

# Araştırma Makaleleri

Pharmacia-JTPA  
24: 51 (1), 34-39, 1984

## BAZI İKİ DEĞERLİKLİ KATYONLARIN KOBAY AKCİĞER VE BÖBREK MİKROZOMAL NADPH-SİTOKROM C REDÜKTAZ ENZİM AKTİVİTELERİNE İN VITRO ETKİLERİ

Mümtaz İşcan (\*)

### ÖZET :

Mikrozomal ilaç metabolize eden enzimlerin, veya diğer ismiyle karışık fonksiyonlu oksidazların, bileşenlerinden biri olan NADPH-sitokrom c redüktaz, bu enzim sisteminde NADPH'dan sitokrom P-450'ye elektron taşımada rol oynar. Bu çalışmada, çevrede yaygın olarak bulunan kadmiyum ve nikelin, ve organizma için gerekli bir eser element olan ve mikrozomal ilaç metabolize eden enzimlerin aktivite tayinlerinde inkübasyon ortamına invitro olarak ilave edilen magnezyumun kobay akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c redüktaz enzim aktivitelerine etkileri incelenmiştir. Reaksiyon ortamına, in vitro olarak  $1.0 \times 10^{-5}$  ile  $1.0 \times 10^{-3}$  M arası değişen konsantrasyonlarda kadmiyum klorür ve nikel klorür, ve  $5.0 \times 10^{-4}$  ile  $1.0 \times 10^{-2}$  M arasında değişen konsantrasyonlarda magnezyum klorür ilave edildiğinde her iki organın enzim aktivitelerinde bir değişim gözlenmemiştir.

Bu sonuçlar, in vitro olarak, bu iki değerlikli katyonların kobay akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c redüktaz enzimlerinin elektron taşıma kapasitelerini değiştirmedigini ve akciğer ve böbrek enzim aktivitelerinin bu katyonlara yanıtında gerek nitel ve gerekse nicel farklılık bulunmadığını göstermiştir.

THE INFLUENCE OF SOME DIVALENT CATIONS ON GUINEA-PIG LUNG AND KIDNEY MICROSOMAL NADPH-CYTOCHROME C REDUCTASE ACTIVITIES IN VITRO

(\*) Ankara Üniversitesi Eczacılık Fakültesi Farmasötik Toksikoloji Anabilim Dalı,  
Tandoğan-Ankara

## SUMMARY :

NADPH-cytochrome c reductase, which is one of the components of microsomal drug-metabolizing enzymes, or mixed-function oxidases, plays a role in the electron transport from NADPH to cytochrome P-450 in the enzyme system. In this study, in vitro, direct effects of three divalent cations, cadmium and nickel, the metals which are widely distributed throughout the environment, and magnesium, which is nutritionally required trace element and usually added in vitro to incubation mediums used in assays of microsomal drug-metabolizing enzyme activity, on lung and kidney microsomal NADPH-cytochrome c reductase of male guinea-pig were examined. In vitro addition of cadmium chloride and nickel chloride in the concentrations ranging from  $1.0 \times 10^{-5}$  to  $1.0 \times 10^{-3}$  M and magnesium chloride in the concentrations ranging from  $5.0 \times 10^{-4}$  to  $1.0 \times 10^{-2}$  M to reaction medium caused no alterations in the enzyme activities of lung and kidney. This indicated that these divalent cations did not change the electron capacity of microsomal NADPH-cytochrome c reductase of guinea-pig lung and kidney and that there was no either qualitative or quantitative difference in the enzyme activities of guinea-pig lung and kidney in response to these divalent cations in vitro.

