

Alachlor의 除草機構에 관한 研究

I. Alachlor가 귀리의 核酸, 아미노산 및 蛋白質合成에 미치는 影響 權景煥 · 金載喆*

A Study of Mode of Action of Alachlor

I. Effects of Alachlor on Nucleic acid, Amino acid and Protein Synthesis in Oat (*Avena sativa L.*)

Kwon, S.W and J.C. Kim*

ABSTRACT

The effects of alachlor [2-chloro-2', 6' diethyl-N-(methoxymethyl) acetanilide] treatment on nucleic acid, amino acid and protein synthesis were studied. The amide herbicide alachlor blocks the biosynthesis of the amino acids isoleucine, valine and aromatic amino acid in oat root tips. Nucleic acid was inhibited, but was not proportional to reduction in protein synthesis. 1×10^{-4} M of alachlor treatment of oat roots inhibited 36% DNA synthesis, but DNA synthesis was not inhibited at 1×10^{-5} M. RNA synthesis was inhibited by 1×10^{-5} M and 1×10^{-4} M of alachlor 16 and 27%, respectively, while inhibition of protein synthesis did occur at same concentrations. Inhibition of protein synthesis also did not occur at concentration below 1×10^{-4} M alachlor.

It suggest that inhibition of protein synthesis caused significantly by alachlor (1×10^{-3} M) result from secondary action.

緒 言

除草劑는 동일 포장내에 있는 雜草를 죽이되 有用植物에 대해서는 害를 주지 않아야 된다는 것이 必須條件으로써, 그 作用이 特異의이고 選擇의이어야 한다. 이러한 점에서 각각 除草劑의 作用機作을 研究하는 것은 重要하다. Chloroacetamide系에 속하는 除草劑는 지방족 아민에서 誘導된 amide體와 aniline에서 誘導된 alachlor, butachlor, metolachlor 등이 있으며, 특히 aniline에서 온 除草劑는 土壤吸着力이 强하고 잔효기간이 길기 때문에 우리나라에는 물론 世界 주요作物栽培地에서 많이 사용되고 있다.¹¹⁾ a-chloroacetamide系에 속하는 除草劑는 園藝作物栽培에 있어서, 1年生 雜草 및 廣葉雜草 防除에 널리 利用되고 있으며, alachlor는 吸收移動形 除草劑로서, 雜草가 發芽하기 前에 土壤

에 處理하면 유근부에 吸收되어 發芽直後 어린 植物을 枯死시킨다.^{9, 15, 20)} 주로 除草劑의 影響은 細胞 및 分子學의 水準에서 볼 때 植物의 生長過程中 몇 개의 代謝作用을 抑制함으로서 生長이 정지된다.^{6, 7)} 植物의 生長과 發達은 細胞分裂, 核酸 및 蛋白質合成이 基本的으로 要求되는데, amide系統의 除草劑는 위의 作用을 primary act로 報告되어 있다.^{3, 16, 23)} 그러나 같은 種이라 할지라도 組織에 따라 除草劑의 處理效果가 다르게 나타날 수 있다.²²⁾ 除草劑는一般的으로 濃度에 따라서 2개의 症狀이 나타나는데, 하나는 低濃度에서는 1~2개의 target 단을 抑制하지만 高濃度에서는 2차적인 影響으로서 여러 가지 抑制現狀이 誘發된다.¹⁹⁾ 계속적인 生長과 發達은 RNA와 蛋白質合成에 의해서만 이루어 지는데, 光合成을 抑制하지 않는 除草劑의 대부분은 nucleic acid 및 蛋白質을 抑制하고 있다.¹⁷⁾ 또한 植物이 老化될 때 RNA와 蛋白質合成이 현저하게 줄

* 全北大學校 農科大學 College of Agriculture, Jeonbug National University, Jeonju 560-756, Korea.
이 논문은 한국과학재단의 학위논문지원비에 의하여 연구되었음.

