

(研究課題名) 細胞毒性に脆弱である中枢神経系を対象とした,ナノマテリアルが持つ有害作用の評価手法開発

研究代表者	入江 智彦	国立医薬品食品衛生研究所	薬理部
研究協力者	河上 強志	国立医薬品食品衛生研究所	生活衛生化学部
研究協力者	伊佐間 和郎	国立医薬品食品衛生研究所	生活衛生化学部
研究協力者	宇佐見 誠	国立医薬品食品衛生研究所	薬理部
研究協力者	佐藤 薫	国立医薬品食品衛生研究所	薬理部

### 研究要旨

ナノマテリアルは次世代の新規素材として注目されており,実際に活用が行われている。しかし,ナノマテリアルが健康被害を及ぼす可能性も示唆されており,ナノマテリアルの生体への安全評価は喫緊の課題である。生体組織において,中枢神経系は特に毒性に対して脆弱なので,中枢神経系へのナノマテリアルの影響検討が重要だと考えられる。それにも関わらず,未だに効率的な有害作用の評価手法は開発されていない。

H25-H26年度は,化粧品などに活用されているナノ粒子  $\text{TiO}_2$  と  $\text{ZnO}$  の神経細胞に与える影響を,神経細胞モデルである分化 PC12 細胞を用い,細胞毒性試験(LDH 法及び, MTT 法)と神経突起進展の定量的画像解析法により検討した。 $\text{TiO}_2$  は  $100 \mu\text{g/mL}$  の高濃度でも細胞毒性を示さなかったが, $1 \mu\text{g/mL}$  以上の濃度で神経突起伸長を有意に阻害する事が分かった。一方, $\text{ZnO}$  は  $1 \mu\text{g/mL}$  以上の濃度で経日的に細胞毒性を示し,細胞毒性を示さない  $0.1 \mu\text{g/mL}$  以下の濃度でも神経突起伸長を有意に阻害する事が分かった( $\sim 10^{-4} \mu\text{g/mL}$ )。

この結果はナノマテリアルの中枢神経系への影響の有無の予測に貢献できる評価手法として活用することが可能だと考えられる。今後はラット脳由来の初代神経培養細胞に対する金属ナノマテリアルの影響検討を行う必要がある。

### A. 研究目的

ナノマテリアル(フラーレン,酸化チタン等)は一般的に大きさが  $100 \text{ nm}$  未満と定義されている[1]。ナノマテリアルは従来の素材には無い有用機能を持つことから,次世代の新規素材として注目されている。現在では工業用の用途に加えて,化粧品基剤など日用品にも実用化されており,

生活に必須な素材になりつつある。一方,ナノマテリアルが想定外の健康被害を及ぼす事が懸念されており[2],実際にカーボンナノチューブや酸化チタンが発ガン性や炎症性を持つ可能性が数多く示唆されている[3]。それゆえ,ナノマテリアルの健康への安全性評価は喫緊の課題である。

中枢神経系は他の組織と異なり,再生

能力に乏しく、毒性に対して非常に脆弱である事が有名である。また、金属ナノマテリアルのうち、ZnOはラットを用いた実験で鼻腔内投与により脳内に移行する事が報告されている[4]。それにも関わらず、神経細胞に対するナノマテリアルの毒性評価に関する効率的な評価系は未だに確立されていない。それゆえ、ナノマテリアルの中枢神経系に対する有害作用の新規評価系を開発し、人体への健康影響を予測する事は、国民の健康を守るために非常に重要である。

本研究では、中枢神経系細胞を対象とした評価手法の構築を目指す。今年度は使用する神経細胞のモデルとして汎用されているPC12細胞を用いた。PC12細胞は株化細胞であり、胎児ラットの脳から作成する初代培養神経細胞よりも扱いが容易であり、かつ細胞増殖能を持つので実験に必要な細胞数を効率的に得る事が出来る。更には、神経突起伸展を神経成長因子 (NGF) 刺激により分化誘導できる。この特性を利用して神経突起伸展を指標にした化合物のスクリーニングにも用いることも可能である[5]。

平成 25 年度は各種金属ナノマテリアルが分化 PC12 細胞に毒性を与えるか否かを決定し、実際に与える場合はその濃度依存性を求める事を目標とした。平成 26 年度は金属ナノマテリアル示す細胞毒性の培養日数依存性と、金属ナノマテリアルが神経突起進展に対して与える影響を検討した。

## B. 研究方法

### 1) 用いたナノマテリアル

- ・酸化亜鉛 ZnO (Sigma-Aldrich, 721077, 平均 1 次粒子径 < 35 nm)
- ・酸化チタン TiO<sub>2</sub> (CIK ナノテックより提

供, 平均 1 次粒子径 = 36 nm, メーカーカタログより) の 2 種類を用いた。

### 2) 細胞株及び培養方法

PC12細胞は、国立衛研薬理部で液体窒素中に凍結保存されていたものを培養して用いた。PC12細胞は、10% heat-inactivated horse serum (非働化 HS, GIBCO), 5% heat-inactivated fetal bovine serum (非働化FBS, GIBCO), 50 units penicillin, 50 µg/ml streptomycin (GIBCO) を含む RPMI1640 培地 (GIBCO)にて、37°C, 5% CO<sub>2</sub>インキュベーターで培養した。PC12細胞は、80%コンフルエントになった時に希釈して継代した。継代培養用には、コラーゲンIでコートされた培養プレート (BIOCOAT®, BectonDickinson)を用いた。

継代方法は以下の通りである。パスツールピペットで細胞をピペッティングして剥がした (トリプシンは使用しない)。遠沈管へ移し、注射針付きのシリンジで 20-40 回ピペッティングして細胞を出来るだけシングルセルにした。1,000rpm で 1 分間遠心し、上清を捨てて新しい培地に再浮遊させた。