## GİRİŞ

İlaç, pestisit ve polisiklik aromatik hidrokarbonlar gibi birçok kimyasal madde yanı sıra steroid, kolesterol ve yağ asitleri gibi endojen maddeler memeli karaciğeri endoplazmik retikulumunda bulunan ilaç metabolize eden enzimler, veya diğer adıyla karışık fonksiyonlu oksidazlar, tarafından metabolize edilirler (1-3). Bu enzimler tarafından metabolize edilen kimyasal maddelerin metabolizma hızları farklı olup hayvan türüne, soyuna ve beslenme durumuna bağlıdır (2, 4-6). Farmakolojik ve toksikolojik çalışmalarda, birçok kimyasal maddenin bu enzim sistemini stimüle veya inhibe ettiği gösterilmiştir (2, 7, 8).

Son zamanlarda bağırsak, akciğer ve böbrek gibi karaciğer dışındaki organlarda da metabolizma çalışmaları yoğunluk kazanmıştır (8-10). Bu organların bazıları çevre kirleticileri için giriş yolu olurken bazıları da birikim yeri olabilmektedir. Dolayısıyla bu organlarda detoksikasyon-toksikasyon mekanizma çalışmalarının yapılması ve bu organlarda çeşitli kimyasal maddelerin yazgı ve etkilerinin araştırılması önemlidir. Bilin-

diği gibi endüstri ve kirli şehir havasında, sigara dumanında, suda ve besinlerde bulunan kadmiyum ve nikelin çevre kirleticileri arasında önemli yerleri vardır (11-13). Karaciğer yanı sıra akciğer ve böbrek bu çevre kirleticilerinin başlıca hedef organlarıdır. Magnezyum ise mikrozomal karışık fonksiyonlu oksidaz enzim aktivitesi tayinlerinde genellikle inkübasyon ortamına ilave edilen ve organizma için gerekli olan eser elementlerden biridir. Dolayısıyla bu katyonların bu enzim sistemine ve bu enzim sisteminin üç bileşeninden biri olan (diğer ikisi sitokrom P-450 ve lipittir) ve NADPH ile sitokrom P-450 arasında elektron transferini gerçekleştiren mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzim aktivitesi üzerine etkilerinin araştırılması önemlidir.

Bu katyonların mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzim aktivitesi üzerine etkisi saçan karaciğerinde in vivo ve in vitro (14-17) ve kadmiyumun bu enzim aktivitesine etkisi tavşan akciğerinde in vitro (18) çalışılmışmasına karşın bu katyonların kobay organları mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzim aktiviteleri üzerine etkileriyle ilgili bilgiye rastlanmamak-

tadır. Aslında bu çeşit bilgi, katyonların aynı hayvanın değişik organlarının enzim aktiviteleri üzerine etkileri arasında veya değişik hayvan türlerinin aynı organların enzim aktiviteleri üzerine etkileri arasında karşılaştırma yapmak için gerekli ve önemlidir çünkü çeşitli katyonların mikrozomal karışık fonksiyonlu oksidaz enzim sistemi üzerine etkilerinin mikrozomaların elde edildiği organ veya türe bağlı olarak değişebildiği bildirilmektedir (19).

Bu nedenle bu çalışma, *in vitro* olarak, bu iki değerli katyonların kobay akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c redüktaz aktivitelerinin elektron transport kapasitelerinin değiştirip değiştirmedğini ve bu katyonlara yanitta kobay akciğer ve böbrek mikrozomal enzim aktivitelerinin nitel ve nicel farklılık gösterip göstermediğini saptamak amacıyla yapılmıştır.

## GEREÇ VE YÖNTEMLER

Çalışmada kullanılan NADPH (indirgenmiş nikotinamid adenin dinükleotid fosfat), sitokrom c (Tip III) Sigma (Sigma Chemical Company, Saint Louis, Missouri, A.B.D.) firmasından ve kristalize sığır serum albümünü BDH (BDH Chemicals, Ltd., Poole, İngiltere) firmasından satın alındı. Kullanılan diğer tüm kimyasal maddeler analitik saflıktaydı.

