NADPH 依存性高親和性細胞質甲状腺ホルモン 結合蛋白(CTBP)のラットにおける 組織分布と成長に伴うその変化: 中枢神経系発達における CTBP の関与

鈴木 悟 信州大学医学部老年医学教室 (指導:山田 隆司教授)

Localization and Ontogenesis of NADPH-dependent High Affinity Cytosolic 3, 5, 3'-Triiodo-L-Thyronine-Binding Protein (CTBP) in Rats: Possible Role of CTBP in the Development of the Central Nervous System

Satoru SUZUKI

Department of Geriatrics, Endocrinology and Metabolism, Shinshu University School of Medicine (Director : Prof. Takashi YAMADA)

It is well known that the development of several tissues is dependent on thyroid hormone. Especially, the thyroid-hormone-dependent growth of the central nervous system is believed to take place before birth. However, the precise mechanism of the hormone-dependent growth is uncertain.

Studies were undertaken to determine the concentration of the high affinity NADPH-dependent cytosolic 3, 5, 3'-triiodo-L-thyronine (T₃)-binding protein (CTBP) in various tissues in adult and developing rats. The affinity constant (K_a) and maximal binding capacity (MBC) for T₃ binding were calculated from the data obtained by Scatchard analysis. There were no significant differences in the K_a among various tissues. The MBC differed among tissues in adult rats, and was highest in kidney. When the levels of MBC were expressed by moles/DNA concentration, the order was as follows; kidney>heart≥cerebrum≥liver>>testis>cerebellum>spleen. CTBP was not detected before birth in liver, heart and spleen, but appeared 4 days after birth, and gradually increased until 6 weeks. The CTBP in kidney was also not detected before birth, but was observed at the time of birth, and gradually increased until 3 weeks. In contrast, CTBP was detected 5 days before birth, and increased temporarily around the time of birth, in cerebrum and cerebellum. The MBC in cerebrum, but not in cerebellum, began to increase again 2 weeks after birth. These results suggest that the target tissues of thyroid hormone are enriched with CTBP, and it was postulated that the CTBP plays an important role in the regulation of thyroid-hormone-dependent development of the central nervous system. *Shinshu Med. J.*, 39 : 573-585, 1991

(Received for publication April 19, 1991)

鈴木 悟

Key words : 3, 5, 3'-triiodo-L-thyronine (T_3), NADPH-dependent 3, 5, 3'-triiodo-L-thyronine binding protein (CTBP), ontogenesis of CTBP, tissue localization of the CTBP, development of the central nervous system

3, 5, 3'-トリヨード-L-サイロニン (T₃), NADPH-依存性 T₃結合蛋白 (CTBP), CTBP の発生, CTBP の組織分布, 中枢神経系の発達

I 緒 言

甲状腺ホルモンは細胞増殖、エネルギー代謝など細 胞の持つ多くの機能に関与するのみならず、細胞の分 化,特に胎生期から新生児期にかけての成長発達の維 持に大きくかかわっている1)-3)。細胞におけるこのホ ルモンの作用はステロイドホルモンと同様、細胞核に 存在する受容体を介して特異的な遺伝子の転写を開始 することによって発現されることが知られている()-6)。 甲状腺ホルモンにはトリヨードサイロニン (3.5.3)triiodo-L-thyronine (T_3)) とサイロキシン (Lthyroxine (T₄))の2種類が存在する。T₄の核受容体 に対する親和性はT3のそれの約10分の1と低い78%。 甲状腺ホルモンの血中主成分は Taであり、この Taは 細胞に取り込まれた後,ミクロゾーム分画に存在する 脱ヨード酵素によりT3となる。このT3の核受容体へ の細胞内輸送機構は、核受容体の構造、機能の解明が 急速に進んでいるにもかかわらず、長い間不詳であっ た。

1989年ラット腎より細胞質甲状腺ホルモン結合蛋白 (Cytosolic T₃ Binding Protein; CTBP) が発見さ れた⁹。この蛋白は分子量58,000, 沈降定数4.7S のほ ほ球形の蛋白である。NADPH25 μ M以上存在下で T₃結合の最大活性をもつ。この蛋白1分子にほぼ1分 子のT₃が結合し,その親和定数は2.43×10⁹M⁻¹と核 受容体のそれとほぼ同じ値を示す⁹⁾⁻¹³⁾。

今回は、この蛋白の組織分布、および各組織の胎生 期からの発達に伴う変化を Scatchard 解析から得られ た T_3 に対する親和定数(K_a)と最大結合容量 (MBC)をもとに分析し、CTBPの機能的多様性に ついて考察を行った。

II 方法および材料

A 研究材料

[¹²⁵I]T₃ (3,300µCi/µg) は New England Nuclear (Boston MA, USA) より入手した。非放射性 T₃およ び NADPH は Sigma Chemical Co. (St. Louis Mo, USA) のものを使用した。活性炭 (Derco G-60) は Sargent-Welch Scientific Co. (Skokie, IL, USA) よ り, デキストラン T-70, Sephadex G-50は Pharmacia Fine Chemical Inc. (Piscataway NJ, USA) より入手 した。

