

有機磷系 殺虫劑 Phorate 가 Acetylcholinesterase 活性에 미치는 影響

金 政 鎬* · 洪 鍾 旭**

(1987. 11. 13 접수)

Effect of Phorate, an Organophosphorus Insecticide on the Activity of Acetylcholinesterase

Jung-Ho Kim* and Jong-Uck Hong**

Abstract

Present study was carried out to elucidate the effect of phorate (O,O -diethyl S-ethylthiomethyl phosphorodithioate), an organophosphorus insecticide on the acetylcholinesterase(AChE) and cholinesterase(ChE) activity in the chicken brain and plasma.

The inhibitory effect of phorate and its metabolites on AChE and ChE activity was also increased in the order of phorate ($p=S,S$) < phorate sulfoxide ($p=S,SO$) < phorate sulfone ($p=S,SO_2$) < phoratoxon ($p=O,S$) < phoratoson sulfoxide ($p=O,SO$) < phoratoson sulfone ($P=O,SO_2$).

Acute oral LD₅₀ of phorate was 1.02mg/kg. After oral administration of phorate, the activity of plasma ChE was inhibited more rapidly than that of brain AChE, whereas recovery of plasma ChE activity was more rapid than that of brain AChE activity.

緒 論

人類文明의 發達과 더불어 急進的으로 發展된 產業化는 環境汚染이란豫期치 않은 問題를 招來하게 되었다.

특히 農藥은 農產物을 增產하는데 必所한 農業資材로서 安全多收穫은 물론 省力栽培에 크게 寄與하여 왔

다. 그러나 農藥의 使用量이 增加함에 따라서 人畜毒性,^{1,2)} 生態系의 變化, 食品汚染 및 土壤과 水質의 汚染³⁾ 等 環境汚染이 環境保全이란 側面에서 반드시 研究되어야 할 課題로 登場하게 되었다.

農藥은 程度의 差異는 있으나 毒性을 가지고 있어 잘 못 使用하면 人畜에 害를 주거나 環境을 汚染시킬 可能性을 內包하고 있다. 따라서 生物에 有害反應을 일으키는 農藥의 毒性에 관한 評價는 그 物質에 對한 許

* 大邱韓醫科大學 環境保健學科(Dept. of Environ. Health, Taegu Oriental Medical University, Taegu, Korea)

** 慶北大學校 農科大學 農化學科(Dept. of Agricul. Chemi. College of Agricul. Kyungpook National University, Taegu, Korea)

容基準을 設定하거나 有害程度를 檢討하는데 매우 重要한 役割을 한다.

化學物質의 安全性을 檢查하는 方法으로는 急性毒性,^{4~6)} 亞急性毒性,⁷⁾ 및 慢性毒性試驗⁸⁾ 等이 알려져 있다.

또한 각종 有機磷系 및 Carbamate系 殺虫劑에 대한 AChE 및 ChE 活性 混害에 미치는 影響에 관해서는 많은 研究^{9~14)}가 報告되어 왔다. 한편 Menzer 等¹⁵⁾에 依하면 植物體에 吸收된 phorate는 酸化되어 殺虫力이 더 크고 安定한 sulfoxide 와 sulfone 으로 되며 thiono 體보다 thiol 體가 더 殺虫力이 強하다고 하였다. 또한 Eto¹⁶⁾은 磷酸 ester 結合의 開裂은 無毒化 反應이며 이들 分解物은 cholinesterase 混害剤로 써의 活性이 크게 감소된다고 하였다.

즉, 母化合物과 代謝物과는 AChE 活性 混害가 상이하다. 이와 같이 AChE 활성 저해에 대한 연구는 농약 개발 및 독성학적인 측면에서 의의가 크다고 할 수 있다. 따라서 本研究에서 腦 AChE 및 血漿 ChE의 活性에 미치는 pH, 供試藥劑의 溶劑 및 反應時間의 最適條件 을 究明할 phorate 및 그 代謝物이 in vivo, in vitro 상태에서 AChE 및 ChE活性 混害에 미치는 影響을 검토하였다.

