鳥型結核菌竹尾株の燐酸代謝に関する知見補遺 (P32による実験)

杉 林 礼 三。茂 兼 英 寿 伊 藤 和 彦・田 中 伸 一

名古屋大学医学部内科第一講座一指導 日比野進教授

緒 言

Streptomycin の in vitro, in vivo における結核菌に対する効力は、はなはだ顕著なものであり、この抗菌作用に関して、その作用点、作用様式の解明に多数の学者が種々の研究を発表している。

すなわち, S.S. Cohen 1)らは Streptomycin が in vitro で DNA と不溶性の沈澱を作ることを見出し、生 体内における Streptomycin の抗菌力も, 菌の DNA と沈澱をおこすことにより招来されると考えた。しかし この説に対しては、 Donovik 2)らは種々の電解質の Streptomycin の抗菌力に対する影響や, Streptomycin —DNA 沈澱物に対する DNAase の作用, また Streptomycin が DNA を沈澱させる傾向と、 菌の発育を阻 止する傾向の違い、等より否定している。Streptomycin と核酸との関係については Ryback 3)らは、Streptomycin は RNA-depolymerase を抑制すると言ってい る。また Geiger 4) らは大腸菌において Serine の酸化 は添加する Catalytic amount の Fumarate の 酸化に より刺戟されるが Streptomycin はその刺戟を妨げる。 おそらく、Serine の酸化に必要な Fumarate の酸化の 中間産物の作用を妨げるであろうと言っている。また Umbreit 5)-9)らも、大腸菌に対する Streptomycin の 作用に関する一連の研究において、 有機酸代謝と St. reptomycin の関係を追求して、焦性ブドウ酸およびフ マール酸の酸化が、これをそれぞれ単独に基質として用 いたときは Streptomycin による影響は少ないが,両者 ともに用いた場合の酸化に対しては強く阻害することを 発見した。 これにより Streptomycin は焦性ブドウ酸 とオキザロ酢酸の縮合を阻害することにより終末呼吸系 を阻害するものであると考えた。これに対し、Barkulis 10) は anaerobic な状態では Streptomycin は焦性ブ ドウ酸の metabolism を阻害すると言つている。 わが 教室の竹内, 山本 11)らも Streptomycin は鳥型結核菌 においては焦性ブドウ酸の利用を抑制し、焦性ブドウ酸 を基質とする酸素吸収や, T.T.C.の還元を抑制する が、クエン酸量には何ら変化を与えないし、クエン酸を 基質とする呼吸には影響を与えないことを見ている。し かし Umbreit ⁹⁾らはさらに研究を続け、 Pyruvate→

Acetate+Formate→H₂O+O₂の反応系に対し、Streptomycin は何ら影響しないことを見出し、さらにRaport and Wagen¹²⁾⁻¹⁴⁾が犬の肝より取り出した。2—phosph—4—hydroxy—4—carboxy—adipic acid が大腸菌では Pyruvate と Oxalacetate あるいは Fumarate を加えることにより生成され、Streptomycin はその生成を著明に阻害すると言つている。またZeller¹⁵⁾らはヂアミン酸化酵素の阻害をいい、奥貫、山村¹⁶⁾⁻¹⁷⁾らは安息香酸の酸化阻害より、Streptomycin の適応酵素産生の阻害を強調している。 教室の石下¹⁸⁾ らもニコチン酸を用いて、その適応酵素産生が阻害されることを証明している。

わが教室では数年来 Streptomycin の結核菌に対する 作用を、燐酸代謝、有機酸代謝、アミノ酸代謝、含窒素 ヘテロ化合物の代謝、等より研究してきた。私は燐酸代 謝の面より、Radio isotope P³² を用いて研究してきた ので、その結果を報告する。

生体の物質代謝を Radio-isotope を 用 いて研究する 方法は近時急激に発達し、多数の論文が発表 されてい る。今までの方法では不可能と思われた問題についても 種々の輝かしい成果をおさめている。殊に物質代謝を動 的に観察しようとするときには、この方法は不可欠のも のであり、その応用範囲は極めて広い。しかし一面、 Radio-isotope を用いる実験は、それを用いない今まで の実験方法をそのまま適用できない点が多く、困難なる 問題が種々ある。Radio-isotope を用いるとき、最も注 意を要することは、 Contamination を如何にして除く かということ、 Sampling の条件を同一にするという ことであろう。また生体内の燐酸化合物を取扱うとき, その生物学的に種々重要なる役割をえんずる、高エネル ギー燐酸結合は、pH および熱に対して非常に不安定で あり、これら種々の点を考慮して、その実験方法には最 大の注意を払つた。 もちろん Radio-isotope の実験方 法は未だ確立されたとはいい難く、われわれの用いた方 法もなお不備な点のあることは認めざるをえないが、実 験方法は今後なお幾多の研究を要するとして、現在では 一応これで満足せざるをえないであろう。

