神経伝達物質遊離機構に対する電位依存性 Ca<sup>2+</sup> channel subtype の機能:線条体 dopamine と DOPA 遊離を指標にした検討

> 兼 子 直\* 宏\* 囧 田 元 河 田 祐 子\* Ŧ 葉 丈 司\* 野 和 扇 谷 \_\_\_\_ 朗\* 水 久\* 生 宏\* 和 田 丸\* 桐 -----H 崎 博 \_\_\_.\*

抄録:線条体 dopamine, 3,4-dihydroxyphenylalanine (DOPA) 遊離に対する 電位依存性 Ca<sup>2+</sup> channel subtype の機能を検討する目的で,線条体 dopamine, DOPA の基礎遊離, Ca<sup>2+</sup> 及び K<sup>+</sup> 依存性遊離に対する, N<sup>-</sup>, P<sup>-</sup>, Q<sup>-</sup>type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist,  $\omega$ -conotoxin GVIA (GVIA),  $\omega$ -agatoxin IVA (IVA),  $\omega$ -conotoxin MVIIC (MVIIC) の効果を *in vivo* microdialysis を用いて検討した. 線条体 dopamine, DOPA の基礎遊離, Ca<sup>2+</sup> 依存性遊離は N-type Ca<sup>2+</sup> channel により規定されており, K<sup>+</sup> 依存性 dopamine, DOPA 遊離は P/Q-type Ca<sup>2+</sup> channel により規定されていた. しかし, DOPA の基礎遊離, Ca<sup>2+</sup> 依存性遊離の N-type Ca<sup>2+</sup> channel の感受性は dopamine よりも低く, 逆に K<sup>+</sup> 依存性 DOPA 遊離の P/ Q-type Ca<sup>2+</sup> channel に対する感受性は dopamine よりも高かった. 以上の結果か ら線条体 DOPA 遊離は神経伝達物質様であり, しかも dopamine とは異なる遊離機 序を有している可能性が示唆された.

精神薬療基金研究年報 第 29 集:116~126, 1998

Key words: 3,4-Dihydroxyphenylalanine, Dopamine, Microdialysis, Voltagesensitive Ca<sup>2+</sup> channel, ω-Agatoxin IVA, ω-Conotoxin GVIA, ω -Conotoxin MVIIC.

### 緒言

神経伝達物質 dopamine の前駆物質, L-3,4-dihydroxyphenylalanine (L - DOPA) の Parkinsonism (PD), neuroleptic malignant syndrome (NMS) に対する有効性は既に報告され<sup>16)17)</sup>, 臨床的 に広く使用されている<sup>19)</sup>. この L-DOPA の臨床効果 発現機序は, L-DOPA から dopamine への代謝によ る dopamine 系機能の亢進によるものと考えられて いる<sup>19)</sup>. すなわち, L-DOPA は dopamine の前駆物 質であり, L-DOPA 自体には薬理活性がないものと 考えられてきた. しかし, 近年 dopamine receptor agonist (DRA) の PD に対する薬物療法が確立し, DRA と L-DOPA の PD に対する長期投与時の臨床 効果と, 副作用の相違性が確認され<sup>19)</sup>, しかも, 基礎 的な検討から, L-DOPA 自体が神経伝達物質様遊離

<sup>\*</sup> 弘前大学医学部神経精神医学講座; 〒 036 弘前市在府町 5

<sup>\*</sup> Department of Neuropsychiatry, School of Medicine, Hirosaki University, 5 Zaifu-cho, Hirosaki 036, Japan.

形式を有し,興奮性効果を示す可能性も知られている<sup>4)5)6)25)</sup>.

抗精神病薬 (dopamine D<sub>2</sub> receptor antagonist) が細胞外 DOPA および dopamine 濃度を増加し<sup>24)</sup>, てんかん及び感情障害に対し効果を示す carbamazepine (CBZ), zonisamide (ZNS) も同様に細胞外 DOPA 濃度を増加する<sup>8)9)13)</sup>.

神経精神疾患に用いられる薬剤が、細胞外 DOPA 濃度を増加していることから、L-DOPA が神経伝達 物質、あるいは神経伝達修飾物質の可能性があり、 しかも DOPA 系神経伝達機構が神経精神科領域にお ける疾患の病態発現機序に関与している可能性もあ る、

本報告では、L-DOPAの神経伝達物質様遊離の確 認と、神経伝達物質様遊離規定機構として注目され ている N-, P-, Q-type Ca<sup>2+</sup> channel<sup>3)18)20)21)</sup>の細 胞外 dopamine 及び DOPA 濃度に対する効果を *in vivo* microdialysis を用いて、線条体で検討した.