어 든다고 했다.^{9,17)} Smith 등²³⁾은 amide 系統의除草劑는蛋白質과 nucleic acid代謝作用의抑制가 primary action이라고 했다. 植物體가正常的인生長을하기 위해서는量의인 amino 산均衡이 중요한役割을하여, amino 산흡수가 줄어드는 것은蛋白質合成의抑制를유도한다.¹⁹⁾ Sulfonyleurea系統의除草劑는valine과 isoleucine의合成을抑制했으며²¹⁾ glyphosate는aromatic amino acid의合成을抑制시킨다고하였다.¹⁸⁾

本實驗에서는alachlor의 nucleic acid合成, amino acid 및蛋白質合成에 미치는影響을調查함으로서除草劑의作用을分子學의으로理解하고,除草劑에 resistance로利用되는作用을遺傳工學에利用함으로써,合理的인除草劑를만들기위해實施하였다.

材料 및 方法

1. DNA, RNA 및 Protein合成抑制에 관한研究

a) 試料調製: 9cm의 disposal petri-dish에一定濃度의除草劑와 동위원소가處理된溶液을20ml 넣고, 철망을깐 다음, 그 위에 잘發芽된귀리를移植한後, 액상에서暗培養하였다. 이때DNA合成은³H-thymidine(0.1 uCi/ml, sp. Act. 5mCi/mM Buckinghamshire, England. Amersham), RNA合成은³H-uridine(1.0 uCi/ml, sp. Act. 30mCi/ml. Amersham), 그리고 protein合成은¹⁴C-leucin(50 uCi/ml, sp. Act. 54mCi/mM. Amersham)의前驅物質을利用하여8時間동안pulsing하였다.

b) DNA, RNA 및 Protein測定: 각각동위원소가處理된45개의뿌리를採取하여15개씩3group으로나누어2mm의길이로根端을잘라서모았다. 이것을10mlhomogenizer에넣고5ml의cold80%ethanol을넣고완전히磨碎한다음, millipore filter(2.4cm GF/C)에부어서濾過한後, 다시80%ethanol로水洗하였다. DNA와RNA를測定하기위해서계속하여cold5%TCA로3회, 5mlcold95%ethanol과coldabsolute ethanol-diethyl ether(1:1)그리고diethyl ether로각각2回씩水洗하였다.

DNA, 혹은RNA가含有된filter는liquid scintillating瓶에넣어大氣中에乾燥시켜서500

ul protozol에완전히녹인後50ul冰醋酸을넣었다. 그다음10mlliquifluor를채워서liquid scintillation counter(packard tri-cabi 300c)로測定하였다. 또한protein測定은TCA濾過過程에서5mlcold10%TCA만더添加하였으며, 모든과정은DNA測定과同一하게實施하였다.¹⁰⁾

2. Alachlor處理에 따른 amino acid의變化

귀리를36時間暗發芽시켜除草劑가處理된petri-dish에옮겨심은後, 22°C에서8時間incubation하여amino acid含量을調查하였다.

각각濃度別處理된귀리의根端組織을약2mm정도로하여600개씩잘라서5ml의oxidation mixture에넣었다. 다음30°C에서1時間동안incubation하고ice bath에서15分鐘放置한後, 냉장고에18時間동안保管하였다. Oxidation混合液에각각0.84g sodium metabisulfate와50ml6N HCl에50mg phenol을넣고110°C에서23時間동안hydrolyse한後, 7.5N NaOH를利用하여pH2.2로調整하였다. 그리고200mlvolumetric-flask에옮겨서0.1%phenol이含有된0.2N citrate buffer로200ml까지채웠다. 이시료를millipore-filter system으로filtering한後아미노산분석기(LKB 4150)program No. 12를利用하여分析하였다. 이때resin은ultrapac II(particle size 11μm + 0.5μm)cation exchange column을사용하여100ul씩loading하였다. 또한chart speed는분당0.25cm로하였으며, 시료의아미노산peak면적을standard면적과비교하여nanogram으로換算해서表示하였다. Oxidation混合液은0.5ml30%hydrogen peroxide에4.5ml88%formic acid를混合한後, 25mg의phenol을넣어만들었다.¹⁴⁾

結果 및 考察

1. DNA, RNA 및 Protein合成抑制에 관한研究

많은除草劑들이susceptible plant를죽이는方法에대해서아직알려지지않았으며, 비록그기구(mode of action)의根本的인問題를풀지못하더라도,除草劑의efficiency의利用은할수있다.¹³⁾植物이계속적으로生長과發達을할려면RNA와protein合成이要求되며,反對로senescence時에는

