微小ナノカーボン電極を用いた細胞分泌物のリアルタイム計測技術の開発

Development of a real-time measurement technique for neurotransmitters

using nano carbon micro electrodes.

○鈴木郁郎(東京工科大学)、福田真生(東京工科大学)、後藤正男(東京工科大学)

Ikuro SUZUKI, Mao FUKUDA, Masao GOTOH, Tokyo University of Technology

Abstract: In this study, a single-wall carbon nanotube (SWCNT), multi-wall carbon nanotube (MWCNT) type-HB and type-HC electrodes were created to detect the neurotransmitters at nM concentration level via cyclic voltammetry (CV) and chronoamperometry (CA). As results, dopamine was detected at 1nM level using MWCNT type-HB electrodes and serotonin at 1nM level using MWCNT type-HC electrode in CV measurements. In CA results, dose-response relationships from 10 nM to 100 nM were observed in dopamine and serotonin. Moreover, we developed a CNT micro electrodes array chip using electroplating method and detected the neurotransmitters at 10nM concentration level. These results suggest the potential of CNT electrodes for in vitro and in vivo real-time neurotransmitter measurement.

Key Words: neurotransmitter, carbon nanotube, electrochemistry, dopamine, serotonin, adrenaline

1. はじめに

神経回路を作動させる神経伝達物質の計測技術は,極め て重要な意味を持つ。パーキンソン病や統合失調症など, 神経伝達物質の放出異常で引き起こる神経疾患は多く存在 し,疾患メカニズムの解明や薬の開発が待たれている。神 経伝達物質を計測する手法は主にマイクロダイアリシス法 が用いられているが、脳内にプローブを挿入し、バッファ ー回収後にHPLC等で計測するため、(i)リアルタイム計 測が難しい、(ii)長期計測が難しい、(iii)複雑な工程を 要するなどの問題点がある。そこで、本研究では、神経伝 達物質を電極により電気的に検出する技術の開発を目指し、 上記問題点を解決することとした。

神経伝達物質を電気的に検出する手法として、電気化学 測定がある。電気化学測定の感度は、電極素材によって異 なるが、近年、カーボンナノチューブ(CNT)が電気化学活 性種に対して優れた特性を示すことが報告されている⁽¹⁻⁷⁾。 生理活性物質の1つである神経伝達物質においても,CNT は電気化学的反応性を持つ。CNT 電極を用いた神経伝達物 質計測はドーパミンで始めて行われ⁽⁸⁾,セロトニン⁽⁹⁾,ノ ルエピネフリン⁽¹⁰⁾など各種神経伝達物質の計測が報告さ れてきた。また,計測感度の上昇と検出物質選択性を持た せるために,カーボンファイバー電極にCNT を修飾させた 電極や官能基を修飾させた電極が開発されている⁽¹¹⁻¹⁷⁾。し かしながら、細胞から放出される濃度である nM レベルでの 検出の報告はほとんど無く、計測装置として確立されてい ない。

本研究では、nMレベルの検出感度を持つ、カーボンナノ チューブの種類と作製条件を明らかにし、脳スライスや培 養細胞において高空間分解能で神経伝達物質をリアルタイ ム計測可能なカーボンナノチューブ微小多電極アレイの開 発を行なった。多層カーボンナノチューブ(MWCNT: Multi-wall carbon nanotube)を用いたペースト電極によ り 1nMドーパミンおよびセロトニンの検出を検出できるこ とがわかった。また、電気めっき条件を確立したことで、 電極サイズ 50µmの CNT 多電極アレイ基板の作製に成功し、 nM レベルで神経伝達物質の検出を確認した。これらのこと から、CNT 多電極アレイチップを用いれば、細胞から放出 される神経伝達物質をリアルタイムに計測できる可能性が 示唆された。