### 方 法

### 1. In vivo microdialysis system

体重 250-300 g の雄性 Wistar 系ラットの線条体に (A=0.2, L=3.4, V=3.0 mm from bregma), ジ エチルエーテル麻酔下で I-type 透析プローベ(0.22 mm diameter, 3.0 mm expose membrane, EICOM) を挿入した. プローベ挿入 24-36 hr 後に, 1  $\mu$ L/min の流量で透析液潅流を開始し,細胞外 dopamine 及 び DOPA を 回 収 し た. Na<sup>+</sup> (145.0 mM), K<sup>+</sup> (2.7 mM), Ca<sup>2+</sup> (1.2 mM), Mg<sup>2+</sup> (1.0 mM) を含有し, 燐酸緩衝液 (2.0 mM) 及び Tris 緩衝液 (1.1 mM) により pH 7.4 に調整した修 正リンゲル液 (MRS) を透析液として用いた<sup>1014)</sup>. 透析液は 20 min 間隔で回収し, ECD-HPLC system を用いて細胞外 dopamine, DOPA 濃度を測定 した<sup>913)</sup>.

線条体 dopamine 及び DOPA 遊離刺激には, Ca<sup>2+</sup>(3.4 mM:CMRS)及びK<sup>+</sup>(50 mM: KMRS) 含有修正リンゲル液を20 min 潅流し刺激と した.また, dopamine 合成系に対する Ca<sup>2+</sup> 及びK<sup>+</sup> の効果を検討するため, aromatic amino acid decarboxylase (AADC)阻害薬 NSD1015(1 or 10  $\mu$ M) 含有修正リンゲル液(1 NMRS, 10 NMRS), そして Ca<sup>2+</sup> を除去し内因性 Ca<sup>2+</sup> antagonist である Mg<sup>2+</sup>を40 mM 含有した(FCMRS)を作成した<sup>10)</sup>. 2. ECD-HPLC system

## HPLC system には、ポンプEP-100 (EICOM) を用いた. 電極は graphite carbon 電極 EC-100 (EICOM)を用い、過電圧は+600 mV に設定した. 分析カラムは prospher RP-18 (70 mm×4 mm,粒 子径 5 $\mu$ m, Cica-Merck)を用い、カラム温度は 25°C に設定した.移動相は 3 % メタノール、130 mg/L sodium octansulfonate, 0.1 mM EDTA-2Naを含んだ 0.2 M citrate/0.02 M sodium acetate 緩衝液 (pH 2.5)を用いた<sup>11)12</sup>.

### 3. Chemical agents

N-type Ca<sup>2+</sup> channel blocker: $\omega$ -conotoxin GVIA (GVIA), P-type Ca<sup>2+</sup> channel blocker:  $\omega$ -agatoxin IVA (IVA), Q-type Ca<sup>2+</sup> channel blocker: $\omega$ -conotoxin MVIIC (MVIIC) を, MRS, CMRS, KMRS に, それぞれ 10 pM-10  $\mu$ M 溶解し潅流した.

#### 4. Study Design

4回の測定値の平均を標準偏差で割ったものを CV 値として, CV <5% を確認後, 各種 Ca<sup>2+</sup> channel antagonist 含有修正リンゲル液潅流, あるいは各種 刺激を施行した.

実験1)線条体細胞外 dopamine 及び DOPA 濃 度基礎値に対する Ca<sup>2+</sup> channel blocker の効果. MRS 潅流を開始し, dopamine 及び DOPA の測定 値の CV <5%を確認後, GVIA (10 pM-10  $\mu$ M), IVA (10 pM - 10  $\mu$ M), MVIIC (10 pM - 10  $\mu$ M) 含有 MRS を 120 min 間潅流した.

実験 2) Ca<sup>2+</sup> 依存性線条体 dopamine 及び DOPA 遊離に対する Ca<sup>2+</sup> channel blocker の効果.

GVIA (10 pM - 10  $\mu$ M), IVA (10 pM - 10  $\mu$ M), MVIIC (10 pM - 10  $\mu$ M) 含有 MRS 潅流を 開始し, dopamine, DOPA の測定値 CV <5 % 確 認後, 同濃度の Ca<sup>2+</sup> channel blocker 含有した CMRS を 20 min 間 潅流し, 再 び 同濃度の Ca<sup>2+</sup> channel blocker 含有 MRS を潅流した.

実験 3) K<sup>+</sup> 依存性線条体 dopamine 及び DOPA 遊離に対する Ca<sup>2+</sup> channel blocker の効果.

GVIA (10 pM - 10 μM), IVA (10 pM - 10 μM), MVIIC (10 pM - 10 μM) 含有 MRS 潅流を 開始し, dopamine, DOPA の測定値 CV <5 % 確 認後, 同濃度の Ca<sup>2+</sup> channel blocker 含有した



**Fig. 1** Effects of  $Ca^{2+}$  channel antagonists on striatal basal dopamine release. The extracellular dopamine level was measured in striatal perfusate for 60 min during the pre-drug period, and for 120 min during perfusion with modified Ringer's solution containing 0 (O: control), 1 ( $\bigcirc$ ), 10 ( $\blacksquare$ ), 100 ( $\square$ ), 1000 ( $\blacktriangle$ ) and 3000 ( $\triangle$ ) nM  $Ca^{2+}$  channel antagonists. The effects of an N-type  $Ca^{2+}$  channel antagonist,  $\omega$ -conotoxin GVIA (A), a P-type  $Ca^{2+}$  channel antagonist,  $\omega$ -agatoxin IVA (B) and a Q-type  $Ca^{2+}$  channel antagonist,  $\omega$ -conotoxin MVIIC (C) on striatal basal dopamine release were examined. The ordinate indicates the mean (n=6) of estimated extracellular dopamine level (nM) and the abscissa indicates the time in minutes (min). Standard deviations were excluded for the purpose of simplicity of the figure.