### 3) PC12 細胞のマルチウェルへの播種と分化誘導

コラーゲン I でコートされた 96-well プレート (Thermo Fisher)に、200 µL 培地を分注した時に、PC12 細胞が 2,500 個/well の密度になるように細胞懸濁液を調製した。なお、この時の培地は低血清培地に NGF を加えた分化用培地を用いた: 1% heat-inactivated horse serum (非働化 HS, GIBCO), 0.5% heat-inactivated fetal bovine serum (非働化

FBS, GIBCO), 50 units penicillin, 50 µg/ml streptomycin, を含む培地に NGF (mouseNGF2.5S, Alomone labs)が終濃度 50 ng/mL になるように添加した。各 well には 200 µL の細胞懸濁培地を分注し、細胞を播種した。その後、継代時と同様に 37°C, 5% CO<sub>2</sub> インキュベーターで培養した。

#### 4) 分化 PC12 細胞へのナノマテリアル暴露

96-well プレートで培養した PC12 細胞を 1 日培養した後に ZnO ナノ粒子懸濁液と TiO<sub>2</sub> をそれぞれ別のウェルに添加した。懸濁には、分化誘導時と同じ培地を使用した。ナノ粒子は 100 µg/mL が最高濃度となるように、段階希釈して各 well に添加した。希釈には分化用培地を用いた。各物質を添加後、インキュベーター内で培養を継続しながら最長 7 日間暴露した。陽性対照として終濃度 0.1% TritonX-100 を用い、これを添加した well で細胞死を惹起させた。

#### 5) 位相差顕微鏡を用いた細胞形態観察

PC12 細胞の位相差画像観察と撮影には、倒立顕微鏡 ECLIPSE TS100 (NIKON), デジタルカメラ DN100 (NIKON), 20 倍対物レンズを用いた。

#### 6) LDH アッセイ法を用いた細胞毒性試験

##### 試薬

- LDH-Cytotoxic Test Wako (WAKO)
- PBS (-) (GIBCO)

##### 方法

ナノマテリアルを 4 日間暴露した

PC12 細胞プレートを用意した。各 well より培地を 100 µL ずつ分取し、別の新しい 96-well プレートに移した。これに発色液 (WAKO のキット付属) を 25 µL/well の割合で添加し、室温で 30 分間インキュベートした。希釈調整した反応停止液 (キット付属) を 50 µL/well の割合で添加して発色反応を停止した。マイクロプレートリーダーで 560 nm の吸光度を測定した。

#### 細胞傷害率の算定法

以下に示す計算式により求めた：

細胞障害率(%)

$$= (S-N)/(P-N) \times 100$$

P = 検体での吸光度

N = 陰性対照での吸光度 (細胞を播種していない well から分取した培地から得られる値)

P = 陽性対照での吸光度

求めた細胞障害率を縦軸に、被研物質の濃度を横軸にとってプロットし、生存率が 50% になる値を LD50 (50% 細胞傷害率) とした。

#### 7) MTT アッセイ法を用いた細胞毒性試験

##### 試薬

- MTT (Sigma-Aldrich)
- PBS (-)
- MTT 溶液：MTT 25 mg に 5 mL の PBS (-) を加え溶解した。その後、0.22 µm フィルターで濾過滅菌した。
- 0.04M HCl/イソプロピルアルコール：イソプロピルアルコールに 1/100 容量の 4M 塩酸を添加

して作成した。

## 方法

標本は LDH アッセイ用に培地を 100  $\mu\text{L}/\text{well}$  の割合で回収した後、この細胞プレートを用いて行った。MTT 溶液を各ウェルに 10  $\mu\text{L}$  ずつ添加した。炭酸ガスインキュベーター内に戻し、3 時間呈色反応を行った。倒立顕微鏡で、細胞内に青紫色のホルマザン結晶が生成している事を確認した。各ウェルに 200  $\mu\text{L}$  の PBS (-) を加え、1 分間ほどおいたのち、液を吸引除去した。0.04M HCl/イソプロピルアルコールを 200  $\mu\text{L}$  ずつ加えた。プレートをマイクロプレートミキサーにのせ、10 分間振動させて生成したホルマザンを溶解させた。マイクロプレートリーダーで 570 nm の吸光度を測定した。

## 細胞傷害率の算定法

下記の式により細胞生存率を算出した。これを種々の被検物質濃度に対してグラフに表し、生存率が 50%になる値を LD50 とした。

細胞生存率 (%)

$$= [(As - Ab) / (Ac - Ab)] \times 100$$

As: 検体の吸光度 (細胞, 被検物質および MTT 溶液の入ったウェル)

Ac: 陰性対照の吸光度 (細胞および MTT 溶液の入ったウェル被検物質無し)

Ab: ブランク吸光度 (培地および MTT 溶液の入ったウェル細胞無し)

## 8) 懸濁液中の金属酸化物ナノマテリアルの物性測定法

酸化金属ナノマテリアルは細胞分化用培地を用いて懸濁し、これの粒径分布を動的光散乱光度計 (大塚電子 ELSZ-2NPA) により測定した。

## 9) 蛍光免疫染色法とハイコンテンツスクリーニング機器による神経突起進展の測定

96-well プレートに PC12 細胞を播種し NGF による分化誘導を行った。培養 1 日目に酸化金属ナノマテリアルを添加して引き続き培養を行った。培養 7 日目に細胞を 4%パラホルムアルデヒドで固定した。PBS (-)で洗浄後、マウス抗 III チューブリン抗体 (Chemicon MAB5564) と抗マウス-AlexaFluor 488-conjugated goat anti-guinea-pig IgG antibody (A-11073; Invitrogen)を用いて神経突起を蛍光染色した。これと同時に Hoechst 33342 (1  $\mu\text{g}/\text{ml}$ , Dojindo)を用いて核を染色した。自動画像取得・画像解析は Cellomics CellInsight (Thermo Scientific 社)を機器マニュアルに従って行った。

## (倫理面への配慮)

該当なし。

## C. 研究結果

### -H25 年度-

#### 1) 凍結保存 PC12 細胞の突起伸展能の確認

PC12 細胞は低血清培地+NGF 存在下で分化誘導が惹起され、神経突起を伸ばす事が知られている[5]。国立医薬品食品衛生研究所・薬理部で凍結保存されていた PC12 細胞を使用するにあたり、この保存されていた細胞が突起伸展能を維持しているか否かを検討した。

低血清培地+NGF 存在下 (研究方法参考) で 7 日間培養したところ, 薬理部に保存されていた PC12 細胞は文化刺激に対して問題なく突起伸展を示すことが確認できた (Fig. 1) .

