豚回虫の生存に及ぼす酸素圧の影響(5)

豚回虫筋および卵巣ミトコンドリアに おける呼吸基質の透過性

林 栄 一 中 西 一 之 寺 田 護 ^{静岡薬科大学薬理学教室}

(昭和48年10月5日 受領)

緒 言

哺乳動物の代謝調節においては, 膜による compartmentation とか膜透過における 機構が 重要な 要因のひ とつであることが知られている(尾形ら, 1969). 著者ら の豚回虫(以下回虫)筋ミトコンドリアについての先の 実験から, 哺乳動物同様に compartmentation が 代謝 調節に関与していることが推察された(林・寺田, 1973, 林ら, 1973a, b).

一方膜透過における機構に関しても、Chance らが回
 虫筋ミトコンドリアで認めたと同様に (Lee & Chance,
 1968, Papa *et al.*, 1970), 著者らも回虫の筋および卵
 巣ミトコンドリアへ呼吸基質が透過するさい 無機リン
 (phosphate, 以下 Pi)の関与を示唆する結果を得た
 (林・中西, 1973).

ところで回虫の筋と卵巣とではその機能が異なつて おり、両者のミトコンドリアの電子伝達系の機構にも著 明な相違が認められている(林ら,1973a).そこで今回 は呼吸基質のミトコンドリアへの透過という観点から追 究し、両者の電子伝達系の機構の相違の一端を明らかに したので報告する.

実験方法

1) 筋ミトコンドリア分画法

屠場より入手した豚回虫(雌)を抗生物質(penicillin 10万単位/l, streptomycin 0.75mg/l) 添加 Tyrode 液 で一夜飼養後,冷 Tyrode 液 (2~4°) に浸漬, 筋束を 分離した.

筋束は、0.25M sucrose 液で数回洗浄後、細切. つ ぎに Potter-Elvehjem 型ホモジナイザーに筋1g 当り 9 ml の分離用メヂウム (sucrose 0.25M, Tris-HCl



Scheme 1 Preparation of Ascaris Muscle Mitochondria

buffer 5 mM pH 7.4, EDTA 0.1mM 含有)を加え, 2~3分間磨砕した. この10%ホモジネートを, Schneider & Hegeboom (1950)の方法に準拠して, 0~4° 下で遠沈分画した (Scheme 1). この場合, 8,500g, 10 分で得た沈渣は比較的境界鮮明な2層からなり, 上層は 乳白色をした柔らかい層 (flaffy layer), 下層は比較的 硬い褐色の層であった. 上層を除き, 下層を0.25M sucrose 液で洗浄, 再び8,500g, 10分の遠沈操作後, 得 た沈渣を0.25M sucrose 液に 懸濁し, 筋ミトコンドリ ア標品とした.

また, 低張処理ミトコンドリア標品は, この下層を 0.015M KCl 液で0°, 10分間処理したのち, 0.25M sucrose 液に懸濁して得た. 凍結融解処理ミトコンドリア標品は、0.25M sucrose 液に懸濁したミトコンドリア標品を、ドライアイスアセ トン溶液で凍結,室温で融解という操作(Lee & Chance, 1968)を4回繰り返すことによつて得た.

実験に用いた各標品は、実験ごとに調製した.

2) 卵巣ミトコンドリア分画法

1)の筋ミトコンドリア分画法を用いて, 卵巣のミト コンドリア分画を得た.

3) O₂ uptake 測定法

ワールブルグ検圧計を用い、37°、10分間の温度平衡
 後、空気を気相として O₂ uptake を測定した.

反応液は, sucrose 0.25M, Tris-HCl buffer 0.16M pH 7.4, MgCl₂ 3 mM, 基質 5 mM およびミトコンド リア標品 (5.1~6.7mg protein)を加え, 全量2.0ml とした.

比活性は uptake O₂ μl/hr/mg protein として求めた. 4) cyt. c 還元活性測定法

日立 EPS-2U 型自記分光光度計を用いて, オパール グラス法 (柴田, 1968) により, 550mµ の吸光度の変 化から測定した.

反応は室温 (25°) で静置下おこなつた. 反応液は, sucrose 0.25M, Tris-HCl buffer 20mM pH 7.4, EDTA 1 mM, bovine serum albumin 0.15%, cyt. c 0.13 μ moles, 基質10mM およびミトコンドリア標品 (2.2~ 5.8mg protein) を加え,全量3.5ml とした.

