科学研究費助成事業

研究成果報告書



平成 26 年 6月 16日現在

機関番号: 35303
研究種目:基盤研究(C)
研究期間: 2011~2013
課題番号: 2 3 5 0 0 4 1 9
研究課題名(和文)マウス嗅覚入力調整におけるドーパミン系ニューロンの神経回路の解明
研究課題名(英文)Structural basis for dopaminergic regulation of odor information in the olfactory bu lb glomeruli
研究代表者
清蔭 恵美(KIYOKAGE, EMI)
川崎医科大学・医学部・講師
研究者番号:30543392
交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 4,100,000 円、(間接経費) 1,230,000 円

研究成果の概要(和文):嗅覚の一次中枢である嗅球表面には糸球体と呼ばれる構造があり、匂い情報の入力調節を行う機能的単位と考えられている。我々は、糸球体を構成するニューロン群のうち、ドーパミン合成酵素tyrosine hydro xylase (TH)を発現しているTHニューロンに着目し、レーザー顕微鏡と電子顕微鏡による対応観察と3次元再構築により THニューロンのシナプス解析を行った。その結果、単一のTHニューロン上の空間的なシナプス分布を解析することで、 より詳細な嗅覚神経回路が明らかになった。

研究成果の概要(英文):Glomeruli are the initial site of synaptic integration in the olfactory pathway. E ach glomerulus acts on the modulation of odor information inputs as a functional unit. We focus on tyrosin e hydroxylase (TH) neurons that constitute glomeruli, and performed quantitative analysis of synapses TH n eurons formed using correlative observation of immunoreactivity in confocal laser-scanning microscopy and transmission electron microscopy. Analysis of special distribution of synapses on TH neuron improves to un derstand the neural circuit for regulation of odor information.

研究分野:総合領域

科研費の分科・細目: 脳神経科学・神経解剖学・神経病理学

キーワード: TH 嗅球 糸球体 介在ニューロン シナプス 3次元再構築 電子顕微鏡

1.研究開始当初の背景

(1)はじめに

嗅覚の一次中枢である嗅球の表面にある 糸球体層は空間的に固定された嗅覚地図を 形成する機能的なユニットであるとされて いる(Uchida N. et al., Nat Neurosci 2000(3):1035-1043)。匂い情報は嗅受容細胞 の軸索(ON)を伝わって糸球体内に入り、投 射ニューロンである僧帽細胞の一次樹状突 起や房飾細胞の樹状突起にシナプスする。さ らに、介在ニューロンによる入出力の調整を 受けた匂い情報は投射ニューロンの軸索に より高次中枢領域へと伝えられる。

嗅球糸球体は、古典的ゴルジ染色によって 2 種類の介在ニューロン (periglomerular cell(PG)、short axon cell (SA))と房飾細 胞のひとつである external tufted cell(ET) によって構成されており (Pinching AJ.& Powell TP., J Cell Sci 1971(9):305-345)、 匂い情報の入力調節を行う最初の領域であ るとされている。またその後の研究で、嗅球 糸球体を構成するニューロンは様々な神経 活性化学物質を発現する多様な細胞群であ ることが明らかとなった。

(2)研究の背景

糸球体を構成する介在ニューロンの半数 以上は GABA 系ニューロンであるが、糸球体 層に限局して発現が見られる tyrosine hydroxylase (TH、ドーパミン合成酵素)は GABA と高い共存関係を示している(Kasaka K. et al., Neurosci Res 1995 (23):73-88)。 しかし、THニューロンについては細胞体レベ ルでの免疫組織化学等による化学的性質の 同定に留まり、THニューロンの機能や形態学 的特徴は明らかになっていない。そこで、報 告者は米国メリーランド大学留学中に glutamic acid decarboxylase 65KDa (GAD65, GABAの合成酵素)及びTHニューロンについて、 GAD65 と TH の発現を green fluorescent protein (GFP)で標識したトランスジェニッ クマウス (GAD65-及び TH-GFP マウス) の新 鮮嗅球スライスを用いて形態解析を行った。 具体的には、嗅受容細胞の軸索を電気刺激後 whole cell recording により介在ニューロン を同定後 biocytin を細胞体に注入し、DAB 反 応で細胞を可視化させトレースし、TH 及び GAD65 ニューロンの立体再構築を行った。そ の結果、GAD65 ニューロンの突起は細く複雑 に折れ曲がって分枝し、1~2個の糸球体内で 突起の伸長が留まる古典的に分類された PG の形態を示した。 一方、TH ニューロンの突 起は、細胞体から700 µm離れた領域にまで 伸長する長い突起を持つ細胞で、平均で 11 個の糸球体にその突起が伸長することから PGよりもむしろ SA に分類されると考えた(後 掲論文(9)。これより GAD65 ニューロンは 主にひとつの糸球体内(uniglimerular)で神 経回路を作るのに対し、TH ニューロンは多数 の糸球体(oligo- もしくは polyglomerular) をつないで神経回路を形成することから、異

