

環境汚染物質の変異原性に関する研究

—— 土壤の変異原物質検索法に関する研究、第二報 ——

大山謙一 川原浩

1 はじめに

手軽に採取できる表層土壤を検体として、環境大気中に浮遊している粉じんの変異原性を測定する方法について調査・研究を行っている。

今回は、まずコントロールとしての土壤の変異原性を調査するために、都会で容易に土壤を採取できる場所として沿道緑地帯や公園の花壇等を想定し、いわゆる園芸用土壤である黒土・培養土・赤玉土・鹿沼土・腐葉土の変異原性を調べた。次に、土壤中における変異原物質の変動と抽出度を把握する手段として、環境大気中に存在する変異原物質であるベンゾ(a)ピレン(BaP)又は2-ニトロフルオレン(2-NF)を土壤に混合して、その変異原性の変化について検討した。

2 材料と方法

(1) 土 壤

培養土A(窒素、リン酸、カリ等の化学肥料を含む)・培養土B(ピートモス、パーライト、バーミキュライト、くん炭、有機石灰等を含む)・赤玉土・黒土・鹿沼土・腐葉土の6種類の土壤を用いた。

(2) 混合変異原物質

BaP (3.75 μg/plate)

2-NF (3.75 μg/plate)

(3) 土壤の前処理

土壤をろ紙上に広げ、小石等のきょう雜物を取り除き、室温に設定した温風循環式乾燥器中で3~4日間乾燥した。得られた乾燥土壤をメノウ製ボールミルで紛碎し、30メッシュのサラン製ふるいに通して粉末状にした。

(4) 抽 出

ハイボリュームエアサンプラーで採取した浮遊粉じんからタールを抽出する方法に準じて行った。

粉末土壤を三角コルベンに入れ、エチルアルコール

(残農用)とベンゼン(残農用)(3:1, vol)を加えて30分間超音波抽出した。得られた溶液をろ紙(5°C)でろ過したのち、ロータリーエバポレーターを用いて32~34°Cで減圧乾固させた。乾固物を秤量した後、適量のジメチルスルホキシド(DMSO)(吸収スペクトル用)を加えて溶解した。

(5) 変異原物質混合方法

抽出時に抽出用ベンゼンにBaPまたは2-NFを溶解して、粉末土壤と混和した。

(6) 変異原性試験

ア 菌 株

Amesの*Salmonella typhimurium* TA100(塩基交換型変異株), TA98(フレームシフト型変異株)を用いた。

イ 試験方法

Ames法であるpreincubation 法^(注)を用いた。間接変異原性を観察するための代謝活性化には、ウィスター系ラット♂の肝(PCB誘導)の9,000 g上清(S9)とNADPH-産生系によるS9Mixによって行った。使用シャーレは各検体2枚とし、平均値から誘発変異コロニー数(rev)を算出した。

2 結 果

図1に示すように、各土壤とも若干の変異原性を持っていることがわかった。培養土A、培養土B、赤玉土、腐葉土において、塩基置換型の直接変異原性(TA100-S9)が認められたが、それに対して、フレームシフト型(TA98)の変異原性は、直接(-S9)、間接(+S9)とともに低い傾向であった。土壤単位当たりの変異原活性は、腐葉土が最も高い値を示した。これは、タール含量が他の土壤よりも多かったことによるものと思われる。

次に、混合変異原物質の土壤中における変動を表1に

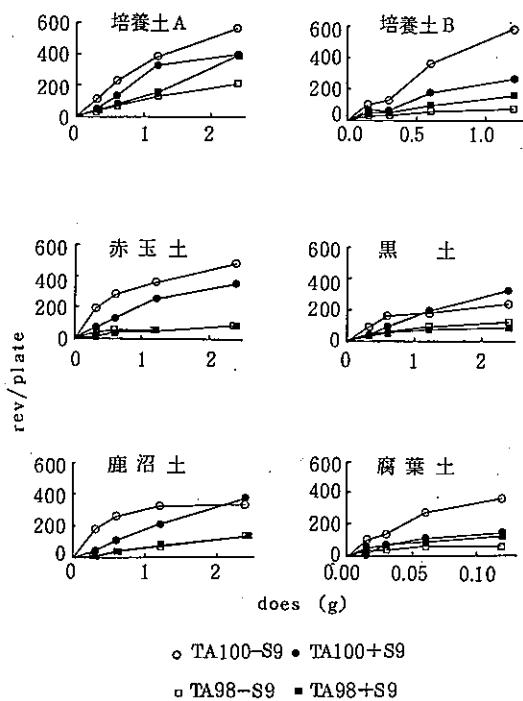


図1 土壤の変異原性

表1 混合変異原物質の土壤中における変動
(rev/plate)

