

283822

T. C.

HACETTEPE ÜNİVERSİTESİ

Sağlık Bilimleri Fakültesi

KOBAY LENSİ

**GLÜKOZ - 6 - FOSFAT DEHİDROGENAZININ
SAFLAŞTIRILMASI ve ÖZELLİKLERİ**

Biyokimya Programı

DOKTORA TEZİ

SEZER YARIMAĞAN

ANKARA, 1975

T.C.

Hacettepe Üniversitesi
Sağlık Bilimleri Fakültesi

KOBAY LENSİ
GLÜKOZ-6-FOSFAT DEHİDROGENAZİNİN
SAFLAŞTIRILMASI ve ÖZELLİKLERİ

Biyokimya Programı
DOKTORA TEZİ

Sezer Yarımağan

Rehber Öğretim Görevlisi:
Dr.Konçuy Mergen

Ankara-1975

İÇ İ N D E K İ L E R

GİRİŞ	1
MATERYAL, ARAÇ ve YÖNTEMLER	4
Kimyasal maddeler.....	4
Araçlar	4
Tamponlar	4
Lenslerin sağlanması	5
11.000 g. süpermatanının hazırlanması	6
G6PD aktivitesinin ölçülmesi	6
Protein miktarının ölçülmesi	7
Amonyum sülfat çöktürmesi	7
İyon değiştirici kromatografiler	8
Sefadeks G-200 filtrasyonu	8
Selüloz asetat elektroforezi	8
BULGULAR	10
Enzimin dayanıklılığı	10
Saflaştırma	10
Selüloz asetat elektroforezi bulguları	17
Sefadeks G-200 ile enzimin molekül ağırlığının bulunması	18
Saflaştırılmış enzimin kinetik özellikleri	19
G6P ve NADP K_m leri	19
pH'nın enzim kataliz hızına etkisi	24
Değişen Mg^{++} derişiminin enzim kataliz hızına etkisi	25
Diğer iyonların enzim kataliz hızına etkisi.....	26

TARTIŞMA.....	29
ÖZET.....	38
KİSALTMALAR LİSTESİ.....	39
KAYNAKLAR	40

G İ R İ Ş

Pentoz fosfat metabolik yolu nükleotid sentezi için gerekli ribozlar ile steroid hidroksillenmesi, yağ asidi, kollesterol sentezleri ve glutatyonun indirgenmesi için gerekli NADPH'nın sağlandığı ana metabolik yollar biridir.

Bu metabolik yola G6P'in giriş hızını G6PD (D-glukoz-6-fosfat: NADP oksidoredüktaz, E.C., 1.1.1, 49) enzimi $\text{G6P} + \text{NADP} \rightleftharpoons$ 6 fosfoglukonolakton + NADPH + H⁺ tepkimesi ile kontrol eder. Bu tepkime metabolik yolun hız kısıtlayıcı basamağıdır. Burada oluşan 6 fosfoglukonolakton pentoz fosfat yolunu daha sonraki bir basamanda 6PGD enzimi ile

$\text{6PG} + \text{NADP} \rightleftharpoons$ Ribülaz-5-fosfat + NADPH + H⁺ tepkimesini verir ve bir mol daha NADPH oluşur bu çalışmada G6PD aktivitesinin ölçümlesi NADPH oluşması esasına dayandığından ilk dikkat edilecek nokta 6PGD'in ortamdan uzaklaştırılmasıdır.

G6PD ilk olarak 1931 yılında Warburg ve Christian tarafından bulunmuştur.^(27,28) 1932 de maya G6PD'sinin saflaştırılmasına çalışılmış,⁽²⁹⁾ ancak 5-8 kere saflaştırılabilen enzim daha sonra Neglein'in çalışmaları ile 65 kere saflaştırılmıştır.⁽¹⁸⁾

Bazı kalıtsal anemilerde insan alyuvar G6PD sinin değişiklik gösterdiği dikkati çekmiş ve 1948, de Turchetti favizmde ilacın yol açtığı hemolizin bir alyuvar anomalisinden ileri geldiğini belirtmiş⁽²⁶⁾; 1949 da Pauling ve arkadaşları bunun moleküller bir hastalık olabileceğini düşünmüşlerdir.⁽²⁰⁾

Protein tekniklerindeki ilerlemelerden sonra Yoshida normal insan alyuvarlarından G6PD yi kristallendirmiş, kinetik özelliklerini ve amino asit miktarlarını belirtmiştir.⁽³⁴⁾ Gene 1966 da akyuvar G6PD'si kısmen saflaştırılıp kinetik özellikleri incelendiğinde alyuvar enzimi ile belirgin farkları olduğu görülmüş⁽⁵⁾ buradan akyuvar ve alyuvar enzimlerinin farklı genetik kontrol altında olduğu kanısına varılmıştır.

Daha sonra yağ dokusu, kas, karaciğer^(23,1), meme bez^(19,22), adrenal korteks⁽³¹⁾ ve lens⁽⁶⁾ gibi memeli dokularından G6PD nin saflaştırması ve tanımlanması yapılmıştır. Bu dokularda G6PD'nin miktarı ve spesifik aktivitesi hormonal ve dietsel şartlara bağlı olarak değişmektedir.

G6PD aktivitesi tavşan, koyun, sığır, rat ve kobay gibi memelilerin lenslerinde de incelenmiş ve en yüksek aktivite kobayda bulunmaktadır.⁽⁶⁾ Ancak kobay lensinden bugüne deðin G6PD saflaþtırılmamıştır.

İnsan lensi ile olan çalışmalar ise ancak kataraktli lenslerle yapılmıştır.^(10,36,37)

Bu bulgulara dayanarak bizim çalışmamızda kobay lensi G6PD'ı kısmen saflaştırıldıktan sonra kinetik özellikleri incelemiştir.

Bu bulgular normal, erişkin kobay lensi G6PD'sine ait olup daha sonra yapılabilecek bir çalışma ile deneysel katarakt geliştirilmiş lenslerle kıyaslanarak katarakt biyokimyasında G6PD'nin rolü açıklanabilir.

MATERIAL, ARAÇ ve YÖNTEMLER

1. Kimyasal Maddeler:

NAD, NADP, G6P, 6PG, dehidroandrosteron, pregnenolon, 3β -hidroks β -androstan-17-on, prednizolon disodyum fosfat, β -metazon disodyum fosfat, fosfolin iiodid, pilokarpin, üreaz, katalaz, alkoldehidrogenaz, DEAE selüloz, ECTEOLA selüloz E-102 B 96 "Sagma Chemical Company" den; sığır serum albumini "Armour Pharmaceutical Company" den; Sefadeks G-200 "Pharmacia Fine Chemicals" firmasından; diğer kimyasal maddeler "Fisher" ve "BDH Chemical Ltd" firmalarından alınmış olup saftır.

2. Araçlar:

Ölçüm odası sabit sıcaklıkta tutulabilen "Zeiss" PM Q II spektrofotometresi, "Sorvall" ültrasantrfüjü, "Beckman" pH metresi, "Leybol Heraeus Typ D₂" vakum buharlaştırıcısı, "Potter Elvejhem" teflon homojenizatörü, "Gelman" elektroforez aracı kullanılan özel araçlardır.

3. Tamponlar:

Fosfat tamponları için gereken molaritedeki KH_2PO_4 aynı molaritedeki K_2HPO_4 ile istenilen pH'ya cam elektrodla ayarlandı.

10^{-1} M Tris-HCl pH=8,0 tamponu G6PD ve 6PGD aktivitelerinin ölçü-
münde kullanıldı. Bu tampon aktivite ölçme tüpündeki son derişimi
 $1,4 \times 10^{-2}$ M olacak şekilde $MgCl_2$ içermektedir.

G6PD saflaştırmasında kullanılan bütün tamponlara son deri-
şimleri 10^{-3} M olacak şekilde EDTA pH=7,0 ve 2×10^{-6} M olacak şekilde
NADP katılmıştır.(bu derişimlerde NADP ve EDTA içeren tamponlardan
"N-E" içeren diye söz edilecektir)

pH'nın G6PD enziminin kataliz hızına etkisi aşağıdaki tampon-
lar kullanılarak incelendi.

pH: 5,0 - 6,0 10^{-1} M asetat tamponu

pH: 6,5 - 8,0 10^{-1} M Tris-HCl tamponu

pH: 8,0 - 9,5 10^{-1} M glisin tamponu

Bu tamponların hepsi aktivite ölçüm tüpündeki son derişimi
 $1,4 \times 10^{-2}$ M olacak şekilde $MgCl_2$ içermektedir.

Selüloz asetat elektroforezinde kullanılan tampon 10^{-1} M
pH=8,9 barbüütürat tamponudur.

4. Lenslerin Sağlanması:

Hacettepe Üniversitesi Deney Hayvanları laboratuvarından
sağlanan 650-800 gr. ağırlığındaki erişkin, beyaz kobaylar kullanıldı.
Çalışmada cins farkı gözetilmedi.

Kobaylar kalblerine hava verilerek öldürülüp lensleri
mükün olduğu kadar kısa sürede çıkarılıp bulgular kısmında açık-

lanacak nedenden dolayı bekletilmeden homojenize edildi.

5. 11.000 g Süpernatanının Hazırlanması:

100-120 mg. ağırlığındaki kobay lensleri lens başına 1 ml "N-E" içeren 10^{-2} M KPO₄ tamponu içinde +4°C de 5 dakika homojenize edildi. Homojenat ültrasantrfüjde 20 dakika 11.000 g'de santrfüj edildi. Süpernatan "N-E" içeren 10^{-2} M KPO₄ pH=6,5 tamponuna karşı 15 saat dializ edildi, bu sırada dializ suyu üç kez değiştirildi. Dializ edilmiş 11.000 g süpernatanı G6PD saflaştırmasında kullanıldı.

6. G6PD Aktivitesinin Ölçülmesi:

NADPH oluşumuna bağlı 340 milimikrondaki absorbans değişikliği 25°C de spektrofotometrede izlendi. (37)

Enzim miktarı dakikada 0.005 - 0.050 O.D. verecek şekilde ayarlandı ve tepkime sübstrat katılması ile başlatıldı.

NADPH oluşumuna bağlı olarak 340 milimikronda oluşan absorbans değişikliği ilk 5 dakikada doğrusal ve katılan enzim miktarı ile orantılıdır. Üç tüpün kapsamı Tablo I de verilmiştir. G6PD aktivitesi 2 numaralı tüpte okunan absorbans farkından 3 numaralı tüpte okunan absorbans farkını çıkartarak elde edildi. 1 numaralı tüp kördür.

Enzim aktivitesi milletlerarası enzim ünitesi olarak ifade edildi. Bir milletler arası enzim ünitesi (I.U.) 25°C de, dakikada bir mikromol NADP indirgeyen enzim miktarıdır. (36)

Spesifik aktivite mg. protein başına milletler arası enzim ünitesi olarak ifade edildi.