材料 및 方法

1. 供試藥劑 및 試藥

本 實驗에 供試된 phorate 와 그 代謝產物은 American Cyanamid 社로 부터 分讓 받은 99.9% 以上의 純度를 갖은 化合物로서 그 構造는 Table 1 과 같다. 酶素活性測定用으로 使用되는 dithiobisnitrobenzoic acid(DTNB) 및 bovine serum albumin 은 Sigma 製를 使用하였다.

2. 供試動物

1 日齢된 병아리(Hy-Line W-77, ♂) 中에서 43~

47 g 되는 健全한 個體를 選別하여 使用하였다.

3. Acetylcholinesterase 活性度 測定

Acetylcholinesterase(AChE)活性 測定은 Ellman 方法²⁰⁾에 準하여 병아리의 頸部를 切斷하고 腦 全部를 取하여 磷酸緩衝溶液(0.1M pH 8.4)을 2倍(w/w)添加하여 均質化한 다음, 4°C 에서 15000rpm 으로 20分間 遠心分離한 後 上澄液을 酶素液으로 使用하였다. 腦 AChE活性 測定은 25°C 에서 磷酸緩衝溶液(0.1M pH 8.4) 3ml에 acetylthiocholine iodide(0.075M) 50μl, DTNB(0.01M) 50μl 및 酶素液 50μl을 加한 後, 1分間 choline과 DTNB와 反應하여 生成된 5-thio-2-nitrobenzoate 을 spectrophotometer(Shimadzu U.V-200)로 412nm 에서 測定하였다. 酶素의活性은 μmol acetylthiocholine/min/g protein 으로 나타내었다. 蛋白質定量은 Lowry 等¹⁸⁾의 方法에 準하여 bovine serum albumin 을 標準品으로 使用하였다.

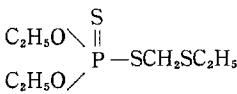
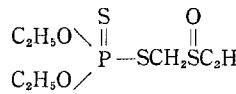
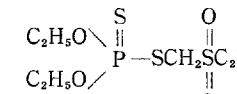
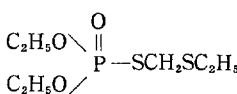
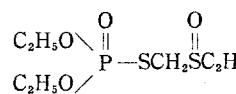
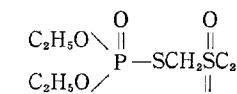
4. Cholinesterase 活性 測定

Cholinesterase(ChE)活性 測定은 역시 Ellman 方法에 準하여 병아리의 頸部를 切斷하고 heparin 으로 處理한 遠心分離管에 全血을 採取한 後, 3000 rpm 으로 20分間 遠心分離하여 上澄液인 血漿을 酶素液으로 使用하였다. 血漿 ChE活性 測定은 Sörenson's 磷酸緩衝溶液(0.1M pH 7.4)에 3ml acetylthiocholine iodide(0.09M) 50μl, DTNB(0.01M) 50μl 및 酶素液 50μl 을 加하여 spectrophotometer로 412 nm 에서 測定하였다.

5. In vitro 實驗

前述한 緩衝溶液 3ml에 酶素液 50μl과 適當한 濃度로 稀釋한 供試農藥을 50μl 加하여 37°C 에서 30分間 恒溫시킨 後,前述한 方法에 따라 酶素活性을 測定하였다. 對照區는 acetone 를 同一量 添加하였으며 酶素活性의 混害率은 다음과 같이 計算하였다.

Table 1. Common name and chemical structure of Phorate and its metabolites

		
Phorate	Phorate sulfoxide	Phorate sulfone
		
Phoratoxon	Phoratoxon sulfoxide	Phoratoxon sulfone

$$\text{Inhibition}(\%) = \frac{A-B}{A} \times 100$$

여기서 A : 對照區의 酶素活性

B : 農藥 處理區의 酶素活性

酶素活性沮害率의 比較는 酶素活性의 50%가 沮害되는데 必要한 反應液中の 濃度인 I_{50} 으로 하였으며, $pI = -\log I$ 이다. k_i 는 $k_i = 0.695/I_{50}t$ 式 (t : 反應時間)¹⁹⁾ 를 利用하여 求하였다.