KMRS を 20 min 間 潅流 し,再び 同 濃度の Ca<sup>2+</sup> channel blocker 含有 MRS を潅流した.

実験 4) Ca<sup>2+</sup>, K<sup>+</sup>の tyrosine hydroxylase 活性

に対する効果.

実験1)-3) で検討した細胞外DOPA 濃度が tyrosine hydroxylase (TH) 活性の影響を受けた結



Fig. 3 Effects of Ca<sup>2+</sup> channel antagonists on striatal Ca<sup>2+-</sup> and K<sup>+</sup>-evoked dopamine release.
Extracellular dopamine level was measured in striatal perfusate for 60 min during perfusion with 0 (●: control), 1 (○), 10 (■), 100 (□), 1000 (▲) and 3000 (△) nM of Ca<sup>2+</sup> channel antagonists contained in modified Ringer's solution (control). The high Ca<sup>2+</sup> (3.4 mM: from 0 to 20 min) and high K<sup>+</sup> (50 mM: from 180 to 200 min) containing modified Ringer's solution was perfused for 20 min specified in figures. The effects of an N-type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist, ω-conotoxin GVIA (A), a P-type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist, ω-conotoxin MVIIC (C) on striatal Ca<sup>2+-</sup> and K<sup>+</sup>-evoked dopamine release were examined. The ordinate indicates the mean (n= 6) extracellular dopamine level (% control) and the abscissa indicates the time in minutes (min). Standard deviations were excluded for the purpose of simplicity of the figure.

果であるか否を検討するために、1 NMRS あるいは 10 NMRS を用いて、AADC 活性を抑制した環境下 での細胞外 DOPA 濃度に対する FCMRS, CMRS, KMRS 潅流刺激を行った.

### 5. Ca<sup>2+</sup> channel blocker の透析膜透過率の測定

各 Ca<sup>2+</sup> channel blocker の IC<sub>50</sub> 算出のため,透 析膜から透析プローブ外への透過率を測定した.透 過率測定には,dopamine 及び serotonin の回収率 測定法<sup>15)</sup>を透過率測定用に一部改変して行った.

GVIA, IVA, MVIIC の濃度測定には UV-HPLC system を用い, ポンプ L-4000 (Yanaco), 検出器 UV-970 (Jusco) を用い 210 nm に設定した.分析 カラムは prospher RP-18 (125 mm×4 mm, 粒子 径 5  $\mu$ m, Cica-Merck)を用い, カラム温度は 25°C に設定した.移動相は 30% アセトニトリルを含んだ 0.1 M sodium chloride buffer (pH 2.4)を用いた.

### 6. 統計解析

Ca<sup>2+</sup> channel blocker の各種線条体 dopamine, DOPA 遊離に対する効果の検討には, logistic concentration-response curves を用い用量反応曲線を 作成し IC<sub>50</sub>を算出した.

### 結 果

線条体細胞外 dopamine 濃度は 51.8±6.9 fmol/ 20  $\mu$ L,回収率は 19.2±3.6% であったことから,線 条体における細胞外 dopamine の基礎濃度は 13.5± 2.2 nM と推測された.一方,線条体細胞外 DOPA 濃度は 11.4±0.7 fmol/20  $\mu$ L,回収率は 17.7±4. 8% であり,線条体細胞外 DOPA 基礎濃度は 3.2± 0.3 nM と推測された.一方 CMRS (Ca<sup>2+</sup> 3.4 mM 含有) 20 min 間 潅 流 刺 激 時 の 線 条 体 細 胞 外 dopamine 及び DOPA 濃度の増加率はそれぞれ, 172.8±20.53% 及び 145.3±11.78% であった. KMRS (K<sup>+</sup> 50 mM 含有) 20 min 間潅流刺激時の 線条体細胞外 dopamine, DOPA 濃度の増加率は, それぞれ 499.5±56.7%, 653.2±83.5% であった. 1. Ca<sup>2+</sup> channel blocker 透過率