B 実験動物

CTBP の組織分布については、Wistar 系雄ラット (150~160g; 生後 7~9週)(静岡実験動物)を使用 した。発生および成長過程における CTBP の変化に ついては Wistar 系ラット胎児(出生5日前より)お よび出生後 8 週までの幼若雌雄ラットを使用した。出 生5日以前の各組織は CTBP の調製には不十分な重 量であり、本研究の対象にはならなかった。

C 細胞質 T₃結合蛋白の調整

各ラットは細胞質の調製4時間前より絶食とした。 断頭で屠殺後,腹大動脈を切開,瀉血した後,大脳, 小脳,心臓,肝臓,脾臓,腎臓,精巣を摘出した。各 組織の重量を測定後,冷却,細切し,5倍容量の2 mM EGTAを含む0.32Mショ糖中でPotter-Elvehjem型ホモジナイザーでホモジナイズした。ホ モジネートを27,000×g20分間(4°C)遠心後,その 上清を,さらに105,000×gで2時間(4°C)遠心し た。内因性T₃, NADP, NADPHを除くため最終濃度 が10%(w/v)になるように活性炭を加え4°Cで30分 間攪拌した。その後,27,000×g30分間遠心して,そ の上清を回収し,非活性型T₃結合蛋白画分として使 用した。この活性炭処理により内因性T₃とNADPH の99%が細胞質分画より除去できた⁹。

D 細胞質 T₃結合の測定

シリコン処理したプラスチックチューブを使用して T₃結合活性の測定を行った。非特異的結合は 10^{-6} M の非放射性 T₃の存在下での蛋白結合 [126 I]T₃を測定 することによって得た。特異的結合は、非放射性 T₃ を加えない時に得られた蛋白結合放射活性より、非特 異的結合としての放射活性を差し引くことによって計 CTBP の組織分布と発生



Fig. 1 [¹²⁸] T₃ binding to charcoal-treated cytosol in various tissues of rat

 $[^{125}]$ T₃ binding to charcoal-treated cytosol was measured in the absence (left panels) or presence (right panels) of 25 μ M NADPH. Charcoal-treated cytosol was prepared from cerebrum (-●-), cerebellum (-▲-), heart (-■-), liver (-□-), kidney (-△ -), testis (-×-) and spleen (-O-) in adult rats. The cytosol obtained from each tissue was treated with charcoal as described, and diluted as indicated in figures. Abscissa represents reciprocal to times of dilution. Each value indicates the mean \pm SD of four determinations of specific [125I] T₃ binding.



Fig. 2 Scatchard plots of NADPH-dependent $[125I]T_3$ binding to charcoal-treated cytosol prepared from various tissues in rat

Data obtained from the competition-inhibition curve plotted were replotted by the method of Scatchard (14). These curves were analyzed according to a two-site model of receptor binding. The values of K_a and mad maximal binding capacity in each high affinity component are presented. Numbers in parentheses indicate times of dilutions of cytosol of each original tissue.

算した。各組織の細胞質を5~2,000倍に希釈しそれ デれへの NADPH 依存性 [¹²⁵I]T₃特異的結合を求め, 直線関係の得られる濃度の細胞質を用いて Scatchard 解析を行った¹⁴⁾。Scatchard 解析を行うための T₃結 合実験は以下の方法で行った。方法は文献9)によっ た。50µ1の検体に NADPH 25µ1 (最終濃度50µM), 約 1×10⁵ cpm (6.3×10⁻¹²moles) の [¹²⁵I]T₃ 20 μ I を加え,非放射性 T₃(25µl)(10⁻¹⁰~10⁻⁶M)存在下 で0℃、30分間インキュベーションした。その後, デ キストラン活性炭法を用いて蛋白結合 Tsと遊離ホル モンを分離し、それぞれの放射活性を測定した。デキ ストラン活性炭法はデキストラン T-701% (w/v), 活性炭2% (w/v) をインキュベーションメディウム に加える前に0°Cに冷却したもの40µlを使用した。こ のデキストラン活性炭法は細胞質非存在下で10⁻⁴M の 非放射性 T₃存在下でも加えた [¹²⁵I] T₃の99.5%が活 性炭に吸収された。放射活性の測定はシンチレーショ ンスペクトロメーター (Packard Instrument Co., Downers Grove, IL, USA) を使用した。各組織, 各 発達段階における組織の CTBP の最大結合容量と親 和性は Scatchard 解析を用い一次回帰直線より算出し た15)。2群間の比較は、一元配置分散分析法を用い、 それぞれР値が0.05以下を統計的に有意差があると推 定した。

E その他の方法

蛋白濃度は Lowry ら¹⁸⁾の方法を用いて測定し,標 準蛋白として牛血清アルブミンを用いた。DNA 量の 測定は,Burton¹⁷⁾の方法を用い,標準 DNA として牛 胸線 DNA を用いた。