ただし、NADH (1.5mM)を基質とした場合の反応 液は、sucrose 0.25M, K-phosphate buffer 0.05M pH 7.4、cyt. c 0.13μ moles およびミトコンドリア標品 (0.8~1.7mg protein)を加えた.

比活性は mµ moles of cyt. c reduced/min/mg protein として求めた.

5) neo-tetrazolium blue (以下 Neo-TB) 還元活性 測定法

 と同様の方法により、530mµの吸光度の変化から 測定した.反応は室温(25°)で静置下おこなつた.反応液は全量3.5mlとし、その中に sucrose 0.25M, Tris-HCl buffer 20mM pH 7.4, EDTA 1 mM, bovine serum albumin 0.15%, Neo-TB 0.1%, 0.2ml, 基質10mM (NADH のみ1.5mM) およびミトコンドリ ア標品(4.6~7.8mg protein)を含む.

比活性は 4O.D. 550/min/mg protein として求めた. 6) malate-Neo-TB 還元活性に対する Pi および Arsenate (以下 As) の至適濃度測定法 反応液として sucrose 0.25M, Tris-HCl buffer 0.16 M pH 7.4, MgCl₂ 3 mM, Neo-TB 0.1%, 0.2ml, malate 5 mM, Pi (または As) および筋ミトコンドリ ア標品 (3.6~4.1mg protein)を加え,全量3.0ml と した. 37°, 3分間インキュベーションしたのち, 20% トリクロル酢酸 1.0ml で反応を停止し,生成した formazane を4.0ml の酢酸エチルで 抽出, 530m μ の吸光 度を測定した.

7) malic enzyme および malate dehydrogenase 活 性測定法

と同様の方法により、NAD の還元速度を340mµ
 の吸光度の変化から測定した.

反応は室温 (25°) で 静置下おこなつた. 反応液は全 量4.5ml とし sucrose 0.25M, Tris-HCl buffer 20mM pH 7.4, EDTA 1 mM, bovine serum albumin 0.15 %, MnCl₂ 2 mM, rotenone 0.07mM, NAD 0.7mM, malate 7.5mM および 凍結融解処理ミトコンドリア標 品 (0.9mg protein) を含む.

比活性は μ moles of NADH reduced/min/mg protein として求めた.

8) タンパク質の定量

Lowry et al.(1951) の方法でおこなつた.

9) 試薬

cyt. c (horse heart, type II) および antimycin A, Sigma chemical Co.; NADH, オリエンタル酵母 K. K.; Neo-TB, 和光純薬 K.K.; rotenone, トモノ農薬 K.K: その他の試薬は市販特級品を用いた.

antimycin A および rotenone は エタノール溶液と して用いた.

実験結果

(A) 筋ミトコンドリアの O₂ uptake, cyt. c および
 Neo-TB 還元活性におよぼす各種呼吸基質の影響

TCA cycle 中間体および NADH が, 筋ミトコンド リアの電子伝達系の基質となり うる か 否かを O_2 uptake, cyt. c および Neo-TB 還元活性を 指標として検 討した.

その結果, succinate, malate, fumarate および NADH を基質とした場合, O₂ uptake, cyt. c および Neo-TB 還元活性が認められた. また, α -ketoglutarate が基質の場合, O₂ uptake 活性のみが認められ, citrate および pyruvate が基質の場合, いずれの活性も認めら れなかつた (Table 1).

Tabl	le	1	Effect	s	of	variou	s substi	ates	or
	th	e	electro	n	trai	isport	system	in	
		A	lscaris	m	uscle	e mito	chondri	a	

Substrate	O2 uptake	Cyt. c reductase	Neo-TB reductase
Succinate	+	+	+
L-Malate	+	+	+
Fumarate	+	+	+
NADH*	+	+	+
α -Ketoglu	+		
Citrate		_	_
Pyruvate	-	—	_

* Mitochondria with treatment was used.

したがつて, succinate, malate, fumarate および NADH を基質として, 筋および卵巣ミトコンドリア膜 透過性について検討を加えた.

(B) succinate の筋および 卵巣ミトコンドリア膜透 過性

1) O2 uptake 活性

succinate (5 mM) を基質とした場合, 筋ミトコンド リアによる O₂ uptake の比活性は約9.2 μ l/hr/mg protein であつた.

