ブタ回虫及びアニサキスのアミノ酸について

II. 薄層クロマトグラフィー法及びアミノ酸自動分析器による同定

奥 野 嘉 也

岐阜大学医学部寄生虫学教室(主任:森下哲夫教授)

(1968年12月10日 受領)

著者は第1報において、薄層クロマトグラフイーを用い、アジの腹腔より取り出した Anisakis I型幼虫の全虫体ならびにブタ回虫 Ascaris lumbricoides suum の体腔液及び各組織のアミノ酸構成について報告した.

今回の実験では前回の方法では検出できなかつた methionine に対して、試料を過ギ酸にて酸化し、更に第1報で述べたと同様の方法で加水分解し薄層クロマトにかけた結果とブタ回虫各組織及びアニサキス幼虫体の加水分解産物と遊離アミノ酸をアミノ酸自動分析器を用いてアミノ酸構成を調べたのでここに報告する.

材料および方法

アニサキス幼虫及び回虫各組織の採取方法は第Ⅰ報で 述べた如く, 新鮮なもののみを用いた. ブタ回虫各組織 及びアニサキス の 過ギ酸酸化法は各組織 に 生理食塩水 (0.9% NaCl) を 2 倍量加え、 Teflon の ホモヂナイザ ーないしガラスホモヂナイザーにて磨砕する. 体腔液は そのまま使用した. ホモデネートは 凍結乾燥しその約 300mg の 試料に 過ギ酸 (88%のギ酸 9 容 に 対し 30% H₂O₂ 水を加え 0°C に冷却して 1 時間室温に放置)を加 え 0°C に16時間放置しておき低温で濃縮し大部分の 試 薬を除いた後, 第1報で述べた様に6N-HClで110°C, 22 時間加水分解 し、分解終了後薄層 クロマトグラフイ ーにかけた. 即ち第1報の様に試料はプレートの下端よ り1.5cm の所に1 mm2 以内にスポットし展開溶媒には 一次展開には n-propanol-28% ammonia (67:33w/w) を使用し、二次展開には phenol-water (75:25) を用い た. 更に発色試薬とて ninhydrin 試薬 (I. 0.2% ninhydrin-ethanol 溶液 50ml, acetic acid 10ml 及び 2.4. 6 collidine 2 ml を混ぜる. II. 硝酸銅 Cu(NO₃)₂. H₂O の ethanol 溶液. IとⅡを使用前 50:3v/v の比に混 合して使用.) を用い, 上昇法で 10cm 展開し, spot の 検出確認には第1報のTable 1, 2及び Fig. 1 を参考 とした.

アミノ酸自動分析器による分析においては試料の調整 法は Table 1 に示す様な操作を行なつた. 即ち体腔液, 角皮, 卵巣, 腸管, 筋肉などのブタ回虫各組織及びアニ サキス幼虫 I 型の全虫体をホモヂナイザーにて磨砕し, 遊離アミノ酸を求める方法として、ホモヂネートに1% ピクリン酸5倍容を加え,よく振盪し,20分間15000回 転で遠心沈殿し、その上清に等量のエーテルを加え、よ く振盪し、エーテル層を除き、試料を Dowex 2×8Cl-に通し、更に沸騰水溶上にて完全に蒸発乾固し、これを アミノ酸自動分析器にかけた. 構成アミノ酸分析に当つ ては上記ホモネヂートに等量の14%トリクロル酢酸を加 え3000回転20分間遠心沈殿し,上清を除去し,沈渣を脂質 を除く為に aceton で洗浄し, 更に残りの脂質を除く為 エーテルで洗つた. その後7%トリクロル酢酸で洗浄し 乾固した. 蛋白量にして 5 mg 相当を 6 N-HCl で 110°C 22時間加水分解しアミノ酸自動分析用の試薬とした. ア ミノ酸自動分析には日立アミノ酸自動分析計 KLA-3型 を使用した. 塩基性アミノ酸の分析には15cm カラムで pH 5.28, 0.35 N のクエン酸ソーダ緩衝液を使用し,酸 性及び中性アミノ酸に対しては 150cm カラムで始め pH 3.25, 0.2N のクエン酸ソーダ緩衝液を使用し,次いで pH 4.25, 0.2 N のクエン酸ソーダ緩衝液に切り変え, カラム温度は共に50°Cだつた.全分析時間は8時間を 要した.