Ⅲ 結 果

A 活性炭処理細胞質分画における NADPH 依存性 高親和性甲状腺ホルモン結合蛋白の親和性

それぞれの組織でNADPH依存性 [¹²⁵I]T₃結合の 存在が確認された。このNADPH依存性 [¹²⁵I]T₃結 合活性は、細胞質の希釈倍率を高くすると、どの組織 でも倍率と平行した比例関係が成立した。しかし、希 釈倍率が低いと希釈倍率と結合活性の間の比例関係は 認められず Bound/Total (%) で約70~80%で最大 値を示した (Fig.1)。すなわち低希釈領域では加えた ホルモン量に対し、過剰のCTBP が存在することを 疑わせた。

このため比例関係の成立する希釈倍率で希釈した各 組織での NADPH 依存性 T₃結合について Scatchard Table 1 Affinity constants for T_3 binding in the NADPH-dependent high affinity cytosolic T_3 binding protein in various tissues in adult rats

Tissues	$K_a(\times 10^9 M^{-1})$
Cerebrum	1.13 ± 0.25 (6)
Cerebellum	1.11 ± 0.23 (6)
Heart	1.13 ± 0.21 (6)
Liver	1.21 ± 0.15 (6)
Kidney	1.53 ± 0.35 (6)
Testis	1.27 ± 0.17 (5)
Spleen	0.61 ± 0.22 (4)

The affinity constants were calculated from Scatchard plots of $[^{126}I]T_3$ binding to charcoal-treated cytosol of various tissues in adult rats. Each value indicates the mean \pm SD. The number in parentheses is the number of animals studied.

解析を行った。各発達段階における T_3 結合の活性も 比例関係の成立する希釈された細胞質を用いてScatchard 解析を行った。いずれの組織でも T_3 結合は高 親和性低結合容量と低親和性高結合容量の2種類の成 分に分けることができた(Fig.2)。

各組織での高親和性 CTBP の親和定数を Table 1 に示した。成熟動物では脾臓を除いてそれぞれの組織 間で有意差を認めなかった。脾臓での NADPH 依存 性高親和性 CTBP の親和性は他の組織のそれの約 1/ 2 であった。ここでは測定値を示さないが、各発達段 階(出生 5 日前より生後 6 週まで)におけるそれぞれ の組織の NADPH 依存性 CTBP の親和性もほぼ同じ 値を示し、各発達段階間の有意差は認められなかった。

B NADPH 依存性高親和性細胞質甲状腺ホルモン 結合蛋白の組織分布

成熟ラットにおける各組織の NADPH 依存性 T₃結 合の最大結合容量を組織重量あたり (moles/g tissue) (Fig.3a) と DNA あたり (moles/ μ g DNA) (Fig.3 b) に換算した。肝臓を1とした時の各組織の最大結 合容量は組織重量あたりで、大脳0.28、小脳0.04、心 臓0.32、脾臓0.03、腎臓2.61、精巣0.15であり、また DNA あたりでは大脳1.2、小脳0.06、心臓2.05、脾 臓0.007、腎臓2.75、精巣0.16であった。DNA あた りの最大結合容量は大脳、心臓の間で有意差を認めな かった。肝では大脳、心臓より低い値が得られたが統 計的には有意差が認められなかった。また小脳、脾臓、 精巣では組織重量あたり、DNA あたりいずれでも他

No. 5, 1991



Fig. 3 Maximal binding capacity for T₃ in NADPH-dependent high affinity CTBP in various tissues

Each maximal binding capacity was determined by Scatchard analysis as described in methods and Fig. 2. The upper and lower panels show the maximal binding capacity of NADPHdependent CTBP expressed per g tissue and per μ g DNA, respectively. Each value indicates the mean±SD. Numbers in parentheses represented numbers of animals studied. Statistical significance of differences was determined by one way analysis of variance and was shown in Table 2.

Table 2 Comparison of the content of NADPH-dependent high affinity cytosolic T₃ bindingprotein among various tissues in rats

悟

Tissues			ma	oles/g tis				
	Cx	Се	Н	L	K	Т	S	
Cerebrum (Cx)	B	*	NS	*	*	NS	*	
Cerebellum (Ce)	NS		*	*	*	NS	NS	
Heart (H)	NS	*	· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·	*	*	NS	*	
Liver (L)	NS	NS	NS	•••••	*	*	*	
Kidney (K)	*	*	NS	*	•••••	*	*	
Testis (T)	NS	NS	*	NS	*	· · ·	NS	
Spleen (S)	NS	NS	*	NS	*	NS	···.	٨
	Cx	Ce	Н	L	K	T	S	· ·
Tissues	moles/µg DNA							

Statistically significant differences were determined by one way analysis of variance. Twenty one combinations between each different tissue are presented. Area A shows statistical differences between the concentrations normalized per g tissue of NADPH-dependent CTBP. Area B shows statistical differences between those normalized per μ g DNA. (Cx; cerebrum, Ce; cerebellum, H; heart, L; liver, K; kidney T; testis, S; spleen) NS; Not significantly different. *; p<0.05.