この活性は、Pi (6 mM) および As (10mM) で30 分までは影響されなかつたが、60分ではそれぞれ約1.4 倍促進された(以下 Table 2参照).

2) cyt. c 還元活性

a) succinate (10mM) を用いた場合, 筋ミトコンド リアによる cyt. c 還元の比活性は約8.09mµ moles of cyt. c reduced/min/mg protein であつた.

この活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) でそ れぞれ約1.6, 1.3倍促進された.

この Pi, As による促進効果は, 凍結融解処理で筋ミ トコンドリア膜を破壊することによつて消失した.

b) 卵巣ミトコンドリアによる cyt. c 還元の比活性 は, 筋ミトコンドリアとほぼ同程度であつた.

この活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) で影響されなかつた.

3) Neo-TB 還元活性

a) succinate (10mM) を基質とした場合, 筋ミトコ ンドリアによる Neo-TB 還元の比活性は 4O.D. 530 0.027/min/mg protein であつた.

この活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) でわず かに促進された.

b) 卵巣ミトコンドリアによる Neo-TB 還元の 比活 性は 4O.D. 530 0.018/min/mg protein であつた.

この活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) でそれ ぞれ約30%抑制された.

(C) NADH の筋ミトコンドリア膜透過性

Table 2	2 Eff	fects of P	i and	d As on	O_2 1	uptake,	Cyt.	c and	Neo-TB	reductase	activitie
	with	succinate	e as	substra	te in	Ascari	<i>is</i> mu	scle and	l ovary	mitochondri	ia

		O2 1	ıptake		Cyt. c r	Neo-TB reductase			
		S.A.* %	6 Change	without S.A.	treatment % Change	trea S.A. १	tment % Change	S.A.	% Change
	Control	9.2	100	8.09	100	16.68	100	0.027	100
Muscle	\mathbf{Pi}	12.8	139	12.64	156	15.48	93	0.030	111
	As	13.8	148	10.36	128	13.76	83	0.030	111
	Control			8.00	100			0.018	100
Ovary	Pi			8.00	100			0.013	72
	As			8.00	100			0.012	67

Additions

O2 uptake: Succinate 5mM, Pi (Phosphate) 6mM, As (Arsenate) 10mM Cyt. c reductase: Succinate 10mM, Pi 3mM, As 3mM

Neo-TB reductase: Succinate 10mM, Pi 3mM, As 3mM

* S.A.: Specific Activity

 O_2 uptake : μ l/hr/mg protein

Cyt. c reductase: mµmoles of cyt. c reduced/min/mg protein Neo-TB reductase: Δ O.D.530/min/mg protein



Expt. A (_____) Reaction system Mitochondria without treatment 3.52 mg protein NADH 5mM Medium : Sucrose 0.25M; Tris-HCl buffer 0.16 M pH 7.4 MgCl₃ 3mM Total : 2.0m]; Temp. : 37* Expt. B (_____) Reaction system Mitochondria with treatment 3.12mg protein NADH 5 mM Reaction medium as in Expt. A

Fig. 1 Comparison of oxygen uptake with NADH as substrate by *Ascaris* muscle mitochondria with or without treatment

1) O2 uptake 活性

NADH (5 mM) を基質とした場合, 筋ミトコンドリ アによる O² uptake の比活性は, 約9.7µl/hr/mg protein であつた. この活性は、筋ミトコンドリアを低張処理することに

より,約3倍増強された (Fig. 1).

cyt. c 還元活性

a) 無処理筋ミトコンドリア

NADH (1.5mM) を基質とした場合, 筋ミトコンド リアによる cyt. c 還元の比活性は約14.2m μ moles of cyt. c reduced/min/mg protein であつた.

この cyt. c 還元活性は, antimycin A (5₇/ml) お よび rotenone (0.05mM) で影響されなかつた (Fig. 2 Expt. A).

b) 凍結融解処理筋ミトコンドリア

NADH (1.5mM) による cyt. c 還元の比活性は約 25.9mµ moles of cyt. c reduced/min/mg protein で あった.

この cyt. c 還元活性は antimycin A $(5\gamma/ml)$ および rotenone (0.05mM) でそれぞれ約30, 54%阻害された (Fig. 2 Expt. B).

3) Neo-TB 還元活性

NADH (1 mM) を基質とした場合, 筋ミトコンドリ アによる Neo-TB 還元活性は認められなかつた.