GVIA, IVA, MVIICの透過率は1.02±0.31,



Fig. 4 Effects of Ca<sup>2+</sup> channel antagonists on striatal Ca<sup>2+-</sup> and K<sup>+</sup>-evoked DOPA release. Extracellular DOPA level was measured in striatal perfusate for 60 min during perfusion with 0 (●: control), 1 (○), 10 (■), 100 (□), 1000 (▲) and 3000 (△) nM of Ca<sup>2+</sup> channel antagonists contained in modified Ringer's solution (control), and the high Ca<sup>2+</sup> (3.4 mM : from 0 to 20 min) and high K<sup>+</sup> (50 mM : from 180 to 200 min) containing modified Ringer's was perfused for 20 min specified in figures. The effects of an N-type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist, ω-conotoxin GVIA (A), a P-type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist, ω- agatoxin IVA (B) and a Q-type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist, ω-conotoxin MVIIC (C) on striatal Ca<sup>2+-</sup> and K<sup>+</sup>-evoked DOPA release were examined. The ordinate indicates the mean (n=6) extracellular DOPA level (% control) and the abscissa indicates the time in minutes (min). Standard deviations were excluded for the purpose of simplicity of the figure.

0.68±0.29, 0.92±0.44% であった. これらの結果 から、本実験で用いた 10 pM-10 µM 濃度範囲の潅 流投与による脳実質への GVIA, IVA, MVIIC の移 行 濃度 は、それ ぞれ 1.02×10<sup>-4</sup>-102 nM, 0.68× 10<sup>-4</sup>-68 nM, 0.92×10<sup>-4</sup>-92 nM と予想された.

# 線条体 dopamine, DOPA 基礎遊離量に対する Ca<sup>2+</sup> channel blocker の効果

線条体 dopamine, DOPA 基礎遊離に対する N-, P-, Q-type Ca<sup>2+</sup> channel subtype の効果を Fig. 1, 2, 5 に示した.

GVIA は線条体 dopamine (IC<sub>50</sub>=0.48 nM), DOPA (IC<sub>50</sub>=9.55 nM) 基礎遊離を濃度依存性に 抑制した.しかし, IVA 及び MVIIC は効果が無か った.

## 3. Ca<sup>2+</sup> 依存性線条体 dopamine, DOPA 基礎 遊離量に対する Ca<sup>2+</sup> channel blocker の効果

Ca<sup>2+</sup>依存性線条体 dopamine, DOPA 遊離に対す る N-, P-, Q-type Ca<sup>2+</sup> channel subtype の効果 を Fig. 3, 4, 6 に示した. GVIA は Ca<sup>2+</sup> 依存性線条体 dopamine (IC<sub>50</sub> = 0.40 nM), DOPA (IC<sub>50</sub> = 10.51 nM) 遊離を濃度 依存性に抑制した.しかし, IVA 及び MVIIC は効 果が無かった.

### 4. K<sup>+</sup> 依存性線条体 dopamine, DOPA 基礎遊 離量に対する Ca<sup>2+</sup> channel blocker の効果

K<sup>+</sup> 依存性線条体 dopamine, DOPA 遊離に対す る N-, P-, Q-type Ca<sup>2+</sup> channel subtype の効果 を Fig. 3, 4, 7 に示した.

IVA は K<sup>+</sup> 依存性線条体 dopamine (IC<sub>50</sub>=2.65 nM), DOPA (IC<sub>50</sub>=0.15 nM) 遊離を濃度依存性 に抑制した。MVIIC も IVA 同様に K<sup>+</sup> 依存性線条 体 dopamine (IC<sub>50</sub>=12.54 nM), DOPA (IC<sub>50</sub>= 3.05 nM) 遊離を抑制した。しかし, GVIA は効果が 無かった。

5. TH 活性に対する Ca<sup>2+</sup>, K<sup>+</sup> の効果

Dopamine 合成系に対する細胞外  $Ca^{2+}$ ,  $K^+$  濃度 の効果を検討するために、dopamine 合成系の律速段 階である TH 活性に対する  $Ca^{2+}$ ,  $K^+$ の効果を検討





The ordinate indicates the basal levels of striatal dopamine  $(\bigcirc : n=48)$  and DOPA  $(\bigcirc : n=48)$  release (nM), which were determined between 100 and 120 min after addition of a Ca<sup>2+</sup> channel antagonist to the perfusion medium, and the abscissa shows the logarithmic concentration of the antagonist. The concentration-effect relationships of the Ca<sup>2+</sup> channel blockers on striatal basal dopamine and DOPA release were analyzed by logistic concentration-response curves.  $\omega$ -Conotoxin GVIA (A) decreased the basal levels of striatal dopamine as well as DOPA release, in a concentration-dependent manner (P<0. 01). The IC<sub>so</sub> values for  $\omega$ -conotoxin GVIA inhibition of the basal levels of striatal dopamine and DOPA release were 0.48 nM and 9.55 nM, respectively. Neither  $\omega$ -agatoxin IVA (B) nor  $\omega$ -conotoxin MVIIC (C) affected the basal levels of striatal dopamine or DOPA release.



Fig. 6 Inhibition of Ca<sup>2+</sup>-evoked striatal dopamine and DOPA release by  $\omega$ -conotoxin GVIA,  $\omega$ -agatoxin IVA and  $\omega$ -conotoxin MVIIC.