の組織に比べ結合容量は著しく低かった。各組織間の 最大結合容量の有意差検定を行った結果を Table 2に 示す。

C 脳の発達過程における NADPH 依存性 CTBP の 変化

NADPH 依存性 CTBP は胎生期にすでに存在した。

大脳では組織重量あたりの最大結合容量, DNA あた りの最大結合容量ともに,出生前後で一過性に上昇す るが,その後急激に減少し,生後2週間で最低値とな りその後緩徐に上昇した。このように組織重量, DNA あたりの最大結合容量はそれぞれ成熟期と出生 前後で高値を示した。一方小脳ではT₃結合活性は大

信州医誌 Vol. 39

578





Each datum was obtained from Scatchard plot of $[125I]T_3$ binding to the charcoal-treated cytosol in whole brain $(\neg \bigtriangledown \neg)$, cerebrum $(\neg \textcircled{\odot} \neg)$ and cerebellum $(\neg \bigtriangleup \neg)$. The upper and lower panels show the changes in the maximal binding capacity of NADPH-dependent CTBP expressed per g tissue and per μg DNA, respectively. For comparison, changes in concentration of NADPH-dependent CTBP in liver $(\neg \boxdot)$ are also illustrated in the lower panel. The error bars indicate the standard deviations of the data determined for triplicate or quadricate determinations. Statistical significance of differences were determined by one way analysis of variance. Each value indicates the mean \pm SD.

鈴木 悟





Data were obtained from Scatchard plots of $[^{125}I]T_3$ binding to the charcoaltreated cytosol in heart (- \blacksquare -), liver (- \Box -), kidney (- \triangle -) and testis (-×-). The upper and lower panels show the changes in the maximal binding capacity of NADPHdependent CTBP expressed per g tissue and per μ g DNA, respectively. The error bars indicate the standard deviations of the data defermined for triplicate determinations.

脳に比べ低かったが組織重量あたりの最大結合容量の 変化は大脳のそれと同じであった。小脳では胎生期の DNA 量が出生後に比し低いため(Table 3), 全経過 を通して DNA あたりの最大結合容量は胎生期にのみ 最高値を示し,大脳でみられた2峰性は観察されなか った。脳全体(大脳,小脳を含めて)を用いて測定し

た最大結合容量の変化も出生前後で一過性の上昇を示した(Fig.4)。

D 肝,心,腎,精巣の発達過程における NADPH 依存性 CTBP の変化

肝ではNADPH 依存性 CTBP は胎生期には認めら れず、出生後4日目ではじめて測定可能となった。組

Tissues	DNA (mg/g tissue)										
						age (days)				
	-5 (2)	-3(4)	-1(4)	0 (5)	1 (5)	2 (5)	3 (5)	6 (5)	21 (5)	28 (5)	adult (6)
Whole brain	9.1			1.5			1.8	2.8			
Cerebrum	2.0	1.8	1.7	1.9	1.6	1.5	1.3	1.4	1.2	1.1	0.39 ± 0.20
Cerebellum		0.3	0.9	1.0	1.1	1.4	1.5	1.2	3.2	2.8	1.81 ± 0.43
Heart					0.4			0.4	1.9	1.5	0.40 ± 0.18
Live	9.3			5.1		3.3		1.7	3.2	2.4	2.40 ± 0.15
Kidney		7,6	5.5						4.3	4.4	2.40 ± 1.03
Testis									7.7	4.7	2.16 ± 0.21
Spleen											10.95 ± 0.33

Table 3 DNA contents of various tissues in adult and developing rats

DNA in the homogenate of tissues were measured by the method of Burton (15). Values in adult rats (6 animals) are expressed as mean \pm SD, and values in developing rats are mean of 2 to 5 animals. The number in parentheses indicates the number of animals studied.

Tissues				Weigh	t (g)				
	age (days)								
	-3	-1	+2	+5	+21	+28	adult		
Cerebrum	0.11	0.12	0.18	0.28	1.06	1.11	1.16 ± 0.13		
Cerebellum	0.05	0.09	0.09	0.11	0.23	0.37	0.34 ± 0.04		
Heart	0.02	0.03	0.04	0.04	0.24	0.35	0.57 ± 0.03		
Liver	0.18	0.25	0.27	0.25	1.77	3.66	4.74 ± 0.76		
Kidneys	0.02	0.04	0.06	0.09	0.55	0.79	1.16 ± 0.14		
Testis					0.33	0.87	1.26 ± 0.25		
Spleen							0.37 ± 0.07		

Table 4 Weight of various tissues in adult and developing rats

Values in adult animals are expressed as mean \pm SD, and values in developing rats are mean of 2 to 5 animals.