しかし、 凍結融解処理された 場合、 Neo-TB 還元が



Expt. A



-88



Reaction system Treated mitochondria 5.5 mg protein; Neo-TB 0.1% 0.2 ml; NADH 1 mM Medium; Sucrose 0.25 M; Tris-HCl buffer 20 mM pH 7.4 EDTA 1 mM; Bovine serum albumin 0.15% Total: 3.5 ml; Temp.: 25°

Fig. 3 Effect of Pi on NADH-Neo-TB Reductase Activity in Ascaris Muscle Mitochondria with Treatment

認められ, その比活性は 4O.D. 530 0.007/min/mg protein であった.

この Neo-TB 還元活性は, Pi(3 mM)で影響されな かつた (Fig. 3).

(D) malate の筋および 卵巣ミトコンドリア膜透過性

1) malate の筋ミトコンドリア膜透過性におよぼす

Pi, As 濃度の影響

筋ミトコンドリアを用いて malate-Neo-TB 還元活性





に対する Pi および As の至適濃度を測定した. malate-Neo-TB 還元活性は, Pi (あるいは As) を含 まないメヂウム中では,非常に低かつた.

この活性は、 Pi および As で著明に促進され、その 至適濃度はいずれも2~3mM であつた (Fig. 4).

2) O2 uptake 活性

malate (5 mM) を基質とした場合, 筋ミトコンドリ アによる見かけの O₂ uptake の比活性は約2.9µl/hr/mg protein であつた.

この活性は, Pi(6 mM) および As (10mM) で3~ 4 倍促進された(以下 Table 3参照).

3) cyt. c 還元活性

Table 3	Effects of Pi and As or	1 O2 uptake,	, Cyt. c and]	Neo-TB reductase	activities	with
	malate as substrate	in Ascaris	muscle and	ovary mitochondri	ia	

		O_2	uptake	Cyt. o	c reductase	Neo-T	B reductase	
		S.A.*	% Stimu.**	S.A.	% Stimu.	S.A.	% Stimu.	
	Control	2.9	100	0.81	100	0.009	100	
Muscle	Pi	8.7	300	2.03	251	0.029	322	
	As	10.5	362	2.03	251	0.026	289	
	Control			0.74	100	0.005	100	
Ovary	Pi			1.88	254	0.010	200	
	As			2.37	320	0.008	160	

Additions

 O_2 uptake : Malate 5 mM, Pi (Phosphate) 6 mM, As (Arsenate) 10mM Cyt. c reductase : Malate 10mM, Pi 3mM, As 3mM

Neo-TB reductase: Malate 10mM, Pi 3mM, As 3mM

* S.A.: Specific Activity
O₂ uptake: μl/hr/mg protein
Cyt. c reductase: mμmoles of cyt. c reduced/min/mg protein
Neo-TB reductase: ΔO.D. 530/min/mg protein
**Stimu.: Stimulation

(11)

	O2 uptake		Cyt.	c reductase	Neo-TB reductase		
	S.A.*	% Stimu.**	S.A.	% Stimu.	S.A.	% Stimu.	
Control	3.2	100	0.41	100	0.008	100	
Pi	11.1	347	1.35	329	0.021	263	
As	12.2	381	1.13	275	0.021	263	
Control			0.97	100	0.005	100	
Pi			1.46	151	0.009	180	
As			2.02	208	0.009	180	
	Control Pi As Control Pi As	OS.A.*ControlPi11.1As12.2ControlPiAs	O₂ uptake S.A.* % Stimu.** Control 3.2 100 Pi 11.1 347 As 12.2 381 Control Pi 481 Pi 481 481	O₂ uptake Cyt. S.A.* % Stimu.** S.A. Control 3.2 100 0.41 Pi 11.1 347 1.35 As 12.2 381 1.13 Control 0.97 1.46 As 2.02 1.02	O2 uptake Cyt. c reductase S.A.* % Stimu.** S.A. % Stimu. Control 3.2 100 0.41 100 Pi 11.1 347 1.35 329 As 12.2 381 1.13 275 Control Pi 1.46 151 As 2.02 208 208	O2 uptake Cyt. c reductase Neo-7 S.A.* % Stimu.** S.A. % Stimu. S.A. Control 3.2 100 0.41 100 0.008 Pi 11.1 347 1.35 329 0.021 As 12.2 381 1.13 275 0.021 Control Pi 1.46 151 0.009 As 2.02 208 0.009	