6. 急性經口毒性 半數致死量測定

Phorate 에 對한 急性經口毒性 LD₅₀ 의 測定은 豐備實驗에서 求한 致死率 0~100% 範圍에서 投與量을 选取하였으며, 經口用 注射器로 經口投與하고 24 時間 後에 致死率를 調査하였다. 急性經口毒性 LD₅₀ 的 計算은 Probit 分析方法²⁰⁾에 準하였다. 供試動物數는 投與量別로 각각 10 마리씩 供試하였다.

7. In vivo 實驗

Phorate 的 投與量은 Phorate 的 經口毒性 LD₅₀ 值의 0.25 倍에 該當하는 量을 投與하고 1 마리당 投與되는 供試藥劑의 容量이 50 μl 以下되게 하여 經口投與한 後時間別로前述한 方法에 따라 腦 AChE 및 血漿 ChE 活性을 測定하였다.

結果 및 考察

1. In vitro에서의 酶素活性

1) pH 的 影響

磷酸緩衝溶液을 使用하여 腦 AChE 및 血漿 ChE 活性에 미치는 pH의 影響을 調査한 結果는 Fig. 1 과 같았다.

腦 AChE 에서는 pH 5.0에서 相對活性이 約 10%이었으며 pH가 增加함에活性도 增加하였으나, pH 7.2

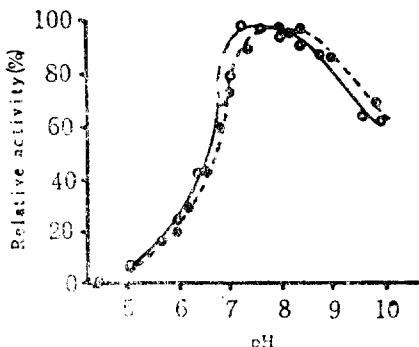


Fig. 1. Effect of pH on the AChE and ChE activity.
(AChE: ○—○, ChE: ●—●)

以上에서는 活性이 減少되었다. 血漿 ChE의 境遇도 비슷한 傾向을 보였는데, pH 5.0에서 相對活性이 約 8%이었으나 pH가 增加함에 따라 活性도 增加하여 pH 8.0에서 가장 높은 活性을 보였다. 따라서 腦 AChE 및 血漿 ChE의 最適 pH는 각각 7.2 및 8.0이었다.

2) Acetone 的 影響

供試農藥의 溶媒로 使用된 acetone의 AChE活性에 미치는 影響을 調査한 結果는 Fig. 2 와 같았다.

Acetone 添加量에 比例하여 AChE活性이 沮害되는 것으로 나타났다. In vitro 實驗에서 對照區의 acetone濃度는 2%以下였고, 이때 AChE活性沮害度는 約 5%였다.

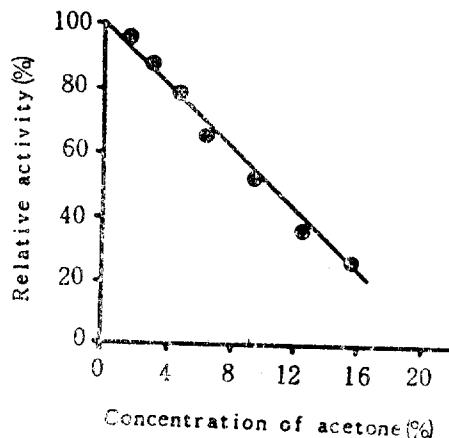


Fig. 2. Effect of acetone on the AChE activity.

3) 反應時間

沮害劑가 AChE 및 ChE와 反應하여 enzyme-inhi-

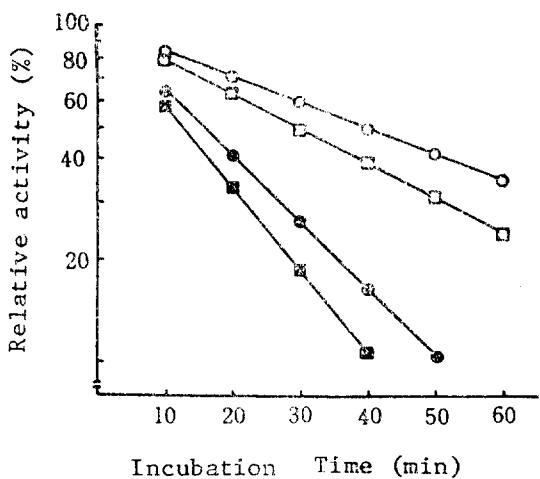


Fig. 3. AChE and ChE activity plotted against incubation time with terbufosoxon sulfoxide.
(1.90×10^{-6} M: AChE ●—●, ChE ■—■
 4.40×10^{-7} M: AChE ○—○, ChE □—□)