織重量あたり, DNA あたりの最大結合容量は、とも に以後徐々に上昇し6週目で成熟ラットのそれとなっ た。心, 腎においても組織重量あたり, DNA あたり の最大結合容量の変化は肝臓における変化と類似した。 しかし腎では微量の T₃結合活性が胎生末期に認めら れ, また成熟ラットの最大結合容量に至るまでの時間 は出生後3週目と肝, 心に比し短かった。精巣では出 生前の変化は検索し得なかったが生後より結合活性が 認められた。しかし, 生後3週から8週にかけて DNA あたりの最大結合容量は他の組織のそれが上昇 する中で唯一減少傾向にあった(Fig.5)。

E 各組織の個体の成長に伴う DNA 量の変化

成熟ラットの各組織の単位重量あたりの DNA 量は 脾臓が最も高く,以下腎臓,肝臓,精巣,小脳と続い た。大脳, 心臓は, 腎臓, 肝臓の約1/6の量であっ た(Table 3)。発達過程における各組織の単位重量 あたりの DNA 量は胎生期では成熟期のそれと比べて どの臓器でも高く, 成長にしたがって減少する傾向が 認められた(Table 3)。

各組織の重量は個体の成長とともに増加したが大脳, 小脳は生後約1ヵ月でほぼ成熟ラットの重量になりそ の後の増加はみられなかった(Table 4)。

Ⅳ考 察

細胞質に甲状腺ホルモンを結合する蛋白が存在する ことは以前より報告されており、その構造あるいは酵 素活性などから Pyruvate kinase (EC 2. 7. 1. 40) $(M_2)^{18}$, L-thyroxine 5'-deiodinase¹⁹⁾などと類似して

No. 5, 1991

悟

いることが報告されていた。しかし、これらとはまっ たく異なった NADPH 依存性細胞質甲状腺ホルモン 結合蛋白 (NADPH-dependent CTBP) が発見され た⁹⁾。各組織で NADPH 依存性 CTBP は、少なくと も2種類の型に分けることができた。すなわちTaに 対する高親和性と低親和性の2つの成分である。Scatchard 分析上,低親和性成分が高親和性成分に影響を 与えていることは確かであるが、それぞれの検体で低 親和性成分は少なく、また組織間でこの成分の親和性 はほぼ同じであるため、この成分を無視して高親和性 結合の親和性、最大結合容量を算出した。本研究での 高親和性 CTBP の親和性が精製 CTBP の親和性¹⁰よ りも低いのはこのためであると考えられる。脾臓の NADPH 依存性 T₃結合は negative cooperativity を 示したが、これは総結合活性が低く、かつ高親和性成 分に対する低親和性成分の比率が高いためと思われた。 この場合も低親和性成分を無視して高親和性成分の親 和性を算出したため必ずしも得られた親和性が正しい ものとは言えない。しかし、比較のためにこれを提示 した。

高親和性 CTBP の T₃に対する親和性が、核受容体 の親和性のとほぼ同じ値を示すことは、この蛋白が甲 状腺ホルモンの作用に調節的な役割を担っていること の1つの裏づけといえる。この高親和性蛋白の親和性 は各組織間で有意差が認められず、またそれぞれの組 織での、各成長期に伴う変化も認められなかった。核 受容体のT₃に対する親和性も、各組織、各成長期で 変化を認めない²⁰⁾。しかしながら、T₃に対する親和性 が一定であっても、核受容体をコードする遺伝子はク ロモゾーム17と3に局在し、これに伴ってそれぞれ異 なる2種類の型 α²¹⁾, β²²⁾が存在する。さらに, それ ぞれの発現は組織別にまた成長期により異なるとされ ている²³⁾。このような報告に基づいて推測すると, CTBP にも遺伝子レベルでの多様性が存在する可能 性がある。すなわち NADPH 依存性 CTBP の遺伝子 発現が組織、年齢によって異なる可能性があると考え られる。しかし、詳細は不明である。

成熟ラットの甲状腺ホルモン核受容体の DNA あた りの最大結合容量は、組織によって異なり、下垂体が 最も高く、肝臓、腎臓、心臓、脳とつづき脾臓、精巣 ではほとんど認められない²⁴⁾²⁵⁾。最近の報告では、腎 臓の最大結合容量は大脳、心臓のそれより低いとされ ているが、脾臓、精巣の最大結合容量は少ないとされ ている²³⁾。NADPH 依存性高親和性 CTBP の DNA あたりの最大結合容量は腎臓で高く,以下心臓,大脳, 肝臓とつづくが,これら3組織間での最大結合容量に 有意差を認めていない。これに対し小脳,精巣,脾臓 では著しく低い。この結果は核受容体の DNA あたり の最大結合容量の組織分布と同様,甲状腺ホルモンが 作用するとされている組織²⁶⁰に,特異的に高い結合容 量が存在することを示していると思われる。したがっ て,核受容体のみならず CTBP も甲状腺ホルモンの 働きに直接関与している可能性を示唆する。一方,核 受容体と違い NADPH 依存性 CTBP は腎臓,心臓と いったエネルギー代謝の盛んな組織に特に多く, CTBP が甲状腺ホルモンの熱産生作用にも関与して いる可能性があると考えられた。しかしこの点につい ては未だ不明である。