実験成績

ブタ回虫各組織とアニサキス幼虫 I 型を過ギ酸で酸化し、薄層クロマトグラフイーにかけた結果、Fig. 1 及び2のようなクロマトグラムの模式図(この模式図はアルカリ加水分解、過ギ酸酸化後の酸加水分解との合成図で示されている.)この模式図にみる methionine の spot は histidine の spot の少し上方に現われ、体腔液、角

6: Glycine

Table 1 Preparation of free and protein amino acid of Ascaris tissue and Anisakis larva Ascaris lumbricoides suum Hemolymph Cuticle Addition of double volume of 0.9 % NaCl solution Muscle Ovarium Homogenate with Teflon and glass homogenizer Digestive organ Anisakis (whole worm) Addition of 1 % pycric acid Addition of equal volume of 14 % TCA Centrifugation at 15000 rpm for 20 min. Centrifugation at 3000 rpm for 20 min. Supernatant Sediment Addition of equal volume of ether Washed in aceton Dowex 2×8, Cl⁻, column Washed in ether Washed two times with 3 ml of 0.02 N HCl Rewashed two times in 7 % TCA Dried in water bath Dried in aceton and ether Amino acid autoanalyzer Hydrolysis in 6 N HCl at 110°C for 22 hours Amino acid autoanalyzer n-Propanol/28% ammonia(67:33) (135 m in / 10 cm)n-Propanol/28% ammonia(67:33) $(140 \, m \, in / 10 \, cm)$ 4005 30 Phenol/Water(75:25w/w) Phenol/Water(75:25w/w) Origin Origin (220min/10cm) (220min/10cm) Fig. 1 Diagram of two-dimentional T.L.C. Diagram of two-dimentional T.L.C. of amino acids identified from the of amino acids identified from the acid hydrolysed acids hemolymph acid hydrolysed Anisakis sp. larvae which was oxidized with performic which was oxidized with perfomic 1: Lysine 7: Alanine 7: Alanine 13: Isoleucine 1: Lysine 13: Phenylalanine 8: Threonine 2: Arginine 2: Arginine and Leucine 8: Threonine 14: Tryptophane 3: Glutamic 9: Histidine 14: Phenylalanine 3: Glutamic 9: Histidine 15: Methionine acid 10: Tyrosine 15: Tryptophane acid 10: Proline 4: Serine 11: Proline 16: Cystine 4: Serine 11: Tyrosine 5: Aspartic 12: Valine 17: Methionine 5: Glycine 12: Leucine or Isoleucine acid

Table 2 Distribution of amino acid in Ascaris and Anisakis (with thin layer chromatography)

		Ascari	s lumbricoides	suum		Anisakis
Amino acid	homolymph	cuticle	muscle	female sexual organ	digestive organ	(larvae) whole worm
Alanine	+	+	+	+	+	+
Arginine	+	+	+	+	+	+
Aspartic acid	+	+	+	+	+	+
Cystine	+	+			+	
Glycine	+	+	+	+	+	+
Glutamic acid	+	+	+	+	+	+
Histidine	+	+	+		+	+
Isoleucine	+	+	+	+	+	+
Leucine	+	+	+	+	+	+
Lysine	+	+	+	+	+	+
Methionine	+	+	+	+	+	+
Phenylalanine	+	+	+	+	+	+
Proline	+	+	+	+	+	+
Threonine	+	+	+	+	+	+
Tryptophane	+		+	+	+	+
Tyrosine	+	+		+	+	+
Serine	+	+	+	+	+	+
Valine	+	+	+	+	+	

Table 3 Concentration (µ mole) of protein amino acid in Ascaris and Anisakis

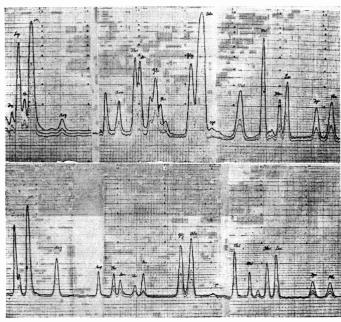
A:		Anisakis				
Amino acid	hemolymph	digestive organ	cuticle	muscle	ovaries	— larvae whole worm
Tryptophane	0.65	0.78	1.28	3.12	0.43	trace
Lysine	0.83	0.55	0.29	0.52	0.71	3.42
Histidine	0.64	0.31	0.34	0.34	trace	1.92
Arginine	0.68	0.64	0.25	0.51	0.86	2.10
Aspartic acid	2.12	2.40	2.42	3.96	2.71	1.04
Threonine	1.51	1.06	1.04	1.74	1.34	0.93
Serine	0.93	0.95	0.88	1.69	1.38	0.82
Glutamic acid	2.46	1.83	2.31	4.24	2.29	0.63
Proline	2.64	3.61	16.31	2.94	5.14	2.96
Glycine	2.72	2.54	1.74	3.01	2.84	3.51
Alanine	4.81	2.57	5.12	3.98	3.29	4.23
Cystine	0.14	0.95	0.12	0.81	0.81	0.14
Valine	2.63	2.04	1.83	2.14	2.96	1.83
Methionine	0.82	0.78	0.89	0.88	0.67	0.93
Isoleucine	2.06	1.56	1.83	1.51	1.56	1.33
Leucine	2.49	1.67	2.51	2.12	2.51	1.87
Tyrosine	1.93	1.06	0.96	0.96	1.22	1.14
Phenylalanine	1.21	1.21	1.21	1.31	1.31	1.04