RNA와 protein合成이 현저하게 줄어든다.¹⁶⁾ 除草劑에 대한 nucleic acid metabolism 및 protein合成의影響은 80年代以前에는 거의 찾아볼 수가 없었다.¹⁷⁾ 따라서 除草劑의生理學的究明을 하기 위하여前驅物質에 동위원소를 label 시켜植物組織의 DNA, RNA 및 protein incorporation을調査하였으며 비교적生化學的資料를 土臺로調査하였다. RNA抑制와蛋白質合成 및 에너지生成抑制가聯關係되어 biosynthetic reaction이誘導되는 데 이것은光合成抑制劑를除外한 除草劑의 대부분이이代謝過程中 1 또는 2개의代謝에影響을 주어植物生長을抑制시키며 alachlor 역시 이러한 기작으로植物體에作用되고 있다고推定된다.^{6, 13, 17)}

Moreland¹⁷⁾은 RNA合成抑制가間接적으로光合成을抑制하며, RNA合成이減少되면 protein合成도减少된다고하였다. 또한여러가지除草劑間に蛋白質合成量이 다르게나타나는것은各各 다른pathway를抑制하고있기때문이며, 같은種이라할지라도處理部位와濃度에따라서 다르다고하였다.^{13, 19, 22)}蛋白質合成은除草劑의作用에특히敏感하며, 많은研究報告書에서 ATP의약88%는蛋白質合成에消耗되고있으며ATP의적은變化에도影響을받는다고하였다.^{14, 17)}a-chloroacetamide系는protein合成을抑制한다고하였으며 metolachlor는leucin-incorporation를 1×10^{-4} M 이상의濃度에서抑制함을보였다.^{6, 15, 20)} Moreland 등¹⁸⁾은soybean에 6×10^{-4} M로propachlor 또는CDAA를처리할때 leucin-incorporation을抑制함을보였다.

Zalik 등¹⁸⁾에의하면아미노산은매우安定함으로peptide를形成하기위하여에너지(ATP)를供給받아aminoacyl acid形態로되며, 다시t-RNA와結合하여aminoacyl-t-RNA가됨으로써, 비로소ribosome上에蛋白質合成을始作한다고하였는데, Duck 등⁷⁾은이과정중propachlor는ami-

noacyl-t-RNA에서 polypeptide chain elongation을妨害함으로蛋白質合成이抑制된다고하였다. 지금까지는대부분amide系統의除草劑는蛋白質合成抑制가primary action으로報告되었다.^{13, 15)} 그러나本實驗에서는Table 1과같이 1×10^{-3} M alachlor에서leucine-incorporation이control區에비하여86.5%가抑制되었으나 1×10^{-4} M이하의濃度에서는抑制를보이지못했다. 더구나 1×10^{-5} M에서뿌리의伸長과細胞伸長이현저하게減少되었음에도불구하고control區에비하여38%增加된것은本除草劑가secondary metabolism에서蛋白質合成을抑制하기때문이다. 또한 1×10^{-4} M이하의濃度에서蛋白質合成抑制현상이나타나지않은것은energy生成反應이나membrane에직접적인影響을주어서오는結果라고推定되며, 에너지차원에서하나의ATP가얼마만큼의蛋白質合成을抑制시키는지는지금까지전혀究明되지않았으며앞으로해결해야할問題로남아있다.

Petachlorophenol은ATP의부족및membrane disorganization으로아미노산合成이抑制되어植物體가죽게된다고했다.¹³⁾

Mann 등¹³⁾은除草劑가低濃度에서protein合成에직접적으로關與되지않은것은에너지生成反應에서오는것이기때문에, 먼저ATP가減少되고, 2차적으로蛋白質合成이減少된다고하였다. Carlson³⁾은pronamide0.5ppm을뿌리에4時間동안處理時에蛋白質合成이增加되었는데Smith 등²³⁾이報告한amide系統의除草劑는protein 및nucleic acid의抑制가primary action으로報告된것과는좀다르다고하였다. Perego & Glenn¹⁸⁾은fluazifop-butyl은高濃度(10^{-4} M)에서만nucleic acid 및蛋白質合成抑制가일어난것은2차적反應이며, 이것은energy反應인oxidative phosphorylation의作用에서오는result라고하였다.