		土壤単体 A	混合変異原物質		回収された 変異原活性	
			Bap	2-NF	B-A	C-A
培養土A	TA100	-S9	126	572	446	954
		+S9	198	537	339	954
培養土B	TA100	-S9	147	395	248	884
		+S9	146	910	764	884
赤玉土	TA100	-S9	29	399	370	562
		+S9	63	761	698	562
黒土	TA100	-S9	125	652	527	717
		+S9	110	351	241	717
鹿沼土	TA100	-S9	146	667	521	848
		+S9	190	509	319	848
腐葉土	TA100	-S9	39	633	594	621
		+S9	58	826	768	621
TA98	-S9	125	670	545	781	
	+S9	163	397	934	244	
TA98	-S9	0	641	641	505	
	+S9	55	874	560	819	
TA100	-S9	100	503	403	946	
	+S9	65	841	1011	776	
TA98	-S9	0	324	324	728	
	+S9	42	789	770	747	

示した。変異原物質 (BaPまたは2-NF) を混合したそれぞれの土壤の変異原活性は土壤単体での活性値よりも高い値を示した。また、BaPあるいは2-NFを混合した土壤の変異原活性値から土壤単体の変異原活性値を差し引いて、BaPや2-NFの土壤から回収された変異原活性値を求めた。これから回収率 (回収率 = (回収変異原活性値)/(土壤に混合しない場合のBaPや2-NFの変異原活性値) × 100) を求め、図2、3に表わした。なお、土壤に混合しない場合のBaPと2-NFの変異原

表2 混合変異原物質の変異原性
(rev/plate)

	Bap	2-NF
TA100	-S9	695
	+S9	1050
TA98	-S9	658
	+S9	640

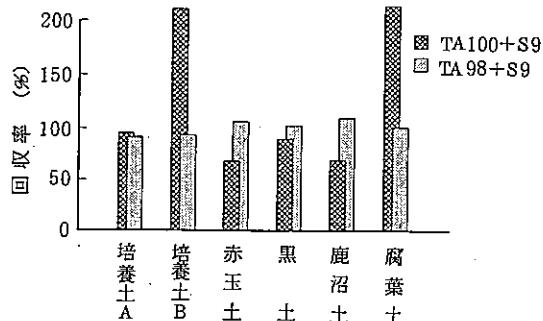


図2 BaPの変異原性の回収率

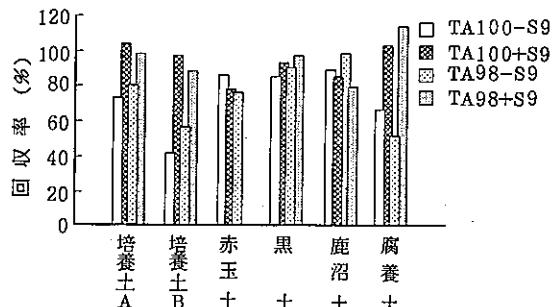


図3 2-NFの変異原性の回収率

活性値は表 2 の通りである。

BaPの回収率をみると、TA98+S9ではほぼ100%であるが、培養土Bと腐葉土では200%となった。TA100+S9では赤玉土、鹿沼土で若干低い値を示した。

2-NFの回収率は、培養土Bと腐葉土のTA100-S9、TA98-S9で低かった。

培養土Bと腐葉土において回収率の変動が大きいが、これは、含有物質による混合変異原物質の変性や吸着等が考えられる。また、赤玉土、鹿沼土では物理的構造に

よる吸着等が考えられる。

このように変異原物質が土壤に混合されると、その変異原性は変動する場合があることがわかった。

注) preincubation法

検体、菌、S-9 Mixまたは100mMナトリウム・リン酸緩衝液(pH 7.4)の混合液を37°C、20分間振とうした後、寒天培地で37°C、48時間培養する方法。