Table 4 Effects of Pi and As on O2 uptake, Cyt. c and Neo-TB reductase activities with fumarate as substrate in Ascaris muscle and ovary mitochondria

Additions

O2 uptake: Fumarate 5 mM, Pi (Phosphate) 6mM, As (Arsenate) 10mM Cyt. c reductase: Fumarate 10mM, Pi 3mM, As 3mM Neo-TB reductase: Fumarate 10mM, Pi 3mM, As 3mM
* S.A.: Specific activity
O2 uptake: μl/hr/mg protein
Cyt. c reductase: mµmoles of cyt. c reduced/min/mg protein
Neo-TB reductase: ΔO.D.530/min/mg protein

**Stimu.: Stimulation

a) malate (10mM) を基質とした場合, 筋ミトコン ドリアによる cyt. c 還元の比活性は, 約0.81m μ moles of cyt. c reduced/min/mg protein であつた.

この cyt. c 還元活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) で約2.5倍促進された.

b) 卵巣ミトコンドリアに よる cyt. c 還元の比活性 は, 筋ミトコンドリアとほぼ同程度であつた.

この活性は、Pi (3 mM) で約2.5倍, As (3 mM) で も約3倍促進された.

4) Neo-TB 還元活性

a) malate (10mM) を基質とした場合, 筋ミトコン ドリアによる Neo-TB 還元の比活性は約 4O.D. 530 0.009/min/mg protein であつた.

この活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) で約3 倍促進された.

b) 卵巣ミトコンドリアによる Neo-TB 還元の比活 性は, 筋ミトコンドリアの約 1/2 であつた.

この活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) でそれ ぞれ約2,1.6倍促進された.

(E) fumarate の筋および 卵巣ミトコンドリア膜透 過性

1) O2 uptake 活性

fumarate(5 mM)を基質とした場合, 筋ミトコンドリ アによる見かけの O₂ uptake の比活性は約3.2µl/hr/mg protein であつた. この活性は、Pi(6 mM) および As (10mM) でそれ ぞれ約3.5, 3.8倍促進された (以下 Table 4 参照).

2) cyt. c 還元活性

a) fumarate (10mM) を基質とした場合, 筋ミトコ ンドリアによる cyt. c 還元の比活性は約0.41mµ moles of cyt. c reduced/min/mg protein であつた.

この cyt. c 還元活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) でそれぞれ約3.3, 2.8倍促進された.

b) 卵巣ミトコンドリアによる cyt. c 還元の比活性 は, 筋ミトコンドリアの約2 倍高かつた.

この活性は、Pi (3 mM) および As (3 mM) でそれ ぞれ約1.5, 2.0倍促進された.

3) Neo-TB 還元活性

a) fumarate (10mM) を基質とした場合, 筋ミトコ ンドリアによる Neo-TB 還元の比活性は 4O.D. 530 0.008/min/mg protein であつた.

この活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) でそれ ぞれ約2.6倍促進された.

b) 卵巣ミトコンドリアによる Neo-TB 還元の比活
 性は、4O.D. 530 0.005/min/mg protein であつた.

この活性は, Pi (3 mM) および As (3 mM) でそれ ぞれ約1.8倍促進された.

(F) malic enzyme および malate dehydrogenase 活性に対する Pi および As の影響

malate を基質とした場合の340mµの吸光度の増加を



Reaction system Treated mitochor

Treated mitochondria 0.9 mg protein; Malate 7.5 mM NAD 0.7 mM Medium: Sucrose 0.25M; Tris-HCl buffer 20 mM pH 7.4 Bovine serum albumin 0.15%; EDTA 1 mM MnCl₂ 2 mM; Rotenone 0.07 mM Total 1.4.5 ml; Temp. 25'

Fig. 5 Effects of Pi and As on malic enzyme and malate dehydrogenase activities in *Ascaris* muscle mitochondria with treatment

指標として, 筋ミトコンドリアの malic enzyme およ び malate dehydrogenase 活性に対する Pi および As の影響を検討した.

malate (7.5mM) を基質とした場合, 凍結融解処理ミ トコンドリアによる NADH 還元の比活性は約0.84 µmoles of NADH reduced/min/mg protein であっ た.