皮、筋肉、生殖器、消化管ないしアニサキスの全虫体に methionin が存在する事が認められた. cystine は体腔 液、角皮、消化管に検出されたが、筋肉、生殖器、ア ニサキス 幼虫体に は認められ なか つた. クロマトグ ラムの各 spot の濃度は過ギ酸酸化後では tyrosine, aspartic acid, proline, glutamic acid は第1報に示した結果より淡くなつた. 他の spot の濃淡は第1報の結果と大体同様の結果が得られた. 尚 methionine の spot の濃度はブタ回虫各組織及びアニサキス幼虫体共に中等度で+~++として現わされた. cystine は非常に

淡い spot として検出された. 第1報のアミノ酸分析結 果と今回の実験の成績を合わせて見ると Table 2 の様な 結果となった. この表を通覧してみるとアミノ酸は体腔 液からは18種, 角皮よりは17~18種で tryptophane は 検出されず、筋肉より16種で cystine と tyrosine は認 められなかつた.消化管よりは17種のアミノ酸を,雌生 殖器よりは16種で cystine と histidine が検出されず, アニサキスからは15種のアミノ酸を認め、 cystine と valine は検出されなかつた. 次いで加水分解したブタ 回虫各組織とアニサキス幼虫体のアミノ酸自動分析器に よる分析表は Table 3 に示す様で、共に μ mole で表わ されている. 回虫各組織, アニサキス共検出されたアミ ノ酸の数は18種で各アミノ酸の分析値の割合をみると, 体腔液に於ては Table 3, Fig. 3の様に alanine が最も 多く次いで leucine, proline, glycine, glutamic acid, valine が共に 2.5µ mole 前後の分析値を示し、最も少 ないものは cystine でこれに塩基性アミノ酸の arginine histidine, tryptophane が次いでいる. 角皮では proline がずばぬけて多く16.31μ mole と全体の約4割を 占めている. 次いで alanine, aspartic acid の順であつ た. 薄層クロマトグラフイーで検出されなかつた tryptophane がアミノ酸分析計では1.28 μ mole を示した. glycine は 1.73 mole で他の組織に比べると少ない分 析値を示した. 更に少ない方のアミノ酸は cystine, lysine, arginine の順に少なく共に 0.3μ mole 以下だつ た. 筋肉に関しては glutamic acid, alanine, aspartic acid の順に多く 4.0μ mole 前後で、他の組織で最も少 ない方のアミノ酸である tryptophane が3.12μ moleも あり、glycine がこれに次ぎ、 cystine が最も少量で、 histidine, arginine, lysine がこれに次いでいる. 卵巣 では proline が最も多く5.14μ mole を占め, alanine, valine, glycine の順で, histidine が最も少なくアミノ 酸分析器で定量出来なく trace だつた. 次いで cystine, lysine の順である. 消化器に於ても proline が最も多 く, alnaine, glycine, aspartic acid が共に 2.5μ mole 前後の分析値を示し valine, glutamic acid がこれに次 いでいる. 又筋肉以外の組織と同様にやはり塩基性アミ ノ酸が最も少量の方のアミノ酸に属した. アニサキス全 虫体の加水分解によると, Fig. 3, Table 3の様に alanine が最も多く約4.0μ mole で glycine, lysine がこれ に次ぎ, 特に lysine がブタ回虫と比較して多く, 3.42 μ mole と高値をを示した. cystine が最も少なく glutamic acid がこれに次いでいる. 又 tryptophane を除