私の実験は Streptomycin が結核菌の燐酸代謝 に 及 ほす影響に関する一連の研究の一翼として行つたもので あり、Radio-isotope の実験により 燐酸代謝のすべてを 論ずることはできないが、これらの研究の総合は他日に 期するとして、 ここでは私は Radio-isotope による実 験によりえた成績につき説明しようと思う。

実験方法および材料

材料として、 鳥型結核菌竹尾株の Sauton の液体培地に4日間培養した菌を用いた。菌はガーゼを3枚重ねて濾過し集菌する。 その菌を Potter-Elvehjem 型の Homogenizer で菌の水洗の目的で、 均等化ついで遠心の操作を3回行う。菌に附着する培地の成分はこれで充分取り除くことができる (山本¹¹))ら。

これを、蒸溜水にて歯浮游液を作り、Glycyl-glycine (final Concentration M/10とす) Buffer にて、pH を 7.2 に調製し、Streptomycin および P^{32} を加え $37^{\circ}C$ 水浴中に incubate して各燐酸化合物への P^{32} の Incorporation を見たのであるが、Streptomycin の作用時間および P^{2} を加える時期および作用時間の詳細については、各実験毎に記載する。各燐酸化合物の抽出は、酸溶性劃分については Umbreit¹⁹、の方法により、酸不溶性劃分については Schmidt-Thannhauser²⁰)の方法に

よつた。

図1はこれをまとめたものであるが、そのおのおのについて詳述すると(図1参照)

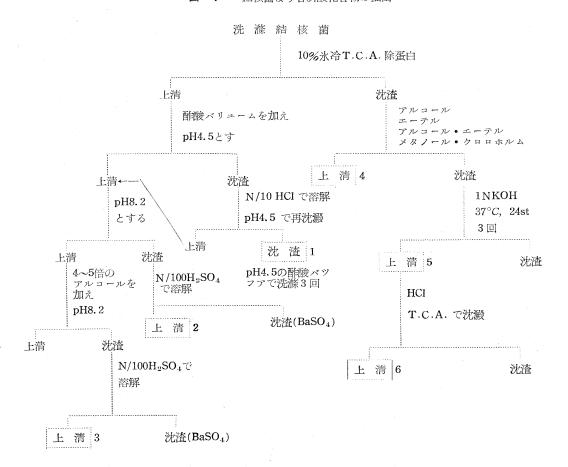
A. 酸溶性劃分の抽出

酸溶性劃分の抽出は、まず反応液に final Concentration 10%に、氷冷 Trichloracetic acid (以下T.C.A. と略)を加え、反応を止め、氷水中に10分間放置する。この間ときどき強く振盪し、遠沈濾過して、上清を第1回抽出液とする。沈渣を10%氷冷 T.C.A. にて遠沈管内で10分間充分にねる。遠沈濾過して、上清を取る。この方法を3回~4回行い、上清を合して酸溶性劃分とし、各化合物にわけた。

1) 酸性 (pH4.5) にてバリューム塩をつくる劃分 T.C.A. 抽出液に、少しく過剰の 25%酢酸バリュームを加える。この場合は、沈澱が少量なるため、Carrier として、極く少量の第一燐酸ソーダを加え、氷冷中にて NaOH で pH4.5 にし、15分間放置する。この間しばしば、管壁をガラス棒でこすり沈澱を促進させた。これを遠沈し、沈渣をN/10 HCI で溶解し、再び pH 4.5 として再沈澱させる。上清は前の上清と加えて、次の劃分

とする。沈渣は少量の酢酸バリユームを含む pH 4.5の

図 1 結核菌より各燐酸化合物の抽出



酢酸 Buffer にて 5 回洗滌する。これによりContaminate している無機の P^{32} はほとんど除くことができる。 この物質は種々特異な性質を有しているが,その詳細については他の機会に述べることにして,本論文ではふれない。

