氏	名(	(本)	籍)	高		橋	Ĩ		勇		ビ 
学 位	の	種	類	博		Ŧ		(	農	利力	ź)
学 位	記	番	号	農		第	,	3	97		号
学位挖	是与了	<b></b> 手月	日	平	成	2	年	9	月	13	日
学位授	そ与の	り要	件	学位	立規〕	則貧	<b>第</b> 5 ;	条第	等 2	項彭	ミ当

学位論文題目 正常あるいはビタミンA欠乏ラットの肺 に及ぼすオゾン暴露の影響 ーとくに,肺異物代謝系への影響につい てー

論文審査委員(主 査) 教授 木 村 修 一
 教授 安元 健
 教授 藤本健四郎

## 論 文 内 容 要 旨

#### 序 論

動物が生命を維持するには、消化管から吸収する栄養素とともに、肺から取 り込む酸素が必須である。酸素を得るために成人は1日に10-15㎡もの大 気を呼吸している。したがって、健康を維持するためには大気を清浄に保つこ とが重要となる。しかし、大気中には多種類の毒性物質が含まれている。

オゾン(O<sub>3</sub>)は光化学オキシダントの主成分である。わが国の都市部のO<sub>3</sub>濃 度は環境基準値の0.06ppmを越えその倍の濃度に達する時もあり、O<sub>3</sub>は大気汚 染物質の中で最も健康への影響が懸念されるものの一つである。1970年代に、 O<sub>3</sub>による肺傷害の発症過程とその機構の一部が明らかにされた。しかし、O<sub>3</sub> が他の大気汚染物質の影響発現を修飾する可能性、あるいは、O<sub>3</sub>への抵 抗性を減少させる個体側の因子の検討に関する研究は、その重要性にもかかわ らず少ない。

シトクロムP-450を中心とした異物代謝系は、低分子の脂溶性化学物質を 代謝しその毒性を減じたり、また、逆に毒性を活性化したりもする酵素系であ る。異物代謝系は肝臓での活性が高いが、肺にも存在し、大気中に含まれる多 環芳香族炭化水素などの解毒および毒性の活性化に重要な役割をはたしている。 さらに、異物代謝系はミクロソーム画分に存在する膜酵素であるため、強い酸 化作用を有するO<sub>3</sub>の影響を受け易いと考えられる。しかし、O<sub>3</sub>が肺の異物代 謝系に及ぼす影響を調べた研究は殆どない。

毒性影響を修飾する個体側の因子としては栄養条件が考えられる。低栄養動物は環境変化への適応能力が劣り、毒物に対する抵抗性も低いことが知られている。ビタミンA(V.A)は、上皮性細胞の正常な分裂と分化に必要であること、さらに、O<sub>3</sub>暴露の影響は気道上皮に強く現れることが明らかとなっている。したがって、V.A欠乏動物は、O<sub>3</sub>暴露による肺傷害を強く受ける可能性がある。

以上の観点から、O<sub>3</sub>暴露が他の大気汚染物質の影響を修飾する可能性、および、O<sub>3</sub>に対する抵抗性を低める個体側の因子を明らかにすることを目的とし、 正常あるいはV.A欠乏ラットに及ぼすO<sub>3</sub>暴露の影響、特に異物代謝系に及ぼ す影響とその機構に関する検討を行った。

#### 第一章 肺の異物代謝系に及ぼすオゾン暴露の影響

成熟雄ラットをガス暴露用チャンバー(図1)に入れ、0.05ppmから0.8ppmまで のO<sub>3</sub>を1日から9か月間暴露後、O<sub>3</sub>が肺の異物代謝系の酵素成分および異物 代謝活性に及ぼす影響を検討した。異物代謝系成分の中でシトクロムP-450 (P-450)が最も著しい変化を示した。P-450は0.8ppmのO<sub>3</sub>暴露1日目に減少傾向