2. 方法

2-1 CNT ペースト電極を用いた神経伝達物質計測

2-1-1 ペーストカーボンナノチューブ電極の作製 カーボンナノチューブの種類による感度特性を調べるた めに、単層 CNT (SWCNT: Single-wall carbon nanotube) および 2 種類の多層 CNT (MWCNT: Multi-wall carbon nanotube) 中空型 (type-HC) および竹筒型 (type-HB) を 材料としたペースト電極 (BAS,表面積:7.07 mm²)を作製し, ドーパミン,セロトニン,アドレナリンに対する検出感度 を測定した。Type-HC は中空構造,type-HB は竹筒型構造を 形成しており、共に約8層の多層構造を有している。電子 誘導材としてグラファイトパウダー(Fisher)を使用し,CNT, グラファイトパウダー,ミネラルオイルの重量比を 1:1:1 で秤量し,乳鉢に入れ,混練した。これをペースト型電極 に充填し,ガラス板上で成型した。

2-1-2 電気化学計測

(a) サイクリックボルタンメトリー計測

作製した CNT 電極を用いて, サイクリックボルタンメト リー(CV: Cyclic Voltammetry)法による神経伝達物質計測 を行った。測定対象はドーパミン(Sigma-Aldrich), セロト ニン(Wako), アドレナリン(Wako)とし,溶媒として pH7.4 リン酸塩 pH標準液(Wako)を使用した。各神経伝達物質を 0, 0.001, 0.01, 0.1, 1, 10, 100 μ M の濃度で調製し,参照 電極として塩化銀,対向電極には銀を用いた。電気化学ア ナライザー(ALS1140A, BAS)を使用して計測した。測定条件 は初期電位: -0.2 V,高電位: 0.8 V,低電位: -0.3 V,ス キャン速度: 0.05 V/s,サンプル間隔: 0.001 V である。 解析ソフトウェアは Als-1140a を使用した。

(b) クロノアンペロメトリー (CA: Chronoamperometry) 計測

CVによる神経伝達物質計測の解析結果をふまえて、実際 に細胞から放出される神経伝達物質をリアルタイム計測す る手法であるクロノアンペロメトリー法による計測を行っ た。濃度相関を計測するために、測定中0.001,0.01,0.05, 0.1,0.5,1 μMの濃度になるように神経伝達物質を100秒 毎に順次添加し、スターラーを用いて各3秒間の撹拌を行った。神経伝達物質の濃度に依存して得られる電流値の解 析は、神経伝達物質滴下+10秒後の値からPBSのみの電流 値を差し引いた値を各濃度で検出された電流値として算出 した。

2-2 CNT 微小多電極アレイの作製および神経伝達物質計測 2-2-1 CNT 微小多電極アレイの作製

50μm 四方の ITO 微小多電極アレイ基板 (Alpha med scientific) を用いた。多層カーボンナノチューブを超音 波分散し、電圧印加により ITO 表面に電気めっきした。

2-2-2 CNT 電極表面の電子顕微鏡観察

電気めっきにより作製した電極表面の構造を評価するために電子顕微鏡(JSM-7700F, JEOL)にて観察した。CNT 微小 電極を試料台に固定し、Pt コーター(JFC-1600, JEOL)にて 白金を蒸着させた。蒸着条件は真空度:3.00×10⁻⁵ Pa,電 流値:10 mA,蒸着時間:35 秒×3 回とした。電子顕微鏡観 察は加速電圧 5 kV,エミッション 5 μA の条件で行った。

2-2-3 CNT 微小電極を用いた神経伝達物質計測

ペースト電極と同様に、サイクリックボルタメトリー法 で計測した。

3. 結果

3-1 神経伝達物質の電気化学測定

図 1 に各種 CNT 電極に対する 100 μM 神経伝達物質 in PBS と PBS のみのボルタモグラムを重ねて示す。(A), (D), (G)は SWCNT, (B), (E), (H)は MWCNT type-HB, (C), (F), (I) は MWCNT type-HC 電極であり, (A)-(C)はドーパミン, (D)-(F)はセロトニン, (G)-(I)はアドレナリンに対する測定 結果である。作製した全ての CNT 電極において3種類の 神経伝達物質の酸化ピーク電流の検出に成功した。電子移 動速度,酸化還元電位,反応生成物の違いから,ドーパミ ン,セロトニン,アドレナリンのボルタモグラム形状は CNT 電極の種類によらず固有の形状を示した。



Fig.1 Comparative cyclic voltammograms of different carbon nanotube electrodes and different neurotransmitters. Solid lines show 100μM neurotransmitters in PBS (pH 7.4) and dot line no neurotransmitter in PBS. Vertical columns compare the types of CNT electrodes: SWCNT (panels A, D, and G), MWCNT type-HB (panels B, E, and H), and MWCNT type-HC (panels C, F, and I). Horizontal rows compare different compounds: dopamine (panels A-C), serotonin (panels D-F), and adrenaline (panels G-I).