Tüp	1	2	3
10^{-1} M Tris-HCl pH=8,0	1,5 ml	1,5 ml	1,5 ml
10^{-2} M G6P	-	0,3 ml	-
10^{-2} M 6PG	-	0,3 ml	0,3 ml
2×10^{-3} M NADP	-	0,3 ml	0,3 ml
Enzim	0,6 ml	0,6 ml	0,6 ml
Su	0,9 ml	-	0,6 ml

Tablo I

G6PD aktivitesinin ölçülmesi

7. Protein Miktarının Ölçülmesi:

Protein miktarı Warburg Christian⁽³⁰⁾ ve Lowry⁽¹⁴⁾ yöntemleri ile ölçüldü. İkinci yöntem birinciye göre 20 kere daha duyarlıdır. Standard olarak sığır serum albumini kullanıldı.

8. Amonyum Sülfat Çöktürmesi:

İyonik kuvvetin dar sınırlar içinde değiştirilmesi, proteinlerin çözünürlüğünü büyük ölçüde değiştirir. Bundan yararlanarak % 30-50 amonyum sülfat kesitinde kobay lensi G6PD'sinin iki kere saflaşması sağlandı. Ancak bu yöntem verimi çok düşündüğünden kullanılmadı.

9. Iyon Değiştirici Kromatografiler:

DEAE selüloz ve ECTEOLA selüloz E-102 B 96 Peterson ve Sober yönetimine göre hazırlandı. ⁽²¹⁾

Akış hızlarının yüksek olmaması için kolonlara basınç uygulanmadı. Kolon kromatografisi gene Peterson ve Sober yöntemine göre yapıldı. ⁽²¹⁾

10. Sefadeks G-200 Filtrasyonu:

Bu amaçla "Sephadex-Pharmacia" bültenine göre hazırlanan sefadeck G-200 kullanıldı. ⁽²⁴⁾

Hazırlanan kolonların "Blue dextran 2000" ile bulunan ölü hacmi literatürdeki değerlere uygundu. ⁽²⁾

Sefadeks G-200 kolonları "N-E" içeren 10^{-2} M KPO_4 pH=6,5 tamponu ile üç gün yıkandıktan sonra dengeye getirildi ve bulgular kısmında bildirileceği gibi molekül ağırlığı bilinen proteinler kullanılarak haritalandı.

11. Selüloz Asetat Elektroforezi:

Selüloz asetat elektroforezi yüksek ayırma gücü ve kısa sürede sonuç vermesinden dolayı seçildi. ⁽¹⁵⁾

Elektroforez "Gelman" firmasının aracı, nüümune uygulayıcısı ve aynı firmanın 1 inç x 6,75 inç boyutlarındaki "Sepraphore III" şeritleri ile yapıldı. 10 dakika tamponda bekletilen şeritlere 0,001 mg. protein içeren 0,002 ml. nüümune uygulandı.

Elektroforez 400 V gerilim ve 1,5 mA/cm akım şiddeti altında 45 dakika sürdürdü. Bu sürenin sonunda çıkarılan şeritler, oda ıslasında "amido Black 10B" ile boyandı. Boyanın fazlası (50:30:20) oranında karıştırılmış (CH_3COOH : CH_3OH : H_2O) ile yıkayıp şeritler kurutuldu. Sonra (10:90) oranında karıştırılmış (CH_3OH : H_2O) ile berraklaştırıldı ve tesbit edildi.

B U L G U L A R

1. Enzimin Dayanıklılığı:

Bu çalışmada kobay lensi G6PD'sinin uzun süre bozunmadan bekletmek için en uygun pH=6,5 olarak saptandı.

11.000 g süpernatanı yalnızca iyonsuz su veya 10^{-2} M KPO_4 pH=6,5 tamponu içinde hazırlanıp $+4^{\circ}C$ de bir gece bekletilmekle G6PD aktivitesinin 42 % sini; bekletme $-20^{\circ}C$ de yapıldığında G6PD aktivitesinin 11 % ni yitirdi.

11.000 g süpernatanı 2×10^{-6} M NADP ve 10^{-3} M EDTA pH=7,0 içeren 10^{-2} M KPO_4 pH=6,5 tamponu içinde hazırlanıp bekletildiğinde $+4^{\circ}C$ de 10 gün; $-20^{\circ}C$ de 4 ay süre ile G6PD aktivitesinde ölçülebilir bir azalma olmadı. Bu nedenle G6PD saflaştırmasında kullanılan bütün tamponlara son derişimleri 10^{-3} M olacak şekilde EDTA pH=7,0 ve 2×10^{-6} M olacak şekilde NADP katıldı (N-E)

2. Saflaştırma:

Bütün saflaştırma işlemleri $+4^{\circ}C$ de yapıldı.

Saflaştırmada ilk sorun G6PD'yi 6PGD den ayırmaktı. Bu amaçla değişik saflaştırma yöntemleri ile 6PGD'nin uzaklaştırılması denendi. Tablo II bu saflaştırma yöntemleri ile 6PGD'nin ne oranda uzaklaştığını göstermektedir.

Nüümune	6PGD/G6PD
11.000 g süpernatanı	1/10
% 30-% 50 Amonyum sülfat kesiti	1/22
Sefadeks G-200 sonrası	1/37
DEAE-Selüloz sonrası	0
ECTEOLA-Selüloz sonrası	0

Tablo II

Çeşitli saflaştırma yöntemleri ile kobay lensi
G6PD'sinin 6PGD'den arınma miktarı

G6PD enzimini saflaştırmak için sırası ile DEAE ve
ECTEOLA selülozler, sefadeks G-200 kolonları kullanıldı. Bütün
kolonlar önceden "N-E" içeren 10^{-2} M KPO_4 tamponu ile dengelendi.
Bütün dializler aynı tampona karşı yapıldı.

DEAE Selüloz Kolon Kromatografisi:

Yöntemler kısmında belirtildiği şekilde hazırlanan
11.000 g süpernatanı 2 cmx70 cm boyutlarındaki DEAE selüloz kolo-
nuna uygulandı. 11.000 g süpernatan geçtikten sonra kolon ölü
hacminin 3-4 katı "N-E" içeren 10^{-2} M KPO_4 pH=6,5 tamponu ile
yıkandı ve 10^{-2} M - 8×10^{-1} M KPO_4 gradienine bağlandı. Her 5 ml

bir tüpe alındı, tüplerde bilinen yöntemlerle G6PD aktivitesi ve protein miktarı ölçüldü. Şekil I DEAE selüloz kolon kromatografisi ile kobay lensinden G6PD saflaştırılmasını göstermektedir.

ECTEOLA Selüloz Kolon Kromatografisi:

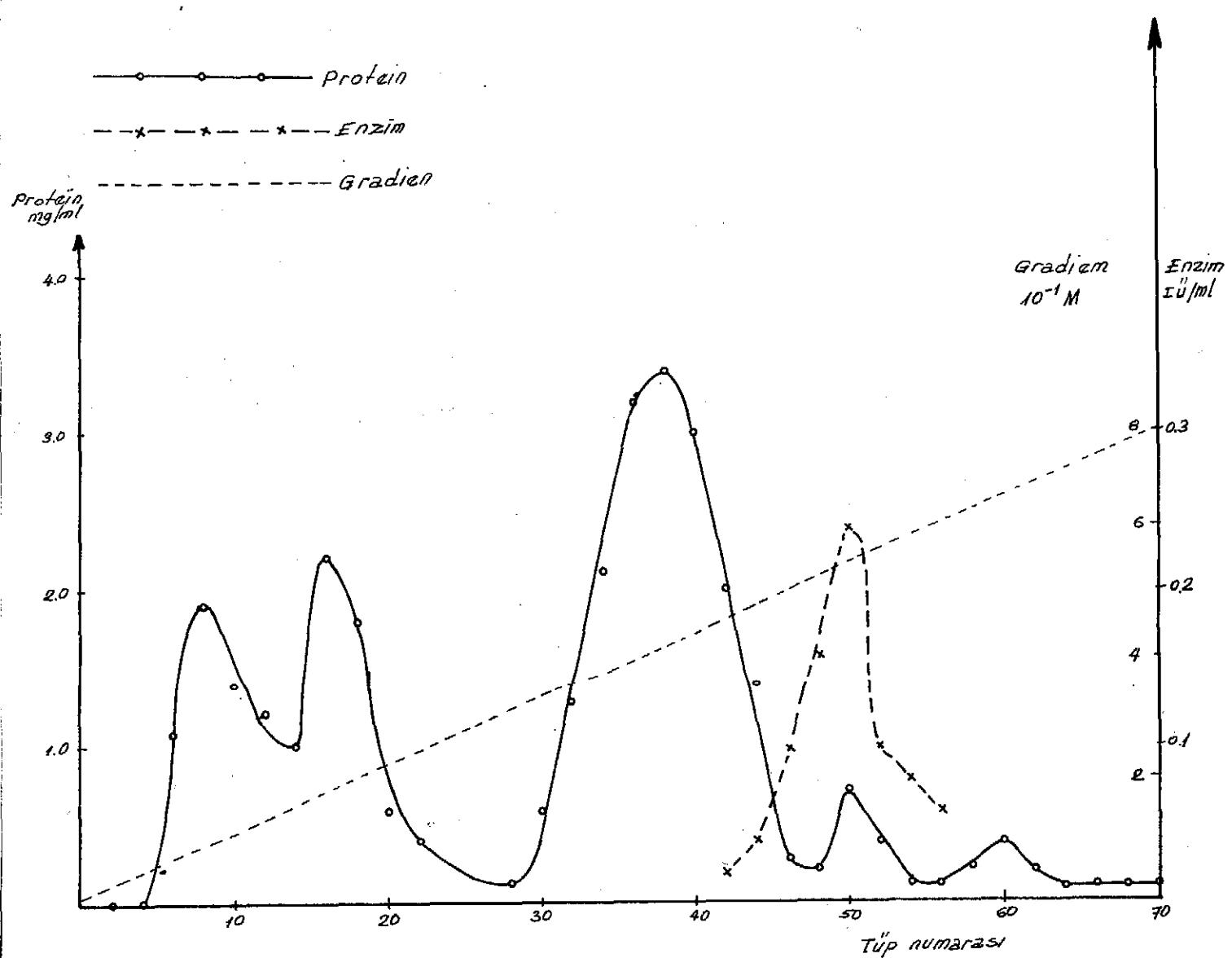
DEAE selüloz kolonundan çıkan aktif tüpler birleştirildi, 15 saat dializ edildi ve 2 cmx70 cm boyutlarındaki ECTEOLA selüloz kolonuna uygulandı. ECTEOLA selüloz kolon kromatografisi DEAE selüloz kolon kromatografisi ile tamamen aynı esaslara dayanır. Yalnız burada elüsyon için kullanılan KPO_4 gradeni $10^{-2} M - 2,5 \times 10^{-1} M$ arasındadır.