The ordinate indicates the percentage of the control value (pre-Ca<sup>2+</sup> stimulation) of Ca<sup>2+</sup>-evoked striatal dopamine ( $\bigcirc$ : n=48) and DOPA ( $\odot$ : n=48) release, which were determined between 20 and 40 min after Ca<sup>2+</sup>-evoked stimulation, and the abscissa shows the logarithmic concentration of the antagonist. The concentration-effect relationships of the Ca<sup>2+</sup> channel blockers on striatal Ca<sup>2+</sup>-evoked levels of striatal dopamine and DOPA release were analyzed by logistic concentration-response curves.  $\omega$ -Conotoxin GVIA inhibited Ca<sup>2+</sup>-evoked striatal dopamine and DOPA release, in a concentration-dependent manner (P<0.01). The IC<sub>50</sub> values for  $\omega$ -conotoxin GVIA (A) inhibition of Ca<sup>2+</sup>-evoked striatal dopamine and DOPA release were 0.40 nM and 10.51 nM, respectively. Neither  $\omega$ -agatoxin IVA (B) nor  $\omega$ -conotoxin MVIIC (C) affected Ca<sup>2+</sup>-evoked striatal dopamine or DOPA release.



Fig. 7 Inhibition of K<sup>+</sup>-evoked striatal dopamine and DOPA release by  $\omega$ -conotoxin GVIA,  $\omega$ -agatoxin IVA and  $\omega$ -conotoxin MVIIC.

The ordinate indicates the percentage of the control value (pre-K<sup>+</sup> stimulation) of K<sup>+</sup>-evoked striatal dopamine ( $\bigcirc$ :n=48) and DOPA ( $\odot$ :n=48) release, which were determined between 20 and 40 min after K<sup>+</sup>-evoked stimulation, and the abscissa shows the logarithmic concentration of the antagonist. The concentration-effect relationships of the Ca<sup>2+</sup> channel blockers on striatal K<sup>+</sup>-evoked level of striatal dopamine and DOPA release were analyzed by logistic concentration-response curves.  $\omega$ -Conotoxin GVIA (A) did not affect K<sup>+</sup>-evoked striatal dopamine or DOPA release.  $\omega$ -Agatoxin IVA (B) inhibited K<sup>+</sup>-evoked striatal dopamine as well as DOPA release, in a concentration-dependent manner (P<0.01). The IC<sub>50</sub> values for  $\omega$ -agatoxin IVA inhibition of K<sup>+</sup>-evoked striatal dopamine and DOPA release were 2.65 nM and 0.15 nM, respectively.  $\omega$ -Conotoxin MVIIC (C) inhibited K<sup>+</sup>-evoked striatal dopamine as well as DOPA release were 12. 54 nM and 3.05 nM, respectively.

した。細胞外 DOPA 濃度は 1 NMRS 潅流時により 379.6±76.4 nM に, 10 NMRS 潅流時は 1.41±0. 14  $\mu$ M に増加した (Fig. 8A). しかし, NSD1015 潅 流環境下では, FCMRS 潅流により細胞外 DOPA 濃 度の減少は生じず (Fig. 8B), 同様に CMRS 潅流刺 激でも細胞外 DOPA 濃度の増加は確認できなかった (Fig. 8C). KMRS 潅流刺激では, NSD1015 の有無 に関わらず細胞外 DOPA 濃度は増加したが, その増 加率は, NSD1015 濃度依存性に減弱した (Fig. 8D).

### 考察

細胞外  $Ca^{2+}$  そして  $K^+$  濃度の増加による神経伝達 物質遊離の増加は、すでに多くの報告で確認されて いるが<sup>1)8)10)22)23)</sup>、その感受性は各神経伝達物質によ り、異なることが報告されている<sup>2)</sup>。

近年, DOPA の遊離が神経伝達物質様遊離基準で ある Ca<sup>2+</sup>-dependent, K<sup>+</sup>-sensitivity, TTX-sensitivity を満たしていることが明らかになった<sup>5)6)</sup>.本 研究からも  $Ca^{2+}$ -dependent, K<sup>+</sup>-sensitivity は確認 された.しかし FCMRS 潅流時には,線条体細胞外 dopamine 濃度は基礎遊離量の 10 % 以下に減少した のに対して,線条体細胞外 DOPA 濃度は 40 % 程度 にしか減少していない.すなわち,線条体細胞外 DOPA 濃度の 40 % は,少なくとも  $Ca^{2+}$  非感受性成 分が含まれているものと推察される.

 $Ca^{2+}$ , K<sup>+</sup>がTH活性に影響することも知られているが<sup>7)</sup>, 今回の検討では,  $Ca^{2+}$  濃度 1.2 mM から3.4 mM へ,そして K<sup>+</sup> 濃度 2.7 mM から50 mM への細胞外濃度増加では TH活性には影響がなかった.以上の実験結果から、少なくとも細胞外  $Ca^{2+}$ , K<sup>+</sup> 濃度の増加による細胞外 DOPA 濃度の増加は遊離性成分の増加によるものと考えられる.