## 2) 分化 PC12 細胞を用いた細胞毒性評価系の確立

ナノマテリアルの神経細胞に対する毒性評価系の構築を行うに際し, 多検体を用いて効率良く評価できる系として, 96-well プレートを用いた実験系を行う必要があると考えた. そこで, 細胞毒性評価にはマルチウェルプレートを使って実験実施が可能な LDH 法と MTT 法の 2 種類の方法を用いる事にした.

LDH 法は, まず初めに LDH (lactate dehydrogenase ; 乳酸脱水素酵素) の作用により, 乳酸がピルビン酸に酸化されると同時に, 補酵素 NAD が NADH に還元される. 次に, サンプル中の LDH 活性に比例して産生される NADH がジアホラーゼの酵素作用でニトロブルーテトラゾリウムを還元して青紫色のジホルマザンを生成する. この呈色は生細胞数に比例するので, 吸光度を測定する事で細胞生存率とこれから算出できる死細胞の割合の評価が可能となる.

MTT 法は, テトラゾリウム塩化合物である MTT が脱水素酵素の基質となる性質を利用する. 細胞膜透過性の MTT は膜透過後に, ミトコンドリア内脱水素酵素により青色の色素 (ホルマザン) に還元される. この生成したホルマザン量は生細胞数に対応する. 生成したホルマザン量は可溶化する事で LDH 法と同様にマイクロプレートリーダーによる吸光度測定で定量出来るのでマルチウェルプレートを用いて

実験を行う事が出来る.

本研究室で, MTT 法と LDH 法のそれぞれを用いた分化 PC12 細胞の毒性評価系はこれまで確立されていなかった. そこで, 金属ナノマテリアルを用いた実験を行う前段階として, 陽性対照として細胞毒性を持つ Triton-X 100 (界面活性剤) を用いた MTT 法と LDH 法の実験手法確立を行った. その結果を Fig. 2 に示す. Triton-X 100 を終濃度  $1.0 \times 10^{-6}\%$  ~  $1\%$  になるように 96-well プレートに添加し, 4 日分化培地による突起伸展を誘導した PC12 細胞に添加した. オーバーナイトで暴露させ, 翌日 MTT アッセイと LDH アッセイを行った. その結果, それぞれの LD50 値は,  $8.6 \times 10^{-4}\%$ , 及び,  $1.4 \times 10^{-3}\%$  である事が分かった. この結果は, 本研究室で分化 PC12 細胞への細胞毒性評価がマルチウェルを用いて高効率で行えることを示している.

## 3) 金属ナノマテリアルの分化用培地における 2 次粒子径の測定

金属ナノマテリアルは水溶液中で凝集して 2 次粒子を形成する場合がある. そこで, 分化用培地で金属ナノマテリアルを懸濁し, この環境における 2 次粒子径を, 動的光散乱光度計により測定した (B, 研究方法を参考). なお, PC12 細胞に暴露する時に使う濃度のうち, 最も高い値 ( $100 \mu\text{g/mL}$ ) になるように調製した懸濁液を測定に用いた. その結果を表 1 に示す. 分化培地中では  $\text{TiO}_2$  と  $\text{ZnO}$  の両方において, 平均粒子径が 1 次粒子径よりも大きな値となっている事が分かった. この結果は  $\text{TiO}_2$  と  $\text{ZnO}$  のそれぞれが 2 次粒子として分化培地中に存在している事を示している.

#### 4) 金属ナノマテリアルの分化 PC12 細胞に対する細胞毒性評価

最後に、TiO<sub>2</sub>と ZnO の分化 PC12 細胞に対する細胞毒性を評価した。金属ナノマテリアルは分化用培地で希釈系列を作成し、分化誘導後 1 日目の細胞に添加した。その後、更にインキュベーター内で暴露させながら細胞を更に 4 日間培養を行った。その後、位相差顕微鏡観察と MTT アッセイ、LDH アッセイを行った。この結果を Fig. 3 と Fig. 4 にそれぞれ示した。今回用いた中で最も高濃度であった、終濃度 100 µg/mL の TiO<sub>2</sub> を添加した場合、位相差顕微鏡観察で細胞の周囲に沈殿したナノマテリアルが確認できた (Fig. 3A)。それにも関わらず、陰性対照の細胞像 (Fig. 3B) と比較しても細胞形態に顕著な変化は観察されなかった。MTT アッセイと LDH アッセイを行った所、最も高濃度の TiO<sub>2</sub> 暴露でも細胞毒性は生じなかった (Fig. 3C, D)。この結果は TiO<sub>2</sub> は分化 PC12 細胞に対して細胞毒性を示さない事を表している。

ZnO を用いて同様の実験を行った所、TiO<sub>2</sub> の場合とは全く異なった結果が得られた (Fig. 4)。終濃度 1 µg/mL では 4 日間暴露を行っても細胞の形態には顕著な変化は生じなかった (Fig. 4A) が、10 µg/mL では明確な細胞形態の変化が観察された (Fig. 4B)。細胞毒性評価の結果、MTT アッセイ、LDH アッセイの両方の場合で終濃度 10 µg/mL 以上で細胞毒性が生じた (Fig. 4C, D)。MTT アッセイと LDH アッセイによるそれぞれの LD50 値は、9.1 µg/mL 及び、9.9 µg/mL である事が分かった。