を示すが、4日目から増加に転じ、暴露7日目には対照値の約2倍に増加した (表1)。NADPH-シトクロムP-450還元酵素(P-450red)活性も暴露7日目に約1.4 倍と有意に増加した。しかし、NADH-シトクロムb5還元酵素活性に有意な変化は 認められなかった。P-450の増加は一過性ではなく、暴露を続ける限り暴露濃度 に依存した増加を示した。すなわち、0.1および0.2ppmO3の4週間暴露でP-450 は対照値の約1.8および約2.3倍に増加し(表2)、さらに低濃度のO<sub>3</sub>(0.05ppm) の9か月間暴露によっても有意に増加した(表3)。P-450は異物代謝系の律 速酵素であり、P-450の増加は異物代謝活性の増加を示唆している。肺で測 定可能な活性としてBenzphetamine N-demethylase(BPHDM)、Benzo(a)pyrene hydroxylase(BPHY)、7-Ethoxycoumarin 0-deethylase(ECDE)およびCoumarin hydroxylase(COHY)を選び、これら4種類の異物代謝活性に及ぼすO₃の影響を 検討した。0.1および0.2ppmO3の4週間暴露により4種類の活性はそれぞれ異 なった影響を受けた(表4)。すなわち、BPHDM活性が対照値の約2倍を示しP-450の増加に匹敵した。しかし、COHY活性は有意な影響を受けなかった。また、 BPHYおよびECDE活性は、対照値の約1.5倍に増加しBPHDM活性とCOHY活性の中間 の変化を示した。

肺のP-450はO<sub>3</sub>暴露に対し鋭敏に反応し、P-450の増加はO<sub>3</sub>暴露影響の指標 となる可能性が示唆された。異物代謝活性はO<sub>3</sub>暴露により増加すること、さら に、活性測定に用いる基質によって影響の程度が異なることが示された。この ことは、ラット肺に基質特異性の異なる数種類のP-450イソ酵素分子が存 在することを示唆している。

## 第二章 肺のシトクロムP-450イソ酵素の検索とシトクロムP-450イソ酵素に及 ぼすオゾン暴露の影響

ラット肺から精製されているP-450としては3-Methylcholanthrene投与に より誘導されるP-450MCが知られている。しかし、未処理のラット肺のP-450イ ソ酵素分子種に関する知見は少ない。第二章では、肝臓の主要なP-450に対する 抗体を作製し、それら抗体と肺P-450との反応性などを利用して肺P-450の性質 を明らかにし、さらに、O<sub>3</sub>暴露が肺のP-450イソ酵素に及ぼす影響を検討した。

Phenobarbital投与ラット、3-Methylcholanthrene投与ラット、および未 処理のラットから各々主要なP-450である、P-450b、P-450c、および、P-450hを 精製し抗体を作製した。これらの抗体に対する、上記薬剤を投与した、あるい は、未処理のラット肺から調製したミクロソームの反応性をOuchterlony二重拡 散法を用いて調べた(図2)。抗P-450b抗体はすべての肺ミクロソームと反応し、 その沈降線は肝臓から精製したP-450bに対する沈降線とフューズした。抗P-450c抗体は3-Methylcholanthrene投与ラットの肺から調製したミクロソームと 反応し、その沈降線は肝臓から精製したP-450cに対する沈降線とフューズした。 抗P-450h抗体はいずれの肺ミクロソームとも反応しなかった。これらの結果か ら肝臓でP-450bは、Phenobarbital投与によって誘導される誘導酵素(inducible enzyme)であるが、肺では常在性の構成酵素(constitutive enzyme)であること が示された。

対照および0.2ppmOsを2週間暴露したラットの肺ミクロソームに対する3種の抗P-450抗体の反応性をOuchterlony二重拡散法を用いて検討した。いずれのラットの肺ミクロソームも抗P-450b抗体と反応し、他の2種の抗体とは反応しなかった。P-450cは高いBPHY活性を有することが知られている。しかし、この結果は、Os暴露による肺ミクロソームのBPHY活性の増加はP-450cの誘導によるものではないことを示している。