Deneyselde ağırlıkları 500 ile 600 g. arasında değişen beyaz erkek kobaylar kullanıldı. Kobaylar Yem Sanayii Türk A.Ş. Ankara Yem Fabrikası tarafından imal edilen pellet kobay yemi ile beslendiler. Tüm hayvanlar öldürülmeden önce 24 saat aç bırakıldı.

Kobaylar, başları sert bir cisme vurularak, bayılıtlılar ve başları kesilerek öldürülürler. Organlar hemen çıkarılarak, soğuk saf su ile yıkandıktan sonra kanlarından olduğunda arındılar. Sonra suları süzüllerken, emici bir kağıt üzerinde kurulandılar. Ağırlıkları 0.1 grama kadar ölçülen kaydedildi. Mikrozomalar daha önce İşcan ve arklarının (8) tarif ettiği şekilde hazırlandı.

Akciğer ve böbrek mikrozomlarının NADPH-sitokrom c redüktaz aktivitesi 28°C'de pH'sı 7.6 olan 0.1 M potasyum fosfat tamponunda, Masters ve ark'ının (20) tarif ettiği yöntemle, reaksiyon ortamında katyonların varlığında ve yokluğunda, sitokrom c'nin 550 nm dalga boyundaki indirgenme hızının spektrofotometrik olarak ölçülmesi ile tayin edildi. Redüktaz aktivitesinin saptanmasında reaksiyon ortamındaki mikrozomal protein miktarı ml'de akciğer için 0.06 mg ve böbrek için 0.13 mg'dır. 1 ünite redüktaz 25°C'de 1 dakikada 1 nmol sitokrom c'yi indirgeyen enzim miktarı olarak tarif edildi.

Hazırlanan mikrozom süspansiyonlarının protein miktarları standart olarak kristalize sığır serum albümünü kullanarak Lowry ve ark'larının (21) yöntemlerine göre tayin edildi.

## BULGULAR

Tablo 1'de kadmiyum klorürün kobay akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c redüktaz aktivitesine etkisi gösterilmiştir. Göründüğü gibi  $1.0 \times 10^{-5}$  ile  $1.0 \times 10^{-3}$  M arasında değişen konsantrasyonlarda kadmiyum klorür (*in vitro* reaksiyon ortamına ilave edildiğinde enzim aktivitelerinde bir değişim gözlenmemektedir).

Nikel klorürün kobay akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c redüktaz enzim aktivitesine etkisi Tablo 2'de gösterilmektedir. Tablodan da görüleceği gibi nikel klorür  $5.0 \times 10^{-4}$  ve  $1.0 \times 10^{-3}$  M konsantrasyonlarında reaksiyon ortamına ilave edildiğinde akciğer enzim aktivitesinde % 7'lük bir azalma gözlenmektedir. Ancak bu önemli bir düşüş değildir. Nikel klorürü böbrek enzim aktivitesi üzerinde etkili olmadığı da saptanmıştır (Tablo 2).

Tablo 1 — Kadmiyum klorürün kobay akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c redüktaz aktivitelerine etkisi.

$\text{CdCl}_2$ Konsantrasyonu (M)	% Kontrol aktivite <sup>a</sup>	
	AKCIĞER	BÖBREK
Kontrol	100	100
$1.0 \times 10^{-5}$	97	95
$5.0 \times 10^{-5}$	93	100
$1.0 \times 10^{-4}$	95	95
$5.0 \times 10^{-4}$	94	99
$1.0 \times 10^{-3}$	94	99

<sup>a</sup> Kadmiyum klorür bulunmayan reaksiyon ortamında saptanan mikrozo mal NADPH — sitokrom c redüktaz enzim aktivitesi kontrol aktivite olarak alınmıştır. Kontrol enzim aktivitesi, nmol indirgenmiş stokrom c/dk./mg protein olarak ifade edilmekte olup 4 ayrı saptamanın ortalaması ( $\pm$  SH ile) akciğer için  $46.73 \pm 0.76$  ve böbrek için  $15.49 \pm 1.34$ 'tür. Her değer, aksi belirtilmedikçe, üç ayrı deney sonucunun ortalamasını göstermektedir.