- 2) 酸溶性バリューム不溶性劃分
- 1) の上清をさらに NaOH で pH 8.2~8.3 とする。 これは B.T.B. でアルカリ性, Phenolphthalein で僅かに紅色を呈する点をとつた。ここにできたバリューム塩を遠沈して集め,上清は次の劃分とし,沈渣は N/100の H_2SO_4 でバリュームを $BaSO_4$ として除き, この上清に, $BaSO_4$ を $N/100\,H_2SO_4$ で 3 回洗滌して, その上清を加えたものを,この劃分として,次の如き方法でそれぞれの P^{32} をはかつた。

この劃分への Contaminate した無機の P³²を 除くのに Magnesium mixture を加えアルカリ性で Magnesium ammonium phosphate として、沈澱さす方法と、Ennor ²¹) らのモリブデン酸アンモンを加え、酸性にてイソブタノールで抽出する方法を行つた。これらの方法について考えて見ると、

Magnesium mixture は型の如くつくり,検液を4N-NaOH を注意深く滴下しながら Phenolphthalein でアルカリ性とし,さらにアンモニャ水を1cc加えて pHを10位にする。Magnesium mixture を加え Carrierとして極少量の第一燐酸ソーダを加え,氷冷中に数時間放置する。この間ときどき管壁をガラス棒でこすり,沈 澱を促した。

沈澱した Magnesium ammonium phosphate を遠沈し、上清を濾過して除くのであるが、この方法ではたとえ氷冷中とはいえ、pH10のアルカリ性で数時間(Ennorらは18~24時間) 放置するので易水解燐が崩壊する恐れがあり、またこの方法による沈澱には無機燐ばかりでなくある程度の有機燐を含み、また無機燐の沈澱も完全でないので9)、21) 私は Ennor らのイソブタノールによる抽出法を用いた。

イソプタノール法は溶液をfinal Concentration 1 Nの HCI, または H_2SO_4 酸性にし、モリブデン酸アンモンを加え、イソプタノールで抽出するのであるが、無機燐はほとんど全部イソプタノール層に移行するし、有機嫌には全く影響がない 21)。このことは予備実験からも証明することができた。

この方法を用いる場合注意を要することは、イソブタノールは少量ながら水に溶解し、その度合は HCI の濃度により異なるので、HCIの濃度は実験中一定にしなければならない。また私は水を飽和せしめたイソブタノールを用いた。

- 3) バリユーム溶性アルコール不溶性割分
- 2) の上清に4~5倍のエタノールを加え NaOH で pH8.2~8.3 とし氷冷中に15分間放置後, 遠沈し沈渣の Ba 塩をこの劃分とする。 沈渣は pH8.2~8.3 のエタノールで3回洗滌する。
 - B. 酸不溶性劃分
 - 4) リポイド劃分

10% cold T.C.A. で除蛋白した沈渣を、数倍のエタノール、エーテル、エタノール・エーテル(3:1)数分 40° C加熱、メタノール・クロロホルム (1:1) で 90° C, 30 分加熱し、それぞれ遠沈濾過して上清を集め、これをリポイド劃分とする。

この劃分の無機鱗の除去には、まず溶媒を蒸発させて除き、エーテルに溶解し、第一燐酸ソーダの飽和溶液にて数回洗滌した。この方法ですると無機鱗は相当程度除かれるが、水層は黄褐色に着色し、その cpm も相当高く出るので、有機鱗も水層に含まれてくるのではないかと考えられる。リポイド劃分の無機鱗の除去はこのように不完全であるが、他の完全な方法が見つからないので、一応この方法を用いた。リポイド劃分の Contamination の除去にはなお研究を要する点が多いと思われる。

5) DNA, RNAの抽出

これは Schmidt-Thannhauser 法に従った。

4) の沈渣をエーテルでよく洗い、完全に乾燥 せしめ、 $1\,N$ 、KOH で 37° Cの孵卵器中で24時間抽出、上清を遠沈濾過する。抽出は3 回行つた。これを総核酸劃分とする。

これにHCl, T.C.A. を加え沈澱を生成せしめ、遠沈濾 過して、上清をRNA劃分とした。

総核酸劃分、RNA劃分はそれぞれ、モリブデン酸アンモン、イソブタノールで無機鱗を除いた。この場合イソブタノール層と水層との境界に粘着性の沈澱物が生じ、それをいずれの層に属さすかに困難を生じたが、この実験では水層の側に入れた。