bitor 複合體를 形成하는데 所要되는 時間을 檢討하고자, 有機磷系 殺虫劑에 屬하는 terbufosoxon sulfoxide 를 택하여 酶素液에 各各 1.90×10^{-6} M 및 4.40×10^{-7} M 되게 添加한 後 이를 37°C에서 反應시키면서 時間別로 酶素活性을 測定한 結果는 Fig. 3 과 같이 反應時間이 經過함에 따라 酶素活性이 顯著하게 減少하여 1.90×10^{-6} M 處理區에서는 AChE 및 ChE活性沮害가 各各 50分 및 40分까지 4.40×10^{-7} M 處理區에서는 60分까지 一次反應으로 나타났다.

따라서 *In vitro* 實驗에서 恒溫時間은 供試農藥의 濃度區間에서 一次反應에 屬하는 30分이 바람직한 것으로 思料되었다.

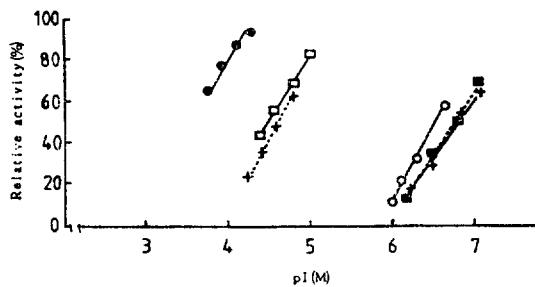


Fig. 4. Inhibition of AChE activity *in vitro* by phorate and its metabolites.

1. Phorate (●—●)
2. Phorate sulfoxide (□—□)
3. Phorate sulfone (+---+)
4. Phoratoxon (○—○)
5. Phoratoxon sulfoxide (■—■)
6. Phoratoxon sulfone (+---+)

4) Phorate 와 그 代謝物의 影響

Phorate, phorate sulfoxide, phorate sulfone, phoratoxon, phoratoxon sulfoxide 및 phoratoxon sulfone에 對한 AChE活性沮害는 Fig. 4, 그리고 ChE活性沮害는 Fig. 5 과 같았다.

여기서 求한 I_{50} 과 k_i 는 Table 2와 같다.

Phosphorodithioate型인 phorate, phorate sulfoxide 및 phorate sulfone의 I_{50} 이 各各 AChE에서는 3.54×10^{-4} , 3.01×10^{-5} 및 2.18×10^{-5} M이었으며, ChE에서는 3.80×10^{-4} , 3.31×10^{-5} 및 2.39×10^{-5} M이었다. Phosphorothiolate型인 phoratoxon, phoratoxon sulfoxide 및 phoratoxon sulfone의 I_{50} 이 各各 AChE에

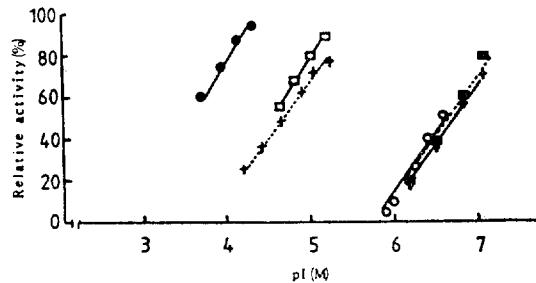


Fig. 5. Inhibition of ChE activity *in vitro* by phorate and its metabolites.