Sefadeks G-200 Filtrasyonu:

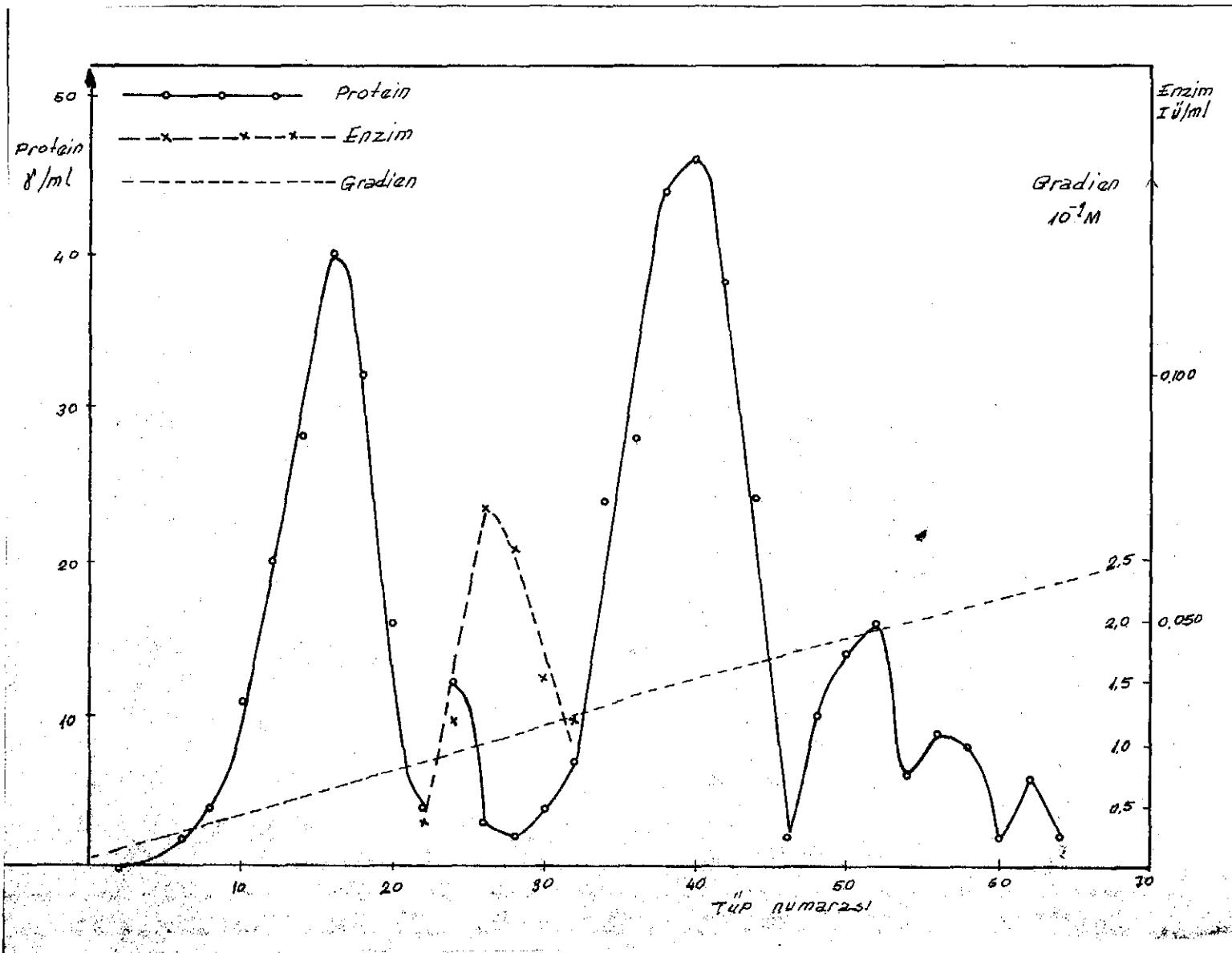
ECTEOLA selüloz kolonundan alınan aktif tüpler birleştirildi, 15 saat dializ edildi ve safadeks G-200 kolonuna uygulandı. Enzimin geçisi biter bitmez "N-E" içeren $10^{-2} M$ KPO_4 pH=6,5 tamponu ile elüsyona geçildi. Toplanan tüplerde bilinen yöntemlerle enzim ve protein miktarları ölçüldü. Şekil 3 sefadeks G-200 gel filtrasyonu ile G6PD saflaştırmasını göstermektedir.

Safadeks G-200 kolonundan çıkan enzim 11.000 g süpernatanına göre 686 kere saftır, 6PGD enziminden arınmıştır ve başlangıçtan beri saflaştımanın verimi 5,37 % dir.

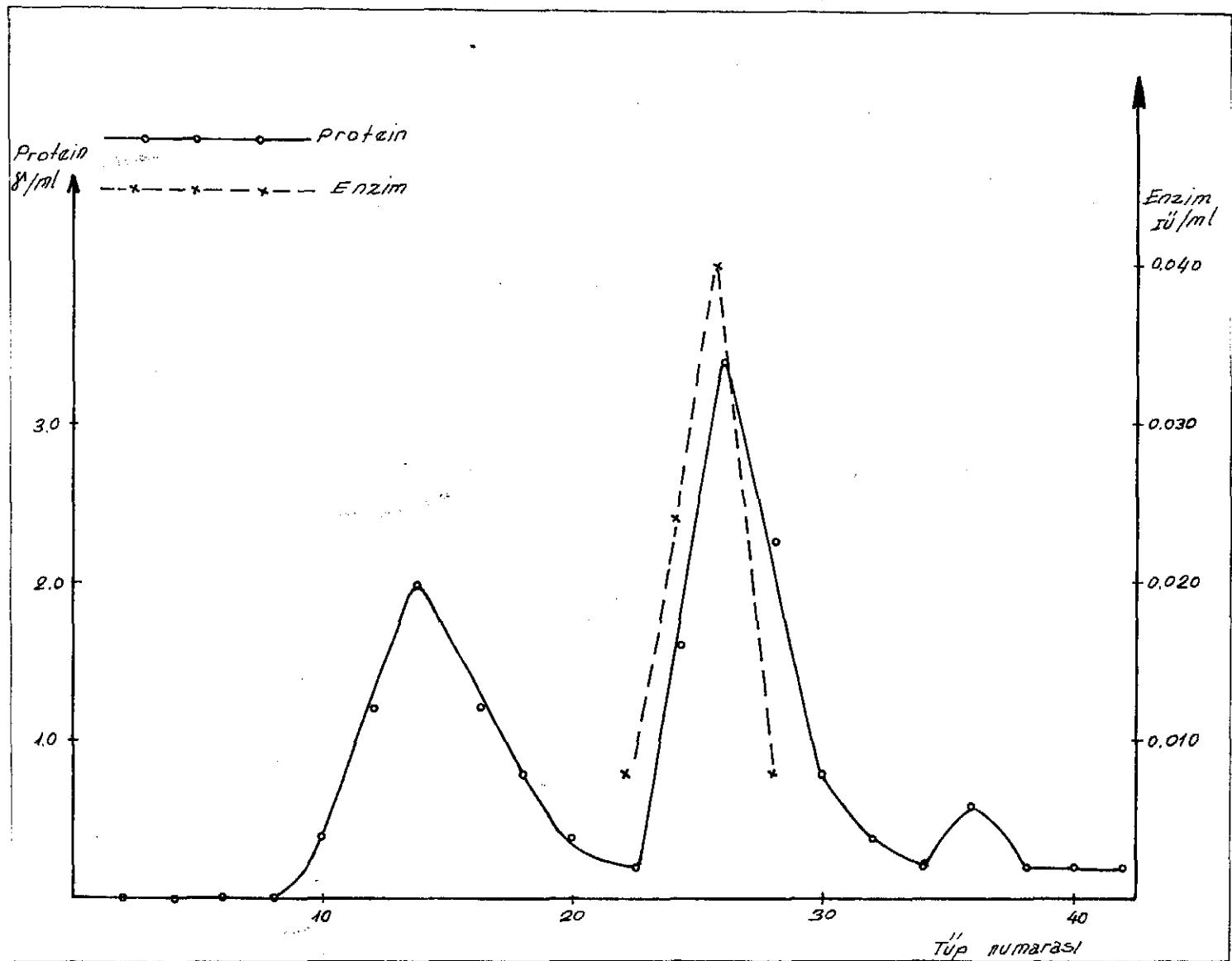
Saflaştımanın her basamağı en az 20 kez tekrarlandı. Tablo III kobay lensinden G6PD saflaştırmasının özetini vermektedir.



ŞEKİL 1- G6PD'in DEAE selüloz kolonundan elüsyonu; Kolon boyutları
(2 cm x 70 cm); akış hızı 30 ml/saat; elüsyon tamponu
"N-E" içeren KPO_4 tamponu; $pH=6,5 \cdot 10^{-2} M - 8 \times 10^{-1} M$



Şekil 2- G6PD'in ECTEOLA selüloz kolonundan elüsyonu: Kolon boyutları ($2 \text{ cm} \times 70 \text{ cm}$); akış hızı 30 ml/saat ; elüsyon tamponu "N-E" içeren KPO_4 tamponu $\text{pH}=6,5$
 $10^{-2} \text{ M} - 2,5 \times 10^{-1} \text{ M}$



Şekil 3- G6PD'in sefadeks G-200 filtrasyonu; Kolon boyutları

(1,5 cm x 50 cm); akış hızı 40 ml/saat; elüsyon tamponu

"N-E" içeren 10^{-2} M KPO_4 tamponu pH=6,5

	Hacim (ml)	Protein (mg/ml)	Aktivite IU/ml	Toplam Protein (mg)	Aktivite (IU)	Spesifik Aktivite (IU/mg)	<u>G6PD</u> G6PD	Saflaşma %	Verrim
11.000 g. Supernatantı	12	25,20	0,434	302,40	5,21	0,017	1/10		
DEAE-Selüloz sonrası	18	0,53	0,146	9,54	2,63	0,275	0	16,2	50,5
ECTEOLA-Selüloz sonrası	10	0,006	0,046	0,060	0,46	7,66	0	27,9	17,5
Sefadex G-200 sonrası	8	0,003	0,035	0,024	0,28	11,66	0	1,52	60,8
Toplam							686	5,37	

Tablo III

Kobay lensinden G6PD saflaştırılması

3. Selüloz Asetat Elektroforezi Bulguları:

Sefadeks G-200 kolonundan alınan aktif tüpler birleştirildi, 15 saat 2×10^{-6} M NADP içeren iyonsuz suya karşı dializ edilerek KPO_4 ve EDTA uzaklaştırıldı. Dializden alınan enzim vakum buharlaştırıcısı aracılığı ile kuruluğa kadar buharlaştırıldı. Kuru artık 0,05 ml iyonsuz suda çözüldü ve bu çözeltiden alınan 0,002 ml (0,001 mg protein içeren) selüloz asetat şeridine uygulanarak elektroforeze tâbi tutuldu.