対照および0.2ppmO3を2週間暴露したラットの肺ミクロソームを界面活 性剤を用いて可溶化し、陽イオン交換セルロースカラムクロマトグラフィーを 用いて肺P-450を部分精製した。対照ラット肺のP-450は、2つの画分(P-450FI とP-450FII)に分離された(図3)。P-450FIとP-450FIIに含まれるP-450の量比 は36:64であった(表5)。O<sub>3</sub>暴露されたラットの肺からもP-450F1とP-450F11 の2つのピークのみ認められた。O₃暴露ラットのP-450FIとP-450FIIに含まれ るP-450量は対照ラットの各々1.7倍と1.9倍に増加したがP-450F1とP-450F11の 量比は対照ラットから得られた比と変わらなかった。両群から得られたP-450FI およびP-450F11を各々SDS電気泳動法で分離後、イムノブロッティング法を用い て抗P-450抗体に対する反応性を検討した。両群ともにP-450F11にP-450bと分子 量が一致したバンドが抗P-450b抗体と反応した。 P-450F1およびP-450F11から 界面活性剤を除いた後、肝臓から精製したP-450red,Dilauroyl phosphatydilcholineおよびNADPHを用いた再構成系でECDEとCOHY活性を測定した。この再構 成系でP-450FIはECDEおよびCOHY活性を有し、P-450FIIはP-450FIに比べて高い ECDE活性を有したもののCOHY活性は有さないことが明らかとなった(表6)。さ らに、抗P-450b抗体はP-450F11が触媒するECDE活性をほぼ完全に阻害した(図 4)。また、O<sub>3</sub>暴露によってP-450FIおよびP-450FIIの単位P-450当りの代謝活 性は影響を受けなかった。

以上の事実より、O₃暴露による肺P-450含量の増加は常在性のP-450イソ酵素の増加によること、また、P-450bは肺の主要なP-450イソ酵素の1つであることが明らかにされた。

### 第三章 肺の組織形態およびシトクロムP-450含有細胞の分布に及ぼすオ ゾン暴露の影響

O<sub>3</sub>暴露により肺に常在するP-450イソ酵素が増加したことから、O<sub>3</sub>暴露によ

るP-450の増加は、肺の形態変化と密接に関連することが推定される。また、第 二章で、ラット肺には抗P-450b抗体反応性のP-450が構成的に存在することを明 らかにした。そこで、O3暴露によるP-450の増加を組織学的に理解することを 目的として、0.4ppmO3を2週間暴露したラット肺の、ヘマトキシリン・エオジ ン染色標本、また、抗P-450b抗体による酵素抗体染色標本を用いた肺組織の光 学顕微鏡による観察を行った。その顕微鏡写真を用いて、細気管支上皮細胞、 肺胞道領域の肺胞細胞そして末梢領域の肺胞細胞の各々の全細胞数に対する抗 P-450b抗体陽性細胞数の割合を算定した。O₃暴露による形態変化は細気管支か ら肺胞道にいたる領域(bronchio-alveolar junction)に強く現れた。その部位 の主な変化は、クララ細胞(非線毛気管支上皮細胞)の肥大と増性、肺胞道上皮 細胞の肥大と増性、細気管支周囲の結合組織および肺胞間質の肥厚、マクロフ ァージの増加であった。抗P-450b抗体はクララ細胞と強く反応した。また、肺 胞上皮にも少数の弱陽性細胞が見いだされた。Oa暴露によってクララ細胞の陽 性像が一段と強くなり、さらに、肺胞道上皮に細胞質が斑点状に染色される細 胞が出現した。この細胞は対照群には見いだされない細胞であった。〇 暴露に よって抗P-450b抗体陽性細胞率は細気管支上皮で1.2倍、肺胞道領域の肺胞細胞 では5.5倍と有意に増加した(表7)。しかし、末梢領域の肺胞細胞では有意な 変化を示さなかった。

これらの結果は、O<sub>3</sub>暴露によるP-450陽性細胞数の増加が、 P-450含量増大 の主な原因であることを示している。

## 第四章 正常あるいはビタミンA欠乏ラットの肺の組織形態、異物代謝系、お よび、チミジン取り込み活性に及ぼすオゾン暴露の影響

序論でも述べたように、V.Aは上皮細胞の分裂と分化に関与しており、V.A 欠乏ラットはO<sub>3</sub>暴露の影響を強く受ける可能性がある。そこで、正常(V.Asuf) あるいはV.A欠乏(V.Adef)ラットの肺組織形態、異物代謝系、チミジン取り 込み活性、および、取り込み部位に及ぼすO<sub>3</sub>暴露影響を経時的に検討した。