1. Phorate (●—●)
2. Phorate sulfoxide (□—□)
3. Phorate sulfone (+---+)
4. Phoratoxon (○—○)
5. Phoratoxon sulfoxide (■—■)
6. Phoratoxon sulfone (+---+)

Table 2. Determination of I_{50} and bimolecular rate constant(k_i) of brain acetylcholinesterase (AChE) and plasma cholinesterase (ChE) by phorate and its metabolites

Compounds	Enzyme	I_{50}	k_i	$Y=b+a(-\log x)$		
		(M)	(moles ⁻¹ min ⁻¹)	b(%)	1	r^2
Phorate	AChE	3.54×10^{-4}	6.54×10^1	183	67.6	0.99
	ChE	3.80×10^{-4}	6.09×10^1	187	67.6	0.99
Phorate sulfoxide	AChE	3.01×10^{-5}	7.69×10^2	226	61.0	0.99
	ChE	3.31×10^{-5}	6.99×10^2	225	61.4	0.99
Phorate sulfone	AChE	2.18×10^{-5}	1.06×10^3	204	54.4	0.98
	ChE	2.39×10^{-5}	9.69×10^2	294	74.6	0.99
Phoratoxon	AChE	2.95×10^{-7}	7.85×10^4	415	71.1	0.97
	ChE	1.86×10^{-7}	1.24×10^5	325	55.7	0.98
Phoratoxon sulfoxide	AChE	2.39×10^{-7}	9.69×10^4	327	56.9	0.95
	ChE	1.69×10^{-7}	1.37×10^5	344	58.2	0.98
Phoratoxon sulfone	AChE	2.23×10^{-7}	1.03×10^5	327	56.8	0.96
	ChE	1.54×10^{-7}	1.50×10^5	334	56.3	0.93

서는 2.95×10^{-7} , 2.39×10^{-7} 및 $2.23 \times 10^{-7} M$ 이었으며 ChE 에서는 1.86×10^{-7} , 1.69×10^{-7} 및 $1.54 \times 10^{-7} M$ 이었다. 따라서 phosphorodithioate 型인 phorate 의 I_{50} 을 基準으로 하여 볼 때 phosphorothiolate 型은 I_{50} 이 AChE 및 ChE 에서 각각 1200~1600 倍 및 1600~1900

倍 減少하였다. $\text{P}-\text{S}=\text{O}$ $\text{P}-\text{O}$ 酸化된 構造에서는 AChE 및 ChE 活性 沢害率이 크게 增加하였으며, 또한 側鎖의 sulfide 가 sulfoxide 와 sulfone 으로 酸化된 構造에서도 AChE 및 ChE 活性 沢害度가 增加되는 것으로 나타났으며, 이는 terbufos 와 그 代謝物의 AChE 및 ChE 活性 沢害度와도 一致하는 傾向이 있다.

한편 k_1 값도 phorate < phorate sulfoxide < phorate sulfone < phoratoxon < phoratoxon < phoratoxon sulfone 順으로 높았다.

anionic site 와 esteratic site 를 갖는 AChE 에 對¹⁹⁾ 한 沢害剤의 作用은 酶素活性基와 沢害剤와의 親和力에 따라 다르게 나타나며, anionic site 와 esteratic site 의 結合距離와 立體形態 等에 따라서도 沢害率이 달라진다.¹⁹⁾

Terbufos 와 phorate 및 그 代謝物들에 對한 沢害率이 각각 다르게 나타난 것은 이들의 立體形態 等 여러 가지 要因이 相異하기 때문이며, 또한 phosphorodithioate 型이 phosphorothiolate 型보다 더 強한 AChE 活性 沢害率을 나타낸 것은 phosphorodithioate 型이 phosphorothiolate 型보다 酶素活性基에 더욱 强하게 結合하기 때문으로 料된다.

2. In vivo에서 酶素活性

Phorate 에 對한 急性經口毒性 LD₅₀ 은 Fig. 6 라 같아 1.02mg/kg 이었다.

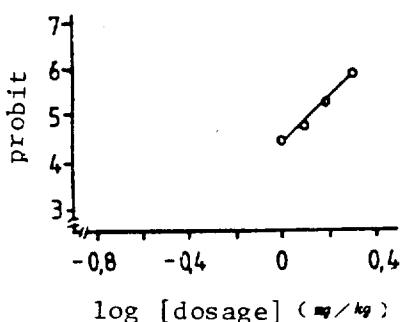


Fig. 6. Acute oral LD₅₀ of phorate.