き回虫では一般に非常に少ないアミノ酸に属した塩基性 アミノ酸が中等度の分析値を示している事は一つの特徴 と見なされる. Table 4 に表わされている遊離アミノ酸 の分析値をみると、体腔液では18種のアミノ酸が検出さ れ, alanine が最も多く検出されたアミノ酸量の約3割 を占め、lysine, proline, methionine がこれに次ぎ cystine が最も少なく 0.01μ mole で histidine, arginine, isoleucine, aspartic acid は共に 0.34 mole 前後であ つた. 角皮に関しては15種のアミノ酸が検出された. こ のうち glutamic acid が最も多く約全体の3割を占め valine lysine がこれに次ぎ、tryptophane, histidineは trace で threonine が最も少なく0.08µ mole であり, arginine, aspartic acid, cystine は検出されなかつた. 筋肉では17種のアミノ酸が検出されたがこのうち体腔液 と同様 alanine が最も多く glycine, glutamic acid, proline がこれに次ぎ, cystine, histidine は trace で tryptophane, serine が最も少なく共に 0.1 μ mole であ り methionine は検出されなかつた. 卵巣に於ては Fig. 4, Table 4 に見られる様に18種のアミノ酸を検出した が, やはり alanine, glutamic acid の順に多く, これ が全体の約6割を占め、glycine、lysine がこれにつぎ、 tryptophane は trace で serine, cystine が少なくとも に 0.02μ mole 以下を示した.

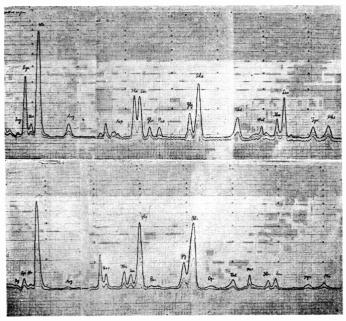
Fig. 4の様に消化管では17種で、lysine が最も多く alanine がこれに次ぎ tryptophane は trace で methionine が0.06µ mole と最も少なく, glutamic acid, aspartic acid がこれにつぎ共に 0.08 mole 以下の分 析値を示し、cystine は検出されなかつた. アニサキス に於ては, glutamic acid が最も多く alanine, lysine, glycine がこれにつぎ、他のアミノ酸は回虫各組織の抽 出法と同様の方法では充分分析され得なかつた. 遊離及 び加水分解物のアミノ酸分析値を通覧して見ると、加水 分解物に於ては alanine がブタ回虫各組織ならびにアニ サキスとも多い方のアミノ酸に属し,腸管の 2.57μ mole を除き、全て 4μ mole 以上だつた. proline は角皮で最 も多く、卵巣、消化管、アニサキスに於て豊富だつた. 更に glycine は角皮 では1.74μ mole を示したが他の 回虫各組織, アニサキスでは共に 2.7μ mole 以上の分 析値を示し、leucine、isoleucine、tyrosine、phenylalanine, methionine は回虫, アニサキス共殆ど同様の 分析値を示した. 共通に最も少ないアミノ酸は cystine で共に 0.1μ mole 以下であつた. 塩基性アミノ酸も最 も少 ないが、 筋肉以外の 蛔虫各組織及び アニサキスで



Ascaris hemolymph

Anisakis

Fig. 3 Amino acid analysis of *Ascaris* hemolymph and *Anisakis larva* (whole worm). (Hydrolysis: 6N–HCl, 110 C, 22 hrs.)



Digestive organ

Ovary

Fig. 4 Free acid in Ascaris digestive organ and ovary.

The acidic and neutral amino acids were separated on column 150 (150 cm column) which was operated at 50°C. The elution of column 150 started with the pH 3.25, 0.2 N sodium citrate buffer with a change to the pH 4.25, 0.2 N sodium citrate buffer. The basic amino acids and ammonia were separated on column 15 operated at 50°C and with the pH 5.28, 0.35 N sodium citrate buffer.

Table 4 Concentration (µ mole) of free amino acid in Ascaris lumbricoides

	Ascaris lumbricoides suum						
Amino acid -	hemolymph	digestive organ	cuticle	muscle	ovaries		
Tryptophane	0.44	trace	trace	0.11	trace		
Lysine	2.40	0.24	1.27	0.84	0.24		
Histidine	0.34	0.13	trace	trace	0.07		
Arginine	0.36	0.38	none	0.24	0.07		
Aspartic acid	0.37	0.08	none	0.13	0.08		
Threonine	1.18	0.45	0.09	0.23	0.14		
Serine	1.14	0.45	0.14	0.10	0.02		
Glutamic acid	0.88	0.09	1.66	0.71	0.90		
Proline	1.43	0.46	0.13	0.56	0.19		
Glycine	1.35	0.27	0.22	1.31	0.32		
Alanine	7.03	0.85	0.42	3.10	1.24		
Cystine	0.01	none	none	trace	0.02		
Valine	0.96	0.34	7.70	0.31	0.12		
Methionine	1.37	0.07	0.06	none	0.08		
Isoleucine	0.36	0.13	0.04	0.19	0.07		
Leucine	0.64	0.40	0.07	0.23	0.08		
Tyrosine	0.47	0.16	0.08	0.17	0.05		
Phenylalanine	0.65	0.19	0.08	0.14	0.06		