#### -H26 年度-

#### 1) 分化 PC12 細胞に対する、金属ナノマ

#### テリアルの細胞毒性の培養日数依存性

昨年度、ZnO は分化 PC12 細胞に対して細胞毒性を示すことを見いだした。本年度は、この毒性が培養日数依存的か否かを検討した。分化誘導後 1 日目の細胞に TiO<sub>2</sub> または ZnO を添加し、その後、更にインキュベーター内で暴露させながら細胞を最長 7 日目まで培養を行った。添加後 2, 5 時間、2, 4, 7 日目に MTT アッセイを行った。この結果を Fig. 5 と Fig. 6 にそれぞれ示した。昨年度は TiO<sub>2</sub> 暴露を培養 4 日目まで行ったが、今年度は培養 7 日目まで延長して行った。しかしながら、暴露日数を 3 日分延長させても、TiO<sub>2</sub> は最高濃度でも細胞毒性を全く示さなかった (Fig. 5)。

ZnO を用いて同様の実験を行った所、TiO<sub>2</sub> の場合とは全く異なった結果が得られた (Fig. 6)。培養 7 日目までの間に、終濃度 1 µg/mL 以上の濃度で細胞毒性が認められた。これらの濃度では経日的に細胞生存率が低下した。また、終濃度 100 µg/mL では、曝露後 2 時間で細胞毒性が生じる事が分かった。

#### 2) 金属ナノマテリアルの PC12 細胞突起伸長に対する影響

神経細胞は生後発達期に、神経突起伸長を行う事で神経回路形成を行う事が知られている。それゆえ、細胞死アッセイに加えて、突起伸長への影響の検討が必要だと考えられる。そこで、金属ナノマテリアル暴露後の PC12 細胞 (培養 7 日目) を組織固定し、抗 III チューブリン抗体により神経突起を蛍光免疫染色を行った。その後、蛍光画像の取得・解析により、金属ナノマテリアルの突起伸長に対する影響の検討を行った (Fig. 7 と Fig. 8)。

TiO<sub>2</sub> を暴露した場合、細胞 1 個あた

りの神経突起の数，細胞 1 個あたりの神経突起の合計長，神経突起 1 本あたりの長さ，神経突起 1 本あたりの枝分れの数，のそれぞれのパラメーターにおいて，有意に抑制作用が惹起されることが分かった (Fig. 7)．この結果は，Fig. 5 と合わせて考えると，TiO<sub>2</sub> は細胞毒性を及ぼさない濃度でも，突起伸長には影響を与える場合がある事を示している．

ZnO を用いて同様の実験を行った結果を Fig. 8 に示す．Fig. 6 の結果より，培養 7 日目において，0.1 μg/mL 以下の低濃度では細胞毒性が生じない事が分かった．しかしながら，神経突起伸長の各パラメーターに対して，0.1 μg/mL 以下の低濃度でも有意に影響が生じる事が分かった (Fig. 8)．この事は，ZnO は細胞生存率に影響を与えない低濃度でも，突起伸長に影響を与える事を意味している．

#### D. 考察

金属ナノマテリアルの中で，今回は TiO<sub>2</sub> と ZnO を用いた．TiO<sub>2</sub> は主に化粧品 (ファンデーション，日焼け止め) などに用いられている (厚生労働省 HP, ナノマテリアルに係る安全対策のページ，<http://www.nihs.go.jp/mhlw/chemical/nano/nanopdf/sankou2.pdf> より)．本研究において，TiO<sub>2</sub> は本研究で用いた最高濃度である，100 μg/mL でも細胞毒性を示さなかった (Fig. 3)．この結果は，TiO<sub>2</sub> は化粧品に含まれているが，これまで化粧品は顕著な健康被害を及ぼしていない事と関係があると推測される．ただ，今回は TiO<sub>2</sub> の分化用培地中での 2 次粒子径が 100 nm よりも大きな値を示していたので，ナノマテリアルとしての物性が減弱し，その結果，毒性を示さなかった可能性もある (表

1)．それゆえ，次年度以降に TiO<sub>2</sub> に分散剤を追加で添加するなどを行い，100 nm 以下の 2 次粒子径が得られる条件を検討する必要があると考えられる．

ナノ粒子 ZnO も工業製品や化粧品などに幅広く使われているが，本研究においては 10 μg/mL 以上の濃度で分化 PC12 細胞に対して細胞毒性を示すことが分かった (Fig. 4)．近年，ナノ粒子 ZnO が細胞毒性を示す原因の一つとして，ZnO が溶解して生じる Zn<sup>2+</sup> が主な細胞毒性を及ぼしている事が報告されている [6]．それゆえ，次年度以降は，細胞毒性を及ぼした時の分化培地に含まれる Zn<sup>2+</sup> の濃度を定量し，ナノ粒子 ZnO が及ぼす細胞毒性を ZnO 暴露の代わりに水溶性の ZnCl<sub>2</sub> 暴露で再現できるか否かを来年度以降，検討することが重要であると考えられる．

また，今回は株化細胞である PC12 細胞を用いたが，より生体の神経組織に近い細胞種 (例: ラット脳由来の初代神経培養細胞等) を用いる事で，より精度の高い実験系になると考えられる．

#### E. 結論

本研究において，

- 1) 分化 PC12 細胞を用いた金属ナノマテリアルの評価系として，MTT 法及び LDH 法を用いた細胞毒性評価系を確立した．
- 2) TiO<sub>2</sub> は 100 μg/mL の高濃度でも細胞毒性を示さなかったが，1 μg/mL 以上の濃度で神経突起伸長を有意に阻害した．
- 3) ZnO は 1 μg/mL 以上の濃度で経日的に細胞毒性を示した．細胞毒性を示さない 0.1 μg/mL 以下の濃度でも神経突起伸長を有意に阻害した ( $\sim 10^{-4}$  μg/mL)．

これらの結果はナノマテリアルの中枢神経系への影響の有無の予測に貢献できる評価手法として活用することが可能だと考えられよう．

## F. 健康危険情報

なし.

## G. 研究発表

### 1. 論文発表

1) Irie T\*, Matsuzaki Y, Sekino Y, and Hirai H\* (\*Co-corresponding authors)

*The Journal of Physiology*. 2014 Jan 1;592(Pt 1):229-247. Kv3.3 channels harbouring a mutation of spinocerebellar ataxia type 13 alter excitability and induce cell death in cultured cerebellar Purkinje cells.