Tablo 2 — Nikel klorürün kobay akciğer ve böbrek mikrozo mal NADPH — sitokrom c redüktaz aktivitelere etkisi.

$\text{NiCl}_2$ Konsantrasyon (M)	% Kontrol Aktivite <sup>a</sup>	
	AKCIĞER	BÖBREK
Kontrol	100	100
$1.0 \times 10^{-5}$	95	100
$5.0 \times 10^{-5}$	97	96
$1.0 \times 10^{-4}$	95	99
$5.0 \times 10^{-4}$	93	94
$1.0 \times 10^{-3}$	93	98

<sup>a</sup> Nikel klorür bulunmayan reaksiyon ortamında saptanan mikrozo mal NADPH — sitokrom c redüktaz enzim aktivitesi kontrol aktivite olarak alınmıştır. Kontrol enzim aktivitesi, nmol indirgenmiş sitokrom c/dk./mg protein olarak ifade edilmekte olup 4 ayrı saptamanın ortalaması ( $\pm$  SH ile) akciğer için  $46.73 \pm 0.76$  ve böbrek için  $15.49 \pm 1.34$ 'tür. Her değer, aksi belirtilmedikçe,

üç ayrı deney sonucunun ortalamasını göstermektedir.

Tablo 3 Magnezyum Klorürün kobay akciğer ve böbrek mikrozo mal NADPH — sitokrom c redüktaz aktivitelere etkisi.

$\text{MgCl}_2$ Konsantrasyonu (M)	% Kontrol Aktivite <sup>a</sup>	
	AKCIĞER	BÖBREK
Kontrol	100	100
$5.0 \times 10^{-4}$	100	92
$1.0 \times 10^{-3}$	96	95
$2.5 \times 10^{-3}$	100	94
$5.0 \times 10^{-3}$	98	97
$1.0 \times 10^{-2}$	97	99

<sup>a</sup> Magnezyum klorür bulunmayan reaksiyon ortamında saptanan mikrozo mal NADPH — sitokrom c redüktaz enzim aktivitesi kontrol aktivite olarak alınmıştır. Kontrol enzim aktivitesi, nmol indirgenmiş sitokrom c/dk./mg protein olarak ifade edilmekte olup 4 ayrı saptamının ortalaması ( $\pm$  SH ile) akciğer için  $46.73 \pm 0.76$  ve böbrek için  $15.49 \pm 1.34$ 'tür. Her değer, aksi belirtilmedikçe, üç ayrı deney sonucunun ortalamasını göstermektedir.

$5.0 \times 10^{-4}$  ile  $2.5 \times 10^{-3}$  M arasında değişen konsantrasyonlarda magnezyum klorür reaksiyon ortamına ilave edildiğinde kobay akciğer ve böbrek mikrozo mal enzim aktivitelerinde artma veya azalma saptanmıştır (Tablo 3).

## TARTIŞMA VE SONUÇ

Çalışılan konsantrasyonlarda kadmiyum klorür kobay akciğer ve böbrek mikrozo mal NADPH—sitokrom c redüktaz aktiviteleri üzerine etkili olmuştur. Bu bulgu Aitio ve ark'ları (17) ile Fukuhara ve Takabatake'nin (18) in vitro bulgularına uyum göstermektedir. Aitio ve ark'ları (17) in vitro olarak  $2.0 \times 10^{-5}$  ile  $5.0 \times 10^{-4}$  M arası değişen konsantrasyonlarda kadmiyum iyodürü