図2に同一電極によるドーパミンとセロトニンに対する 神経伝達物質計測の濃度相関を示す。(A)は MWCNT type-HB 電極を用いてドーパミン計測したボルタモグラム であり,(C)は MWCNT type-HC 電極を用いてセロトニン 計測したボルタモグラムである。酸化ピーク電流の値は低 濃度から順に,ドーパミン計測では 0.64, 0.97, 2.05, 5.76, 16.28 µA となり,セロトニン計測は 0.014, 0.048, 0.25, 1.33, 6.27 µA となった。図 2(C),(D)は測定結果から作成し た検量線であり,r値がそれぞれ 0.987 と 0.999 となった ことから,10 nM から 100 µM までの神経伝達物質とピー ク電流値の間に強い相関があることがわかった。SWCNT 電極では,nM レベルの酸化ピーク電流は観察されなかっ た。



Fig.2 Cyclic voltammograms of various concentrations of dopamine using MWCNT type-HB electrode (A) and serotonin using MWCNT type-HC electrode (B). The inset in (A) shows the magnified response of oxidation peaks in 10 nM, 100 nM, and 1 μ M dopamine. The inset in (B) shows the magnified response in 10 nM, 100 nM, and 1 μ M serotonin. Lower graphs show the plot of oxidation peak height versus dopamine concentration (C) and serotonin concentration (D) in logarithmic scale.

図3は神経伝達物質1nMを測定したボルタモグラムであ る。(A)は MWCNT type-HB 電極を用いたドーパミン,(B) は MWCNT type-HC 電極を用いたセロトニンに対する測定 結果を示している。ボルタモグラムが示すように,酸化ピ ーク電流が観察され,電流値はドーパミンが1.23 μA,セ ロトニンは0.047 μA であった。これらの結果から,1 nM という非常に低濃度の神経伝達物質を検出可能であること がわかった。



Fig.3 Cyclic voltammogram of 1 nM neurotransmitter.(A) CV of MWCNT type-HB in 1nM dopamine in PBS (pH 7.4). (B) CV of MWCNT type-HC in 1nM serotonin.

3-2 神経伝達物質のリアルタイム計測

作製した CNT 電極を用いて CA 法による神経伝達物質の 濃度相関を計測した結果を図4に示す。電圧は,酸化電位 付近である 0.3 Vに固定し,100 秒毎に順次神経伝達物質 の濃度を上昇させて計測した。(A)は MWCNT type-HB 電 極によるドーパミン,(B)は MWCNT type-HC 電極による セロトニンの測定結果である。神経伝達物質投与による拡 散の影響を排除するために,投与時に3秒間ゆっくりとス ターラーにて攪拌し,解析は神経伝達物質滴下時+10秒後 の電流値を検出した。図4(A),(B)に挿入したグラフは, ドーパミンおよびセロトニン 10 nM 投与による拡大波形 である。攪拌の影響により3秒間ノイズがあるが,投与後 に電流値が上昇していることがわかる。また,(C),(D)は それぞれドーパミン,セロトニンの計測結果に対する検量 線であるが,r値が0.993,0.991となっており,10 nM か ら100 μ M 投与において神経伝達物質と電流値には強い相 関があることがわかった。同じ実験を3回繰り返したとこ ろ,ほぼ同様の結果となったことから再現性を有している ことも確認された。



Fig.4 Amperometric responses of MWCNT electrodes after subsequent addition of neurotransmitters in a PBS (pH 7.4). (A) Responses of the MWCNT type HB after addition of dopamine. (B) MWCNT type-HC after addition of serotonin. Inset: the corresponding calibration curves of 10 nM dopamine (A) and 10 nM serotonin (B). Signals generated for increasing concentrations of dopamine (C) and serotonin (D).