この活性は, Pi (4.5mM) および As (4.5mM) で約 40%阻害された (Fig. 5).

考察

哺乳動物ミトコンドリア膜をイオンが透過するさい, 種々の担体 (carrier) の存在が 明らかに されており (Chappell & Haarhoff, 1966, 畠瀨・小田, 1969), 呼 吸基質の透過にさいしては, dicarboxylic acids, tricarboxylic acids, 2-oxoglutaric acid の3種の carrier の 存在が指摘されている (Quagliariello *et al.* 1971). このような carrier は単に透過に関してばかりでなく, その代謝調節にも重要な役割を果していると考えられて いる (尾形ら, 1969).

著者らは、先に回虫の筋と卵巣ではその電子伝達系の 機構および酸化的リン酸化などにおいて著しい差異が認 められることを明らかにしてきた(林ら、1973a、林・ 中西、1973). そこでもし回虫の場合も、哺乳動物にお けると同様に膜透過における機構が代謝調節にも関与し ているなら、筋と卵巣における呼吸基質の膜透過にもお のずから差異が認められるのではないかと考え、本研究



- Scheme 2 A possible site of Pi stimulation on malate metablism in Ascaris
- I : Acceleration in malate transporting system of membrane
- II : Activation of malic enzyme and malate dehydrogenase
- III : Stimulation in the electron transfer activities

を行なつた.

先人の報告と同じく (Kikuchi *et al.*, 1959, Seidman & Entner, 1961など),本実験でも筋ミトコンドリアで は succinate, malate, fumarate および NADH が呼 吸基質となりうることが認められた (Table 1). そこで O₂ uptake, cyt. c 還元活性および Neo-TB 還元活性 を指標として,これらの呼吸基質の筋および卵巣のミト コンドリア膜透過性について検討を加えた.

malate および fumarate を基質とした場合, 筋ミト コンドリアによる O₂ uptake, cyt. c および Neo-TB 還元活性は, Pi および As で著明に促進された(Table 3, 4). この促進効果の機序としては, ①ミトコンド リア内への 膜透過の 促進, ② malic enzyme および malate dehydrogenase および③ NADH からの電子伝 達系の活性化の3点が考えられる (Scheme 2).

malate および fumarate は筋ミトコンドリアで fumarase (Saz & Lescure, 1969), malic enzyme (Saz & Hubbard, 1957) あるいは malate dehydrogenase (Zee & Zinkham, 1968) を介して pyruvate または oxaloacetate に代謝される際, NADH を生じ電子伝達 系の基質となることが知られている. しかし筋ミトコン ドリアの malic enzyme および malate dehydrogenase 活性は Pi および As で抑制され (Fig. 5), また NADH Neo-TB 還元活性は Pi で影響されなかつた (Fig. 3). したがつて Pi および As は②ないし⑤に 関与するの ではなく, ①における malate および fumarate の膜透 過を促進するものと考えられる.

malate および fumarate の場合にくらべ, succinate を基質とした場合, O₂ uptake および Neo-TB 還元活 性はかなり強く, Pi および As の影響がほとんどみら れなかつた.しかし, cyt. c 還元活性は Pi あるいは As で約1.5倍に 促進された. この Pi および As によ る促進効果は, 筋ミトコンドリア膜が破壊された場合, 消失した (Table 2). これらの結果は, succinate の筋 ミトコンドリア膜透過性は malate および fumarate よ りすぐれており, 且つ Pi および As に対しての依存性 が少ないなどの相違を示した.したがつて筋ミトコンド リア膜では succinate はとくに Pi などの activator の介在なくして透過する機構と malate などと類似の機 構の両者により透過するのかもしれない.

また卵巣ミトコンドリアでも malate および fumarate を基質とした場合, cyt. c および Neo-TB 還元活 性は Pi および As で著明に促進された. しかし succinate を基質とした場合, Pi および As で cyt. c 還 元活性は影響をうけず, Neo-TB 還元活性は抑制され た. したがつて, 卵巣ミトコンドリアでは succinate は Pi などの activator を必要とせずに透過することを示 している.