線条体 dopamine, DOPA の基礎, Ca<sup>2+</sup>, K<sup>+</sup> 依 存性遊離遊離は, N-, P-, Q-type Ca<sup>2+</sup> channel により規定されていたが, dopamine と DOPA では



Fig. 8 Effects of an increase in extracellular levels of Ca<sup>2+</sup> and K<sup>+</sup> on tyrosine hydroxylase activity in vivo. (A) shows the effects of 1 ( $\bigcirc$ ) and 10( $\bigcirc$ )  $\mu$ M NSD1015 on striatal extracellular DOPA levels (DOPA accumulation). The extracellular DOPA level was measured in striatal perfusate for 60 min before the addition of NSD1015 (control) and for 180 min during perfusion with NSD1015. The ordinate indicates the mean  $\pm$  s.e. (n=6) estimated extracellular DOPA level ( $\mu$ M) and the abscissa indicates the time in minutes (min). The mean values obtained before and during perfusion with NSD1015 were compared by repeated measurements one-way analysis of variance with a randomized blocked design and Dunnett's multiple comparison test (\*: P < 0.05; \*\*: P < 0.01). (B) shows the effects of Ca<sup>2+</sup>-free modified Ringer' s solution containing 40 mM Mg<sup>2+</sup> on striatal DOPA accumulation, in the presence of 0 ( $\bullet$ ), 1 ( $\bigcirc$ ) or  $10(\square) \mu M$  NSD1015. The ordinate indicates the mean ± s.e. (n=6) of extracellular DOPA level (% control) and the abscissa indicates the time in minutes (min). The mean values obtained before and during perfusion with Ca<sup>2+</sup>-free modified Ringer's solution containing 40 mM Mg<sup>2+</sup> were compared by repeated measurements one-way analysis of variance with randomized blocked design and Dunnett's multiple comparison test (\*: P < 0.05; \*\*: P < 0.01). The effects of Ca<sup>2+-</sup> (C) and K<sup>+</sup>-evoked (D) stimulation on striatal DOPA accumulation, in the presence of 0 ( $\bigcirc$ ), 1 ( $\bigcirc$ ) or 10 ( $\square$ )  $\mu$ M NSD1015 were examined (n=6). The mean values obtained before and after Ca<sup>2+</sup> and K<sup>+</sup> stimulation were compared by repeated measurements one-way analysis of variance with a randomized blocked design and Dunnett' s multiple comparison test (\*: P < 0.05; \*\*: P < 0.01).

差異が認められた。

線条体 dopamine, DOPA の基礎遊離及び Ca<sup>2+</sup> 依存性遊離はともに N-type Ca<sup>2+</sup> channel により規 定されていたが, K<sup>+</sup> 依存性遊離は P/Q-type Ca<sup>2+</sup> channel により規定されていた。しかし,基礎遊離お よび Ca<sup>2+</sup> 依存性の DOPA 遊離の N-type Ca<sup>2+</sup> channel に対する感受性は dopamine の基礎遊離, Ca<sup>2+</sup> 依存性 DOPA 遊離の P-, Q-type Ca<sup>2+</sup> channel に対する感受性は dopamine よりも高かっ た。

これまで, glutamate などの興奮性アミノ酸と dopamine, serotonin, acetylcholine などの古典的 神経伝達物質はその遊離形式が異なる可能性が示唆 されてきているが<sup>7</sup>, DOPA の遊離形式は, 興奮性ア ミノ酸と古典的神経伝達物質の両遊離形式の中間的 特徴を有している可能性を本実験結果は示唆してい る. この DOPA 遊離形式が, DOPA 遊離機構自体 が中間的特徴を有することによるのか, あるいは, 古典的神経伝達物質遊離類似機構と興奮性アミノ酸 遊離類似機構で構成される複数の遊離形式を有する ためなのかは今後詳細に検討する必要がある.

緒言でも述べたが、dopamine D₂ receptor antagonist である多くの抗精神病薬、情動安定化作用を有する carbamazepine, zonisamide などの抗てんかん 薬は細胞外 DOPA 濃度を増加することが知られており<sup>9)13)24)</sup>、今後 dopamine の前駆物質としてだけではなく、神経伝達物質としての L-DOPA の作用を神経 精神医学領域で検討する必要がある。

以上,本報告を要約する.

 線条体 dopamine, DOPA 基礎遊離は N-type Ca<sup>2+</sup> channel により規定されていた。N-type Ca<sup>2+</sup> channel に対する感受性は dopamine が DOPA より も高かった。

2) Ca<sup>2+</sup> 依存性線条体 dopamine, DOPA 遊離は N-type Ca<sup>2+</sup> channel により規定されていた. Ntype Ca<sup>2+</sup> channel に対する感受性は dopamine が DOPA よりも高かった.