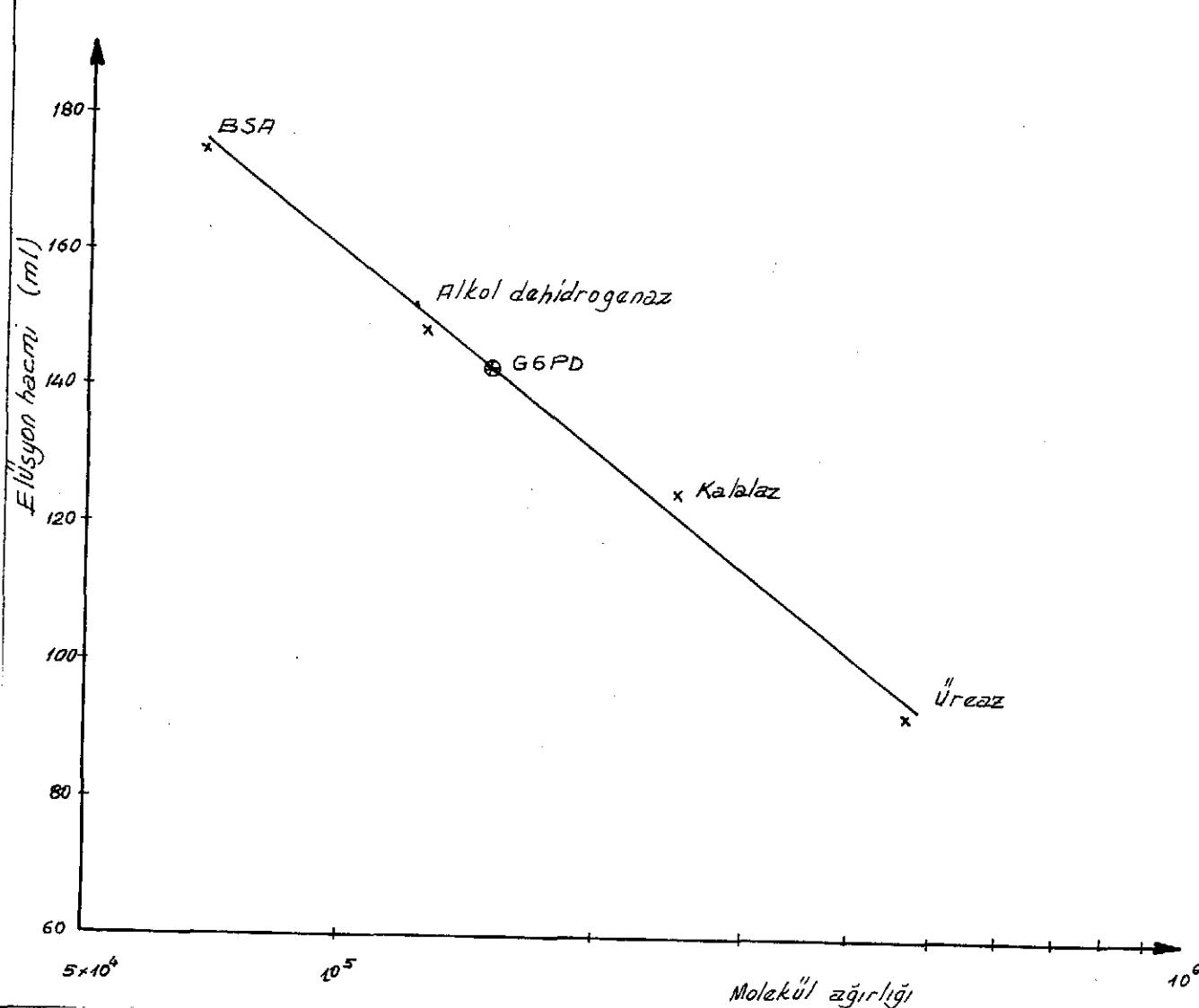


Sekil 4- Saflaştırılmış kobay lensi G6PD'sinin selüloz asetat elektroforezi: 0,001 mg. protein ile çalışılmış ve "amido black 10B" ile boyanmıştır.

4. Sefadeks G-200 İle Enzimin Molekül Ağırlığının Bulunması:

Enzimin molekül ağırlığı sefadeks G-200 kolonunda Andrews (2) yöntemine göre yapıldı. Standart olarak üreaz (473.000), katalaz (250.000), alkol dehidrogenaz (125.000) ve BSA (68.000) kullanıldı.

Enzimlerin 280 milimikronda absorbansların okunması ve bilinen molekül ağırlığına karşı elüsyon hacimlerinin semi logaritmik grafiklenmesi ile standart eğri çizildi. G6PD için aktivite tarandı. Enzimlerin molekül ağırlığı $150,000 \pm 5000$ bulundu.



Şekil 5- Sefadeks G-200 standart grafiği: Kolon ($2,5 \times 50$ cm)

elüsyon tamponu $\text{pH}=6,5 \quad 10^{-2} \text{ M } \text{KPO}_4$

5. Saflastırılmış Enzimin Kinetik Özellikleri:

a) G6P ve NADP K_m 'leri:

G6P K_m değerini bulmak için son NADP derişimi $4 \times 10^{-4} M$ da sabit tutulup son G6P derişimi $100 \times 10^{-6} M - 6,25 \times 10^{-6} M$ arasında değiştirildi.

NADP K_m değerinin bulmak için son G6P derişimi $2 \times 10^{-3} M$ da sabit tutulup son NADP derişimi $50 \times 10^{-6} M - 3,125 \times 10^{-6} M$ arasında değiştirildi.

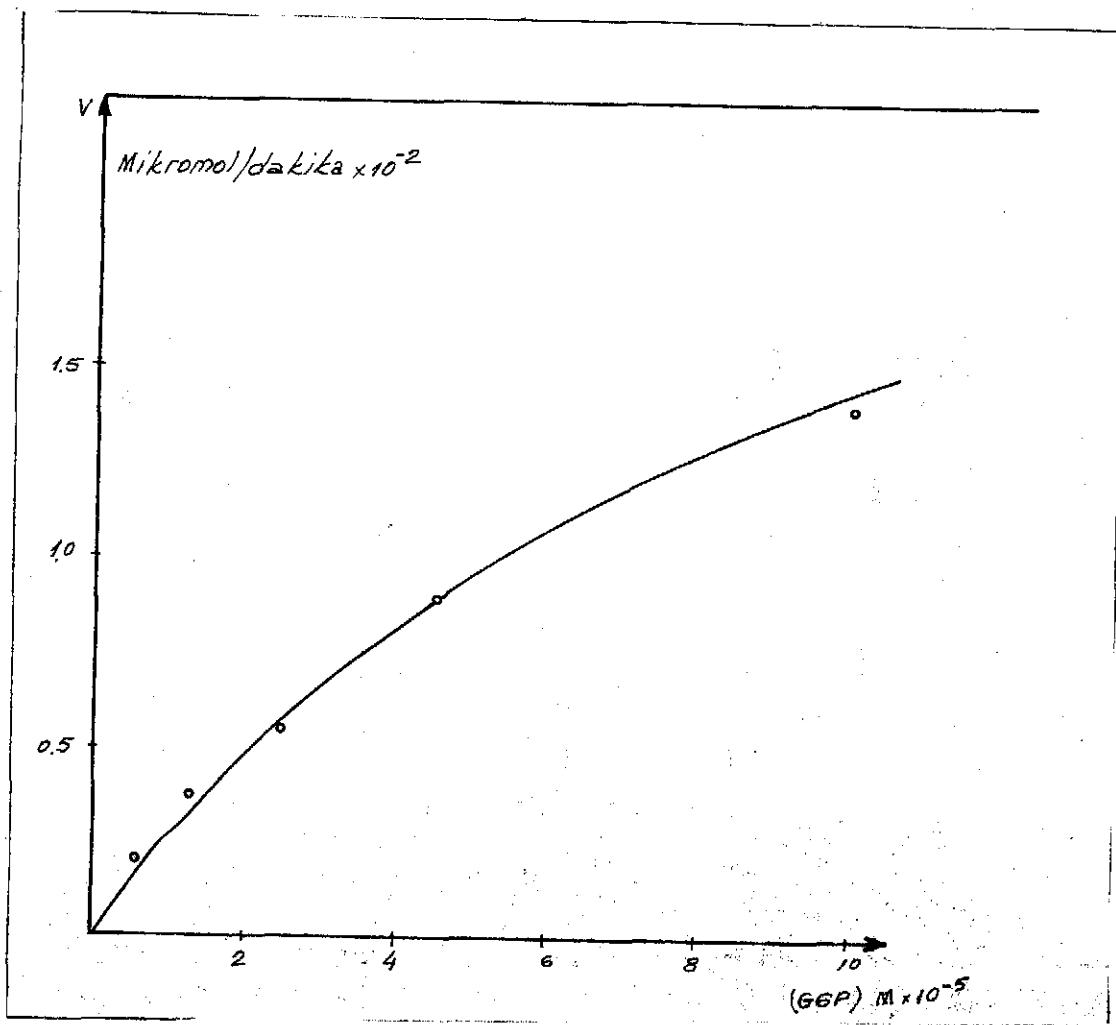
Hız ölçümleri ölçü grupları halinde 12'şer kez tekrarlandı. Hız hesaplamalarında ilk 1 ve 2 dakikalardaki absorbens değişimeleri esas alındı.

pH=8,0 ve 25°C da son Mg^{++} derişimi $1,4 \times 10^{-2} M$ iken:

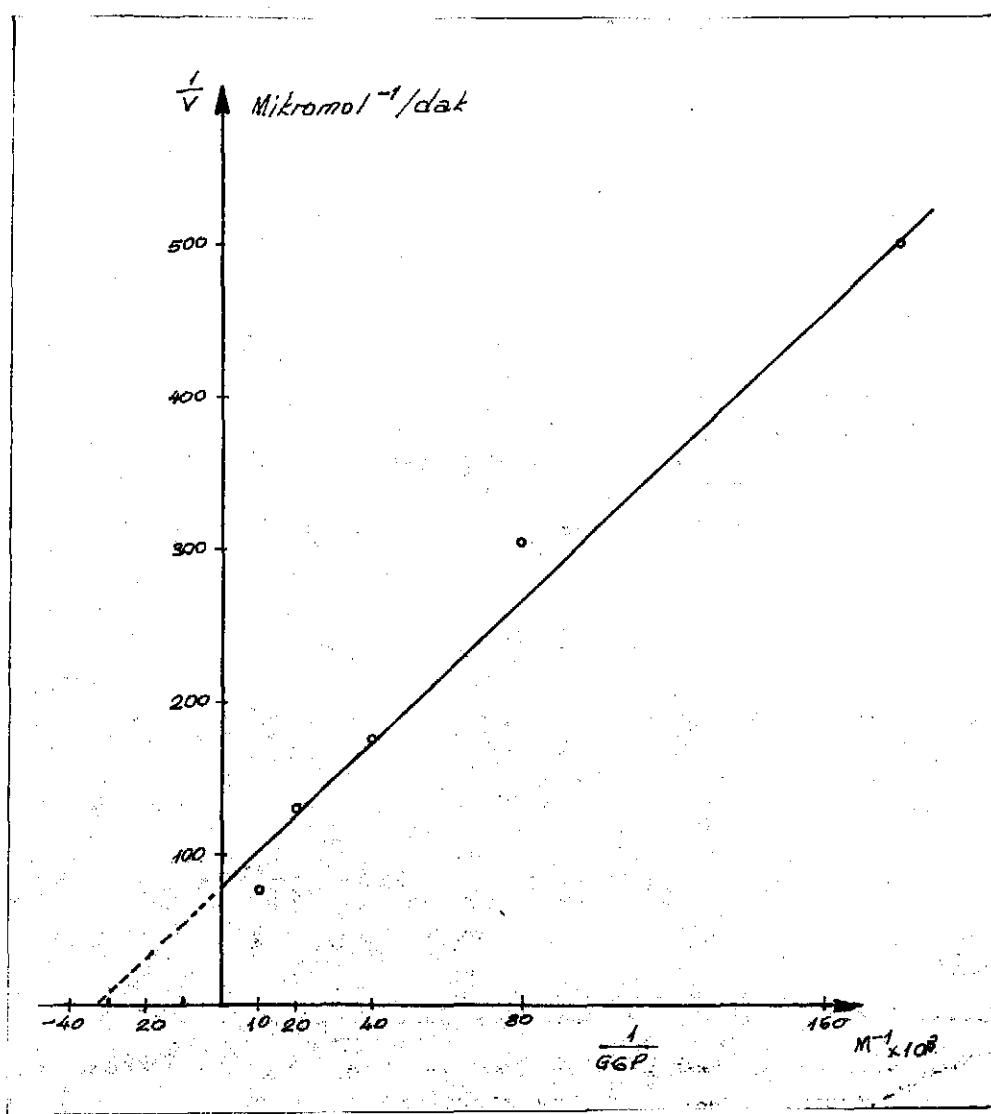
G6P için $K_m = (32,6 \pm 0,2) 10^{-6} M$

NADP için $K_m = (12,5 \pm 0,1) 10^{-6} M$ olarak saptandı.

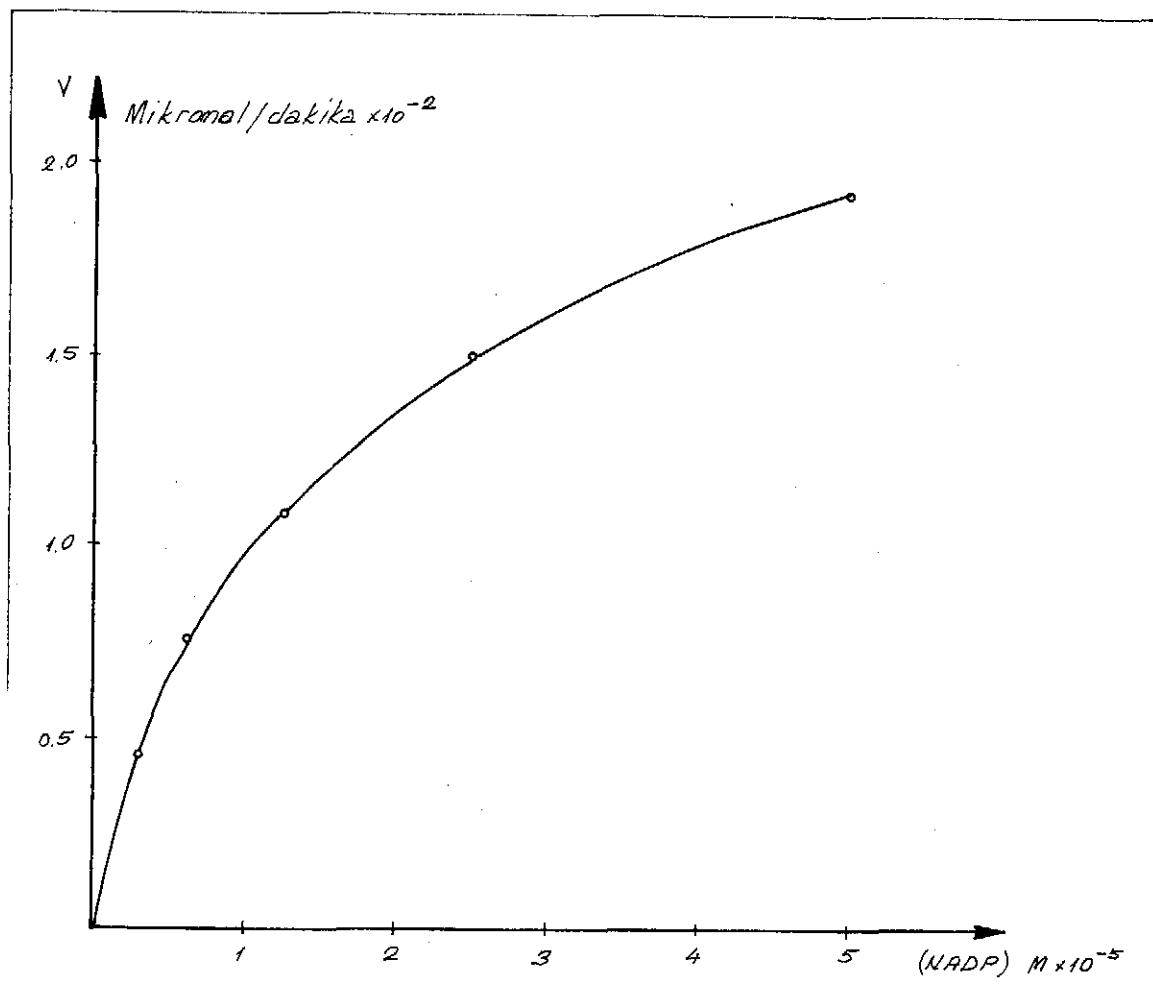
Şekil 6 ve Şekil 7 G6PD enzim kataliz hızının artan sütsubstrat derişimleri ile artışın ve her iki sütsubstrat için Lineweaver-Burk grafiklerini göstermektedir.



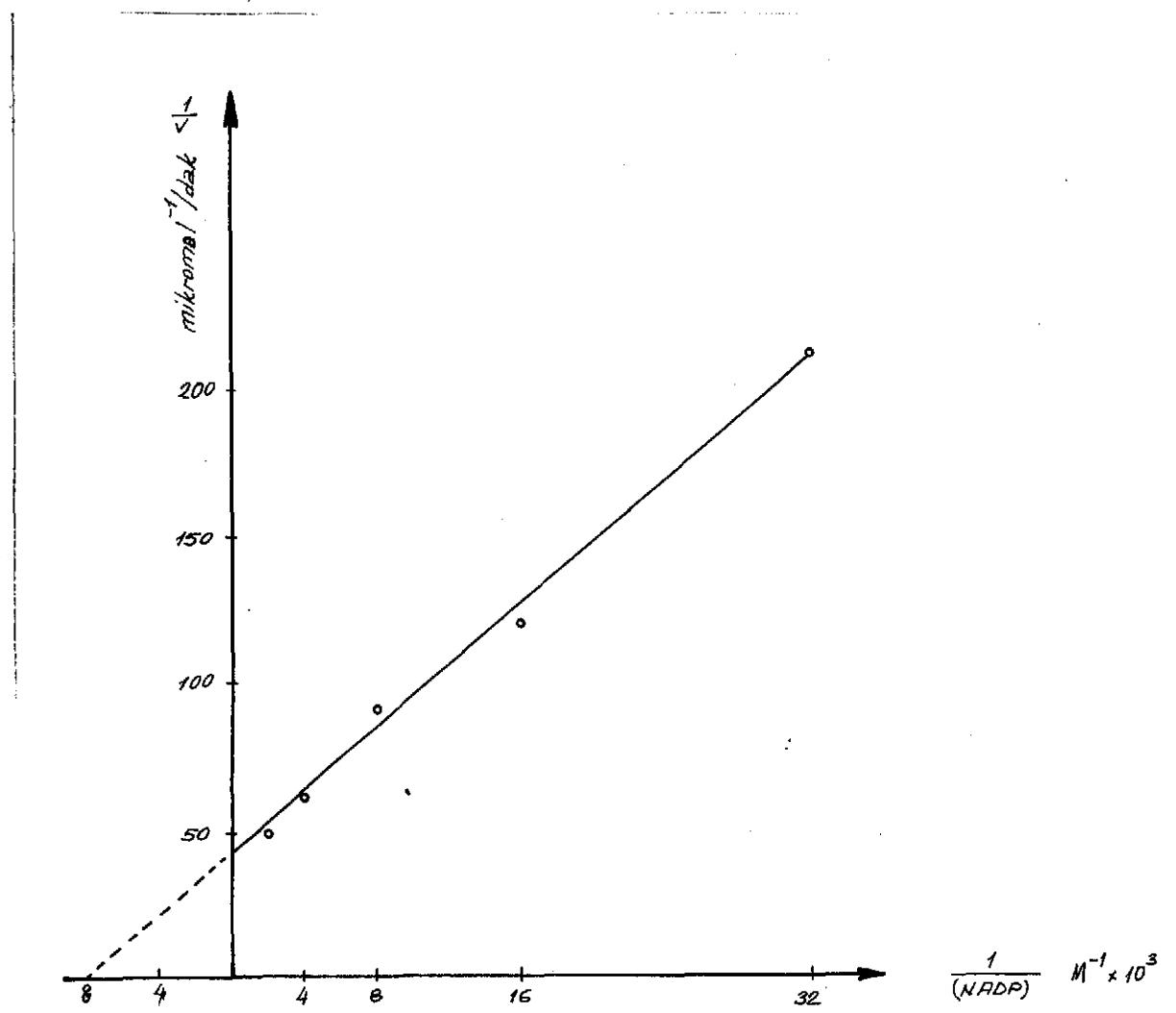
Şekil 6a- G6PD'nin (G6P) değişken iken Michaelis-Menthen eğrisi: $(\text{Mg}^{++}) = 1,4 \times 10^{-2} \text{ M}$; $(\text{NADP}) = 4 \times 10^{-4} \text{ M}$;
 $\text{pH}=8,0$ ve 25°C