reaksiyon ortamına ilave ettiklerinde sıçan karaciğeri mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzim aktivitesinde bir değişim gözlemedişlerdir. Fukuhara ve Takabatake (18) de  $4.0 \times 10^{-7}$  ile  $4.0 \times 10^{-4}$  M arası değişen konsantrasyonlarda kadmiyum asetat reaksiyon ortamına ilave ettiklerinde tavşan akciğerde enzim aktivitesinde artma veya azalma saptamamışlardır. Tüm bu veriler, kadmiyumun organ ve tür farkı gözetmeksızın bu enzim aktivitesine direk etkili olmadığını göstermektedir. Diğer taraftan kadmiyumun bu enzim aktivitesi üzerine *in vivo* etkisiyle ilgili bilgiler çelişiktir. Means ve ark'ları (15) sıçanlara i.p. olarak kadmiyum enjekte ettiklerinde enzim aktivitesinde değişim görmediklerini bildirirken Maines ve Kappas (14) sıçanlara deri altına kadmiyum uygulamasıyla enzim aktivitesinde anamlı düşüy kaydettiklerini bildirmiştir. *In vivo* sonuçlarda görelen bu farklılık kadmiyum hayvanlara uygulanış yollarının ve/veya kadmiyumun uygulanışı ile hayvanların öldürülmesi arasında geçen surenin farklı oluşmasına bağlı olabilir.

Nikel klorürün de çalışılan konsantrasyonlarda akciğer ve böbrek enzim aktivitelerine etkisi gözlenmemiştir. Literatürde diğer türlerde nikelin akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzim aktivitelerine etkisiyle ilgili bilgi mevcut olmadığından bulguları karşılaştırma olanağı da yoktur. Ancak bu sonuç Maines ve Kappas'ın (14) sıçan karaciğerindeki *in vivo* sonucuna uyamaktadır. Maines ve Kappas (14) nikel klorürü sıçanlara deri altına enjekte ettiklerinde sıçan karaciğeri mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzim aktivitesini anamlı olarak azalttığını saptamışlardır. Bu farklı bulguların nedeni direk etki ile indirek etkinin farklılığı yanısıra organ veya hayvan türü farklılığı olabilir.

Gerek akciğer ve gerekse böbrek mikrozomal enzim aktivitesi üzerinde magnezyum klorürün etkili olmadığı gözlenmiştir. Literatürde diğer türlerde ma-

nezumun akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzim aktivitelerine etkisiyle ilgili bilgi mevcut olmadığından saptanan bulguları karşılaştırma olanağı yoktur. Ancak Peters ve Fouts (16) magnezyumun, *in vitro*, sıçan karaciğeri mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzim aktivitesini artırdığını saptamışlardır. Bu farklı bulguların nedeni organ veya tür farklılığı olabilir.

Sonuç olarak bu çalışmada, kadmiyum, nikel ve magnezyumun, *in vitro*, kobay akciğer ve böbrek mikrozomal NADPH-sitokrom c reduktaz enzimi elektron transport kapasitesini değiştirmediği ve bu katyonlara yanıtta kobay akciğer ve böbrek mikrozomal enzim aktivitelerinin gerek nitel ve gerekse nicel farklılık göstermediği saptanmıştır.

## KAYNAKLAR

- 1- Brodie, B.B., Axelrod, J., Cooper, J.R., Gaudette, L., La Du, B.N., Maitoma, C., Udenfriend, S.: Detoxication of drugs and other foreign compounds by liver microsomes. *Science*, 121, 603-604, 1955.
- 2- Conney, A.H.: Pharmacological implications of microsomal enzyme induction. *Pharmac. Rev.*, 19, 317-366, 1967.
- 3- Lu, A.Y.H.: Liver microsomal drug metabolizing enzyme system: functional components and their properties. *Fedn. Proc.*, 35, 2460-2463, 1976.
- 4- Oppelt, W.W., Zange, M., Ross, W.E., Remmer, H.: Comparison of microsomal drug hydroxylation in lung and liver of various species. *Res. Commun. Chern. Path. Pharmac.*, 1, 43-56, 1970.
- 5- Flynn, E.J., Lynch, M., Zannoni, V.G.: Species differences and drug metabolism. *Biochem. Pharmac.*, 21, 2577-2590, 1972.
- 6- Vesell, E.S., Lang, C.M., White, W.J., Passananti, G.T., Hill, R.N., Clemens, T.L., Liu D.K., Johnson, W.D.