なる化学物質を含有するニューロンは異な る神経回路をつくると考えられるようにな った。

(3)研究の動機

THニューロンは、嗅受容細胞軸索(ON)の電 気刺激に対する反応性の差によって2種類に 分類することができる。即ち 70-80%の TH 二 ューロンは burst spontaneous excitatory post synaptic currect(burst sEPSC)、残り の 20-30%は single sEPSC を示した。またこ れまでの一連の電気生理学的解析により、 single sEPSC を示す介在ニューロンは ON か ら直接シナプスを受けているのに対して、 burst sEPSC 介在ニューロンは多様な sEPSC を生ずることから、房飾細胞(ET)を介する など、ONから間接的にシナプスを受けている と考えられている(Havar A., et al., J Neurosci 2004 (24):6676-6685; 後揭論文 (9))。一方、ラット TH ニューロンの電子顕 微鏡を用いたシナプス解析の結果では、TH ニ ューロンの postsynaptic site のうち 80%は ON から入力を受けており、TH ニューロンは ON と密なコンタクトを示すことが報告され ている (Toida K. et al., Neuroscience 2000(101):11-17)。この電気生理学的解析と 電子顕微鏡シナプス解析の間に生じた相反 する結果の実態を明らかなものにするため、 TH ニューロンの後シナプス側に焦点を絞り、 ON からのシナプスが TH ニューロン突起のど の位置に存在するのか、また ON 以外からの 興奮性入力はどのニューロン種であるかを 明らかにすることが必要となった。

2.研究の目的

以上のような背景と動機から、本研究では、 報告者のこれまでの解析結果を基盤として、 嗅球糸球体内で TH ニューロンがどのような ニューロン種とシナプスを構築し、嗅覚入力 調整に関わるかを明らかにすることにより、 ドーパミンが嗅覚機能と関わる意義の解明 を目指した。本研究では、THニューロンが形 成する神経回路解明のために、電子顕微鏡連 続切片からの立体再構築法による TH ニュー ロンのシナプス定量とシナプスの空間的分 布を明らかにする。さらに、ウィルスによる 投射ニューロンの標識から TH ニューロンに 対して興奮性のシナプスを形成する non-ON ニューロンの同定を行った。これにより、複 雑な匂い情報処理のメカニズムを理解する ために、確かな形態学的基盤を構築すること が本研究の目的である。

3.研究の方法

前述の研究目的を達成するため、以下の具体的計画に基づいて研究を遂行した。

【動物】動物は主に以下のマウスを用いた。 (1) B6. Cg-Tg (TH-GFP) 21-31 マウス(BRC No. 02095、理研バイオリソースセンターより提 供; Matsushita N. et al., J Neurochem 2002 (82):295-304)

(2) C57BL/6J mouse

【方法】以下の解析法を用いた。

(1) TH GFP 陽性ニューロンの糸球体における シナプス定量と突起直径計測:

TH-GFP マウスを灌流固定・脳出し後、50 µmの連続スライスを作製する。

抗 GFP 抗体(Invitrogen A10262)を用いた ABC 法による包埋前免疫染色を行い、電子 顕微鏡標本処理後、80 nm 厚の連続超薄切 片を作製し電顕下で各種ニューロンを同 定する。さらにシナプスと同定された GFP 陽性突起の直径を計測する。

(2) THニューロンへ入力するシナプス分布の 定量解析:

TH GFP マウス灌流固定スライスを共焦点 レーザー顕微鏡により3次元画像を撮る。 上記方法(1) と同様の方法で作製した電 子顕微鏡連続切片をデジタル電子顕微鏡 (JEM1400、JEOL)で連続撮影し広範囲のモン タージュを作製する。