3週齢のラットをV.A欠乏飼料で4週間飼育するとV.A欠乏の初期状態に なることを確認した。高度のV.A欠乏では感染症の増加などV.A欠乏による 不可逆的影響が顕著となる。そこで、暴露終了日が飼育開始4週目となるよう に、0.4ppmO<sub>3</sub>を6時間から14日間暴露した。暴露1日目に細気管支の線毛細胞 の線毛の脱落およびクララ細胞の気道への突出部(apical cap)の消失が起こっ た。この変化はV.Adef群で顕著であった。暴露3日目には上皮細胞の傷害は 修復され、14日目にはクララ細胞のapical capの肥大が認められた。暴露3日 目以降に両群の動物が示す傷害修復像に差異は認められなかった。抗P-450b抗 体反応性のP-450量およびBPHY活性は2相性の変化を示した。すなわち、暴露6 時間目に増加傾向を示し、1日目には対照値まで低下し、7日目に増加に転じ、 その増加は14日目まで続いた。V.Adef群の異物代謝系の変化はV.Asuf群と 差がなかった。

V. AsufおよびV. Adef欠乏動物に0.4ppmO<sub>3</sub>を1, 2, 3 および14日間 暴露し、暴露終了直後にトリチウム標識チミジンを投与しチミジン取り込み活 性を調べた(図5)。V.Asufラットの取り込み速度は暴露1日目に清浄空気群 の4倍に、2日目には7倍に達し、3日目に再び4倍となり、14日目には清浄 空気群の値まで低下した。V.Adefラットの取り込み活性の増加はV.Asufラ ットに比べて有意に低く、暴露1,2および3日目の値は清浄空気群の3倍、4 倍および2倍にとどまった。ミクロオートラジオグラフィーを行い、取り込み 部位の検討と標識細胞の数をカウントした(表8)。V.Asufラットでは、標識 率の最も高い部位は肺胞道の肺胞細胞であり、暴露2日目に清浄空気群の約30 倍に達した。細気管支上皮細胞の標識率は暴露2および3日目に2倍に増加し た。末梢の肺胞細胞は暴露2日目には変化せず、3日目に約4倍に増加し、暴 露時間の延長とともに標識部位が末梢に及ぶことが示された。また、標識部位 は傷害部位およびP-450陽性部位とほぼ一致することが明かとなった。V.Adef ラットの標識部位はV.Asuf ラットと変わりないが、 標識率はいずれの部位 でもV.Asufラットに比べて低かった。このことは、O<sub>3</sub>を暴露されたV.Adef ラットの肺細胞の分裂活性はV.Asufラットに比べて低いことを示している。

V. Adef ラットではO<sub>3</sub>暴露による初期傷害が強く、修復の遅延あるいは不全 が起こることが示唆された。また、チミジンによる標識部位はP-450陽性 細胞の増加する部位とほぼ一致し、陽性細胞の増加あるいは出現に細胞の分裂 が関与することが強く示唆された。

### 第五章 総合的考察

O<sub>3</sub>暴露によって以下の一連の変化が認められた(図 6)。形態的には 0.4ppm O<sub>3</sub>暴露1日目に細気管支上皮の傷害が認められ、その傷害は暴露3日目までに 修復された。暴露1日目から3日目にチミジン取り込み活性の増加が認められ、 標識率は肺胞道部位で著しく高く、次に、細気管支および末梢肺胞部位であっ た。また、肺胞道周囲にマクロファージが著しく集積し、高率にチミジンによ り標識された。マクロファージは細胞の損傷部位に集積することから、O<sub>3</sub>によ る傷害部位は細気管支から肺胞道にいたる領域(bronchio-alveolar junction) であると考えられた。暴露14日目にはクララ細胞、また肺胞道部位の肺胞上皮 細胞の肥大と増性像が認められた。さらに、これらの細胞がP-450陽性で あることが明らかになった。したがって、O<sub>3</sub>暴露によるクララ細胞の肥 大と増加および肺胞道部の肺胞上皮での陽性細胞の出現が、P-450増加の 原因と考えられた。また、O₃は強力な酸化剤であるので、O₃暴露により生じた酸化物を除去し、O₃に対する抵抗性を獲得するためP-450が増加したとも推 測される。