3) K<sup>+</sup> 依存性線条体 dopamine, DOPA 遊離は P/ Q-type Ca<sup>2+</sup> channel により規定されていた. P/Q -type Ca<sup>2+</sup> channel に対する感受性は DOPA が dopamine よりも高かった.

 以上より、線条体 DOPA は N-, P-, Q-type Ca<sup>2+</sup> channel に規定された、神経伝達物質様遊離 (Ca<sup>2+</sup>, K<sup>+</sup>感受性遊離)機構を有していることが明 らかになった。

### 文 献

- Augustine GJ, Charlton MP and Smith SJ. Calcium action in synaptic transmitter release. Ann. Rev .Neurosci, 1987; 10:633 ~693.
- 2) Harvey J, Wedley S, Findlay JD, Sidell MR and Pullar IA.  $\omega$ -Agatoxin IVA identifies a single calcium channel subtype which contributes to the potassium-induced release of acetylcholine, 5 - hydroxytryptamine, dopamine,  $\gamma$  - aminobutylic acid and glutamate from rat brain slices. Neuropharmacology, **1996**; 35: 385~392.
- 3) Hillyard DR, Monje VD, Mintz IM, Bean BP, Nadasdi L, Ramachandran J, Miljanich G, Azimi-Zoonooz A, McIntosh JM, Cruz LJ, Imperial JS and Olivera BM. A new Conus peptide ligand for mammalian presynaptic Ca<sup>2+</sup> channels. Neuron, 1992; 9:69~77.
- Misu Y and Goshima Y. Is L-dopa an endogenous neurotransmitter? Trends Pharmac. Sci, 1993; 14:119~123.
- Misu Y, Ueda H and Goshima Y. Neurotransmitter-like actions of L-DOPA. Adv. Pharmacol, 1995; 32:427~459.
- Misu Y, Yue JL and Goshima Y. L-DOPA systems for blood pressure regulation in the lower brainstem. Neurosci. Res, 1995;23: 147~158.
- 7) Nestler EJ and Greengard P. Protein phosphorylation and the regulation of neuronal

function. In : Basic Neurochemistry, fifty edition, Siegel GJ, Agranoff BW, Albers RW and Molinoff PB (Eds), Raven Press, New York, **1994** : 449-490.

- Okada M, Kaneko S, Hirano T, Ishida M, Kondo T, Otani K and Fukushima Y. Effects of zonisamide on extracellular levels of monoamine and its metabolites, and on Ca<sup>2+</sup> dependent dopamine release. Epilepsy Res, 1992;13:113-119.
- Okada M, Kaneko S, Hirano T, Mizuno K, Kondo T, Otani K and Fukishima Y. Effects of zonisamide on dopaminergic system. Epilepsy Res, 1995; 22:193-205.
- Okada M, Mizuno K, Okuyama M and Kaneko S. Magnesium ion augmentation of inhibitory effects of adenosine on dopamine release in the rat striatum. Psychiatry and Clin. Neurosci, 1996; 50:147~156.
- Okada M, Mizuno K, Okuyama M and Kaneko S. Adenosine A1 and A2 receptors modulate extracellular dopamine levels in rat striatum. Neurosci. Lett, 1996; 212:53~56.
- 12) Okada M, Kiryu K, Kawata Y, Mizuno K, Wada K, Tasaki H and Kaneko S, Determination of the effects of caffeine and carbamazepine on striatal dopamine release by in vivo microdialysis. Eur. J. Pharmacol, 1997; 32:181~188.
- 13) Okada M, Hirano T, Mizuno K, Chiba T, Kawata Y, Kiryu K, Wada K. Tasaki H and Kaneko S, Biphasic effects of carbamazepine on the dopaminergic system in rat striatum and hippocampus. Epilepsy Res, 1997;28: 143~153.
- 14) Okada M, Kawata Y, Kiryu K, Mizuno K, Wada K, Inomata H and Kaneko S. Effects of non - toxic and toxic concentrations of phenytoin on monoamine levels in rat brain. Epilepsy Res, 1997; 28:155~163.
- 15) Okada M, Kawata Y, Kiryu K, Mizuno K, Wada K, Tasaki H and Kaneko S. Effects of adenosine receptor subtypes on hippocampal extracellular serotonin level and serotonin reuptake activity. J. Neurochem, 1997;69: 2581~2588.
- 16) Otani K, Mihara K, Kondo T, Okada M, Kaneko S and Fukushima Y. Treatment of neuroleptic malignant syndrome with levodopa. Hum. Psychopharmacology, 1991; 7:21~221.
- 17) Otani K, Mihara K, Okada M, Kaneko S and

Fukushima Y. Crossover reaction between haloperidol and amoxapine for NMS. Br. J. Psychiatry, **1991**; 159:889.