Table 1. The effect of alachlor on DNA, RNA, and protein synthesis after 8hr.

Concentration	DNA(³ H-thymidine)	RNA(³ H-uridine)	Protein(¹⁴ C-leucin)
	cpm/15RT. % control	cpm/15RT. % control	cpm/15RT % control
Control	44,665 ^a	7,487 ^a	23,161 ^b
1×10^{-6} M	45,558 ^a	102.5	26,403 ^b
1×10^{-5} M	47,349 ^a	106.0	32,026 ^a
1×10^{-4} M	28,430 ^b	63.7	21,814 ^b
1×10^{-3} M	9,089 ^c	20.3	2,621 ^c

^aMean values within a column that are followed by the same letter are not significantly different at the 5% level
D.M.R.T.

RT. : root tips

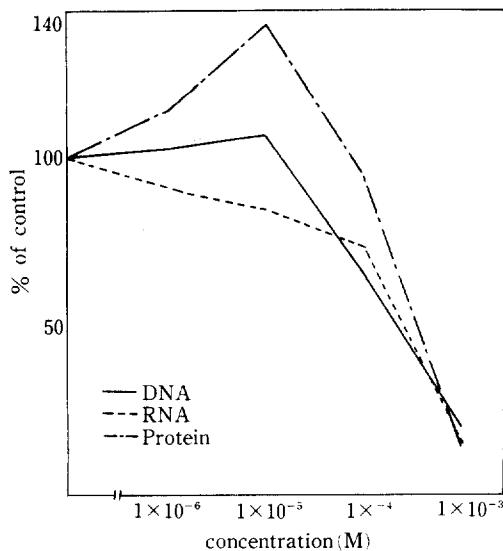


Fig. 1. The effect of alachlor on DNA, RNA, and protein synthesis after 8hr.

Table 1에서 보는 바와 같이 DNA合成抑制가 10^{-4} M에서 36%, 10^{-5} M에서 RNA合成抑制는 16%로 나타났으며 低濃度에서는抑制效果가 나타나지 않았다. 이것은 alachlor의 低濃度에서蛋白質合成의減少가 nucleic acid와는關聯이 없음에 틀림없다. 그러나 10^{-3} M alachlor는 RNA와 DNA合成抑制가 85와 80%로 각각抑制되었으며,蛋白質合成抑制는 86%로 가장 많이抑制한 것으로 볼 때高濃度에서는 2차적 영향으로蛋白質合成抑制가 nu-

cleic acid合成의減少에寄與하는 것으로推定된다(Fig. 1).

따라서本除草劑가高濃度에서nucleic acid와protein合成을抑制한 것은 amino酸生合成過程 또는membrane에直接적으로影響을주는 다른要因들에의하여處理植物들이枯死하게된다고思料된다.

2. Alachlor處理에 따른 amino acid量의變化

아미노산은세포벽,細胞分裂,蛋白質合成및細胞의분화등,植物의生長에있어서가장重要한役割을하고있으며²⁴⁾,各各의아미노산은植物을비정상적으로誘導시키기도하고生長을抑制하기도하는데⁵⁾,正常的인生長을위해서는量的인아미노산의均衡이이루어져야된다. 아미노산의生合成代謝過程은주로除草劑作用의target가되고있으며,이代謝過程에important한役割을하고있는enzyme을究明할려고最近에는試圖되고있다.¹⁸⁾

本實驗에서處理濃度는¹⁴C-leucine incorporation에서나타난바와같이 10^{-4} M alachlor는6%, 10^{-3} M에서는86%의抑制率을보였던바, 10^{-4} M과 10^{-3} M사이의 3×10^{-4} M과 6×10^{-4} M로定하여,아미노산量의變化를調査한結果,카리의극단분열조직에서는lysine이386.6 ng으로가장많이含有된反面,methionine은30.6 ng으로아주적었으며,proline은거의存在하지않았다(Table 2).

Table 2. The effect of alachlor on amino acid synthesis after 8hr.