2) Usami M, Mitsunaga K, Irie T, Miyajima A, Doi, O. *The Journal of Toxicological Sciences*. 2014 vol 39, 285-292. Proteomic analysis of ethanol-induced embryotoxicity in cultured post-implantation rat embryos.

3) Usami M, Mitsunaga K, Irie T, Nakajima M. *Congenital Anomalies*. 2014 Feb;54(1):67-68. doi: 10.1111/cga.12036. Various definitions of reproductive indices: a proposal for combined use of brief definitions.

4) Usami M, Mitsunaga K, Irie T, Miyajima A, Doi O. *Congenital Anomalies*. 2014 Aug;54(3):184-8. doi: 10.1111/cga.12059. Simple in vitro migration assay for neural crest cells and the opposite effects of all-trans-retinoic acid on cephalic- and trunk-derived cells.

### 2. 学会発表

1) 入江 智彦, 松崎 泰教, 関野 祐子, 平井 宏和: 脊髄小脳変性症にみられる

変異型 Kv3.3 チャンネルは, 培養小脳プルキンエ細胞において細胞死と興奮性変化を引き起こす, Neuro2013 (京都, 2013. 6)

2) 原 宏士朗, 藤枝 智美, 入江 智彦, 三輪 秀樹, 岡 淳一郎, 白尾 智明, 花尻(木倉)瑠理, 合田 幸広, 栗原 正明, 関野 祐子: 光学測定法によるマウス扁桃体外側核の神経応答に対するカンナビノイド類の作用の解析, Neuro2013 (京都, 2013. 6)

3) 高橋 華奈子, 入江 智彦, 関野 祐子, 佐藤 薫: ドコサヘキサエン酸によるアストロサイトグルタミン酸トランスポーター EAAT2 機能増強, Neuro2013 (京都, 2013. 6)

4) 宇佐見 誠, 満長 克祥, 入江 智彦, 宮島 敦子, 土井 守: 発生毒性物質がラット神経堤細胞の遊走に及ぼす影響に関する研究, 第 53 回日本先天異常学会学術集会 (大阪, 2013. 7)

5) 宇佐見 誠, 高松 美奈, 風間 崇吾, 満長 克祥, 入江 智彦, 宮島 敦子, 土井 守, 滝沢 達: 培養ラット胚におけるバルプロ酸による発生毒性のプロテオミクス解析, 第 54 回日本先天異常学会学術集会 (神奈川, 2014. 7)

6) 入江 智彦, 花尻(木倉) 瑠理, 宇佐見 誠, 内山 奈穂子, 合田 幸広, 関野 祐子: 新規違法ドラッグ MAM-2201 は CB1 受容体を介して神経伝達を強力に抑制し, 複雑スパイク誘発性の細胞内 Ca<sup>2+</sup>上昇を減弱させる, Neuro2014 (神奈川, 2014.9)

7) 入江 智彦, 花尻(木倉) 瑠理, 宇佐

見 誠, 内山 奈穂子, 合田 幸広, 関野 祐子: 新規違法ドラッグ MAM-2201 は CB1 受容体を介して神経伝達を強力に抑制し, 複雑スパイク誘発性の細胞内  $\text{Ca}^{2+}$  上昇を減弱させる, 生理研研究会「シナプス・神経ネットワークの機能ダイナミクス」(愛知, 2014.12)

H. 知的財産権の出願・登録状況 (予定を含む.)

1. 特許取得  
なし
2. 実用新案登録  
なし
3. その他  
なし

## I. 謝辞

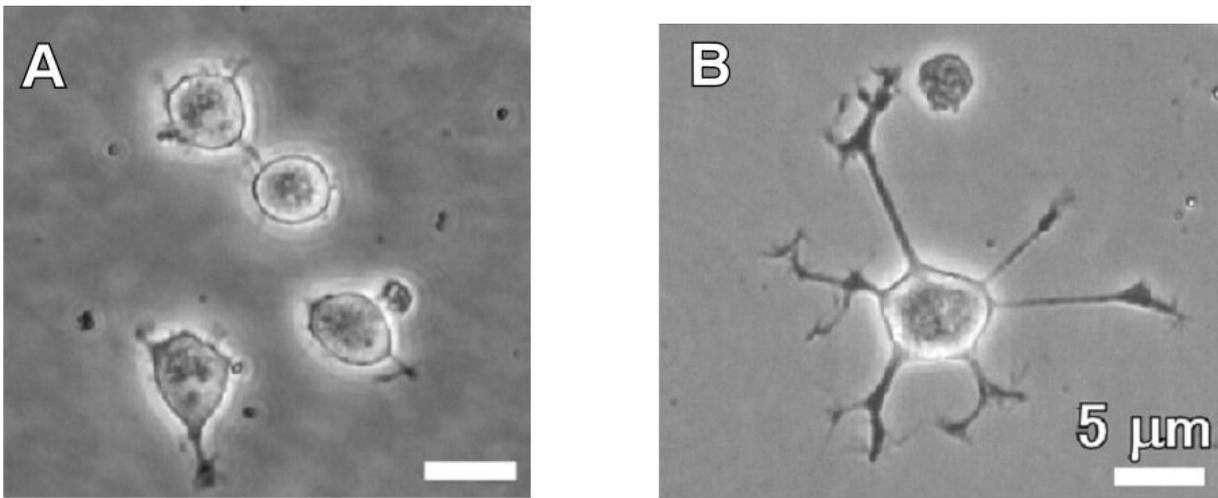
CIK ナノテックから試験に供試した  $\text{TiO}_2$  を提供して頂きました。ここに謝意を表します。