Phorate 的 急性經口毒性 LD₅₀ 的 0.25 倍인 0.26mg/kg 을 經口投與하였을 때, 腦 AChE 및 血漿 ChE活性 沢害 및 回復에 미치는 影響을 調査한 結果는 Fig. 7

과 같았다.

腦 AChE 活性은 投與 15 分 後에 28%, 30 分 後에 66%가 沢害되었으나 그 以後에는 서서히 回復되는 傾向을 보였으며, 最低 沢害率의 50% 와 100%가 回復되는데 必要한 時間은 각각 4.0 時間과 32.5 時間이었다.

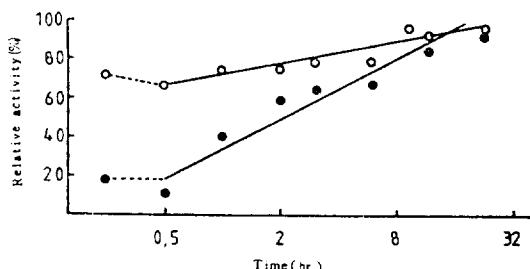


Fig. 7. Response of brain acetylcholinesterase and plasma cholinesterase in chicken by oral administration of phorate. (0.26mg/kg)
(Brain AChE : ○—○, Plasma ChE : ●—●)

이는 methamidophos 를 rat 에 經口投與하였을 때 投與後初期에는 腦 AChE보다 血漿 ChE活性이 더 크게 沢害되었다는 Robinson 等²¹⁾의 報告와, dicrotrophos 을 鳥類에 投與한 後 腦 AChE活性回復에 對한 Fleming 等²²⁾의 報告와 methamidophos 를 rat 에 投與한 後 血漿 ChE 및 腦 AChE活性回復을 調査한 Gray 等²³⁾의 報告와 類似하였다.

이와 같은 腦 AChE 및 血漿 ChE活性의 回復은 주로 新로운 酶素의 合成에 依해 이루어지며 또한 沢害된 酶素의 脫磷酸화에 依해 일어난다.¹⁹⁾ In vitro에서 是酶素活性回復이 거의 非可逆의이나 In vivo에서 是磷酸化된 酶素가 서서히 加水分解되어 活性回復에 寄與하는 것으로 알려져 있다.²⁴⁾

要 約

有機磷系 殺虫剤인 phorate 가 병아리의 Acetylcholinesterase活性 沢害에 미치는 影響을 조사한 結果는 다음과 같았다.

Phorate 와 그 代謝物에 對한 AChE 및 ChE活性의 I_{50} 值은 phosphorothiolate 型($\text{P}-\text{S}=\text{O}$)의 phosphorodithiolate 型($\text{P}-\text{S}-\text{S}-\text{P}$)보다 約 700~2500 倍 낮았으며, 側鎖의 酸化 狀態別로 보면 sulfide > sulfoxide > sulfone 的 順으로 I_{50} 值이 낮은 傾向이었다.

병아리에 對한 phorate의 急性經口毒性은 1.02 mg/kg

kg 이었다.

Phorate 를 急性經口毒性 LD₅₀ 50 mg 以下로 經口 投與하였을 때 投與 後 初期에는 血漿 ChE 活性이 腦 AChE 活性보다 더 크게 沢害되었으나, 酶素活性의 回復은 腦 AChE 보다 血漿 ChE 가 더 빠른 傾向을 보였다.