ところで著者らは先に TCA cycle 中間代謝基質のリ ン酸化反応との関係について検討した.そして malate および fumarate は筋および卵巣ミトコンドリアのいず れでもリン酸化基質として重要であること,しかしsuccinate は筋ではリン酸化基質の供給源として重要であ るが,卵巣では単なる糖質代謝の最終産物にすぎないこ とを示唆する結果を得た(林・中西,1973).このよう に succinate は,筋および卵巣ミトコンドリアにおい て生理的に異なる役割を演じているものと考えられ,そ の役割の相違が succinate の両者における 透過性の相 違となつてあらわれたのかもしれない.

っぎに NADH の筋ミトコンドリア膜透過性につい て検討した. その結果,無処理のミトコンドリアの場合 にくらべ,低張処理をうけたミトコンドリアでの O₂ uptake は約3倍に増強され (Fig. 1),NADH Neo-TB 還元活性も凍結融解処理をうけては じめて 認められた (Fig. 3).また NADH cyt.c還元活性はミトコンド リアに凍結融解処理をほどこすことによりその比活性は 約2倍に増強され,しかも rotenone および antimycin A に対する感受性も認められるようになつた (Fig. 2). これらの結果は,NADH が哺乳動物の場合(Lehninger, 1951,Kobayashi *et al.*, 1966)と同様に筋ミトコンド リア膜を透過できないことを明確に示すとともに,回虫 筋ミトコンドリアにも antimycin A ないし rotenone に不感受性および感受性の2種類の NADH cyt.c reductase 活性の存在を示すものである.

結局,回虫細胞においても,哺乳動物の場合と同様, 膜による compartmentation および 膜透過における機 構がその代謝調節の要因のひとつになつている可能性が 示唆された.ついでこれらの呼吸基質の膜透過性は筋お よび卵巣における電子伝達系の機構ないし両者における 基質の生理的役割を反映していることなどを認めること ができた.

結 論

malate および fumarate の 筋ミトコンドリア膜
 透過性は、Pi および As で著明に促進された.

 succinate の 筋ミトコンドリア膜透過性も Pi お よび As で促進された. この場合, malate および fumarate にくらべ Pi および As に対する依存性は少な かつた.

 3) 卵巣ミトコンドリアにおいては, malate および fumarate の透過は筋ミトコンドリアと同様 Pi および As で著明に 促進されたが, succinate の透過は影響を うけなかつた.

ADH は筋ミトコンドリア膜を透過しえなかつた.

本研究の 要旨は 第42回日本寄生虫学会大会 で 発表した.

文 献

- Chappell, J. B. & Haarhoff, K. N. (1966) : Biochemistry of Mitochondria (ed. by Slater, E. C., Kaniuga, Z. and Wojtczak, L.), Academic Press, New York, p. 75.
- 2) 畠瀬 修・小田琢三(1969):能動輸送(井上章・ 品川嘉也編),南江堂,東京,p. 251.
- 林 栄一・寺田 護(1973): 豚回虫の生存に及 ぼす酸素圧の影響(4) 豚回虫筋の cytochrome c peroxidase を含む電子伝達系について,寄生虫 誌, 22, 1-12.
- 4)林 栄一・寺田 護・中西一之(1973a): 豚回 虫の生存に及ぼす酸素圧の影響(6) 豚回虫筋お よび卵巣ミトコンドリアの電子伝達系の比較検 討,寄生虫誌,投稿中.
- 5)林 栄一・中西一之(1973): 豚回虫の生存に及 ぼす酸素圧の影響(7) 豚回虫筋ミトコンドリア の電子伝達系とリン酸化反応について、寄生虫 誌,22,付 p.24.
- 株 栄一・寺田 護・中西一之・国友 勝 (1973b): 豚回虫の生存に及ぼす酸素圧の影響
 (9) 豚回虫筋における pyruvate の 動態につい

て,第33回日本寄生虫学会東日本大会にて発表.