3-3 CNT 微小多電極アレイ

ナノチューブの分散化条件と電気めっき条件を検討した 結果、めっきした電極表面の構造制御が神経伝達物質を高 感度に計測するために必須であることがわかった。図5は、 めっきした CNT 微小多電極アレイチップと表面構造の電 子顕微鏡写真である。小さい粒子で構成され、粒子間に多 くの空間が存在する構造が高い検出感度を示すことがわか った。



Fig.5 CNT multi-electrodes array. (A) Overview of 64ch CNT electrodes. (B) Phase contrast image of single electrode. (C) SEM image of CNT electrode surface.

3-4 CNT 微小多電極アレイを用いた神経伝達物質計測

図6に1mMドーパミンを微小電極で測定したサイクリ ックボルタモグラムを示す。微小電極特有のピーク電流が 検出され、また再現性もあったため、連続計測に耐えうる 電極であることがわかった。ITO のみの電極や従来の白金 黒電極ではピーク電流は観察されなかった。図7は、ドー パミン 100nM、10nM の計測結果である。100nM の検出は 4 つの微小電極を同時に使用し、10nM の検出は7 電極を同 時に使用した。低濃度のピーク電流の検出には、電極面積 に依存することがわかった。



Fig.6 Cyclic voltammogram of 1 mM dopamine using a CNT electrode and a ITO bare electrode.



Fig.7 Cyclic voltammogram of 100 nM dopamine using four CNT electrodes (A) and 10 nM dopamine using seven CNT electrodes(B).

図8はセロトニン10nMを7電極で計測した結果である。 7電極を用いてPBSのみを計測した電流値に比べて、セロ トニン10nM計測時に明らかな電流上昇が観察された。



Fig.8 Cyclic voltammogram of 10 nM serotonin using seven CNT electrodes. Dot line shows only PBS.

4. 考察およびまとめ

MWCNT type-HC および type-HB 電極を用いて, 1 nM~ 10 nM の濃度で神経伝達物質の電気化学的検出に成功した。 MWCNT にて 1nM レベルの低濃度検出に成功したが SWCNT では 100 nM 以下の検出が難しかったため, CNT の種類に依存して感度特性が異なることが明らかとなった が, CNT の構造や純度に依存した感度特性は十分調べられ ていない。今後,神経伝達物質に対してより高感度を示す CNT の発見が期待される。また,ペースト電極の検出感度 には電極の作製状態が大きく関与することもわかった。 100 nM 以下の検出では,MWCNT 電極においても,計測 不可能な電極があり,特に1 nM の検出においては,作製 した電極の検出確率は 30 %程度であった。その原因は, 人為的に CNT, グラファイト,ミネラルオイルを混練して いるため,作製毎に表面構造にばらつきが生じるためだと 考えられる。再現性がある電極を作製するためには,CNT の凝集状態を均一化する機械的な作製法を確立する必要が ある。

カーボンナノチューブの電気めっき技術を検討したこと により、電気めっき法を用いた CNT 微小多電極アレイ基板 の開発に始めて成功した。また、CNT 微小電極を用いて 10nM の濃度におけるピーク電流の検出および電流の増大 が観察された。これらの結果は、神経機能で重要となる神 経伝達物質をリアルタイムで計測できる可能性を示唆して おり、これまでにない新しい計測技術として多いに発展が 期待できる。しかしながら、単一微小電極では nM レベル の検出が難しかったことから、今後は電極サイズを検討し て行く必要がある。今後、ピーク電流が検出される酸化電 位に固定して、脳スライスなどを用いて細胞から放出され る神経伝達物質を計測する予定である。

謝辞

本研究の一部は,科学技術振興機構「研究成果最適展開支 援プログラム」,および,科学研究費補助金「若手研究 B」, および,日本私立学校振興・共済事業団「学術研究振興資金 (若手研究者奨励金)」,および,カシオ科学振興財団「研究 助成」によって行われた。