DNAは総核酸劃分の成績よりRNA劃分の成績を引いた値をもつてした。

以上で各劃分の抽出を終え、それぞれの7分水解燐, 60分水解燐, 総燐の cpm を測つた。

酸溶性バリューム不溶劃分およびバリユーム溶性アルコール不溶性劃分では7分水解鱗,60分水解鱗を測つたが,その方法は次の如くである。

両者ともに $N/100H_2SO_4$ で溶解し、 バリユームは

BaSO₄ として沈澱さす。BaSO₄ は N/100 $\rm H_2SO_4$ でよく洗滌し,その上清も加えて final Concentration 1 N・HCl として 7 分間, $100^{\circ}C$ の水浴中で加熱, ただちに水で冷却して,モリブデン酸アンモンを加え,イソブタノールで 3 回抽出する。

残つた水層を100°C, 60分間水浴中で加熱し同様にイソブタノールで抽出する。

リボイド劃分,総核酸劃分,RNA劃分はエールダールのフラスコ(われわれは大量の材料を処理するため,容量150 cc,長さ30 cm大のフラスコを作つた)うちにて H_2SO_4 で灰化する。灰化後 H_2SO_4 は final Concentration 1 Nに稀釈するが,この場合の燐はビロ燐酸の形になつており,イソブタノールに移行しないので,稀釈したら数分間沸盪させて,オルトの燐酸にすることが必要である。これをイソブタノール法で同様に抽出する。

そのおのおのをガイガー・ミューラーの計測器でcpm を測つた。また実験の第2として、今度は核酸(DNA、 RNA) $\wedge \mathcal{O}$ P³² \mathcal{O} Incorporation & Specific activity より見たが、この場合は前の実験と同様にして、酸不 溶性劃分より、総核酸劃分とRNA劃分とを抽出し、そ れぞれを H_2SO_4 で灰化し、それを水にて、 H_2SO_4 が1 Nになる如く稀釈し、その1ccをとつて cpm を、1ccを とつて燐の量を測定した。この場合前の実験と異なる点 は、灰化する前にイソブタノール法でそれぞれの無機燐 を除かなかつたことである。これによりRNAというの はその部に蛋白燐を含むことになるが、核酸劃分より無 機燐を除くことは、前にも述べた如く、イソブタノール 法では、例えばイソブタノール層と水層との間に沈澱物 が生じ、それをいずれの層に入れるのがよいか不明であ つたし、またその沈澱のために両層を明確に分離するこ とが困難である等のことと、蛋白Pは少ないことまた酸 溶性劃分やリポイド劃分の抽出の操作により、無機の燐 はほとんど抽出できていると考えたからである。燐の定 量は Fiske-Subbarrow の法を用いた。

実験成績

I. 鳥型結核菌竹尾株の各燐酸化合物への Radioiso tope P³² の Incorporation に対する Streptomycin の影響

表1反 応 系

	対 照	S M	K F	KF+ SM
菌 液	40 <i>cc</i>	40 <i>cc</i>	40 <i>cc</i>	40 <i>cc</i>
SM(50 mg/cc)	0	5 <i>cc</i>	0	5 <i>cc</i>
KF(M/4)	0	0	5 <i>cc</i>	5 <i>cc</i>
水	10 <i>cc</i>	5 <i>cc</i>	5 <i>cc</i>	0

表1の如き反応系を用いた。菌液は Glycyl-Glycin-

buffer で pH7.2 に調製し、また final Concentration M/10 になる如く、Glucose と Glycerin を加えた。 Streptomycin は final Concentration 1,000 γ/cc 、Potassium fluoride は M/50 になるようにした。各 Lot はそれぞれ 2本ずつ用い、結果はそれの平均値をとつた。菌量は実験により差はできたが、各 Lot あて 15~ 20g (wet weight) である。

この反応液を 37° Cの恒温槽中で、 2時間30分振盪後各 Lot に P^{32} (Na H_2 PO $_4$ の形)をおのおのに約 0.25 mc ずつ加える。さらに 30分振盪して反応を中止する。また別の実験では Streptomycin と P^{32} を同時に加え3時間作用させて反応を中止する。反応の中止には final Concentration 10%にT.C.A. を加える。