- 18) Randall A and Tsien RW. Pharmacological dissection of multiple types of Ca<sup>2+</sup> channel currents in rat cerebellar granule neurons. J. Neurosci, 1995; 15:2995~3012.
- 19) Standaert DG and Young AB. Treatment of central nervous system degenerative disorders. In: Goodman & Gilman's The pharmacological basis of therapeutics, Hardman JG and Limbird LE (Eds), Health Professions Division, New York, 1996: 503-519.
- 20) Takahashi T and Momiyama A. Different types of calcium channels mediate central synaptic transmission. Nature, **1993**; 336:  $156 \sim 158$ .
- 21) Turner TJ, Adams ME and Dunlap K. Multiple Ca<sup>2+</sup> channel types coexist to regulate synaptosomal neurotransmitter release. Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 1993; 90:9518~9522.
- 22) Westerink BHC, Hofsteede HM, Damsma G

and DeVries JB. The significance of extracellular calcium for the release of dopamine, acetylcholine and amino acids in conscious rats, evaluated by brain microdialysis. Naunyn-Schmiedeberg's Arch. Pharmacol, **1988**; 337: 373~378.

- 23) Westerink BHC, Hofsteede RM, Tuntler J and de Vries JB. Use of calcium antagonism for the characterization of drug-evoked dopamine release from the brain of conscious rats determined by microdialysis. J. Neurochem, 1989; 52:722~729.
- 24) Westerink BHC, de Vries JB and Duran R. Use of microdialysis for tyrosine hydroxylase activity in the brain of conscious rats. J. Neurochem, 1990; 54: 381~387.
- 25) Yue JL, Goshima Y and Misu Y. Transmitter -like L-3,4-dihydroxy-phenylalanine tonically functions to mediate vasodepressor control in the caudal ventrolateral medulla of rats. Neurosci. Lett, **1993**; 159:103~106.

### 126

### ABSTRACT

## Effects of Ca<sup>2+</sup> channel antagonists on striatal dopamine and DOPA releases, studied by *in vivo* microdialysis.

Sunao Kaneko\*, Motohiro Okada\*, Yuko Kawata\*, Takeshi Chiba\*, Ichiro Ogiya\*, Kazuhisa Mizuno\*, Kazumaru Wada\*, Kazuhiro Kiryu\*, and Hiroichi Tasaki\*

\*Department of Neuropsychiatry, School of Medicine, Hirosaki University,5 Zaifu-cho, Hirosaki 036, Japan

To elucidate the mechanisms regulating the release of striatal dopamine and its precursor, 3,4dihydroxyphenylalanine (DOPA), we determined the effects of various  $Ca^{2+}$  channel antagonists, an N-type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist,  $\omega$ -conotoxin GVIA, a P-type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist,  $\omega$ -agatoxin IVA, and a Q-type Ca<sup>2+</sup> channel antagonist,  $\omega$ -conotoxin MVIIC, on the basal and Ca<sup>2+</sup>- and K<sup>+-</sup> evoked release of striatal dopamine and DOPA, using in vivo microdialysis.  $\omega$ -Conotoxin GVIA strongly inhibited striatal basal dopamine release ( $IC_{so} = 0.48$  nM), whereas this toxin only weakly modulated basal striatal DOPA release (IC<sub>50</sub>=9.55 nM). Neither  $\omega$ -agatoxin IVA nor  $\omega$ -conotoxin MVIIC affected the basal striatal release of dopamine and DOPA.  $\omega$ -Conotoxin GVIA strongly inhibited  $Ca^{2+}$ -evoked striatal dopamine release (IC<sub>50</sub>=0.40 nM), whereas  $Ca^{2+}$ -evoked striatal DOPA release only was weakly modulated (IC<sub>50</sub>=10.51 nM). Neither  $\omega$ -agatoxin IVA nor  $\omega$ conotoxin MVIIC affected the Ca<sup>2+</sup>-evoked release of striatal dopamine and DOPA. Both  $\omega$ agatoxin IVA and  $\omega$ -conotoxin MVIIC inhibited the K<sup>+</sup>-evoked release of striatal dopamine (IC<sub>so</sub> of  $\omega$ -agatoxin IVA=2.65 nM; IC<sub>50</sub> of  $\omega$ -conotoxin MVIIC=12.54 nM) and DOPA (IC<sub>50</sub> of  $\omega$ agatoxin IVA=0.15 nM; IC<sub>50</sub> of  $\omega$ -conotoxin MVIIC=3.05 nM), whereas  $\omega$ -conotoxin GVIA had no effect on the K<sup>+</sup>-evoked release of striatal dopamine and DOPA. An increase in the extracellular Ca<sup>2+</sup> and K<sup>+</sup> concentrations (Ca<sup>2+-</sup> and K<sup>+</sup>-evoked stimulation) did not affect tyrosine hydroxylase activity in vivo. These findings suggest that striatal DOPA release is neurotransmitter-like and that, unlike the mechanisms of striatal dopaminergic transmission, this striatal DOPA transmission is at least partly regulated by voltage-sensitive Ca<sup>2+</sup> channels.

(Ann. Rep. Pharmacopsychiat. Res. Found. 1998, 29:116~126)