共焦点レーザー顕微鏡の3次元画像と対応させながら、Neurolucida(ver.10.42、 MBF)を用いて各モンタージュ上のニューロン像をトレースし、さらにトレース上にシナプスをプロットし、立体再構築を行う。

シナプスの定量と分布の解析 (Neuroexplore)を行う。

(3) Sindbis virus *in vivo* injection 法に よる投射ニューロンの標識:

麻酔下で脳定位固定装置で固定された TH-GFP マウスの嗅球の僧帽細胞層に、膜移 行シグナル付赤色蛍光タンパク(palmRFP) を発現する sindbis virus を圧力インジェ クターを用いて注入する。

Injection から 24 時間後にマウスを灌流 固定し・脳出し後、50 µmの連続スライス を作製し、RFPで標識されている単一僧帽細 胞を選ぶ。

スライスを共焦点レーザー顕微鏡により 三次元撮影する。

抗mRFP 抗体を用いて光顕レベル、及び電 顕レベルで多重染色を行なう。具体的には、 mRFP に対してビオチン化2次抗体及び Alexa594-FluoroNanogold-Streptavidin (Nanoprobe)で蛍光標識することにより TH-GFP との多重蛍光観察が可能となる。こ の多重蛍光標識標本をレーザー顕微鏡で解 析し、ニューロンの三次元的全体像(突起 の近接度・相互位置関係)を明らかにする。 次いでTH-GFP 成分は PAP 法により DAB 発色 し、その後、mRFP 成分を金コロイドで銀増 感し、電子顕微鏡用に包埋する。

70 nm 厚の電子顕微鏡連続超薄切片を作製 し、共焦点レーザー顕微鏡の3次元画像と 対応する箇所をデジタル電子顕微鏡で連続 撮影しシナプスの確認を行う。 4.研究成果

TH-GFP マウスの GFP 陽性細胞が、従来の免疫組織化学法による抗体標識と同一であることを確かめ、以後の実験は TH-GFP マウスを用いて行った。

(1) THニューロンが形成するシナプス定量解 析:

TH ニューロンが形成するシナプスについ て、抗 GFP 抗体を用いて TH ニューロンを免 疫染色した切片の電顕超薄切片をランダム に選びシナプスの観察と、シナプスが見られ る GFP 陽性突起の直径を計測した。

TH ニューロンへ入力するシナプスのうち pre 側のニューロンは 66 %が嗅受容細胞の軸 索(ON)からで、26 %が嗅受容細胞の軸索以外 (non-ON)からの非対称性シナプスであった。 また、GABA 系ニューロンからの対称性シナプ スは 8 %であった。TH ニューロンから出力す る対称性シナプスは入力シナプスに比べて 1/7 と少なく、以前のラットの報告(Toida K. et al., Neuroscience 2000(101):11-17)と 同様に TH ニューロンは調節を受けやすい介 在ニューロンであることが示唆された。下図 に ON から (左)または non-ON から TH ニュ ーロンへの非対称性シナプス(右)をそれぞ れ示す。



さらにシナプスを形成する突起径の計測 として、長径に対して直行する短径の最長の ものを直径とするという測定基準を用いて 行った。ON から入力を受けている TH 突起径 が平均約 530 nm であるのに対して non-ON か らが約 770 nm という特徴が得られ、ON は比 較的細い TH ニューロン突起上にシナプスす る傾向が見られた。また、TH ニューロンから 他ニューロンへの対称性シナプスが見られ る突起径は平均 740 nm と比較的太い突起で あった。

(2) TH ニューロンのシナプス分布:

次に単一の TH ニューロンが構成するシナ プスの空間的な分布を調べるため、報告者ら が独自に確立した連続超薄切片を用いた電 顕画像の 3 次元再構築法により TH ニューロ ン突起上での ON と non-ON からのシナプス分 布を解析した。

糸球体内での TH ニューロンの空間的なシ ナプス分布を調べるためには、糸球体をまる ごとカバーする領域の電顕撮影が必要とな る。マウスの糸球体直径は約 50~80 µm で あり、共焦点レーザー顕微鏡で観察した空間 領域は 180 µm×180 µm×50 µm (0.232 µ m/pixel、0.5 µm/section step; 776 pixels ×776 pixels×100 sections) で、これをカ バーするための電顕解析領域は 190 µm× 190 µm×50 µm、75 nm/ section が必要に なる。この領域をシナプス同定可能な最低倍 率で広範囲の電顕モンタージュ撮影を行っ た。

