Diğer taraftan belli bir yüzölçümünde nukleus ve sitoplasma üzerine düşen gümüş taneleri kıyaslandıkta, radyoaktif maddenin daha yoğun olarak nukleus tarafından tesbit edildiği görülmüştür (Tablo I, Şekil 1 ve 2). İşaretlenmiş RNA yoğunluğunun nukleusta sitoplasmaya kıyasla bariz olarak daha fazla bulunması hücrenin nukleus bölgesinin RNA sentezi bakımından aktif bölge olduğunu göstermektedir.

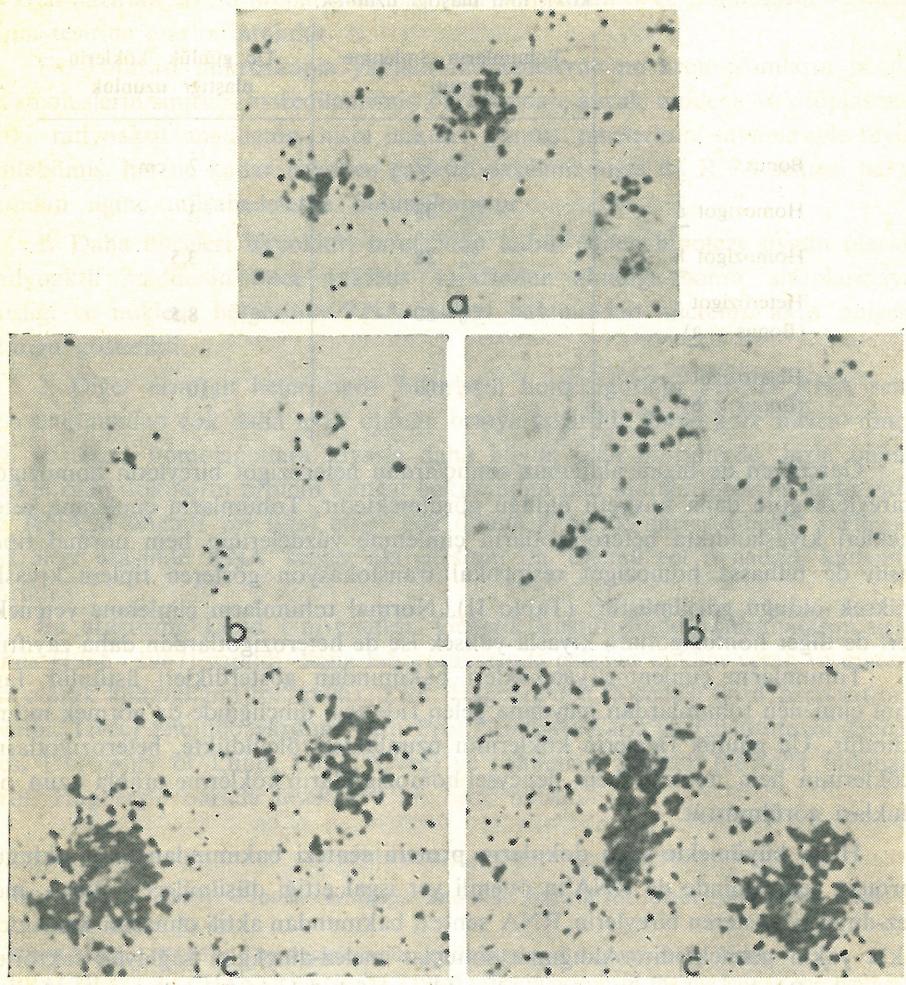
Müşahedelerimizden çıkardığımız diğer bir sonuç da homozigot ve heterozigot bitkilerin RNA sentezi bakımından bariz farklar gösterdiğidir. Radyoaktif uridin heterozigot bireylerde aktif bir şekilde hem nukleus, hem sitoplasmanın yapısına girdiği halde, kendi-döllek diploid homozigot bir birey olan normal Bonus varyetesi ve bilhassa resiprokal translokasyon gösteren arpa mutantlarının homozigot tiplerinde radyoaktif madde pek zayıf olarak nukleus ve sitop-



Şekil 3 : Homozigot a, b ve bunların normal Bonus varyetesiyle meydana getirdikleri heterozigotlarda hücrenin RNA bileşimine giren tritium'un nisbi yoğunluğu.

lasma yapısına istirak etmiştir (Tablo I, Şekil 1, 2, 3 ve 4). Bu sonuca göre heterozigot bireylerin homozigot bireylere kıyasla RNA sentezi bakımından çok daha aktif olduğu ortaya çıkmıştır.

Yüzyıllardan beri birçok türlerde kendileşme yolu ile meydana gelen dölle rin çaprazlama ile meydana gelen döllerden daha zayıf olduğu müşahede edilmiş ve bu hal literatüre melez-dinçliği (Hybrid vigour) veya heterosis olarak geçmiştir. Arpa kendi-döllek diploid bir bitkidir. Kendi-döllek bitkilerin de, ken-



Şekil 4 : 7 saat H^3 -uridin ile muamele edilen kök meristemi hücrelerinin faz-kontrast mikrotoğrafları (Poz süresi 7 gün).

a. Bonus, b. Homozigot a, b'. Homozigot b, c. Bonus \times Homozigot a,
c'. Bonus \times Homozigot b. Dileşme ile meydana çıkan zayıf irkların yok olması sonucu, karşı-döllek bitkiler kadar verimli ve kuvvetli oldukları bilinmektedir. Bununla beraber bütün dinçlik meydana getiren sayıları pek çok olan faktörlerin homozigot olarak bir bireyde toplanabilmesi ihtiyimali pratik bakımından çok zayıftır.

Tablo II. Tohumların çimlenme oranı ve üç günlük fide köklerinin ulaştığı uzunluk.