参考文獻

1. 金政鎬(1987) : 有機磷系 殺虫劑가 병아리의 Acetylcholinesterase 活性에 미치는 影響, 慶北大學校, 博士學位論文.
2. 洪鍾旭, 金政鎬, 金章億(1986) : Terbufos 가 병아리 中 Acetylcholinesterase 에 미치는 影響, 韓國農化學會誌, 29 : 324~330.
3. 洪鍾旭, 金政鎬(1984) : Dinobuton 의 土壤 및 溶液 中에서 分解, 韓國環境農學會誌, 3 : 16~22.
4. EPA(1978) : Proposed guidelines for registering pesticides in U.S. hazard evaluation: Human and domestic animals. Federal Registeri August 22.
5. OECD Test Guidelines (1981) : Report from the OECD expert groups on short term and long term toxicity, March 31.
6. Chan, P.K., O'Hara, G.P. and A.W. Hayes (1982) : *Principles and methods for acute and subchronic toxicity*. In principles and methods of toxicology. ed. by A.W. Hayes. Raven Press. New York, pp. 1~52.
7. Nabb, D.P., and F. Whitfield (1967) : Determination of cholinesterase by automated pH stat method, *Arch. Environ. Health*, 15, 147~154.
8. Stevens, K.R. and M.A. Gallo (1982) : *Practical Considerations in the conduct of chronic toxicity studies*. In Principles and methods of toxicology ed. by A.W. Hayes. Raven Press, New York, pp. 53~77.
9. Schnitzerling, H.J., Nolan, J. and P.A. Davey (1982) : A comparative study of the reactivity of acetylcholinesterases of the cattle tick *Boophilus microplus* and cattle erythrocytes with organophosphorus and carbamate inhibitors, *Pestic. Biochem. Physiol.*, 18, 216~225.
10. Bracha, P. and R.D. O'Brien (1968) : Trialkyl phosphate and phosphorothiolate anticholinesterases. II. Effects of chain length on potency, *Biochem.*, 7 : 1555~1559.
11. Davies, D.B. and B.J. Holub (1983) : Compar-
ative effects of organophosphorus insecticides on the activities of acetylcholinesterase diacylglycerol kinase and phosphatidylinositol phosphodiesterase in rat brain microsomes, *Pestic. Biochem. Physiol.*, 20 : 92~99.
12. Reinders, J.H., Hansen, L.G., Metcalf, R.L. and R.A. Metcalf (1983) : *In vitro* and *in vivo* inhibition of chicken brain neurotoxic esterase by leptophos analogs, *Pestic. Biochem. Physiol.*, 20 : 67~75.
13. Hart, G.J. and R.D. O'Brien (1973) : Recording spectrophotometric method for determination of dissociation and phosphorylation constants for the inhibition of acetylcholinesterase by organophosphates in the presence of substrate, *Biochem.*, 12 : 2940~2945.
14. Lieske, C.N., Clark, J.H., Meyer, H.G. and J.R. Lowe (1980) : Spontaneous and induced reactivation of eel acetylcholinesterase inhibited by three organophosphates, *Pestic. Biochem. Physiol.*, 13 : 205~212.
15. Menzer, R.E., and L.P. Ditman (1968) : Residues in spinach grown in disulfoton and phorate treated Soil, *J. Econ. Entomol.*, 61 : 225~229.
16. Eto, M. (1974) : *Reactions resulting in detoxication in Organophosphorus Pesticides*: Organic and Biological Chemistry. CRC Press, p. 173.
17. Ellman, G.L., Courtney, K.D., Andres, Jr. V. and R.M. Featherstone (1961) : A new and rapid colorimetric determination of acetylcholinesterase activity, *Biochem. Pharmacol.*, 7 : 88~95.
18. Lowry, O.H., Rosebrough, N.J. Favre, A.L. and R.J. Randall (1951) : Protein Measurement with the folin phenol reagent, *J. Biol. Chem.*, 193 : 265~275.
19. Eto, M. (1974) : *Organophosphorus Pesticides*, Organic and Biological Chemistry, CRC press, pp. 1~368.
20. Finney, D.J. (1971) : *Probit Analysis*, 3rd ed., Cambridge Univ. Press, pp. 19~80.
21. Robinson, C.P. and D. Beiergrohslein (1980), Cholinesterase inhibition by methamidophos and its subsequent reactivation, *Pestic. Biochem. Physiol.*, 13 : 267~273.
22. Fleming, W.J. and C.E. Grue (1981) : Recovery of cholinesterase activity in five avian species

- exposed to dicrotophos, an organophorus pesticide, *Pestic. Biochem. Physiol.*, **16** : 129~135.
23. Gray, A.J., Thompson, C.M. and T.R. Fukuto (1982) : Distribution and excretion of [$^{14}\text{CH}_3\text{S}$] methamidophos after intravenous administration of a toxic dose and the relationship with anti-
- holinesterase activity, *Pestic. Biochem. Physiol.* **18** : 28~37.
24. Davison, A.N. (1953) : Return of cholinesterase activity in the rat after inhibition by organophosphorus compounds, *Biochem. J.*, **60** : 339~346.