## J. 参考文献

1. Whatmore, R.W., *Nanotechnology-what is it? Should we be worried?* Occup Med (Lond), 2006. **56**(5): p. 295-9.
2. Service, R.F., *Nanotoxicology. Nanotechnology grows up.* Science, 2004. **304**(5678): p. 1732-4.
3. Takagi, A., et al., *Induction of mesothelioma in p53+/- mouse by intraperitoneal application of multi-wall carbon nanotube.* J Toxicol Sci, 2008. **33**(1): p. 105-16.
4. Kao, Y.Y., et al., *Demonstration of an olfactory bulb-brain translocation pathway for ZnO nanoparticles in rodent cells in vitro and in vivo.* J Mol Neurosci,

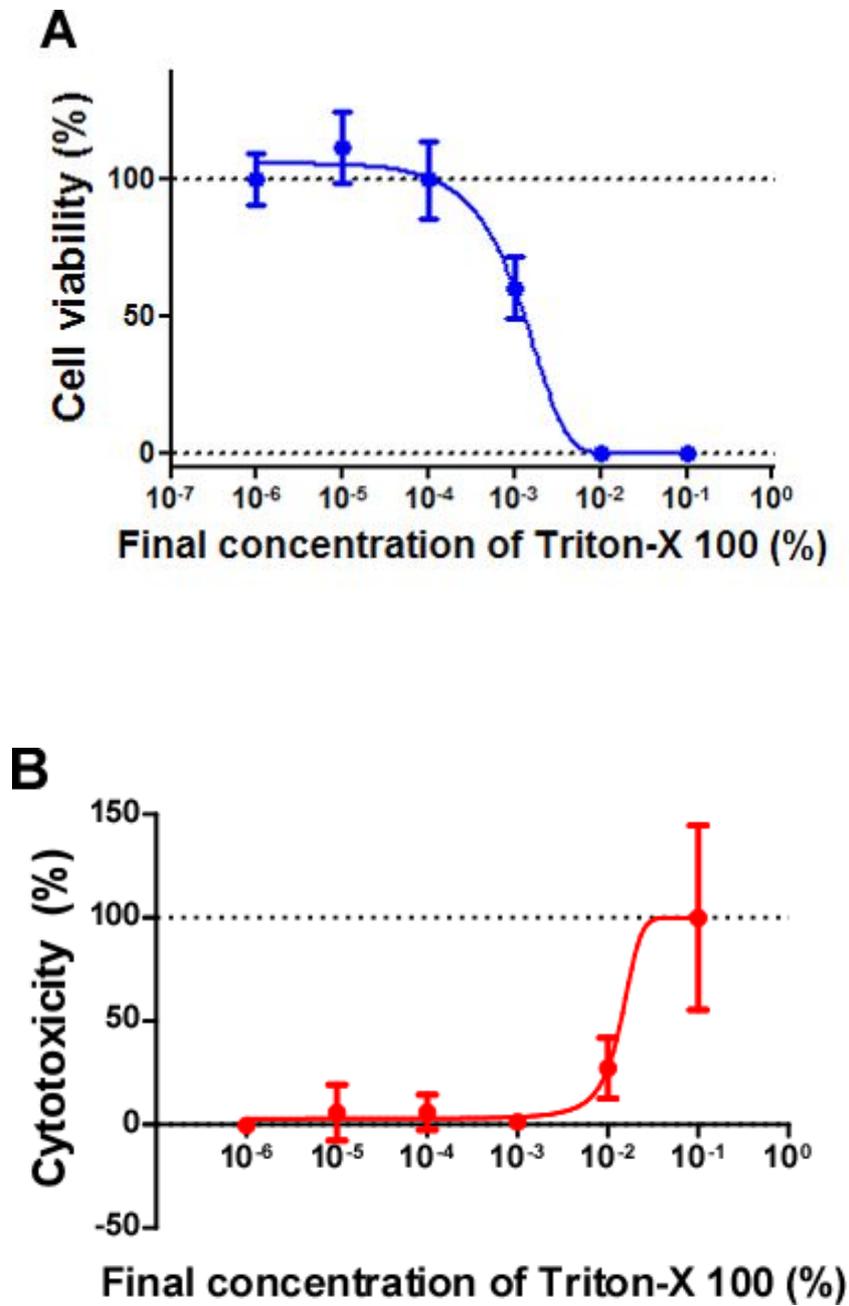
2012. **48**(2): p. 464-71.

5. Das, K.P., T.M. Freudenrich, and W.R. Mundy, *Assessment of PC12 cell differentiation and neurite growth: a comparison of morphological and neurochemical measures.* Neurotoxicol Teratol, 2004. **26**(3): p. 397-406.
6. Song, W., et al., *Role of the dissolved zinc ion and reactive oxygen species in cytotoxicity of ZnO nanoparticles.* Toxicol Lett, 2010. **199**(3): p. 389-97.



**Fig. 1**

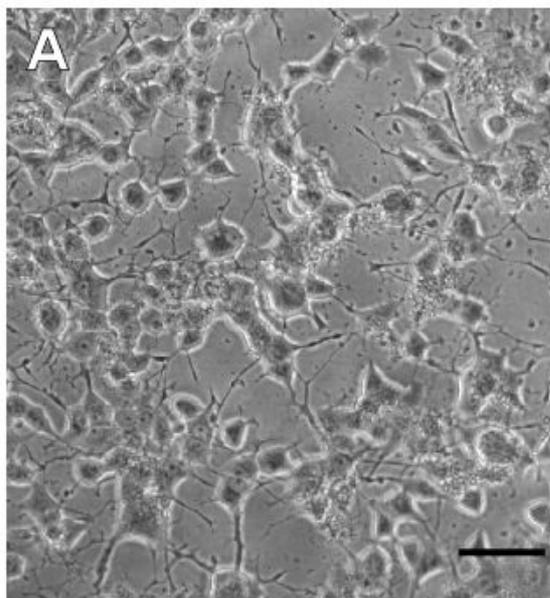
分化誘導前 (A) と分化誘導後 (B: 低血清培地+NGF 存在下,7 日間培養) の PC12 細胞 . 位相差顕微鏡を用いて画像観察と撮影を行った . B において , 神経突起の成長が観察できる .