ŞEKİL 6b- G6PD'nin (G6P) değişken iken Lineweaver-Burk grafiği: $(Mg^{++}) = 1,4 \times 10^{-2}$ M; $NADP = 4 \times 10^{-4}$ M;
pH=8,0 ve 25°C



ŞEKİL 7a) G6PD'nin (NADP) değişken iken Michaelis-Menthen eğrisi; $(Mg^{++}) = 1,4 \times 10^{-2} M$ $(G6P) = 2 \times 10^{-3} M$; pH=8,0 ve $25^{\circ}C$



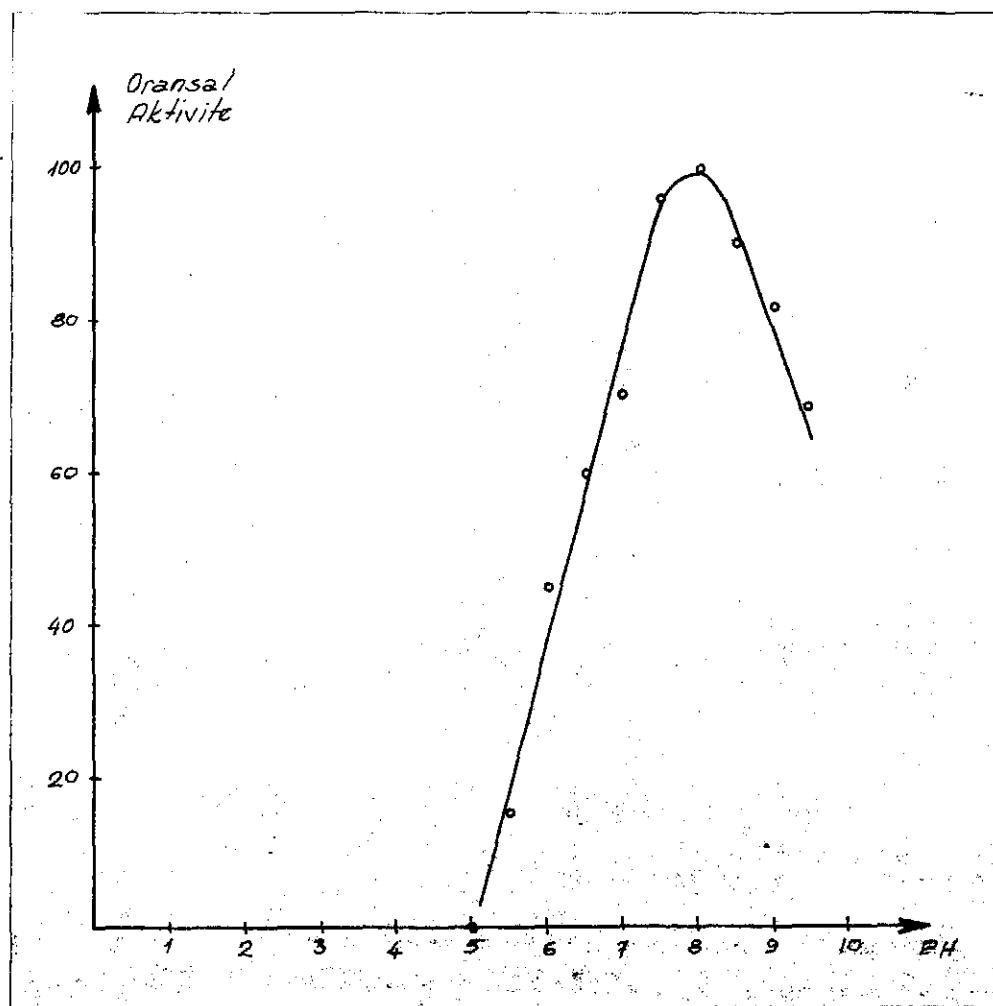
ŞEKİL 7b- G6PD'nin (NADP) değişken iken Lineweaver-Burk grafiği: $(Mg^{++}) = 1,4 \times 10^{-2} M$; $(G6P) = 2 \times 10^{-3} M$;
 $pH=8,0$ ve $25^{\circ}C$

b. pH'nın Enzim Kataliz Hızına Etkisi:

Saflaştırılmış enzimin kataliz hızına pH'nın etkisi yönümler kısmında belirtilen tamponlar kullanılarak incelendi. Bütün ölçmeler 25°C de ve $1,4 \times 10^{-2} \text{ M MgCl}_2$ varlığında yapıldı.

Enzimin kataliz hızının en yüksek olduğu pH=8,0 olarak saptandı.

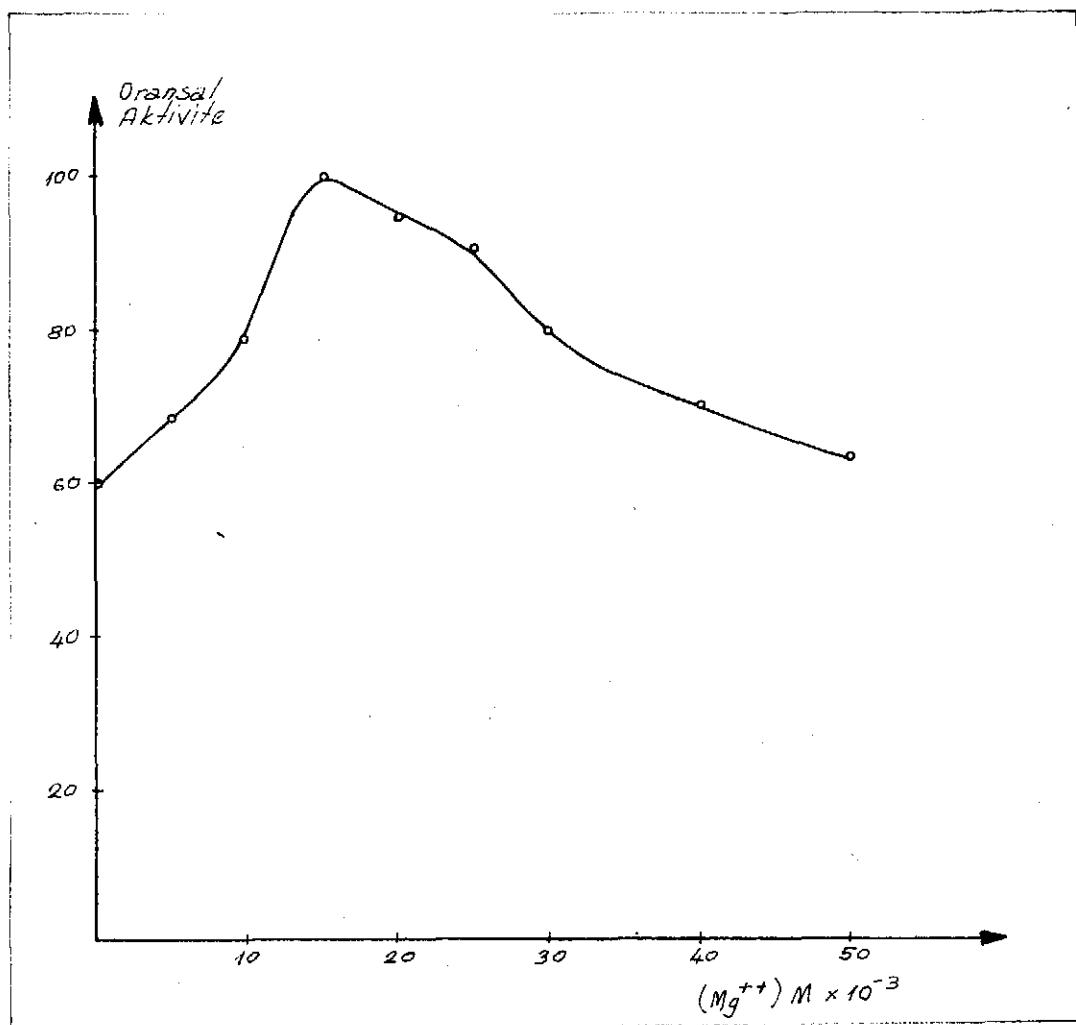
pH= 5,0 iken G6PD inaktifdi. pH > 9,5 olduğunda ortama konulan MgCl_2 hidroksit şeklinde çöktüğünden ölçme yapılamadı. Şekil 8 G6PD kataliz hızına pH'nın etkisini göstermektedir.



ŞEKİL 8- G6PD Kataliz hızına pH'nın etkisi

c. Değişen Mg^{++} Derişiminin Enzim Kataliz Hızına Etkisi:

Mg^{++} G6PD aktivitesi için gereklidir. Kataliz tepkimesinin hızı Mg^{++} derişimi $1,5 \times 10^{-2} M$ iken en fazladır. $0,5 \times 10^{-2} M$ 'in altında ve $3,0 \times 10^{-2} M$ üstünde hızla düşer. Şekil 9 G6PD aktivitesi üzerine Mg^{++} derişiminin etkisini göstermektedir.



ŞEKİL 9- Değişen Mg^{++} derişiminin G6PD aktivitesine etkisi
Ölçmeler pH= 8,0 ve $25^{\circ}C$ de yapıldı.

d. Diğer İyonların Enzim Kataliz Hızına Etkisi:

Düzen katyon ve anyonların G6PD kataliz hızına etkisi araştırıldı. Son derişimleri:

(G6P)= 10^{-3} M; (NADP)= 10^{-3} M; (Mg^{++})= $1,4 \times 10^{-2}$ M; pH= 8,0 ve $25^{\circ}C$ de :

$1,4 \times 10^{-2}$ M Ca^{++} enzim aktivitesini 22 % inhibe etti. Aynı derişimdeki Ba^{++} 16 %; Fe^{++} 3 % oranında inhibisyon gösterdi. Li^+ , Na^+ , K^+ , Mn^{++} , Cd^{++} , Ni^{++} , Co^{++} , Hg^{++} , Pb^{++} , Al^{+++} , Fe^{+++} , Cr^{+++} ve anyonlardan Cl^- , NO_2^- , NO_3^- , HCO_3^- , CN^- , CH_3COO^- , $CO_3^{=}$, $C_2O_4^{=}$, $C_4H_4O_6^{=}$, $C_6H_5O_7^{=}$, $BO_3^{=}$ etkisizdir.

e. İhibisyon Deneyleri:

K^+ ve PO_4 : Bizim kullandığımız derişimlerde (10^{-2} M 8×10^{-1} M) K^+ ve PO_4 inhibitör degildir. Saflaştırmayı KPO_4 yerine aynı molarite ve pH'da Tris tamponu ile yaptığımızda G6PD aktivitesi bakımından bir fark gözlenmedi.

Kortikosteroidler: β -metazon ve prednisolon disodium fosfat denenmiş kortikosteroid derişimi 3×10^{-2} M kadar arttırıldığı halde belirli bir inhibisyon gözlenmemiştir.