参考文献

- Wang J, Liu G, Jan MR : "Ultrasensitive electrical biosensing of proteins and DNA: carbon-nanotube derived amplification of the recognition and transduction events", J Am Chem Soc., Vol.126, pp.3010-3011, 2004.
- (2) Wang SG, Zhang Q, Wang R, Yoon SF : "A novel multi-walled carbon nanotube-based biosensor for glucose detection", Biochem Biophys Res Commun., Vol.3, pp.572-576, 2003.
- (3) Gong K, Dong Y, Xiong S, Chen Y, Mao L : "Novel electrochemical method for sensitive determination of homocysteine with carbon nanotube-based electrodes", Biosens Bioelectron., Vol.2, pp.253-259, 2004.
- (4) Lin Y, Lu F, Tu Y, Ren Z : "Glucose biosensors based on carbon nanotube nanoelectrode ensembles", Nano Lett., Vol.4, pp.191-195, 2004.
- (5) Tang H, Chen J, Yao S, Nie L, Deng G, Kuang Y : "Amperometric glucose biosensor based on adsorption of glucoseoxidase at platinum nanoparticle-modified carbon nanotube electrode", Anal Biochem., Vol.331, pp.89-97, 2004.
- (6) Li G, Liao JM, Hu GQ, Ma NZ, Wu PJ : "Study of carbon nanotube modified biosensor for monitoring total cholesterol in blood", Biosens Bioelectron., Vol.10, pp.2140-2144, 2005.
- (7) Kurusu F, Tsunoda H, Tomita A, Kadota A, Kayahara N, Karube I, Gotoh M : "The advantage of using carbon

nanotubes compared with edge plane pyrolytic graphite as an electrode material for oxidase-based biosensors", Analyst., Vol.12, pp.1292-1298, 2006.

- (8) Britto PJ, Santhanam KSV, Ajayan PM : "Carbon nanto electrode for oxidation of dopamine", Bioelectrochem Bioenerg, Vol.41, pp.121-125, 1996
- (9) Wu K, Fei J, Hu S : "Simultaneous determination of dopamine and serotonin on a glassy carbon electrode coated with a film of carbon nanotubes", Anal Biochem, Vol.318, pp.100-106(2003)
- (10) Li Y Umasankar Y, Chen SM : "Multiwalled carbon nanotubes with poly(NDGAChi) biocomposite film for the electrocatalysis of epinephrine and norepinephrine", Anal Biochem, Vol.388, pp.288-295, 2009.
- (11) Jacobs CB, Vickrey TL, Venton BJ: "Functional groups modulate the sensitivity and electron transfer kinetics of neurochemicals at carbon nanotube modified microelectrodes", Analyst., Vol.17, pp.3557-3565, 2011
- (12) Viry L, Derre A, Poulin P, Kuhn A : "Discrimination of dopamine and ascorbic acid using carbon nanotube fiber microelectrode", Phys Chem Chem Phys., Vol.34, pp.9993-9995, 2010.
- (13) Abbaspour A, Noori A : "A cyclodextrin host-guest recognition approach to an electrochemical sensor for simultaneous quantification ofserotonin and dopamine", Biosens Bioelectron., Vol.26, pp.4674-4680, 2011.
- (14) Kim SK, Ahmed MS, Jeong H, You JM, Jeon S:
 "Determination of serotonin on a glassy carbon electrode modified by electropolymerization of meso-tetrakis(2-aminophenyl)porphyrin and single walled carbon nanotubes", J Nanosci Nanotechnol., Vol.11, pp.2407-2412, 2011.
- (15) Zhao J, Zhang W, Shrrell P, Razal JM, Huang XF, Minett Al, Chen J : "Carbon nanotube nanoweb-bioelectrode for highly selective dopamine sensing", Appl. Mater. Interfaces., -pp.44-48, 2012.
- (16) Li Y, Liu X, Liu X, Mai N, Li Y, Wei W, Cai Q : "Application of multi-walled carbon nanotubes modified carbon ionic liquid electrode for electrocatalytic oxidation of dopamine", Colloids Surf B Biointerfaces., Vol.88, pp.402-406, 2011.
- (17) Koehne JE, Marsh M, Boakye A, Douglas B, Kim IY, Chang SY, Jang DP, Bennet KE, Kimble C, Andrews R, Meyyappan M, Lee KH : "Carbon nanofiber electrode array for electrochemical detection of dopamine using fast scan cyclic voltammetry", Analyst., Vol.9, pp.1802-1805, 2011.