- Environmental and genetic factors affecting the response of laboratory animals to drugs. *Fedn. Proc.*, 35, 1125-1132, 1976.
7. Alvares, A.P., Schilling, G.R., Levin, W.: Species differences in the induction of microsomal hemoproteins and 3, 4-benzypyrene hydroxylase by phenobarbital and 3-methylcholanthrene. *J. Pharmac. Exp. Ther.*, 175, 4-11, 1970.
8. İşcan, M., Arınç, E., Vural, N., İşcan, M.Y.: In vivo effects of 3-methylcholanthrene, phenobarbital, pyrethrum and (2,4,5-T isoocetyl ester on liver, lung and kidney microsomal mixed-function oxidase system of guinea pig: A comparative study. *Comp. Biochem. Physiol.* 77C, 177-190, 1984.
9. Wattenberg, L.W., Leong, J.L., Strand P.L.: Benzpyrene hydroxylase activity in the gastrointestinal tract. *Cancer Res.*, 22, 1120-1125, 1962.
10. Arınç, E., İşcan, M.Y.: Comparative studies of sheep liver and lung microsomal aniline 4-hydroxylase. *Comp. Biochem. Physiol.*, 74C, 151-158, 1983.
11. Hammond, P.B., Beliles, R.P.: Metals. *Toxicology*'de (Ed. Doull, J., Klaassen, C.D. ve Amdur, M.O.), sayfa 409-467, Mac Millan, New York, 1980.
12. Leonard, A., Gerber, G.B. Jacquet-P.: Carcinogeneity, mutagenicity and teratogenicity of nickel. *Mutation Res.* 87, 1-15, 1981.
13. İşcan, M.: Sigara içiminin ilaç metabolizmasına etkisi. *A.E.O.B.*, 5(4), 49-59, 1983.
14. Maines, M.D., Kappas, A.: Studies on the mechanism of induction of haem oxygenase by cobalt and other metal ions. *Biochem. J.*, 154, 125-131, 1976.
15. Means, J.R., Carlson, G.P., Schnell, R.C.: Studies on the mechanism of cadmium-induced inhibition of the hepatic microsomal monooxygenase of the male rat. *Toxic. Appl. Pharmac.*, 48, 293-304, 1979.
16. Peters, M.A., Fouts, J.R.: A study of some possible mechanisms by which magnesium activates hepatic microsomal drug metabolism *in vitro*. *J. Pharmac. Exp. Ther.*, 173, 233-241, 1970.
17. Aitio, A., Ahotupa, M., Parkki, M.G.: Inhibition of drug metabolizing enzymes by heavy metals *in vitro*. *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, 83, 850-856, 1978.
18. Fukuhara, M., Takabatake, M.: *In vitro* inhibitory action of cadmium on microsomal monooxygenases of rabbit lung. *Biochem. Pharmac.*, 31, 3425-3429, 1982.
19. Peters, M.A., Fouts, J.R.: The influence of magnesium and some other divalent cations on hepatic microsomal drug metabolism *in vitro*. *Biochem. Pharmac.*, 19, 533-544, 1970.
20. Masters, B.S.S., Williams Jr., C.H., Kamin, H.: The preparation and properties of microsomal TPNH-cytochrome c reductase of pig liver. *Methods in Enzymology*'de (Ed. Colowick, S.P. ve Kaplan, N.O.), sayfa 565-573, Academic Press, New York, 1967.
21. Lowry, O.H., Rosebrough, N.J., Farr, A.L., Randall, R.J.: Protein measurement with the folin phenol reagent. *J. Biol. Chem.* 193, 265-275, 1951.