Treatment Amino acid	Control (ng)	3×10^{-4} M alachlor(ng)	% control	6×10^{-4} M alachlor(ng)	% control
Asp	260.6	239.6	92	227.8	87
Thr	95.4	84.6	89	79.4	83
Ser	129.8	117.4	90	115.0	89
Glu	358.2	332.6	93	343.6	96
Pro	---	---	---	---	---
Gly	140.2	123.0	88	115.4	82
Ala	160.8	148.8	93	123.8	84
Val	72.0	49.8	69	51.8	72
Met	30.6	31.8	104	24.2	79
Ile	59.6	36.8	62	39.4	66
Leu	165.0	146.8	89	139.0	84
Tyr	67.2	52.0	75	49.6	71
Phe	90.8	78.0	86	63.4	70
His	55.2	48.4	88	52.6	95
Lys	386.6	374.2	97	361.6	94
Arg	143.0	130.4	91	114.4	86

Glutamic acid와 lysine은 $6 \times 10^{-4} M$ 에서 각각 4%, 5%로 거의 억제현상을 보이지 않았으나, isoleucine, valine과 aromatic amino acid인 phenylalanine 및 tyrosine은 약 30%의 억제현상을 보이고 있다. Aromatic amino acid는 주로蛋白質合成을 하기 위해서要求되며, 植物에 있어서傷處의 치유제인 chlongenic acid의 前驅物質이기도 하다.¹²⁾

Nikolaus 등은 glyphosate가 amino acid의合成을 억제한다고 하였으며 sulfonylurea type인 chlorsulfuron, imidazolinon, sulfometuron methyl 등의 除草劑는 shikimate biosynthetic過程을妨害함으로써, 아미노산中에 aromatic amino acid의 生合성이 억제된다고 하였다.^{4,21)}

Enzyme은 植物의 生理的作用을 調節하며 또한 대부분의 酶素가 植物의 아미노산 生合成에 關聯된 것으로 알려져 있는데 이러한 enzyme의 生成抑制는 isoleucine의 合成量에 따라서 限定되지만, 어찌한 기작으로 isoleucine이 植物의 生長을 抑制시키는지는 알려지지 않았다.²⁾

Chlorsulfuron과 sulfometuron methyl은 아미노산生合成中, valine과 isoleucine을 合成하는 경로의 第1段階인 acetolactate synthase의活性을 강력하게 抑制하여 valine과 isoleucine을 合成하는蛋白質의合成이 곧 滞害됨으로서, 植物의生育도 滞害된다고 報告되었다.^{2,21)} Mann 등¹³⁾은 C-DAA, endothal과 CIPC 등의 除草劑는蛋白質合成을 抑制시켰는데, 이는 아미노산이 세포막을 통하여 移動한後, 除草劑가 簡接적으로 ribosome에서 amino acid가 活性化되어 polypeptide化되는過程에서作用하는 것인지, 또는蛋白質의生合成에 필요한 ATP와 mRNA가 적어서 오는結果인지는 분명하지 않다고 하였다. 그러나 Table 2에서 보는 바와 같이 alachlor는 아미노산自體를 抑制시킨 것으로 보아 아미노산이 polypeptide화되는過程에서보다는 아미노산生合成過程에서影響을 받은 것으로思料된다. Proline은 無處理區와 處理區에서 공히 나타나지 않았는데, David Ho & Sachs⁹은植物體가 osmotic stress, water stress 및 salt stress를 받으면 proline이 많이 合成된다고 하였다. 따라서 alachlor의處理는 salt나 osmotic stress에서 일어나는 아미노산生合成過程과는 抑制作用機作이 다르다고推定된다.

以上의 資料에서 alachlor는 sulfonylurea系統

의 除草劑와 같이 acetolactate synthase의活性을 抑制시킴으로써 isoleucine과 valine의合成을 抑制하고, 또한 shikimate生合成過程을妨害함으로써, aromatic amino acid가 抑制되는 것으로推定된다. 따라서 alachlor는細胞內의 아미노산均衡을 파괴시킴으로써, 植物生長의抑制를誘發하는 하나의要因으로思料된다.