TH ニューロンの立体再構築とシナプス解 析の結果、ON からのシナプスのうち約 60%は TH ニューロン細胞体から約 30 µm 離れた突 起上に見られたのに対して、少数の non-ON からの入力は細胞体から 10 µm 以内の突起 にシナプスしていた。(下図に再構築した TH ニューロンとシナプスを示す。赤色は non-ON から、ピンク色は ON からのシナプスを示す)

以上の結果から、細胞体近傍突起への少数 の non-ON からの入力は、細胞体から遠位の 突起にシナプスする多数の ON からの入力よ りもさらに効果的にシナプス電位が伝達さ れることが推測された。



(3)non-ON ニューロンの同定

単一の TH ニューロン上のシナプス分布を 解析することで、電気生理学的実験から得ら れた結果と形態学的な解析結果を統合させ て入力調整回路を理解することが可能とな った。そこで、さらに TH ニューロンが形成 する神経回路を明らかにするため、non-ON ニ ューロンの同定をウィルス感染法を用いて 行った。

Sindbis virus を TH-GFP マウスの嗅球僧帽 細胞に感染させ、単一の僧帽細胞と TH ニュ ーロンが近接する箇所の電顕観察を行った。 共焦点レーザー顕微鏡による観察では、糸球 体内における単一の僧帽細胞と TH ニューロ ンは 7~8 箇所の近接が見られた。電子顕微 鏡連続超薄切片の観察ではウィルス感染に よって標識された僧帽細胞から TH ニューロ ンへの非対称性シナプスが、さらに同じ TH ニューロンから非標識の僧帽/房飾細胞への 対称性シナプスが連続して見られた。現在、 単一の TH ニューロンと標識された投射ニュ ーロンのコンタクトについて解析を進めて いる。

5.主な発表論文等

(研究代表者、研究分担者及び連携研究者に は下線)

〔雑誌論文〕(計 9件)

(1) <u>Kiyokage E.</u>, <u>Toida K</u>., S.-Yamamoto T., Ishimura K.

Cellular localization of 5alpha-reductase in the rat cerebellum.

Journal of Chemical Neuroanatomy (2014 in Press)doi:10.1016/j.jchemneu.2014.04.02 、 査読有

(2) <u>清蔭恵美、</u>野津英司、松野岳志、鈴木良 典、樋田一徳

透過型電子顕微鏡による広範囲モンタージュ 撮影と連続切片再構築法を用いた脳神経回路 の解析

細胞、第 46 巻 10 (613):44 -47 (2014 掲載 予定)、査読有

(3) 谷口美季、<u>清蔭恵美</u>、小林和人、<u>樋田一</u> <u>徳</u>

嗅覚系脳神経回路の解明:鼻閉モデルマウス を用いた嗅入力遮断効果の解析

川崎医学会誌 40 巻 2 号:(2014 掲載予定)、 http://igakkai.kms-igakkai.com/、査読有 (4) Kurokawa K., Mizuno K., <u>Kiyokage E.</u>, Shibasaki M., <u>Toida K.</u>, and Ohkuma S. Dopamine D1 receptor signaling system regulates ryanodine receptor expression after intermittent exposure to methamphetamine in primary cultures of midbrain and cerebral cortical neurons. Journal of Neurochemistry 118:773-783 (2011)doi:10.1111/j.1471-4159.2011.0736 6.x. 査読有

(5) Kurokawa K., Shibasaki M., <u>Kiyokage E.</u>, Mizuno K., <u>Toida K</u>., and Ohkuma S. Involvement of NMDA receptors in ryanodine receptor expression in dopaminergic neurons in the ventral tegmental area of mice with intermittent methamphetamine treatment.

Synapse65:1156-1165(2011)doi:10.1002/sy n.20953. 査読有

(6) Kurokawa K., Mizuno K., Shibasaki M., <u>Kiyokage E., Toida K.</u>, and Ohkuma S.

Cocaine increases ryanodine receptors via dopamine D1 receptors.

Synapse65:1106-1112(2011)doi:10.1002/sy n.20935. 査読有

(7) <u>清蔭恵美</u>、野津英司、赤木貴彦、<u>樋田一</u> <u>徳</u>

神経形態学におけるデジタルトレース

顕微鏡、第 46 巻 2: 132-136 (2011)、 http://www.microscopy.or.jp/magazine/mi croscopy.html 査読有

(8) Parrish-Aungst S., <u>Kiyokage E.</u>, Szabo G., Yanagawa Y., Shipley M.T., and Puche A.C.