Antikolinesterazlar: Glokom tedavisinde kullanılan ve güçlü bir antikolinesteraz olan fosfolin iodid son derişimi % 1'e kadar arttırıldığı halde G6PD'yi inhibe etmedi. Gene bir

miotik ve kolinesteraz inhibitörü olan pilokorpin 2×10^{-2} M derişime kadar inhibisyon etkisi yapmadı.

Belirtilen derişimlerin üzerine çıktılarında inhibisyon gözlandı ise de bu inhibisyonlar ortama konan inhibitör miktarı ile orantılı değildi.

Sübstrat Benzerleri: Saflaştırılan kobay lensi G6PD'ı NADP ye tam özgü olup NAD'yi hiç indirgemedi.

G6P benzeri olarak G, GlP, GlDP, F6P denendi enzim G6P'a tam özgü olup bu sübstratlar derişimleri kullanılan G6P derişiminin 10 katına çıktıgı zaman bile yükseltgemedi.

Son Ürün İnhibitörleri: Bazı steroid hormonlar ve yağ asitleridir. Steroid hormonlardan: Dehidro androsteron, pregnenolon ve 3β -OH- 5α -androstan-17-on denendi ve kobay lensi G6PD'ı için çok kuvvetli inhibitörler olduğu gözlandı. Bu steroidlerin Ki değerlerini bulmak için pH= 8,0; son (Mg^{++}): $1,4 \times 10^{-2}$ M; son (NADP): 4×10^{-4} M (doygunluk derişimi) sabit tutulup; (G6P): 100×10^{-6} M - $6,25 \times 10^{-6}$ M arasında değiştirildi ve inhibitör verliğinde enzimin kataliz hızı incelendi.

Yağ asitlerinden asetik (2 C), bütirik (4 C) miristik (14 C), palmitik (16 C), stearik (18 C), ve oleik (18 C), asitler sodyum tuzları halinde denendi ve inhibitör etki göstermediler.

10 karbonlu doymuş bir yağ asidi olan kaprik asit sodyum tuzu halinde kullanıldı ve kobay lensi G6PD si için inhibitör olduğu gözlendi. Tablo IV belirtilen koşullarda üç inhibitör steroid ve sodyum kaprata ait Ki değerlerini vermektedir.

Inhibitör	Inhibitör Derişimi	Deney sayısı	Ki \pm standart sapma
Dehidroandrosteron	10^{-4} M	12	$(1,70 \pm 0,04) 10^{-4}$ M
3β -OH-5 α -androstan 17-on	2×10^{-6} M	12	$(2,13 \pm 0,07) 10^{-6}$ M
Pregnenolon	10^{-5} M	12	$(7,40 \pm 0,34) 10^{-6}$ M
Sodyum kaprat	10^{-3} M	6	$(2,20 \pm 0,12) 10^{-3}$ M

TABLO IV- G6PD'in son ürün inhibitörlerinin Ki değerleri:

(G6P) değişken; $(NADP) = 4 \times 10^{-4}$ M; $(Mg^{++}) = 1,4 \times 10^{-2}$ M;
 $pH = 8,0$; $25^{\circ}C$

T A R T I Ş M A

G6PD başta insan alyuvarları⁽³⁴⁾ olmak üzere insan akyuvarları⁽⁵⁾, insan plasentası⁽¹⁷⁾, rat kası, yağ dokusu ve karaciğeri^(1,23,32), rat meme bezi^(19,22) sığır adrenal korteksi⁽³¹⁾, maya^(29,37), asetobakter ksilinum⁽³⁾ gibi birçok türlerin değişik dokularından kısmen saflaştırılmış ve özellilikleri incelenmiştir.

Tavşan, kobay, sığır, koyun, rat gibi memeli lenslerinin G6PD aktivitesi incelendiğinde en yüksek aktivite kobayda bulunmuştur.⁽⁶⁾

Normal ve kataraktlı insan lensi ile Zinkham (1961); Freidburg ve Meyer (1968) çalışmalar yapmışlardır. Bu araştırmacılar kataraktlı insan lensinde G6PD aktivitesinin azaldığını bunun yaşlanma ile azalan protein çözünürlüğüne bağlı olduğunu ileri sürmüşlerdir.⁽⁶⁾ 1964 de Kinoshita⁽¹⁰⁾; 1966 da Westring ve Pisciotta tarafından insanlardan kalitsal kataraktda alyuvar G6PD aktivitesinin de azlığı gösterilmiştir.⁽³³⁾

1966 da Hockwin ve arkadaşları sigır lensinde karbonhidrat metabolizması ile ilgili 8 ayrı enzimin aktivitelerini ölçümiş ve yaşlanmış lenslerde bütün dehidrogenazların azalduğunu göstermişlerdir.⁽⁸⁾ Aynı araştırmacıların 1968 de yaptıkları bir çalışmada çözünebilir protein miktarı ile birlikte G6PD nin de azalduğu bulunmuştur.⁽⁹⁾

Pentoz fosfat metabolik yolunu kontrol eden G6PD enziminin lens metabolizması ve katarakt oluşumunda da önemli bir rolü olduğundan bizim çalışmamızda kobay lensinden ileri bir saflaştırması yapıldı ve bazı özelliklerini incelendi.

Bu çalışmada lensler bekletilmedi. Lensler beklemekle -20°C de 4 ay, +4°C de 10 gün süre ile G6PD aktivitesini koruyordu. Ancak bekletilmiş lenslerden elde edilen 11.000 g.süpernatanı DEAE selüloz kolonundan elüe olurken 200 ml.lik geniş bir aralıkta (2×10^{-1} M - 7×10^{-1} M tuz gradieni) G6PD aktivitesi görülmüyordu. Enzimin alt yapısından ileri geldiğini sandığımız bu durum saflaşmayı engelliyor ve enzimin derişimini azaltıyordu.

Yeni çıkarılmış lenslerle çalışıldığında elüsyon 25 - 30 ml.lik bir aralıkta tamamlandı (5×10^{-1} M KPO₄ derişiminde) bütün G6PD tek ve keskin bir zirve halinde elde edildi (Şekil 1)

Bulgular kısmında degenildiği gibi G6PD aktivitesinin korunması için enzim saflaştırmasında kullanılan bütün çözeltilere son derişimi 2×10^{-6} M olacak şekilde NADP ve 10^{-3} M EDTA pH= 7,0 katıldı. Daha düşük NADP derişimlerinde G6PD aktivitesi korunamıyordu.

Mc Charlton ve arkadaşlarının⁽⁶⁾ koyun lensi G6PD'sinin saflaştırmasında kullandıkları merkapto etanol bu çalışmada kullanılmadı. Çünkü aktivitenin yaygınlaşmasını önlemiyordu.

Kobay lensi G6PD'si belirtilen yöntemlerle saflaştırıldı. Son aşamada elde edilen enzimin spesifik aktivitesi 11,66 IU/mg. idi. Bu değer koyun lensinden saflaştırılan G6PD için 0,146 IU/mg⁽⁶⁾ insan alyuvarlarından kristallendirilen G6PD için 750 dir.⁽³⁴⁾

G6PD saflaştırmasında eskiden beri anyon değiştirici reçinelerden yararlanılmıştır.^(6,23,32) Bu çalışmada DEAE ve ECTEOLA selülozlar arka arkaya kullanılmakla daha ileri ve yüksek verimli bir saflaşma sağlandı.

Çok kullanılan enzim saflaştırma yöntemlerinden biri olan amonyum sülfat göktürmesi verimi düşüğünden kullanılmadı.

Sefadeks G-200 filtrasyonu daha yüksek bir verim alındığı için anyon değiştiricilerden sonra kullanıldı.

G6PD'yi öncelikle 6PGD'den arıtmak gerekti. Bilindiği gibi 6PGD enzimi:



tepkimesine göre NADP yi redükler. G6PD aktivitesi 340 milimikrondaki absorbans değişikliğini ölçerek tayin edildiğinden 6PGD varlığında bulunan aktivite yalnız G6PD ye değil, her iki dehidrogenaza birden ait olur. Tablo 3 de görüldüğü gibi G6PD yi 6PGD den tam arıtan yöntemler anyon değiştirici kromatografiler olduğundan saflaştırmaya bunlarla başlandı.

DEAE selüloz, ECTEOLA selüloz, sefadeks G-200 sırası G6PD nin en yüksek verimle en saf olarak elde edilmesine yarıdağı için tercih edildi.

Saflaştırmanın son aşamasında elde edilen enzim 1.000 g. süpernatana göre 686 kere saftır ve başlangıçtan beri verim 5,37 % dir.

Saflaştırılmış G6PD nin selüloz asetat elektroforezi yapıldı. Şekil 4 de görüldüğü gibi bu nümune oldukça saf ve kinetik çalışmalar için uygundur.

Saflaştırılmış kobay lensi G6PD sinin sefadeks G-200 filtrasyonu ile molekül ağırlığı 150.000 ± 5000 bulundu.
(Şekil 5)

Yöntemler kısmında belirtilen tamponlarla pH'nın enzim kataliz hızına etkisi incelendiğinde kataliz hızının pH= 8,0 de

en yüksek olduğu bulundu. Bu değer insan alyuvarı⁽³⁴⁾, rat, kara-çigeri^(23,32), koyun lensi⁽⁶⁾ gibi birçok dokulardan elde edilen G6PD için bulunan pH değerinin aynıdır. (Şekil 8). $\text{pH} > 9,5$ iken ortama konan MgCl_2 , Mg(OH)_2 olarak çöktüğünden ölçme yapılamadı.

Enzimin kataliz hızı $1,2 \times 10^{-2}$ M - $2,5 \times 10^{-2}$ M MgCl_2 varlığında en yüksektir, bu değerlerin dışında hızla düşer. (Şekil 9)

Ca^{++} , Ba^{++} ve Fe^{++} Mg^{++} yerine geçiklerinden bu iki değerlikli katyonların varlığı kataliz hızını azalttı.

Saflaştırılmış kobay lensi G6PD'sinin $\text{pH}= 8,0$ ve $1,4 \times 10^{-2}$ M Mg^{++} varlığında K_m değerleri:

G6P için $K_m = (32,6 \pm 0,2) 10^{-6}$ M

NADP için $K_m = (12,5 \pm 0,1) 10^{-6}$ M olarak saptandı. (Şekil 6 ve 7)

Bu değerler koyun lensi G6PD si için bulunan K_m lerin aynıdır.⁽⁶⁾ Tablo V'de değişik memeli dokuları ve mikroorganizmalardan saflaştırılan G6PD lerin K_m değerleri görülmektedir.