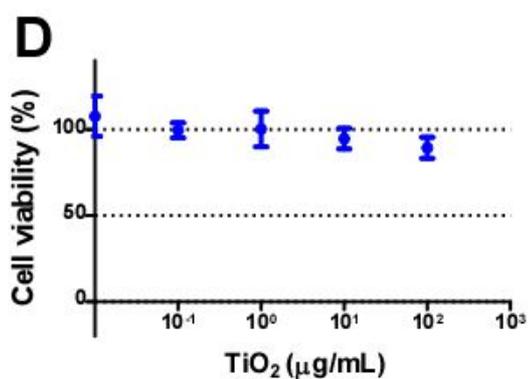
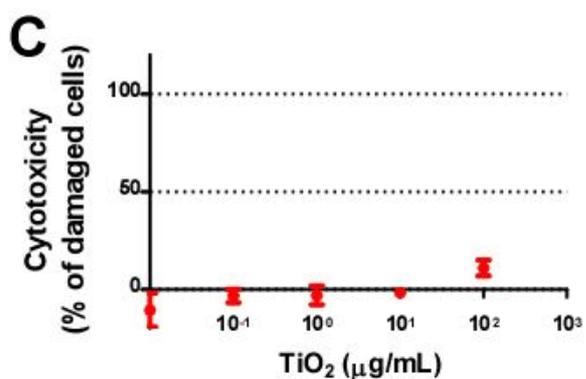
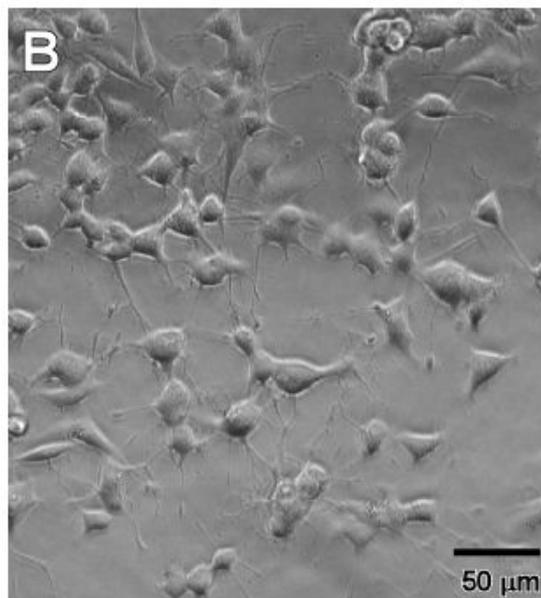
**Fig. 2**

界面活性剤である Triton-X 100 を用いた，PC12 細胞の MTT 法による生細胞測定結果 (A) と LDH 法による細胞障害性の測定結果 (B) . 各点  $n = 3$  で行った . データポイントとエラーバーは平均値±標準誤差を示す . 横軸には Triton-X100 の最終濃度をプロットした .

TiO<sub>2</sub> 100 μg/ mL in medium



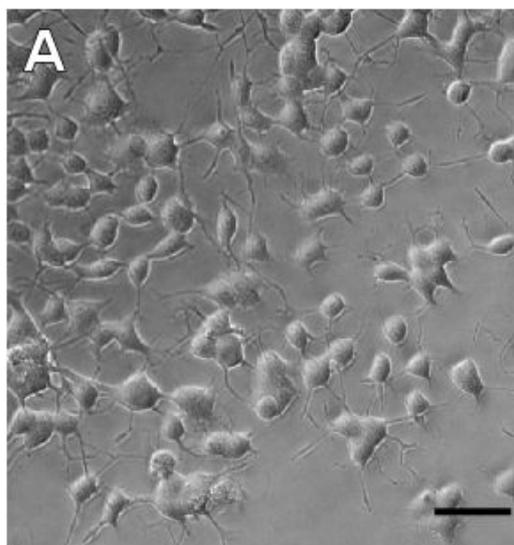
Negative control (w/ o NP)



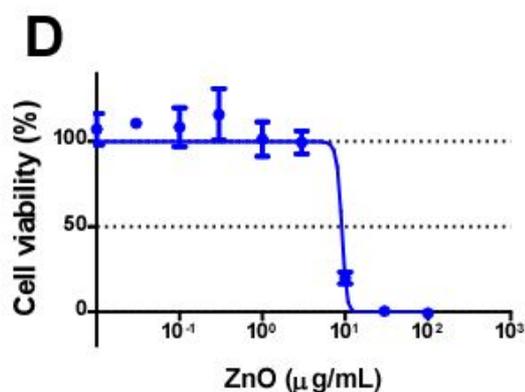
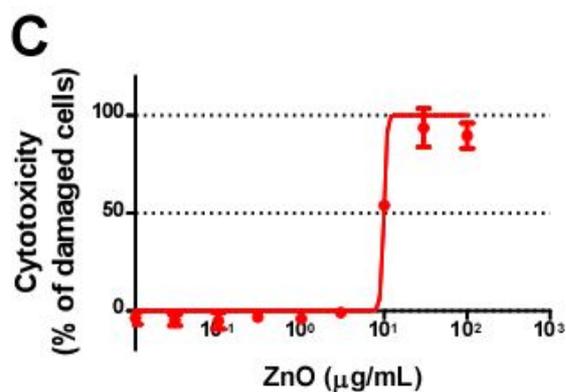
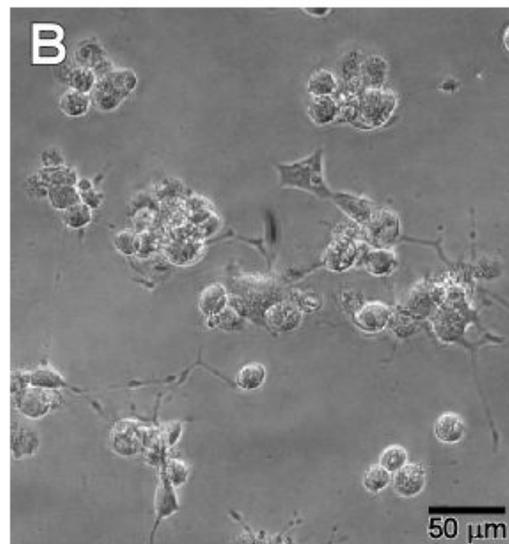
**Fig. 3**

TiO<sub>2</sub> 暴露を行った分化 PC12 細胞の位相差顕微鏡画像 (A, B) , MTT アッセイの結果 (C) , LDH アッセイの結果 (D) . w/o NP: ナノ粒子無し . C, D において , 実験は各点  $n = 5$  で行った . データポイントとエラーバーは平均値  $\pm$  標準誤差を示す . 横軸には使用した TiO<sub>2</sub> の最終濃度をプロットした .