O₃暴露による肺のP-450の増加は異物代謝活性の上昇をともなった。P-450と 肺異物代謝活性の増加は一過性の変化ではなく、暴露を続ける限り認められた。 また、その増加は0.05ppmO₃の9か月間暴露という比較的穏やかな暴露条件下 でも認められた。したがって、異物代謝系によって毒性が活性化される化学物 質がO₃暴露時に肺に取り込まれた場合、O₃はその化学物質の毒性を強める可 能性があることを本研究の結果は示唆している。

O₃暴露にV.A欠乏を負荷すると、O₃暴露による初期傷害の増幅が形態的に 認められた。また、その傷害の修復の遅延あるいは不全がチミジン取り込み実 験より示唆された。したがって、V.A欠乏ラットはO₃暴露に対する抵抗性が 弱まっていると考えられる。

今後、大気汚染物質の生体影響を評価するに際し、個体側の栄養条件、また、 異物代謝系の変化という観点からとらえた汚染物質の複合影響を考慮していく ことが重要であることを本実験の結果は示唆している。



Cross Section of Chamber

- 61 -

### Table 1

Changes in Protein Contents and Components of Xenobiotic-Metabolizing. Systems of Lung Microsomes during Intermittent Exposures to  $\mathbf{0}_3$ 

			Exposure	periods	(days)			
Component	1		4		7		14	
Homogenate p	protein <u>a</u>	(%)		(%)		(%)		(%)
Control	102 <u>+</u> 12.1	(100)	98 <u>+</u> 4.5	(100)	98 <u>+</u> 6.4	(100)	98 <u>+</u> 8.0	(100)
0.8 ppm 0 <sub>3</sub>	104 <u>+</u> 3.4	(102)	103 <u>+</u> 5.4	(105)	107 <u>+</u> 3.4	(101)	96 <u>+</u> 5.0	(98)
Microsomal	protein <sup>a</sup>							
Control	9.7 <u>+</u> 1.8	(100)	9.0 <u>+</u> 0.7	(100)	9.3 <u>+</u> 1.2	(100)	9.2 <u>+</u> 0.8	(100)
0.8 ppm 03	9.5 <u>+</u> 0.8	(98)	9.9 <u>+</u> 1.1	(105)	11.2 <u>+</u> 0.8*	(120)	9.7 <u>+</u> 1.0	(98)
Cytochrome F	-450 <u>b</u>							
Control	488 <u>+</u> 91	(100)	417 <u>+</u> 104	(100)	447 <u>+</u> 90	(100)	427 <u>+</u> 102	(100)
0.8 ppm 03	416 <u>+</u> 60	(85)	726 <u>+</u> 169*	*(174)	910 <u>+</u> 179***	•(203)	615 <u>+</u> 147*	(144)
NADPH-cytoch	rome P-45	0 reduc	tase <u>C</u>					
Control	421 <u>+</u> 41	(100)	418 <u>+</u> 93	(100)	393 <u>+</u> 37	(100)	384 <u>+</u> 52	(100)
0.8 ppm 0 <sub>3</sub>	460 <u>+</u> 55	(109)	511 <u>+</u> 53	(122)	539 <u>+</u> 76**	(137)	446 <u>+</u> 147*	(116)
NADH-cytochr	ome <u>b</u> 5 re	ductase	se <u>c</u>					
Control	4450 <u>+</u> 377	(100)	3780 <u>+</u> 519	(100)	3850 <u>+</u> 519	(100)	3970 <u>+</u> 598	(100)
0.8 ppm 0 <sub>3</sub>	4230 <u>+</u> 279	(95)	4050 <u>+</u> 279	(107)	4230 <u>+</u> 492	(110)	3730 <u>+</u> 385	(94)

 $\underline{a}$  mg protein/whole lung.  $\underline{b}$  pmole/whole lung.  $\underline{c}$  nmole/min/whole lung. \*p < 0.05, \*\*p < 0.01, \*\*\*p < 0.001 (mean<u>+</u>SD, n=6).