新生児に発症する原発性甲状腺機能低下症(クレチ ン症)のおもな臨床症状の1つは精神発達の非可逆的 な遅延である。甲状腺ホルモンが中枢神経系の発達に 深く関与していることは、古くから知られており、数 多くの研究が成されてきた27)28)。クレチン症は出生直 後での甲状腺ホルモン不足が発症の原因と考えられて いる。甲状腺ホルモン核受容体の面からは、ラット大 脳,小脳20), ラット肝29), ヒト脳, 肺30), ラット肺31) の成長に伴う変化が報告されている。ラット脳では DNA あたりの最大結合容量は出生約8日前に出現し、 出生2日前には成熟期とほぼ同量が存在し、生後2日 から6日で一過性に約2倍に増え、以後徐々に減少す る。この一過性の受容体の上昇が中枢神経系の発達に 関与すると考えられている20)。一方,肝臓では出生約 5日前より出現し、一過性の上昇を示さずに成熟期ま で徐々に増加する29)。

Geel³²は小脳では細胞分化の進む生後間もない頃に は細胞質甲状腺ホルモン結合蛋白の最大結合容量はほ とんど変化しないが、親和性は徐々に低下し、肝臓で は親和性はさほど変化しないが、最大結合容量は発育 とともに上昇すると報告している。しかしながら彼の 示した細胞質甲状腺ホルモン結合蛋白は、親和定数が 0.88~6.40×10⁷M⁻¹と低く、生理的意味はないと考 えられ、この組織間の細胞質甲状腺ホルモン結合蛋白 の性状の変化に生理的な意味づけは不可能であると考 えられる。

NADPH 依存性 CTBP の成長に伴う変化は、核受 容体のそれに類似している。すなわち、DNA あたり の最大結合容量は中枢神経系では出生5日前から成熟 ラットの30%以上にあり、中枢神経系の発達が著しい 出生前後で一時的に増加する。これに対し肝臓での成 長に伴う変化は出生時には測定限界以下であったが 徐々に増加し,成熟期の最大結合容量に近づく。腎臓, 心臓での最大結合容量の変化もほぼ肝臓と同じ傾向を 示した。これらのことから核受容体と同様,CTBP も中枢神経系の発達に深くかかわっていることが推測 されたが,大脳,小脳におけるCTBPの一時的増加 の時期が核受容体のそれよりも早いことは、中枢神経 系発達における核受容体とは異なったCTBPの特異 的役割が存在することを示すと考えられる。

甲状腺ホルモンの作用は、おもに細胞内核受容体と ホルモンが結合し,遺伝子発現が促進されることによ り現れる。したがって、核受容体に実際に占める T₃ の量は、甲状腺ホルモン作用の強さを表す1つの目安 と考えられる。正常ラットにおいて各組織間で核受容 体の30~50%はT₃と結合した形で存在することが知 られている²⁴⁾。一方、細胞質のT₃含量³³⁾から算出す ると存在する T₃が1:1で CTBP にすべて結合する と仮定した場合、CTBP の量に対する CTBP-Ta結合 型の量の占める割合は平均約5.4%ときわめて低く、 生理的条件下では、細胞質に存在する Taのほとんど が結合型として存在すると考えられる。このことは、 ホルモン結合蛋白としての核受容体の多くの分子がホ ルモンに占有されていることから考えると、NADPH 依存性 CTBP の生理的な意味はやや異質なものであ ることを示している。

核受容体は NADPH などのビリジンヌクレオチド でそのホルモン活性は影響されない。したがって NADPH 依存性 CTBP と核受容体とは異なるものと 推測される。NADPH 依存性 CTBP は dithiotheitol 存在下で NADP によっても活性化される。これら2 種類の CTBP の活性型は異なった作用を有すると推 測されている。すなわち NADPH 依存性に活性化さ れた CTBP は細胞内 T₃の濃度の維持に関与し、 NADP 依存性に活性化された CTBP は、T₃の核への 輸送蛋白として作用すると考えられている³⁴⁾。このた め NADPH 依存性高親和性 CTBP の量は細胞内 T₃ 濃度の維持のみではなく核受容体への T₃の輸送をも 促進すると考えられる³⁴⁾。本研究では NADP 活性型 については観察し得なかったが、核への T₃の作用を 検討する上では今後詳細な研究が必要であろう。

中枢神経系発達における甲状腺ホルモンの作用はき わめて重要である。CTBP 依存性の中枢神経系の特 異的発達が存在する可能性が示されたが、不明な部分 がまだ多い。CTBP の機能などを含めて今後詳細な 検討が必要であろう。