tryptophane は共に少なく, 更に arginine, histidine, lysine は回虫各組織に 於て共に 0.6μ mole 内外であつ たが、アニサキスでこれらの塩基性 アミノ酸 (tryptophane を除く)は多い方のアミノ酸に属した. 次いで遊 離アミノ酸についてみてみると角皮を除くブタ回虫各組 織で alanine が最も多く, 加水分解物で 少ない方のア ミノ酸に属した lysine は共に豊富に認められた. 加水 分解物で豊富だつた proline, aspartic acid は分析され た遊離アミノ 酸全体の割合と比べてみると中等度で、 glutamic acid については角皮で最も多く消化管では非 常に少なくなり 0.09μ mole しか分析 されなかつた. isoleucine, leucine, tyrosine, phenylalanine の割合は 一様に加水分解物と余り変化がなかつた. 少量のものは 各組織共に tryptophane, histidine, aspartic acid と消 化管を除く組織に於て arginine も少ない方のアミノ酸 に属した.

考 察

回虫体およびその飼育液中のアミノ酸についてはいくつかの実験がある。飼育液については若林(1941),吉沢(1954)によってなされ、吉沢は飼育液中より10種のアミノ酸を検出し、アミノ酸代謝と回虫毒とが何等かの関係があるものと考えた。更に Rogers (1955) はブタ回虫やその他の寄生線虫から排泄される遊離アミノ酸について調べ線虫から排泄される遊離アミノ酸として、

leucine, phenylalanine, alanine, valine, proline, aspartic acid, glutamic acid を検出し, 更に飼育液を加 水分解すると glycine, serine, cystine が検出され時に lysine, tyrosine も検出できたと報告している. 回虫体 に関しては虫体全体を加水分解し Flury (1912) が glycine, lysine, valine, leucine, aspartic acid, arginine, histidine, tyrosine 等8種のアミノ酸を検出して以来, ブタ回虫各組織について種々の報告がある. Savel (1955) は回虫体を加水分解して13種のアミノ酸を検出し、次の 様なアミノ酸即ち arginine, cystine, glutamic acid, lysine, tyrosine が豊富に認められたと述べている. 全 虫体についてはこの他松岡(1960)が虫体の蛋白分画を 材料として, leucine, valine, tyrosine, proline, histidine, threonine, alanine, glycine, arginine, serine, glutamic acid, aspartic acid, cystine, tryptophane, tauline を証明した. 体腔液に関しては梶原・橋本 (1952) がペーパークロマトグラフイーにて、次の様な8種の遊 離アミノ認即ち aspartic acid, glycine, lysine, alanine tyrosine, tryptophane, leucine, histidine を検出し, tyrosine, alanine, lysine の着色斑が濃くつぎに tryptophane, leucine, aspartic acid, glycine は同様の濃度と 報告しているが、 著者は 上記のアミノ 酸に加えて 更に arginine, threonine, serine, proline, glutamic acid, cystine, valine, methionine, isoleucine, phenylalanine

Table 5	Comparison of the values obtained by the author on the free and protein amino
	acid compositions of Ascaris ovaries with those by Pollak and Fairbairn (1955).

		free amino acid	free amino acid protein amino avid		
Amino acid	Pollak and Fairbairn (1955)	The Author (1968)	Pollak and Fairbairn (1955)	The Author (1968)	
Leucine	1.5%	2.1%	12.7%	6.6%	
Glutamic acid	33	23.9	10.8	6.7	
Serine + Glycine	15	8.7	10.4	7.2	
Proline	0.5	4.9	8.2	11.8	
Aspartic acid	2.5	2.0	8.0	7.2	
Lysine	10	6.4	8.0	2.1	
Valine	1.5	3.1	7.8	6.9	
Alanine	17	32.6	7.1	5.9	
Histidine	8.2	1.9	5.8	trace	
Phenylalanine	0.5	1.6	3.4	4.4	
Threonine	0.5	3.6	3.1	3.1	
Tyrosine	0.5	1.3	4.1	4.4	
Cystine	0.5	0.5	trace	0.4	
Arginine	none	1.8	none	2.4	
Methionine	none	2.2	none	1.9	
Tryptophane	trace	trace	trace	1.8	