### Table 2

Effects of 4-Week Exposures to 0.1 and 0.2 ppm  $0_3$  on Protein Content and Components of Xenobiotic-Metabolizing Systems of Lung Microsomes

			Exposure concentration of $0_3$				
	control		0.1 ppm		0.2 ppm	-	
		(%)		(%)		(%)	
Homogenate protein <sup>a</sup>	91 <u>+</u> 4	(100)	105 <u>+</u> 6*	*(115)	103 + 6**	(113)	
Microsomal protein <sup>a</sup>	9.7 <u>+</u> 1.0	(100)	12.0 <u>+</u> 1.0*	*(124)	11.1 <u>+</u> 1.4	(114)	
Cytochrome P-450 <sup>D</sup>	855 <u>+</u> 216	(100)	1502+318*	**(176)	1978+198*1	*(231)	
NADPH-cytochrome P-450 reductase <sup>C</sup>	315 <u>+</u> 46	(100)	416 <u>+</u> 48*	*(132)	457 <u>+</u> 55**	(145)	
Cytochrome <u>b</u> s <sup>b</sup>	358 <u>+</u> 68	(100)	434 + 81	(121)	477 + 73*	(133)	
NADH-cytochrome <u>b</u> 5 reductase <sup>C</sup>	2139 <u>+</u> 367	(100)	2478 <u>+</u> 243	(116)	2812 <u>+</u> 316*	(131)	

 $^{a}\text{mg}$  protein/whole lung.  $^{b}\text{pmole/whole}$  lung.  $^{c}\text{nmole/min/whole}$  lung. \*p < 0.05, \*\*p < 0.01, \*\*\*p < 0.001 (mean<u>+</u>SD, n=6)

# Table 3

	Contro	1	0.05 ppm 0 <sub>3</sub>
	02.0.4.0	(%)	(%)
Homogenate protein=	92.0 <u>+</u> 4.0	(100)	95.1 <u>+</u> 7.3 (103)
Microsomal Proteinª	9.53 <u>+</u> 0.43	(100)	9.52 <u>+</u> 0.49 (100)
Cytochrome P-450 <u>b</u>	718 <u>+</u> 76	(100)	960 <u>+</u> 124**(134)
Benzphetamine N-demethylase <u>C</u>	45.4 <u>+</u> 3.5	(100)	47.2 <u>+</u> 5.7 (104)
Benzo(a)pyrene hydroxylase <u>d</u>	318 <u>+</u> 18.7	(100)	341 <u>+</u> 46.0 (107)
7-Ethoxycoumarin 0-deethylased	2035+ 165	(100)	2361+ 253* (116)
Coumarin hydroxylase <u>d</u>	91.5 <u>+</u> 17.6	(100)	91.0 <u>+</u> 15.4 (99)

Effects of 9-Month Exposure to 0.05 ppm  $O_3$  for 10 Hours per Day on Protein Content and Xenobiotic-Metabolizing Systems of Lung Microsomes

 $\underline{a}_{mg}$  protein/whole lung.  $\underline{b}_{pmole/whole}$  lung.  $\underline{C}_{nmole/min/whole}$  lung.  $\underline{d}_{pmole/min/whole}$  lung. \*p < 0.05, \*\*p < 0.01 (mean<u>+</u>SD, n=12)

### Table 4

Effects of 4-Week Exposures to 0.1 and 0.2 ppm  $\rm O_3$  on Cyt. P-450 Content and Xenobiotic Metabolizing Activities of Lung Microsomes

	~	E	on of O <sub>3</sub>			
	control		0.1 ppm		0.2 ppm	
Cytochrome P-450ª	855 <u>+</u> 216	(%) (100)	1502 <u>+</u> 318**	(%) (176)	1978 <u>+</u> 198***	( <b>%</b> ) (231)
Benzphetamine N-demethylase <sup>b</sup>	59.2 <u>+</u> 11.2	(100)	106.1 <u>+</u> 24.1*	*(182)	126.7 <u>+</u> 13.1**	*(218)
Benzo(a)pyrene hydroxylase <sup>C</sup>	88 <u>+</u> 12	(100)	111 <u>+</u> 18*	(126)	139 <u>+</u> 21**	(158)
7-Ethoxycoumarin 0-deethylase <u>C</u>	2584 <u>+</u> 348	(100)	3612 <u>+</u> 512**	(140)	3832 <u>+</u> 502**	(148)
Coumarin hydroxylase <sup>C</sup>	161 <u>+</u> 27	(100)	163 <u>+</u> 17	(101)	194 <u>+</u> 34	(120)