Ⅴ 結 語

NADPH 依存性高親和性 CTBP の組織分布,各組 織の成長過程における変化は、ほぼ甲状腺ホルモン核 受容体のそれと類似していた。しかし、核受容体のそ れらに比べ成熟ラットでは腎,心で最大結合容量が高 く,また出生前後で一過性に中枢神経系で高くなって いた。これらのことより NADPH 依存性高親和性 CTBP は甲状腺ホルモンの作用する標的組織に多く, 特に中枢神経系では、この発達に関与するホルモンの 作用出現時に上昇していることが示された。以上 NADPH 依存性高親和性 CTBP には、組織特異的な 量、また個体の発生過程により最大結合容量が変化す ることなどの多様性が存在する可能性が示された。

本稿の要旨は平成3年6月,第64回日本内分泌学会 総会で発表した。

稿を終えるにあたり,御指導と御校閲を賜った恩師, 山田隆司教授ならびに橋爪潔志講師に深く謝意を表し ます。

文

 Schwartz, H. L.: Effect of thyroid hormone on growth and development. In: Oppenheimer, J. H. and Samuels, H. H. (eds.), Molecular basis of thyroid hormone action, pp. 413-444, Academic Press, New York, 1983

献

- Galton, V. A.: Thyroid hormone action in amphibian metamorphosis. In: Oppenheimer, J. H. and Samuels, H. H. (eds.), Molecular basis of thyroid hormone action, pp. 445-484, Academic Press, New York, 1983
- Guernsey, D. L. and Edelman, I. S.: Regulation of thermogenesis by thyroid hormones. In: Oppenheimer, J. H. and Samuels, H. H. (eds.), Molecular basis of thyroid hormone action, pp. 293–324, Academic Press, New York, 1983

No. 5, 1991

- Surks, M. I., Koerner, D., Dillmann, W. and Oppenheimer, J. H.: Limited capacity binding sites for L-triiodothyronine in rat liver nuclei: Localization to the chromatin and partial characterization of the L-triiodothyronine-chromatin complex. J Biol Chem, 248: 7066-7072, 1973
- Samuels, H. H. and Tsai, J. S.: Thyroid hormone action in cell culture: Demonstration of nuclear receptors in intact cells and isolated nuclei. Proc Natl Acad Sci USA, 70: 3488-3492, 1973
- DeGroot, L. J. and Toressani, L.: Triiodothyronine binding to isolated liver cell nuclei. Endocrinology, 96: 357-369, 1975
- 7) Apriletti, J. W., Eberhardt, N. L., Latham, K. R. and Baxter, J. D. : Affinity chromatography of thyroid hormone receptors. J Biol Chem, 256 : 12094-12101, 1981
- 8) Bolger, M. B. and Jorgensen, E. C.: Molecular interactions between thyroid hormone analogues and the rat liver nuclear receptor. J Biol Chem, 255: 10271-10278, 1980
- Hashizume, K., Kobayashi, M. and Miyamoto, T.: Active and inactive forms of 3,5,3'-triiodo-L-thyronine (T3)-binding protein in rat kidney cytosol: Possible role of nicotinamide adenine dinucleotide phosphate in activation of T3 binding. Endocrinology, 119: 710-719, 1986
- 10) Hashizume, K., Miyamoto, T., Ichikawa, K., Yamauchi, K., Sakurai, A., Ohtsuka, H., Nishii, Y. and Yamada, T.: Purification and charaterization of NADPH-dependent cytosolic 3,5,3'-triiodo-L-thyronine binding protein in rat kidney. J Biol Chem, 264: 4857-4863, 1989
- 11) Hashizume, K., Miyamoto, T., Ichikawa, K., Yamauchi, K., Sakurai, A., Ohtsuka, H., Kobayashi, M., Nishii, Y. and Yamada, T.: Evidence for the presence of two active forms of cytosolic 3,5,3'-triiodo-Lthyronine (T3)-binding protein (CTBP) in rat kidney: Specialized functions of two CTBPs in intracellular T3 translocation. J Biol Chem, 269: 4864-4871, 1989
- 12) Hashizume, K., Miyamoto, T., Yamauchi, K., Ichikawa, K., Kobayashi, M., Ohtsuka, H., Sakurai, A., Suzuki, S. and Yamada, T.: Counter-regulation of nuclear 3,5,3'-triiodo-L-thyronine (T3) binding by oxidized and reduced-nicotinamide adenine dinucleotide phosphates in the presence of cytosolic T3 binding in vitro. Endocrinology, 124: 1678-1683, 1989
- 13) Hashizume, K., Miyamoto, T., Kobayashi, M., Suzuki, S., Ichikawa, K., Yamauchi, K., Ohtsuka, H. and Takeda, T.: Cytosolic 3, 5, 3'-triiodo-L-thyronine (T3) binding protein (CTBP) regulation of nuclear T3 binding : Evidence for the presence of T3-CTBP complex-binding sites in nuclei. Endocrinology, 124 : 2851-2856, 1989
- Scatchard, G.: The attractions of proteins for small molecules and ions. Ann NY Acad Sci, 51:660-672, 1949
- 15) Kahn, C. R.: Membrane receptors for peptide hormones. In: DeGroot, L. J. (ed.), Endocrinology, pp. 40
 -57, W. B. Saunders Company, Philadelphia, 1989
- 16) Lowry, O. H., Rosebrough, N. J., Farr, A. L. and Randall, R. J.: Protein measurement with the folin phenol reagent. J Biol Chem, 193: 266-275, 1951
- 17) Burton, K.: Study of the conditions and mechanism of the diphenylamine reaction for the colorimetric estimation of deoxyribonucleic acid. Biochem J, 62: 315-319, 1956
- 18) Kato, H., Fukuda, T., Parkinson, C., Mcphie, P. and Cheng, S.-H.: Cytosolic thyroid hormone-binding protein is a monomer of pyruvate kinase. Proc Natl Acad Sci USA, 86: 7861-7865, 1989
- 19) Goswami, A. and Rosenberg, I. N.: Iodothyronine 5'-deiodinase in rat kidney microsomes: Sensitivity to propylthiouracil. Endocrinology, 123: 2774-2781, 1988
- 20) Schwartz, H. L. and Oppenheimer, J. H.: Ontogenesis of 3,5,3'-triiodothyronine receptors in neonatal rat brain: Dissociation between receptor concentration and stimulation of oxygen consumption by 3,5, 3'-triiodothyronine. Endocrinology, 103: 943-948, 1978