A. Streptomycin 感性菌の場合

1) Streptomycin を 2 時間30分作用後, P³²を加え さらに30分作用させた場合

表2に、その成績をまとめたが、各化合物について 説明すると次の如くである。

表 2 SM感性菌の各燐酸化合物への P³²の Incorporation (cpm) SM 2 時間30分 作用後 P³²を加え30分間作用

				対照	SM	KF	KF+ SM
Ba 不	溶	性△7-	P	280	850	4028	580
	"	△60-	P	270	870	. 221	6231
アルコ・	- ル不	溶性△7-	- P	3130	1321	1291	1008
	"	△60-	-P	880	588	538	540
リ ポ	イ	k	P	740	1531	5800	6538
R	N	Α —	P	850	148	88	57
総	核	酸一	P			92	203

i)酸溶性バリユーム不溶性劃分

a) 7分水解燐

Streptomycin を作用させると、対照に比較し 約3倍に P³2の Incorporation が増加する。 同 時に行つた実験では、高エネルギー燐酸結合に対 する AT Pase による leak を防止する という Potassium fluoride を使用さしたときにはこの劃 分への P³2 の Incorporation は非常に増大し、 Streptomycin と Potassium fluoride を同時に 作用せしめてもその傾向は変らない。

b) 60分水解燐

この劃分においても、Streptomycin を作用さすと、対照に比較して3倍の増加が見られる。Potassium fluoride の添加では対照とほとんど差がなく、Streptomycin と Fluoride を同時に作用させたものでは、Fluoride はむしろ Streptomycin による増加を抑制する傾向が見られる。

ii) バリユーム溶性アルコール不溶性劃分

a) 7分水解燐

この劃分ではバリューム不溶性劃分とは反対に Streptomycin を作用させることにより、対照に 比較して約分に減少している。 Potassium fluoride 添加でも分に減少し、Fluoride と Streptomycin とを同時に作用させても、 僅かに減少の 傾向が強くなるのみである。

b) 60分水解燐

この劃分では、Streptomycin、Potassium fluoride、Streptomycin + Potassium fluoride の3 者ともに、対照と比較してほとんど差が無く、幾分減少の傾向が見られる。3者の間には全く差が見られない。

iii) リポイド劃分

この劃分では 総隣への Incorporation を測つたが、Streptomycin を作用せしめることにより、対照に比較して約2倍の増加が見られる。Potassium fluoride および同時に Streptomycinを作用させたものでは、ともに対照に比較して非常な増加が見られる。

iv) R N A

この劃分も総鱗への Incorporation を見たが、 Streptomycin を作用させると、対照に比して実に光に減少する。このことは他の劃分に比較して、全く著朗な現象であり注意すべきことと思われる。Potassium fluoride、およびそれと同時に Streptomycin を作用させたときにも減少は著しい。

2) Streptomycin と P³² を同時に加え、3 時間作用 させた場合

これは表3に示す如くである。

表 3 SM感性菌の各燐酸化合物への P³² のIncorporation (cpm) SMと P³² を同時に加え 3 時間作用

					対照	SM	KF	KF+ SM
Ва	不 溶	性乙	<u>√</u> 7−	-P	31500	30000	3000	3500
	"	4	∠6 0—	-P	100000	130000	321000	345000
アル	コール不	溶性	△7-	$-\mathbf{P}$	2300	2400	8840	8800
	"	2	∠ 6 0−	-P	4800	5600	20000	22000
y	ポイ	F*		P	50000	102000	23100	20800
R	N	Α		P	105000	98000	21000	29000
総	核	酸		P	183000	173000	37000	38000

i)酸溶性バリユーム不溶性劃分

a) 7分水解燐

Streptomycin を作用させても、対照に比し全く差がない。Potassium fluoride 添加では、非常に減少し約%である。 この傾向は同時に Str-

eptomycin を作用させても、変らない。

b) 60分水解燐

これも Streptomycin の影響は少ない。 Potassium fluoride 添加, および同時に Streptomycin を作用させたときはともに3倍程の増加を見る。

ii) バリユーム溶性アルコール不溶性劃分

a) 7分水解燐

この劃分も Streptomycin を作用させても、対 照に比して全く変化無い。 Potassium fluoride および同時に Streptomycinを作用させると対照 に比較して著明な増加が見られるが、両者の間に は差がない。

b) 60分水解燐

この劃分でも Streptomycin を作用させると、 対照に比較し僅かな増加が見られるが、ほとんど 差が無いといつてよいほどである。Potassium fluoride 添加、および同時に Streptomycinを作 用させると、約4倍にも増加するが、両者の間に 差は見られない。

iii) リポイド劃分

この劃分では総鱗への Incorporation を見たが Streptomycin を作用させる ことにより約2 倍の増加が見られる。この実験で両者の間に差が見られたのは、この劃分のみである。 Potassium fluoride 添加では対照に比し、光に減少しており、同時に Streptomycinを作用させてもその傾向は変らない。