 $\underline{a}$ pmole/whole lung.  $\underline{b}$ nmole/min/whole lung.  $\underline{c}$ pmole/min/whole lung. \*p < 0.05, \*\*p < 0.01, \*\*\*p < 0.001 (mean<u>+</u>SD, n=6)





```
Center wells;
```

a, anti P-450b antibody 100 μg b, anti P-450c antibody 100 μg c, anti P-450h antibody 100 μg Surrounding wells; A, lung Ms from PB-treated rat 156 µg B, lung Ms from MC-treated rat 150 µg C, lung Ms from MC-treated rat 145 µg P, liver Ms from PB-treated rat 28 µg M, liver Ms from MC-treated rat 20 µg U liver Ms from untreated rat 21 µg p, purified P-450b 1 µg m, purified P-450c 1 µg

u, purified P-450h 1 µg





Separation of Two Isozymes of Cyt. P-450 and NADPH-Cyt. P-450 Reductase on DE-52 Column

	Prot	tein	Cytochrome P-450			
	(mg)		Total content (nmol)		Specific content (nmol/mg protein	
	Cont.	0 <sub>3</sub>	Cont.	03	Cont.	0 <sub>3</sub>
Microsomes Solubilized	180	180	12.3	24.2	0.068	0.134
supernatant DE-52 column chromatography	115	109	14.1	27.6	0.122	0.253 •
fraction I fraction II	2.88 22.1	3.12 33.2	2.92 5.28	4.98 10.1	1.01 0.239	1.60 0.305

#### Table 5 Partial Purification of Pulmonary Cytochrome P-450

Table 6

Catalitic Activities of Pulmonary Cytochrome P-450 Partially Purified from Rat Lungs

Substrate	Turnover number							
0000011111	(nmol	( nmol of products/min./nmol of P-450 )						
	P-45	OFI	P-450FII					
	Control	03-exposed	Control	03-exposed				
7-Ethoxy- coumarin	3.81	3.09	13.6	13.3				
Coumarin	0.173	0.165	N.D.	N.D.				
		N.D.:not detected						

Coumarin hydroxylation

7-Ethoxycoumarin O-deethylation





(1) AND (2) P-450FI, 12 PMOLE; (3) P-450FII, 3 PMOLE

Area	Control	03-Exposure
Small brochiole	185 + 18	201 + 26
P-450b positive cells <sup>a</sup> ratio <sup>b</sup>	$71 \pm 10$ 0.385 ± 0.039	$92 \pm 6^{**}$ 0.460 \pm 0.051*
Alveolar duct ratio <sup>C</sup>	0.043 <u>+</u> 0.031	0.233 <u>+</u> 0.044***
Alveolus ratio <u>C</u>	0.016 <u>+</u> 0.003	0.024 ± 0.008

Table 7Effects of 2-Week Exposure to 0.4 ppm  $0_3$ on P-450b Positive Cells in Lung

<u>A</u>Numbers of epithelial cells/mm of bronchiole. <u>b</u>P-450 positive cells/total cells. <u>c</u>P-450 positive cells/alveolar cells without macrophages. \*p < 0.05, \*\*p < 0.01, \*\*\*p < 0.001 (mean+SD, n=5).

Changes in H-Thymidi	ne Uptake	and Concentrations	of	DNA	and	RNA
	during O	3 Exposures				