CTBP の組織分布と発生

- 21) Sap, J., Muñoz, A., Damm, K., Goldberg, Y., Ghysdael, J., Leutz, A., Beug, H. and Vennström B.: The *c-erb-A* protein is a high-affinity receptor for thyroid hormone. Nature, 324: 635-640, 1986
- 22) Weinberger, C., Thompson, C. C., Ong, E. S., Lebo, R., Gruol, D. J. and Evans, R. M.: The *c-erb-A* gene encodes a thyroid hormone receptor. Nature, 324: 641-646, 1986
- 23) Strait, K. A., Schwartz, H. L., Perez-Castillo, A. and Oppenheimer, J. H.: Relationship of *c-erb-A* mRNA content to tissue triiodothyronine nuclear binding capacity and function in developing and adult rats. J Biol Chem, 265: 10514-10521, 1990
- 24) Oppenheimer, J. H., Schwartz, H. L. and Surks, M. I.: Tissue differences in the concentration of triiodothyronine nuclear binding sites in the rat: Liver, kidney, pituitary, heart, brain, spleen and testis. Endocrinology, 95: 897-903, 1974
- 25) Eberhardt, N. L., Valcana, T. and Timiras, P. S.: Triiodothyronine nuclear receptors: An *in vitro* comparison of the binding of triiodothyronine to nuclei of adult rat liver, cerebral hemisphere, and anterior pituitary. Endocrinology, 102: 556-561, 1978
- 26) DeGroot, L. J., Larsen, P. R., Refetoff, S. and Stanbury, J. B.: Hormone synthesis, secretion, and action. In: The thyroid and its diseases, pp. 36-117, John Willy and Sons, New York, 1984
- 27) Fisher, D. A. and Klein, A. H.: Thyroid development and disorders of thyroid function in the newborn. N Engl J Med, 304: 702-712, 1981
- 28) Miyamoto, T., Hashizume, K., Ichikawa, K., Yamauchi, K., Nishii, Y., Sakurai, A., Kobayashi, M., Ohtsuka, H. and Yamada, T.: Effect of thyroid hormone on the protein inhibitors for Ca²⁺-dependent proteinase in brain: Evidence for the induction of irreversible changes in immature rats. Endocrinology, 123: 1916-1922, 1988
- DeGroot, L. J., Robertson M. and Rue, P. A.: Triiodothyronine receptors during maturation. Endocrinology, 100: 1511-1515, 1977
- Bernal, J. and Pekonen, F.: Ontogenesis of the nuclear 3,5,3'-triiodothyronine receptor in the human fetal brain. Endocrinology, 114: 677-679, 1984
- 31) Perez-Castillo, A., Bernal, J., Ferreiro, B. and Pans, T.: The early ontogenesis of thyroid hormone receptor in the rat fetus. Endocrinology, 117: 2457-2461, 1985
- Geel, S. E.: Development-related changes of triiodothyronine binding to brain cytosol receptors. Nature, 269: 428-430, 1977
- 33) van Doorn, J., van der Heide, D. and Roelfsema, F.: Sources and quantity of 3,5,3'-triiodothyronine in several tissues of the rat. J Clin Invest, 72: 1778-1792, 1983
- 34) Hashizume, K., Suzuki, S., Ichikawa, K. and Takeda, T.: Purification of cytosolic 3,5,3'-triiodo-Lthyronine (T3)-binding protein (CTBP) which regulates nuclear T3 translocation. Biochem Biophys Res Commun, 174: 1084-1089, 1991

(3.4.19 受稿)