引用文獻

1. Amrhein, Nikolaus et al. 1987. Overproduction of 5-enolpyruvylshikimate 3-phosphate synthase in glyphosate-tolerant plant cell cultures. Plant Tissue and Cell Culture 119-113.
2. Bryan, J.K. 1980. Synthesis of the aspartate family and branched-chain amino acids. The Biochem. of Plant, Vol. 5: 155-161.
3. Carlson, W. C., E.M. Lignowski, and H.J. Hopen. 1975. The mode of action of pronamide. Weed Sci. 23: 155-161.
4. Canal, Maria Jesus, Ricardo Sanchez Thames and Belen Fernandz. 1987. Effects of glyphosate on phenolic metabolism in yellow nutsedge leaves. Physiol. Plantarum 69: 629-632.
5. David Ho, Tuan-Hua and Martin M Sachs. 1989. Stress-induced proteins characterization and the regulation of their synthesis. The Biochem. of Plant, Vol. 15: 347-378.
6. Deal, Luanne M. and F. D. Hess. 1980. An analysis of the growth inhibitory characteristics of alachlor and metolachlor. Weed Sci. 28: 168-175.
7. Duke, W.B., F.W. Slife, J.B. Hanson, and H.S. Butler. 1975. An investigation on the Mechanism of action of Propachlor. Weed Sci. 23: 142-147.
8. Gilchrist, D.G. and T. Kosuge. 1980. Aromatic amino acid biosynthesis and its regulation. The Biochem. of Plant, Vol. 5: 507-531.
9. Keu, Joe L. 1963. Ribonucleic acid and protein synthesis as essential processes for cell elongation. Plant Physiol. 39: 365-370.
10. Kim, Jae C. 1986. A study of mode of action of Fluazifop-butyl. II. Fluazifop-butyl effect on cell division, cell enlargement and protein synthesis in Oat (*Avena sativa* L.) roots. K.J.W.S. 6(2): 168-173.

11. Klingman, Glenn C., Floyd, M Ashton, Lyman J. Noordhof. WEED SCIENCE : Principle and practices.
12. Kuroki, Gary, W. and Eric E. Conn. 1987. Differential activites of chorismate mutase isozyames in tubers and leaves of *Solanum tuberosum* L. Plant Physiol. 89 : 472-476.
13. Mann, Jay D., Lowell S. Jordan, and Boysie E. Day. A survey of herbicides for thir effect upon protein synthesis. Plant Physiol. 40 : 840-843.
14. Mason, V.C., Bech-Andersen and M. Rudemo. Hydrolysate preparation for amino acid determination in feed constituents. Proc. 3rd. EAAP symp. on protein metabolism and nutrition, May. 1980, Vol.1
15. Mellis, Jill M., Parthan Pillai, Donald E. Davis, and Bryan Truelove. 1982. Metoachlor effects on Membrane permeability and lipid synthesis. Weed Sci. 30 : 339-404.
16. Moreland, Donald E. 1967. Mechanisms of action of herbicides. Ann Rev. Plant Physiol. 18 : 365-386.
17. Moreland, D.E. 1980. Mechanisms of action of herbicides. Ann Rev. Plant Physiol. 31 : 579-638.
18. Moreland, D.E., S.S. Malhotra, R.D. Gruehagen, and E.H. Sholrah. 1969. Effects of hergicides on RNA and protein synthesis. Weed Sci. 17 : 556-563.
19. Peregoy, Robert S. and Scott Glenn. 1985. Physiological responses to Fluazifop-butyl in tissue of corn(*Zea mays*) and soybean(*Glycine max*). Weed Sci. 33 : 446.
20. Rao, V.Sivaji and Willian B. Duke. 1976. Effect of alachlor, propachlor and prynachlor on GA₃-induced production of protease and α -amylase. Vol. 24 : 616-618.
21. Ray, Thomas B. 1984. Site of action of chlorsulfuron : Inhibition of valine and isoleucine biosynthesis in plants. Plant Physiol. 75 : 827-831.
22. Rost, Thomas L. and David E. Bayer. 1976. Cell cycle population kinetic of pea root tip meristems treated with prophan. Weed Sci. 24 : 81-87.
23. Smith, L-W., R.L. Peterson and R.F. Horton. 1971. Effect of a dimeth ylpropynyl benzamide herbicide on quackgrass rhizomes. Weed Sci. Vol. 19 : 174-177.
24. Wareing, P.F. and I.D.J. Phillips. Growth & Differentiation in plant.
25. Zalik, Saul and B.L. Jones. 1973. Protein biosynthesis. Ann. Rev. Plant Physiol. 24 : 47-68.