を検出し、特に alanine 4.81μ mole と豊富な含有量 を 示し lysine 0.83 μ mole と少なかつた. 一方 tyrosine は1.93µ mole と中等度の分析値を示した。 又 Savel (1955) は体腔液を加水分解して得られたアミノ酸は人 血清アルブミンのアミノ酸と良く似ていて,体腔液には proline と tyrosine が常に高く cystine は少ないと報 告している. 又遊離アミノ認も加水分解物と良く似た傾 向を示すと述べている. 今回の実験で加水分解された体 腔液又は遊離の体腔液に於て多い分析値を示した alanine は Moore & Stein (1951) による人血清アルブミ ンのアミノ酸分析値では殆ど存在しないと述べられてい る. 更に proline, tyrosine は今回の実験及び Moore & Stein (1951) の文献に於ても中等度ないしそれ以下 で Savel (1955) が報告している結果と異なつている. 加水分解された体腔液と体腔液中の遊離アミノ酸を比較 した場合、定性的には殆ど同様だが、定量的にはいくら か異なつた結果が出ている. 更に Salmenkova (1962) は体腔液中の遊離アミノ酸をペーパークロマトグラフィ ーを用いて検出し、17種のアミノ酸を検出している。著 者は leucine, cystine を更に検出したが glutamine は 検出できなかつた. 角皮のアミノ酸構成に関してはHackman (1953), Bird (1957), Watson & Silvester (1958) によつて研究され報告された. 一般にコラーゲ ンは他の蛋白質といちぢるしく異なつたアミノ酸構成を

示し, cystine, cystein, tryptophane を含まず methionine は少量で glycine, proline, oxyproline を極めて多量 に含み全体の約²/₃を占めると云われている. Hackman (1953) は角皮より aspartic acid, alanine, lysine, glutamic acid, serine, glycine, threonine, tyrosine, valine, proline, phenylalanine, leucine and isoleucine, hydroxyproline, tryptophane を検出し, Bird (1957) 及び Watson & Silvester (1958) は Moore & Stein (1951) の方法によって Hackman が検出したアミノ酸 に加えて更に methionine, arginine, histidine を検出 し, このうち proline が最も多く次いで glycine, arginine の順でこの三者で分析されたアミノ酸の約6割 を占めている. 著者の実験では proline 16.31μ mole と 極めて豊富で glycine は1.74µ mole を示し, arginine は0.25μ mole と最も少ない方のアミノ酸分析値を示し た. Watson & Sillvester の実験では alanine 6.39% に比べ9.1%と少し高い結果が出た.これらの変化は加 水分解時間の差,回虫の採取ないし飼育状態,試料の調 整方法によつても相違が出るものと考えられる.興味あ る事として、高等動物において営まれている arginine→ ornithine→proline ⇌glutamic acid の様な代謝 がある が、回虫角皮においても上記反応の proline 合成が何ら かの機序で多くなつているものと考えられる. 卵巣につ いては Pollak and Fairbairn (1955) により実験され、

次の様に報告されている. 即ち遊離及び蛋白質のアミノ 酸構成は定量的には似ていないが、定性的にはよく似て いると述べている。 著者の 実験でも同様の 傾向を示し た. Table 5 の様に Pollak & Fairbairn と今回の実 験を比べてみると Pollak らには遊離, 蛋白質アミノ酸 共に検出されていない arginine, methionine は量的に は少ないが著者に於ては加水分解物の arginine 2.4%遊 離では1.8%, methinonine は加水分解で1.9% 遊離で 2.2% を示した. 更に Pollak らは遊離 アミノ酸 では glutamic acid と alanine が全体の50%を占めると報告 しているが、 今回の 実験でも 大体同様の 結果が得られ た. 更に両者における大きな相異は著者の実験で proline が遊離,加水分解物ともに多いこと, histidine が少 なかつた事である.他のアミノ酸については著変はなか つた. 更に Jaskoski (1962) は幼虫包蔵卵を加水分解 してペーパークロマトグラフイーを用い展開溶媒に nbutanol: acetic acid: water (4:1:5), n-cresol: phenol (1:1) の2つの溶媒を使用して18種のアミノ酸 を検出している. 筋肉, 腸管に関してはあまり報告され ていない. 筋肉は myosin, actin, myogen 等いろいろ の成分に分画されているが、おのおのの純度はまだ完全 なものではなく、従つつアミノ酸分析値は必ずしも信を おけるものではないと云われているが、一般に平滑筋、 横紋筋による差もほとんどなく、又動物の種類による違 いも少ないと云われている. その中で myosin のアミノ 酸分布をみると、大体次の様だとされている、即ちglutamic acid が一番多く22%位, 次いで leucine+isoleucine が15%前後, lysine は10%前後で aspartic acid, arginine の順になり、 tryptophane cystine, glycine, proline 等が少ないアミノ酸に属する. ここで今回の実 験をみてみると, alanine, glutamic acid, aspartic acid が豊富で約12%前後 leucine+isoleucine は約11%だつ た. 一方 tryptophane が9.5% と高く arginine は少量 で、cystine、lysine、histidine が1%以下という分析結 果が出た. 腸管については体腔液とよく似た分析値を示 している. 異なつた点をあげると alanine については体 腔液 4.81μ mole に対し腸管では2.57μ mole と少なく proline, glycine が腸管の方に豊富だつた事が目立つ相 違であった. 次いでアニサキス全虫体については加水分 解された虫体より18種のアミノ酸が検出されたが、この うち proline, lysine, alanine, glycine が多く, 更に回 虫に比して tryptophane は trace だつたが, arginine, histidine は回虫体腔液の3倍の分析値を示した事は興

味深い点である. 更にアニサキス幼虫体ならびにブタ回 虫体と Hymenolepis diminuta 及び larval tapeworm (Taenia crassiceps) とにおけるアミノ酸構成を比較し てみる.