	Tohumların çimlenme oranı	Üç günlük köklerin ulaştığı uzunluk
Bonus	% 57	7 cm
Homozigot <u>a</u>	% 33	3
Homozigot <u>b</u>	% 38	3,5
Heterozigot (Bonus × <u>a</u>)	% 80	8,5
Heterozigot (Bonus × <u>b</u>)	% 100	10

Gerçekten de bizim aldığımız sonuçlardan heterozigot bireylerin homozigot bireylere göre daha kuvvetli olduğu görülmektedir. Tohumların çimlenme yetenekleri kıyaslandıkta heterozigotların çimlenme yüzdelерinin hem normal tipe, hem de bilhassa homozigot resiprokal translokasyon gösteren tiplere kıyasla yüksek olduğu görülmüştür (Tablo II). Normal tohumların çimlenme yetenekleri de diğer homozigotlara kıyasla yüksek ise de heterozigotlardan daha zayıftır.

Tohumların çimlenme yetenekleri bakımından gösterdikleri üstünlük farkını çimlenen tohumlardan meydana gelen fidelerin dinçliğinde de görmek mümkündür. Üç günlük fidelerin köklerinin uzunlukları ölçüldükte, heterozigotların köklerinin hem normal, hem deneyel homozigotların köklerine oranla uzun oldukları görülmüştür.

Hızla büyümekte olan dokuların protein sentezi bakımından aktif olduğu, protein sentezinde de RNA'ın önemli yer işgal ettiği düşünülecek olursa, melez-dinçliği gösteren bireylerin RNA sentezi bakımından aktif olmasını beklemek akla yakın gelmektedir. Aldığımız sonuçlar melez-dinçliğini sağlayan faktörler arasında RNA sentez aktivitesini destekleyen faktörlerin önemli yer işgal ettiğini ortaya koymuştur.

ÖZET

Bu çalışmaya otoradyografik metoddan faydalananlarak kromozomlar üzerindeki nukleoer bölgelerin yer değiştirmesiyle ribonuklein asidi (RNA) sentezi üzerinde bir etki meydana gelip gelmeyeceğinin araştırılması amacıyla başlandı.

Materyel olarak Bonus varyetesiinden resiprokal translokasyon gösteren arpa mutantlarının homozigot tipleriyle, bunların normal Bonus varyetesiyle meydana getirdikleri hibridler kullanıldı ve normal tiple kıyaslamaları yapıldı.

Radyoaktif uridinin RNA bileşimine girdiğini gerçekleştirme amacıyla aynı kökten hazırlanmış iki preparattan biri film konmadan önce ribonukleaz fermentinin tesirine maruz bırakıldı.

Faz-kontrast mikroskopla yapılan incelemelerde ne kromozomların ne de nukleolusların sınırları ayıredilememiş olduğundan, ancak nukleus ve sitoplasmada radyoaktif maddenin nisbi miktarı gümüş tanclerinin sayılmasıyle tayin edilebilmiş, her ne kadar istenilen gayeye ulaşlamamışsa da RNA sentezi bakımından ilginç müşahedelerde bulunulmuştur :

1. Daha önceleri birçokları tarafından kabul edilen hipoteze uygun olarak radyoaktif maddenin önce nukleus tarafından alındığı, sonra sitoplasmaya girdiği ve nukleus bölgesinin RNA sentezi bakımından hücrenin aktif bölgesi olduğu gösterildi.

2. Diğer taraftan heterozigot bireylerin homozigotlara kıyasla RNA sentezi bakımından çok daha aktif olduğu ortaya çıkarıldı. Buna göre melez - dinçliği gösteren, homozigotlara kıyasla daha büyük olan hibridlerde, hızla büyümekte olan dokuların protein sentezi bakımından faal olduğu, protein sentezinde de RNA'nın önemli yer işgal ettiği göz önüne alınarak, melez-dinçliği sağlayan faktörler arasında RNA sentez aktivitesinin de önemli rol oynadığı kanısına varıldı.

Bu araştırma Lund Üniversitesi, Genetik Enstitüsündeki çalışmalarım sırasında (1966 - 1967) yapıldı. Bana laboratuvarında çalışma imkânı veren ve materiel olarak kullandığım tohumları Prof. Hagberg'den (Swedish Seed Association, Svalöf, İsveç) teminde yardımı olan Prof. Lima-de-Faria'ya (Institute of Genetics, University of Lund, Lund, İsveç) ve tohumları vermek lütfunda bulunan Prof. Hagberg'e burada teşekkürü bir borç bilirim.

BİBLİYOGRAFYA

1. BONNER, J. (1959) : Protein synthesis and the control of plant processes. - Amer. J. Bot. 46(1) : 58-62.
2. BRACHET, J. (1955) : The nucleic acids, chemistry and biology. New York.
3. BRACHET, J. ve CHANTRENNE, H. (1956) : The function of the nucleus in the synthesis of cytosolic proteins. - Cold Spring Harbor Symp. Quant. Biol. 21: 329-337.
4. CASPERSSON, T.O. (1950) : Cell growth and cell function. New York.
5. HAGBERG, A. (1962) : Production of duplications in barley breeding. - Hereditas 48 (1-2) : 243-246.
6. PRESCOTT, D.M. (1957) : The nucleus and ribonucleic acid synthesis in *Amoeba*. - Exper. Cell. Res. 12 : 196-198.
7. SIRLIN, J. (1960) : The cell nucleus. London.
8. WOODS, P. S. (1959) : RNA in nuclear - cytoplasmic interaction. - Brookhaven Symp. Biol. 12 : 153 - 174.
9. ZALOKAR, M. (1959) : Nuclear origin of ribonucleic acid. - Nature 183 : 1330.