iv) R N A

ての劃分でも総鱗についてであるが、Streptomycin を作用させても、対照とほとんど変化なく、僅かに減少の傾向が見られるのみである。表 5 の場合には実に光に減少しており、他の劃分についてもいえることであるが、Streptomycin を作用させる時間およびそれと P³²を加える時間の関係について考えると 興味深い。 Potassium fluoride 添加では著朗に減少する。同時に Streptomycin を作用させても減少は著朗であるが、Fluoride 単独に比較して僅かにその傾向が少ない。

v) 総 核 酸

この劃分も総隣を見たのであるが、Streptomycin の影響は全く見られない。 Potassium fluoride 添加は著朗な減少を見、これは Streptomycin を同時に作用させても変化がない。

- B. Streptomycin 耐性菌の場合
- 1) Streptomycin を, 2時間30分作用後 P³²を加え さらに30分間作用した場合

これは表4に示す如くである。

表 4 S M耐性菌の各燐酸化合物への P ³²の Incorporation (cpm) S M 2 時間 30分作用後 P ³²を加え30分間作用

	対照	SM	KF	KF+SM
Ba 不 溶 性 47-P	235	228	2280	2051
″ △60—P	950	830	2461	2352
アルコール不溶性ム7―P	115 0	1140	1391	1128
" △60—P	1048	581	270	232
リ ポ イ ド — P	715	704	1028	1125
R N A — P	1450	1580	145	150

i)酸溶性バリユーム不溶性劃分

a) 7分水解燐

Streptomycin を作用させても対照に比較して全く変化が見られない。 Potassium fluoride を添加すると約10倍にも増加する。同時に Streptomycin を作用させても、その影響は全くない。

b) 60分水解鱗

この場合も、Streptomycin を作用させたものと対照とは全く差がない。Potassium fluoride 添加では 2.5 倍の増加を見、このときも同時に、Streptomycin を作用させても変化が見られない。

ii) バリユーム溶性アルコール不溶性劃分

a) 7分水解燐

この劃分でも Streptomycin の影響は全く見られない。 Potassium fluoride および 同時に Streptomycin を作用させても対照に比較して全く変化がない。

b) 60分水解燐

この劃分では耐性菌を使用した場合に Streptomycin の影響が見られる唯一のもので、 対照に比較して約5に減少している。 Potassium fluoride では著明に減少し約54になっている。 同時に Streptomycin を作用させてもこの傾向は変らない。

iii) リポイド劃分

総鱗についてであるが、Streptomycin の影響は全く見られない。Potassium fluoride を加えると僅かに増加し、同時に Streptomycin を加えたときも同様である。

iv) R N A

総燐についてであるが、Streptomycin 感性菌では対照に比較して%にも減少したが、耐性菌では Streptomycin を作用させても全く差が認められない。このことを私は非常に重要視 しているが、次の実験において特に核酸のみをとり挙げて

Specific activity を見た。Potassium fluoride および同時に Streptomycin を作用させるとともに%にも減少する。両者の間に差は認められない。

2) Streptomycin と P³²を同時に加え、3 時間作用 させた場合

これは表5に示す如くである。

表 5 SM耐性菌の各燐酸化合物への P³²の Incorporation (cpm) SMと P³²を 同時に加え 3 時間作用

				対照	SM	KF	KF+ SM
Ba	不溶	性△7-	- P	1420	1210	2260	1800
	"	△60-	$-\mathbf{P}_{\perp}$	2120	1530	1750	173 0
アル	コール不	溶性△7-	- P	4220	3200	4330	4020
	"	△60-	-P	331 0	2750	5230	4360
Ŋ	ポイ	F	P	762	723	110	115
R	N	A —	P	323	302	103	112
総	核	酸 —	P	1220	1450	310	330

i) 酸溶性バリユーム不溶性劃分

a) 7分水解膦

Streptomycin の影響は全く見られない。

Potassium fluoride 添加, および同時にStreptomycin を作用させたものでも僅かに増加が見られる。

b) 60分水解燐

Streptomycin を作用させると僅かな減少が見られる。Potassium fluoride 添加、 および同時に、Streptomycin を作用させたものはともにほとんど影響が見られない。