Hymenolepis diminuta のアミノ酸は Goodchild & wells (1957) によると全虫体を 48 時間加水分解して次の 様なアミノ酸を検出している.lysine, glycine, alanine, histidine, phenylalanine, aspartic acid, serine, cystine, cystein, tyrosine, valine, leucine-isoleucine, tryptophane, proline, hydroxyproline を証明し, glutamic acid, methionine, arginine, threonine は認めら れなかつたと報告している. 次いで Taenia crassiceps に関しては Tayler (1962) が遊離と加水分解 された虫 体のアミノ酸について実験したが、 それによると alanine, arginine, aspartic acid, cystein, glycine, glutamic acid, lysine, leucine, isoleucine, phenylalanine, threonine, proline, serine, valine, methionine, tyrosine (?), ornithine (?), tauline (?) 等を証明し, 遊離には上記アミノ酸のうち arginine, tryptophane, threonine, tyrosine, ornithine, tauline は認められな かつたと報告している. アニサキス幼虫体ならびにブタ 回虫体のアミノ酸構成は Hymenolepis diminuta, Taenia crassiceps とも定性的には大体同様の結果が得られ た. ただし今回の実験では ornithine, tauline 等は証明 されなかつた. 又アニサキス幼虫体の遊離アミノ酸は今 回の方法では充分証明出来なく,恐らくもう少し多くの 虫体を使用したら充分の結果が得られると思う. 回虫体 の遊離アミノ酸についての文献はあるが、完全に遊離の アミノ酸を抽出する事は非常に困難である. この様な状 態での定量値の比較には疑問があるので、参考の程度に とどめるべきである. 又加水分解されたブタ回虫各組織 アニサキス幼虫体のアミノ酸分析に於ても加水分解速度 ないし時間により若干の相違は出て来る. 加水分解時間 とともに増加するものと減少するものとがあり、今回の 実験に於ては、一連に22時間加水分解を行なつて比較検 討した. 第1報で述べた様に人の必須アミノ酸である leucine, isolecuine, lysine, phenylalanine, threonine, tryptophane, valine と前回検出できなかつた methionine がブタ回虫各組織及びアニサキスに認められたが, これらの線虫においては更に多くのアミノ酸が生体内で 合成されず,不可欠アミノ酸とされると思われる.

結 語

著者はブタ回虫体腔液と各組織及びアニサキス幼虫体のアミノ酸構成を薄層クロマトグラフイー及びアミノ酸 自動分析器を用い調べた.

- 1. ブタ回虫各組織及びアニサキスの加水分解物より 共に18種のアミノ酸即ち alanine, arginine, aspartic acid, cystine, glycine, glutamic acid, histidine, isoleucine, leucine, lysine, methionine, phenylalanine, proline, threonine, tryptophane, tyrosine, serine, valine を検出した. このうち卵巣の histidine とアニ サキス幼虫体の tryptophane は trace だつた.
- 2. 遊離アミノ酸は体腔液より18種, 角皮よりは arginine, aspartic acid, cystine を除く15種を、卵巣からは18種, 筋肉からは methionine を除く17種, 消化管より cystine を除く17種のアミノ酸が検出された. アニサキス幼虫体からは充分な分析が出来なかつた.
- 3. 加水分解物 において proline, alanine, glutamic acid, glycine はブタ 回虫各組織及び アニサキスに共に 豊富で,塩基性アミノ酸即ち tryptophane(筋肉を除く) lysine, histidine, arginine と cystine は最も少ない方のアミノ酸だつた. valine, methionine, isoleucine, leucine, tyrosine, phenylalanine 等はブタ回虫各組織 ならびにアニサキスに於て大体同様の分析値を示した.
- 4. 遊離アミノ酸について, lysine がどの組織に於ても豊富で, この他 alanine が多く, tryptophane, histidine, arginine, cystine が最も少なかつた.