1935 de Theorell⁽²⁵⁾ ve 1955 de Glaser ve arkadaşları⁽⁷⁾ fosfatın insan alyuvar G6PD sinin inhibe ettiğini belirtmişlerse de bizim çalışmamızda 10^{-2} M - 8×10^{-1} M arasında KPO_4 inhibitör etki göstermedi. Saflaştırmayı KPO_4 tamponu yerine aynı molarite ve pH'da Tris tamponu ile yaptığımızda G6PD aktivitesi bakımından bir fark görülmmedi.

G6PD	G6P için K_m (10^{-6} M)	NADP için K_m (10^{-6} M)
İnsan alyuvarları	50 - 78	2,9 - 4,4
İnsan akyuvarları	16	8,1
Sığır adrenal korteksi	42	5,6
Rat yağ dokusu	35	1,7
Rat kası	34	2,1
Rat karacığıri	48	1,1
Maya	35	2,8
Asetobakter ksilinum	2500	40
Koyun lensi	32	12

Tablo V

Çeşitli türlerden saflaştırılan G6PD'lerin K_m değerleri

1960 da Black ve arkadaşları kortikosteroid tedavisi sırasında katarakt oluşumunun hızlandığını belirtmişler ve deneysel katarakt denemeleri yapmışlardır.⁽²⁶⁾ 1971 de M. Charlton ve arkadaşları ise yüksek derişimde prednisolon disodiyum fosfat ve β -metazon disodyum fosfatın koyun lensi G6PD si

için inhibitör olduğunu göstermiştir.⁽⁶⁾ Kobay lensi G6PD si ise 30 mM derişimde bile bu kortikosteroitlerle inhibe olmadı. Gene 1971 de Charlton ve arkadaşlarının inhibitör olarak belirttiği pilokarpin ve fosfolin iodid 25 mM derişime kadar inhibitör etkisi göstermediler.

1970 de R. Raineri ve arkadaşları rat meme bezinden⁽²²⁾ 1973 de Richard W. Geisler rat karaciğer, kas ve yağ dokusundan⁽²³⁾ gene 1973 de Benziman ve arkadaşları asetobakter ksilinumdan⁽³⁾ saflaştırdıkları G6PD'lerin sübstrat olarak hem NADP hem NAD yi kullanabildiğini belirtmişlerdir. Kobay lensi G6PD si ise NADP ye tam özgü olup NAD yi indirgemedi.

G6PD nin steroitlerle inhibe olduğu ilk kez 1960 da Marks ve Banks tarafından gözlenmiştir.⁽¹⁶⁾ Aynı araştırmacılar daha sonraki çalışmalarında maya G6PD sinin steroitlerle inhibe olduğunu, bu özelliğin memeli enzimine ait olduğunu açıkladılar.

Memeli G6PD'sinin steroitlerle inhibisyonu 1961 ve 1963 de Levy ve arkadaşları^(12,13) 1970 de R. Raineri ve arkadaşları tarafından incelenmiştir.⁽²²⁾ Raineri kullandığı 18 steroidin yapısı ile inhibisyon gücü arasında bir bağlantı kurmuş 17 veya 20. karbonda bir keto grubu bulunmasının inhibisyon için gerekli olduğunu ve steroidin yapısı düzlemsel (planar) oldukça inhibisyon gücünün arttığını belirtmiştir. Bu yapıya en uygun bileşik

5 α -androstan-17-on'dur. Gene bu araştırcıya göre enzim üzerinde hidrofobik bir cep vardır, bu cep steroid bağlama bölgesi olarak iş görür. (22)

Bizim çalışmamızda inhibitör olarak kullanılan 3 steroid arasında 3-hidroksi-5 α -androstan-17-on'un kuvvetli bir G6PD inhibitörü olduğu saptandı. Bu bulgu R. Raineri'nin sonuçları ile bağdaşmaktadır.

1960 da Marks ve Banks tarafından dehidroandrosteron'un insan alyuvar G6PD sinin güçlü bir inhibitör olduğunu bildirmiştir ancak inhibisyon kinetikleri ve Ki değerleri çalışmamıştır. (16)

Bizim çalışmamızda da dehidro androsteron kobay lensi G6PD sini inhibe etti ve $K_i = 1,70 \pm 0,04$ M bulundu. Kullanılan diğer iki steroidin Ki değerleri ise Raineri'nin rat meme bezi için bulduğu Ki'lerle karşılaştırılmış olarak aşağıda verilmiştir.

	A	B
	$K_i (10^{-6} M)$	$K_i (10^{-6} M)$
3 β -hidroksi-5 α -androstan-17-on	3,56	$2,13 \pm 0,07$
Pregnenolon	5,70	$7,40 \pm 0,34$

A: Rat meme bezi G6PD'si

B: Kobay lensi G6PD'si

Görüldüğü gibi bizim bulduğumuz Ki'ler rat meme bezi için bildirilenlerden çok farklıdır. Bunun tür ve doku farkından ileri geldiği kanısındayız. Buna göre G6PD tüplerinin ayrılmamasında Km değerlerinden başka Ki değerlerinden de yararlanılabilir.

Ö Z E T

G6PD enzimin kobay lensinden elde edilerek DEAE selüloz ECTEOLA selüloz iyon değiştiricileri . ve sefadeks G-200 filtrasyonu aracılığı ile saflaştırıldıktan sonra selüloz asetat elektroforezi ile saflik derecesi tesbit edildi.

Sefadeks G-200 filtrasyonu ile molekül ağırlığı 150.000±5000 bulundu.

Enzimin her iki sütsubstratına ait K_m değerleri; kataliz hızına iyonların, pH'nın ve inhibitörlerin etkileri incelendi. Diğer tür ve dokulardan elde edilen G6PD ler için bilinen inhibitörler kobay lensi enzimi için de denendi ve inhibisyon gücü Ki değeri olarak saptandı.

Not: Bu çalışmada kullanılan sütsubstrat ve inhibitörleri hediye olarak gönderen Bilim Dalımızın kurucusu, değerli hocamız Prof.Dr. Pınar Özand'a teşekkürü görev biliyoruz.

KISALTMALAR LİSTESİ

BSA:	Sığır serum albumini
EDTA:	Etilen diamin tetraasetik asit
G:	Glükoz
G1P:	Glükoz-1-fosfat
G6P:	Glükoz 6-fosfat
G16P:	Glükoz-1,6-di-fosfat
G6PD:	Glükoz 6 fosfat dehidrogenaz
KPO ₄ :	Potasyum fosfat tamponu
M:	Molar
mM:	Milimolar
NAD:	Nikotinamid adenin dinükleotid
NADP:	Nikotinamid adenin dinükleotid fosfat
NADPH:	İndirgenmiş nikotinamid adenin dinükleotid fosfat
O.D.:	Optik dansite.
6PG:	6-fosfo glukonat
6PGD:	6-fosfoglukonat dehidrogenaz

K A Y N A K L A R

1. Ammon Hizi and gad Yagl (1974) European J. of Biochemistry 45, 201 - 209
2. Andrews, P. (1965) Biochem. J. 96, 595
3. Benziman Moshe and Mazover A. (1973)
The Journal of Biochemistry 248, 5, 1603 - 1608
4. Black, R.L., Oglesby, R.B., von Sallmann, L. and Bnim, J.J
(1960) J. Amer. Med. Ass. 174, 166
5. Bonsignore, A., Fornaini, G., Leoncini, G., Fantoni and Segni, P. (1966) Journal of Clinical Investigation 45, 12, 1966.
6. Charlton Josephine M. and Heyningen Ruth van (1971)
Exp. Eye. Res. 11, 147 - 160
7. Glaser L. and Brown, D.H. (1955) J. Biol. Chem. 216, 67
8. Hockwin, O., Weimar, L., Noll, E., Licht, W. (1966)
Albrecht Greafes Clin. Exp. Arch. Ophthalmol. 170, 99
9. Hockwin, O., and Gassner, R. (1968) Exp. Eye. Res. 7, 269.

10. Kinoshita, J.H. (1964) Arch. Ophthalmol. 72, 554
11. Kuby, Stephen A., Wu, James, T., and Roy, R.N (1974)
Archives of Biochemistry and Biophysics 165, 153 - 178
12. Levy, H.R., (1961) Biochem. Biophys. Res. Commun. 6, 49
13. Levy, H.R., (1963) J. Biol. Chem. 238, 775
14. Lovry, O.H., Rosebrough, N.J., Farr, A.L., Randall, R.J.,
(1951) J. Biochem. 193, 265.
15. Maregno Rowe, A.V., (1965) J. Clin Pathol. 18, 790 - 792
16. Marks, P.A., and Banks, J. (1960).
Proc. Nat. Acad. Sci. U.S. 46, 447
17. Menzel, P., Gobbert, M. and Oertel, G.W. (1970).
Hormone and Metabolic Research 2, 225 - 227
18. Negelein, E. and Hass, E. (1935) Biochem. Z. 282, 206
19. Nevaldine, H., Barbara, Hayde H. Costance and Levy
Richard (1974) Archives of Biochemistry and Biophysics.
165, 398 - 406
20. Pauling, L., Ittano, H.A., Singer, S.J. and Wells, I.C.
(1949) Science 110, 543 - 548

21. Peterson, E.A., Sober, H.A. "Methods in Enzymology" (1962) ed. Colowick, S.P., Kaplan, N.O., Academic Press, Inc., New York, Vol 5, 3
22. Raineri, R. and Richard Levy, H. (1970) Biochemistry, 9, 11, 2233 - 43
23. Richard W. Geisler, Alyn, Mc. Clure and Robert J. Hansen (1973) Biochimica et Biophysica Acta, 327, 1-10
24. "Sephadex-gel filtration in theory and practise" bülteni (1966) Pharmacia Fine Chemicals, Upsala, Sweden
25. Theorell, H. (1935) Biochem. Zeits, 275, 416
26. Turchetti, A. (1948) Riforma Med., 62, 325 - 328
27. Warburg, O. and Christion, W. (1931) Biochem.Z., 238, 131
28. Warburg, O. and Christian, W. (1931) Biochem. Z., 242, 206
29. Warburg, O. and Christian, W (1932) Biochem. Z., 254, 438
30. Warburg, O. and Christian, W. (1942) Biochem. J. 310, 384
31. Wayne E. Criss and Kenneth W. Mc. Kerns (1968) Biochemistry, 7, 1, 125 - 134
32. Watanabe Akiharu and Taketa Kazuhisa (1972) J.Biochem. 72, 1277 - 1280

33. Westring, D.W. and Pisciota, A.V. (1966) Arch. Int. Med. 118, 385
34. Yoshida, A. (1966) J. Biol. Chem. 241, 4966
35. Yoshida, A. (1968) Hereditary Disorders of Eryrocyte Metabolism, ed. Ernest Beutler, M.D.
36. Zinkham, W.H. (1958) Bull. John. Hopk. Hosp. 102, 169
37. Zinkham, W.H. and Lenhard, R.E (1959) J. Pediat. 55, 319