ii) バリユーム溶性アルコール不溶性劃分

a) 7分水解燐

Streptomycin を作用させると、対照に比較して僅かに減少し、Potassium fluoride添加、および同時に Streptomycin を作用させたものはほとんど影響がない。

b) 60分水解燐

Streptomycin を作用させると、僅かに減少し、 Potassium fluoride 添加、および同時に Streptomycin を加えたものでは僅かに増加する。

iii) リポイド劃分

Streptomycin を作用させてもほとんど変化なく、Potassium fluoride 添加、 および 同時に Streptomycin を作用させたものでは著明に減少する。

iv) RNA劃分

Streptomycin では全く影響がなく, Potassium fluoride 添加および同時に Streptomycin を作用させると約5に減少する。

v) 総核酸劃分

これはRNA劃分と全く同様の傾向をとる。

- 鳥型結核菌竹尾株の核酸へのP³²の Incorporation に対するStreptomycin の影響 (Specific acitivity)

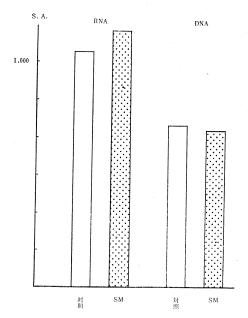
ここで特に核酸のみを取り上げ、それへの P^{32} の Incorporation を Specific activity より見たのは、前の実験で、Streptomycin が核酸、特に RNAに対する P^{32} の Incorporation を著明に抑制することに興味深く考えたからである。

Specific activity は、cpm/燐酸量 (γ) であらわした。

- A. Streptomycin 感性菌の場合
- 1) Streptomycin 2時間30分作用後 P³² を加えさら に30分間作用させた場合

図2に示す如く、この場合は RNA において Streptomycin を作用させると、Specific activity は、対照に比較して約50となる。 DNAについては Streptomycinの影響はほとんど見られない。

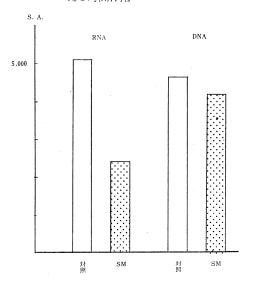
図 2 核酸への P³²の Incorporation (Specific activity) S M感性菌 に S M 2 時間30分作用後 P³²を 加え30分間作用



2) Streptomycin を12時間作用させた後 P³²を加 えさらに 2 時間作用させた場合

図3の如く、この場合にも、RNAの Specific activity は Streptomycin を作用させると、 対照に比較して約5%に減少する。 DNAは Streptomycin による影響は見られないが、1) に比較して著明なことは、Streptomycin を12時間作用させると、DNAの Specific

図 3 核酸への P³²の Incorporation (Specific activity) SM感性 菌に SM12時間作用後 P³²を加 え 2 時間作用



 $^{\mathbf{a}}$ ctivity に比し、 RNAのそれは著明に増加していることである。

B. Streptomycin 耐性菌の場合

1) Streptomycin を 2 時間30分作用させ後 P³²を 加えさらに30分間作用させた場合

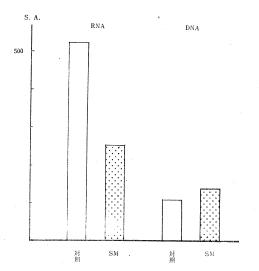
図4の如く、この場合は RNA、 DNAともにその Specific activity は Streptomycin を作用させること により何らの変化を受けていない。

考案および結論

私は Streptomycin が結核菌に対する作用のうち燐酸化合物に対する影響を研究し、特に Radio isotope P³²を用いて実験した。Radio isotope を用いる実験で特に注意を要する Contamination と Sampling に関して、Ennor ²¹)らによる、モリブデン酸アンモンとイソブタノールを用いる方法を用いて、それによる有利な点について考察した。またそれとともに不安定なる燐酸結合を操作する際に特に注意を要する点について述べた。

実験の結果については、Streptomycin 感性菌において、各劃分に著朗なる影響を受け、特にRNA燐ではStreptomycin を作用させると実に光に減少することが目に付く。Umbreit 9)らは同じくP32を用いた実験で、大腸菌の酸溶性劃分のSpecific activityを見ているが、かれらのNew Compoundで Streptomycinにより著明に減少している他はほとんどStreptomycinの影響を認めていない。また日比野、小倉22)らは鳥型結核菌の各燐酸化合物を定量し、Streptomycinを作用させたものと、対照とを比較しているが、感性菌においてもR