- Kikuchi, G., Ramirez, J. and Barron, E. S. G. (1959) : Electron transport system in Ascaris lumbricoides. Biochim. Biophys. Acta, 36, 335-342.
- Kobayashi, S., Hagihara, B., Masuzumi, M. and Okunuki, K. (1966) : Preparation and properties of mitochondria from mammalian cells cultured in vitro. Biochim. Biophys. Acta, 113, 421-437.
- 9) Lee, I. T. & Chance, B. (1968) : Activation of malate linked reductions of NAD and flavoproteins in Ascaris muscle mitochondria by phosphate. Biochem. Biophys. Res. Commus., 32, 547-553.
- Lehninger, A. L. (1951) : Phosphorylation coupled to oxidation of dehydrodiphosphopyridine nucleotide. J. Biol. Chem., 190, 345-359.
- Lowry, O. H., Rosebrough, N. J., Farr, A. L. and Randall, R. J. (1951) : Protein measurement with the Folin phenol reagent. J. Biol. Chem. 193, 265-275.
- 12) 尾形悦郎・鈴木秀郎・吉利 和(1969): 細胞の 代謝調節と膜, ミトコンドリア膜による考察, 医学のあゆみ, 69, 97-101, 69, 145-151.
- 13) Papa, S., Cheah, K. S., Rasmussen, H. N., Lee, I. T. and Chance, B. (1970) : Mechanism of malate utilization in Ascaris muscle mitochondria. Eur. J. Biochem., 12, 540-543.

- 14) Quagliariello, E., Papa, S., Lofrumento, N. E., Meijer, A. J. and Tager, J. M. (1971) : Membrane Bound Enzymes (ed. by Porcellati, G. & di Jeso, F.), Plenum Press, New York-London, p. 35.
- 15) Saz, H. J. & Hubbard, J. A. (1957) : The oxidative decarboxylation of malate by Ascaris lumbricoides. J. Biol. Chem., 225, 921-933.
- 16) Saz, H. J. & Lescure, O. L. (1969): The functions of phosphoenolpyruvate carboxykinase and malic enzyme in the anaerobic formation of succinate by Ascaris lumbricoides. Comp. Biochem. Physiol., 30, 49-60.
- 17) Schneider, W. C. & Hogeboom, G. H. (1950) : Intracellular distribution of ezymes V. Further studies on the distribution of cytochrome c in rat liver homogenate. J. Biol. Chem., 183, 123-128.
- 18) Seidman, I. & Entner, N. (1961) : Oxidative enzymes and their role in phosphorylation in sarcosomes of adalt Ascaris lumbricoides. J. Biol. Chem., 236, 915-919.
- 19) 柴田和雄(1968): 吸収および散乱スペクトルの 測定とその原理, 蛋白質核酸酵素, 13, 344-369.
- 20) Zee, D. S. & Zinkham, Wm. H. (1968) : Malate dehydrogenase in Ascaris suum. Characterization ontogeny and genetic control. Arch. Biochem. Biophys., 126, 574-584.

Abstract

THE INFLUENCE OF OXYGEN PRESSURE ON THE SURVIVAL TIME OF ASCARIS LUMBRICOIDES SUUM (5) ON THE TRANSPORT OF RESPIRATORY SUBSTRATES IN ASCARIS MUSCLE AND OVARY MITOCHONDRIA

EIICHI HAYASHI, KAZUYUKI NAKANISHI AND MAMORU TERADA (Department of Pharmacology, Shizuoka College of Pharmaceutical Science, Shizuka, Japan)

The effects of phosphate or arsenate on the electron transfer activities in *Ascaris* muscle and ovary mitochondria were investigated in this report. The results obtained are summerized as follows.

1) In Ascaris muscle mitochondria the reduction of cyt. c or Neo-TB and oxygen uptake with malate or fumarate as substrate were markedly activated by phosphate or arsenate.

In case of succinate phosphate or arsenate also activated these electron transfer activities. These effects, however, were not detected in the muscle mitochondria disrupted by freezing and thawing.

2) In ovary mitochondria, the activation in electron transfer activities by phosphate or arsenate was detected with malate or fumarate, but not with succinate as substrate.

. 3) Malic enzyme and malate dehydrogenase in *Ascaris* muscle mitochondria were not activated with phosphate and arsenate.

4) NADH Neo-TB reductase activity was detected only in the muscle mitochondria disrupted by freezing and thawing. The reduction of cyt. c with NADH as substrate was also inhibited by antimycin A or rotenone only in the disrupted mitochondria.

On the basis of these results, we may be able to draw the following conclusions.

1) The transport of malate, fumarate or succinate into Ascaris muscle mitochondria are facilitated with phosphate and arsenate.

2) In ovary only the transport of malate or fumarate into mitochondria are facilitated with phosphate and arsenate.

3) NADH cannot penetrate mitochondrial membrane in Ascaris as well as in mammals.

Finally it is suggested that the difference in the electron transport system in *Ascaris* muscle and ovary mitochondria may reflect in these findings as to the transport of respiratory substrates.