# Table 8

Effects of Exposures to 0.4 ppm  $\mathbf{0}_3$  on Labeling Index of Lung Cells

			Exposure P	eriods					
Area		Clean Air	2 days	3 days					
Terminal bronchiole	laveling index o	f epithelial ce	115						
	V.A Suf	3.38 <u>+</u> 1.51	7.22 <u>+</u> 2.17*	6.47 <u>+</u> 2.55*					
	V.A def	2.26 <u>+</u> 0.81	4.01 <u>+</u> 1.75*#	4.61+1.25*					
Alveolar duct	labeling index o	f alveolar cell	s						
	V.A suf	2.95 <u>+</u> 1.84	82.0 <u>+</u> 1.72***	12.29+4.22**					
	V.A def	3.42 <u>+</u> 1.04	49.9 <u>+</u> 1.49***#	9.07+3.33**					
	labeling index of macrophages								
	V.A suf	< 10	13.9 <u>+</u> 4.89	1.39±0.36					
	V.A def	< 10	10.58 <u>+</u> 4.66	1.82+0.97					
	macrophages per	100 of total ce	115						
	V.A suf	1.93 <u>+</u> 0.18	18.3 <u>+</u> 5.83***	11.2 <u>+</u> 1.9***					
	V.A def	0.95 <u>+</u> 0.24	13.8 <u>+</u> 4.70***	10.8 <u>+</u> 3.5***					
Alveolus	labeling index of	f alveolar cell	s						
	V.A suf	3.30 <u>+</u> 1.05	2.61 <u>+</u> 0.71	14.8+4.4***					
	V.A def	2.37 <u>+</u> 0.95	2.41+0.89	6.57+1.65***##					
	macrophages per 1	100 of total ce	115	_					
	V.A suf	12.5 <u>+</u> 1.7	9.4+2.4	11.8±5.3					
	V.A def	10.7 <u>+</u> 6.39	13.7+6.1	9.9+4.5					

\*p < 0.05, \*\*p < 0.01, \*\*\*p < 0.001; clean air VS. ozone (mean\_SD, n=5)</pre>

#p < 0.05, ##p < 0.01; V.A suf VS. V.A def (mean+SD, n=5).</pre>

Labeling indexes were expressed as labeled cells numbers per 1000 of total cells.

# Fig.6

暴露日数	03暴露形響のまとめ	<b>淼蕗</b> 影響	Ⅴ. ∧欠乏の影器
0 EI	線毛細胞 クララ細胞 マクロファージ <u>山山谷山山谷</u> 。 P-450開始:		
1 8	to to to to to to to to	・線毛脱落 ・apical capの前失 ・マクロフェージの	・傷害の悪化
28、38		<b>集積</b> ・ <sup>3</sup> Ⅱ-チミジン取り 込み活性の上昇 ・結合組織の肥厚	・ <sup>3</sup> H-チミジン取り 込み上昇串の低下
14日	3H-FEV2	<ul> <li>クララ細胞および</li> <li>肺胞上皮和胞の</li> <li>肥大と増殖</li> <li>P-450陽性細胞</li> <li>の出現と増加</li> </ul>	

# 審査結果の要旨

オゾンは光化学オキシダントの主成分であり,大気汚染物質の中で最も健康への影響が懸念さ れるものの一つである。

本研究は、オゾン暴露が他の大気汚染物質の影響を修飾する可能性、およびオゾンに対する抵 抗性を低める個体側の因子を明らかにすることを目的として、正常あるいはビタミンA欠乏ラッ トに及ぼすオゾン暴露の影響、とくに異物代謝系に及ぼす影響とその機構に関して検討を行った ものである。

本論文は4章から成り,各章で以下の点を明らかにしている。

- ラット肺のチトクロムP-450(以下P-450と略す)はオゾン暴露によって増加し、P-450の増加は異物代謝活性の増加をもたらした。その反応様式の検討から、ラット肺には基質 特異性の異なる複数のP-450イソ酵素が存在することが示唆された。
- 2. ラット肺には、少なくとも2種類の主要P-450イソ酵素が常在し、その1つはP-450bで あることが明らかになった。さらにオゾン暴露によってP-450bの増加が認められた。
- オゾン暴露によって、細気管と肺胞道の上皮細胞の肥大と増加が認められた。また、抗P-450bを用いた免疫学的手法により、P-450b陽性細胞は、細気管支上皮細胞のクララ細胞で あることが明らかとなった。オゾン暴露によってクララ細胞の肥大と増加が起き、さらに肺胞 道にP-450b陽性細胞が出現した。したがって、これらの変化がオゾン暴露によるP-450の 増加をもたらしたと考えられた。
- ビタミンA欠乏ラットは、オゾン暴露初期の傷害が正常食ラットと比較して強く現れ、傷害の修復能力も低下していることが示された。したがってVA欠乏ラットはオゾンに対する抵抗 性が減少していると考えられた。

以上のように,本論文は光化学オキシダントの作用機作の解明と,それを防御するための栄養 条件を知る上で一つの手がかりを与えたものといえる。よって著者に農学博士の学位を授与する に値すると判定した。