Sensory experience selectively regulates transmitter synthesis enzymes in

interglomerular circuits. Brain Research 1382:70-76 (2011) doi: 10.1016/i.brainres.2011.01.068. 查読有 (9) Kiyokage E., Pan Y., Shao Z., Kobayashi K., Szabo G., Yanagawa Y., Obata K., Okano H., Toida K., Puche C.A., and Shipley T.M. Molecular Identity of Periglomerular and Short Axon Cells. Journal of Neuroscience 30(3):1185-1196 (2010)doi:10.1523/JNEUROSCI.3497-09.201 0. 査読有 [学会発表](計 10件) (1) 清蔭恵美、鈴木良典、樋田一徳 嗅球糸球体:電子顕微鏡連続切片再構築によ るシナプス解析 日本顕微鏡学会第 69 回学術講演会、2013 年 5月20日、於ホテル阪急エキスポパーク (2)清蔭恵美 嗅球糸球体:電子顕微鏡連続切片再構築と単 ーニューロン標識による構造解析 第 118 回日本解剖学会総会・全国学術集会講 演:神経解剖懇話会シンポジウム「単一ニュ ーロン標識法と神経回路の解析」2013年3月 28日、於サンポートホール高松・かがわ国際 会議場 (3)<u>清蔭恵美、樋田一徳</u> マウス嗅球におけるドーパミンニューロン のシナプス解析 第35回日本神経科学大会、2012年9月21日、 於名古屋コンベンションセンター (4) Kiyokage E., Shao Z., Puche C. A., Shipley T. M., Kobayashi K., Toida K. Structural analysis for distribution of synapses on mouse olfactory bulb dopaminergic neurons 第116回日本解剖学会総会 · 全国学術集会、 2011 年 3 月 30 日、於パシフィコ横浜 (5) Akagi T., <u>Kiyokage E.</u>, and <u>Toida K.</u> Morphological analysis for migration of postnatal neurogenesis in the mouse olfactory system 第116回日本解剖学会総会 · 全国学術集会、 2011年3月28-30日、於パシフィコ横浜 (6) Taniguchi M., Kiyokage E., and Toida Κ. Olfactory Brain Circuitry: morphological analysis of input deprivation effect using nasal closure model mice 第116回日本解剖学会総会・全国学術集会、 2011年3月28-30日、於パシフィコ横浜 (7)谷口美季、清蔭恵美、樋田一徳 嗅覚系脳神経回路の解明:鼻閉モデルマウス を用いた嗅入力遮断効果の解析 日本顕微鏡学会第 55 回シンポジウム、2011 年9月30日-10月1日、於かがわ国際会議場 (8)赤木貴彦、<u>清蔭恵美、樋田一徳</u> 嗅覚系脳神経回路の解明:新生ニューロンの 遊走動態に関する形態学的解析 日本顕微鏡学会第 55 回シンポジウム、2011

年9月30日-10月1日、於かがわ国際会議場 (9)清蔭恵美、樋田一徳 マウス嗅球糸球体における TH ニューロンの シナプス解析 第115回日本解剖学会総会·全国学術集会、 2010年3月28日、於盛岡県民会館 (10) Kiyokage E., Shao Z., Puche C. A., Shipley T. M. Kobayashi K., and Toida K. Differential distribution of olfactory nerve synapses on mouse olfactory bulb dopaminergic neurons. 40th Annual meeting of the Society for Neuroscience, November 15th 2010, at San Diego, USA. San Diego Convention Center 〔図書〕(計 0件) 〔産業財産権〕 出願状況(計 0件) 名称: 発明者: 権利者: 種類: 番号: 出願年月日: 国内外の別: 取得状況(計 0件) 名称: 発明者: 権利者: 種類: 番号: 取得年月日: 国内外の別: [その他] 解剖学教室ホームページ http://igakkai.kms-igakkai.com/ 6.研究組織 (1)研究代表者 清蔭 恵美(Kiyokage Emi) 川崎医科大学・解剖学・講師 研究者番号: 30543392 (2)研究分担者 なし (3)連携研究者 樋田 一徳(Toida Kazunori) 川崎医科大学・解剖学・教授 研究者番号: 40253405 金子 武嗣 (Kaneko Takeshi) 京都大学・高次脳形態学・教授 研究者番号:90177519