図 4 核酸への P³²の Incorporation (Specific activity) S M耐性菌 に S M 2 時間30分作用後 P³²を 加え30分間作用



NAが Streptomycin により幾分増加している他はあまり著明な変化を認めていない。このことより考えると Streptomycin の作用を考えるときは、静的な考察ではその変化を見出すことは困難であり、私が行つた如く、 燐酸の移動というが如き動的な観察が必要と思われる。

また同じ感性菌を用いた実験でも、 P^{32} を Streptomycin と同時に作用させたときには、始め Streptomycin を作用させた後に P^{32} を加えたものに 比較 して、Streptomycin の影響は明かでない。このことは P^{32} の 各燐酸化合物への Incorporation は速かであり、また Streptomycin が菌に作用し、ある程度の影響を与えるにはかなりの時間を要することが想像されて興味あることと思われる。

耐性菌に対する実験では感性菌に見られたような Streptomycin による影響はほとんど見られず、これに よつても感性菌の実験にあらわれた Streptomycin によ る変化は、Streptomycin に特異な作用と思われる。

核酸における P^{32} の Specific activity に対する Streptomycin の影響においても RNAに対しては著明なる影響を有し、耐性菌ではこれらのこと は見られない。また DNAでは感性菌、耐性菌ともに影響は見られなかつた。

このことは柴谷 25)らの、成長時のマウスの肝における燐の Turnober rate が RNAで著明であり、DNA でほとんど見られないこと、 また Hokin 24)らの鳩の 脺に刺戟を与え、その酵素の分泌を促すと、RNA劃分への 22 の Incorporationが著明に増加するが、この物質は Schmidt-Thannhauser 法では RNA 劃分にある

が、実は Lipoid 様物質であるという実験もあり、なお今後の研究を要する点も多々あるが、DNAに変化がないことと比較して、Streptomycin が RNAの代謝に対して著しい変化を与えることは、Streptomycin の作用機序に対し興味ある事実と思われる。

文 献

- 1) Cohen, S.S.: J. Biol. Chem. 168, 511, 1947.
- Donovick, R.,A.P. Bayan, P. Canales et F. Pansy: J. Bact., 56, 125~137, 1948.
- 3) Ryback, B., F. Gros: Chem. Abst., 43, 2668i.
- 4) Geiger, W.B.: Arch.Biochem., 15, 227, 1947.
- Umbreit, W.W.: J. Biol. Chem., 177, 703~
 714, 1949.
- Smith, P.H., Oginsky, E.L., and Umbreit,
 W.W.: J. Bact., 58, 761~767, 1949.
- Umbreit, W.W., and Tonkazy, N.E.: J. Bact., 58, 769~776, 1949.
- 8) Umbreit, W.W. Smith, P.H., and Oginsky, E.L.: J. Bact., 61, 595~604, 1951.
- 9) Umbreit W.W.: J. Bact., 66, 74~81, 1953.
- 10) Burkulis, I.L.: J. Bact. 61, 375, 1951.
- 11) 竹内浩一·山本正彦·野村元旦·田中伸一: 結核,30: No.9,503~509,1955.
- 12) Rapoport, S., and Nelson, N. : J. Biol. Chem., 161, 421~427, 1945.
- 13) Rapoport, S., and Wagner, R. H.: J. Biol. Chem., 167, 621~622, 1947.
- 14) Rapoport, S., and Wagner R. H.: Nature, 168, 295~296, 1951.
- 15) Zeller, E.A., C.A. Owen, Karlson: J. Biol. Chem., 188, 623, 1951.
- 16) 奥貫一男 堀尾武一: 第 26 回日本生化学会総 会抄録輯, 23, 1954.
- 17) 山村雄一: 結核菌の物質代謝, 第 27 回日本結 核病学会特別講演集, 1952.
- 18) 石下泰堂:未発表.
- 19) Umbreit, W.W., R.H. Burris, and J.F. Stauffer: Manometric Techniques and Tissue Metabolism, 1951.
- 20) Schmidt and Thannhauser: J. Biol. Chem., 161, 83, 1945.
- Ennor, A.H. and H. Rosenberg: Biochem.
 J., 50, 524~530, 1952.
- 22) 日比野 進:結核菌の化学,結核,29:第29回 日本結核病学会特別講演特別号,1949.
- 23) Fujisawa, Y., and Sibatani, A.: Experientia, 10, 178, 1954.

24) Hokin, L.E. and Mabel, R. : Bioph Bioch Act., 11, 591, 1953.