引用文献

- Bird, A. F. (1957): Chemical composition of the Nemotode cuticle. Observation individual layers and extracts from these layers in Ascaris lumbricoides cuticle. Exptl. Parasitol., 6, 383-403.
- Flury, F. (1912): Zur Chemie und Toxikologie der Ascariden. Arch. Exptl. Pathol. Pharmakol., 67, 275-392.
- [7] 3. Goodchild, C. G. and Wells, O. C. (1957): Amino acids in larval and adult Tapeworms (Hymenolepis diminuta) and in the tissues of their rat and beetle hosts. Exptl. Parasi-

- tol., 6, 575-585.
- Hackman, R. H. (1953): Chemistry of insect cuticle. The water soluble proteins. J. Biochem., 54, 362-367.
- Jaskoski, B. J. (1962): Paper chromatography of some fraction of Ascaris suum eggs. Exptl. Parasitol., 12, 168-175.
- 梶原誠一・橋本典秋(1952): 回虫体腔液の paperchromatography. Medicine and Biology, 25, 108-110.
- 松岡弘(1960):回虫虫体の蛋白分画に関する研究,熊本医会誌,
- Moore, S. and Stein, W. H. (1951): Chromatography of amino acids on starch columns. Solvent mixtures for the fractionation of protein hydrolysates. J. Biol. Chem. 192, 53-77.
- 奥野嘉也(1968): ブタ回虫及びアニサキスのアミノ酸について、I. 薄層クロマトグラフィー法による同定。寄生虫誌、17, 199-207.
- Pollak, J. K. and Fairbairn, D. (1955): The metabolism of Ascaris lumbricoides ovaries. Can. J. Biochem. Physiol., 33, 297-306.
- Rogers, W. R. (1955): Amino acid and peptides excreted by Nematode parasites. Exptl. Parasitol., 4, 21-28.
- Savel, J. (1955): Etudes sur la constitution et le métabolisme protéiques d'Ascaris lumbricoides Linné, 1758. Partl. Rev. Pathol. comparée et hyg. géd. 55, 52-121.
- Salmenkova, E. A. (1962): Free amino acid in cavity fluid of Ascaris suum and changes in their composition under conditions of artificial culture in protein-free synthetic medium. Med. Parazitol, Parazitarn., 31, 664-668.
- Taylor, A. E. R. (1964): Studies on the in vitro culture and biochemistry of larval tapeworms (*Taenia crassiceps*), in First International Congress of Parasitology, Rome. [Abstract,] in press.
- 15. 若林一夫(1941):回虫並に其の飼育液のアミノ酸に就て、慶応医学,21,559-566.
- Watson, M. R. and Silvester, N. R. (1958): Studies of invertebrate collagen preparations.
 J. Biochem., 71, 578-584.
- 吉沢利雄(1954):回虫飼育液のペーパークロマトグラフィー、寄生虫誌,3,228-232.

Abstract

AMINO ACIDS IN ASCARIS SUUM AND ANISAKIS SP. LARVA. ANALYSIS BY THIN LAYER CHROMATOGRAPHY AND AMINO ACID AUTOANALYZER

YOSHIYA OKUNO

(Department of Parasitology, School of Medicine, Gifu University, Gifu, Japan)

Protein hydrolyzate and free amino acid from various tissues of *Ascaris lumbricoides* suum and *Anisakis* sp. *larva* were analyzed by the thin layer chromatography and amino acid autoanalyzer.

1. Eighteen amino acids found in *Ascaris* tissues and *Anisakis* after hydrolysis were as follows; alanine, arginine, aspartic acid, cystine, glycine, glutamic acid, histidine, isoleucine, leucine, lysine, methionine, phenylalanine, proline, threonine, tyrosine, tryptophane, serine and valine.

Histidine in Ascaris ovary and tryptophane in Ascaris were present in amounts representing less than 0.1μ mole.

- 2. Eighteen free amino acids were found in *Ascaris* hemolymph and overy; 15 in cuticle (except for arginine, aspartic acid, and cystine), 17 in muscle (except for methionine), and 17 in digestive organ (except for cystine), respectively. In addition, free amino acid in *Anisakis* could not be sufficiently analyzed by the similar method.
- 3. Hydrolyzates of Ascaris suum and Anisakis larva contained proline, alanine, glycine, and glutamic acid aboundantly. Tryptophane (except in muscle), lysine, histidine, arginine and cystine were extremly small amounts.

Quantatively, the following 6 amino acids, valine, methionine, isoleucine, leucine, tyrosine and phenylalanine in Ascaris suum and Anisakis were accounted middle analytical amount.

4. Among the free amino acids, lysine was found most aboundant in each tissues of *Ascaris* and alanine was also large amount. On the other hand, tryptophane, histidine, arginine and cystine were exceedingly small amount.