ZnO 1  $\mu\text{g}/\text{mL}$  in medium

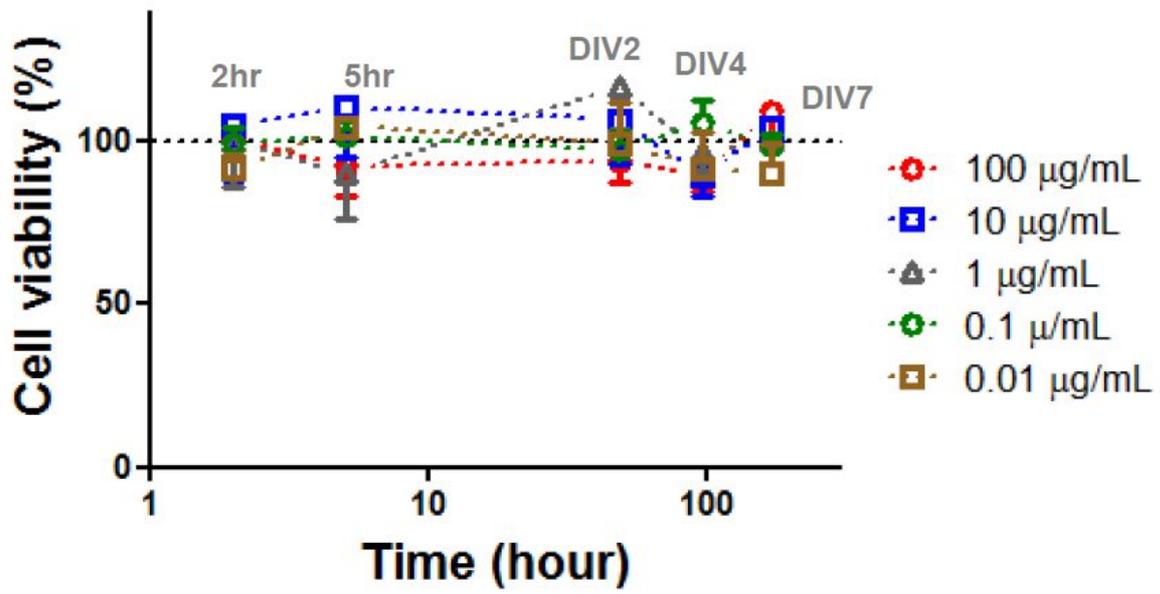


ZnO 10  $\mu\text{g}/\text{mL}$  in medium

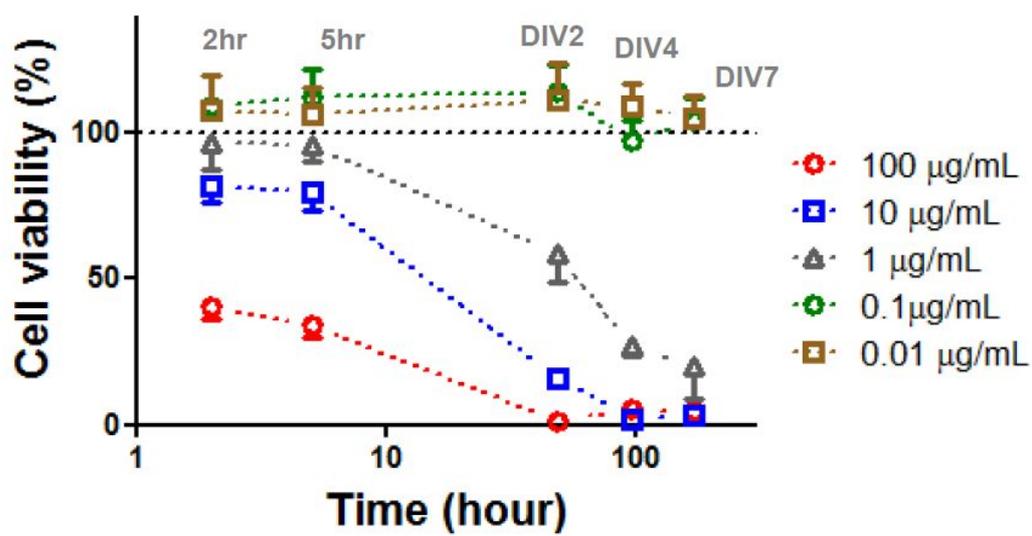


**Fig. 4**

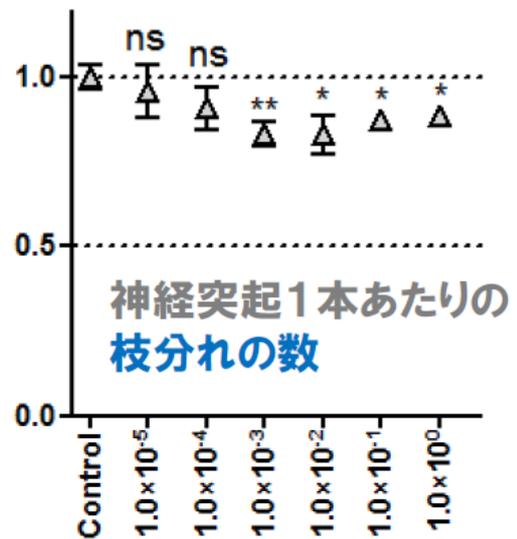
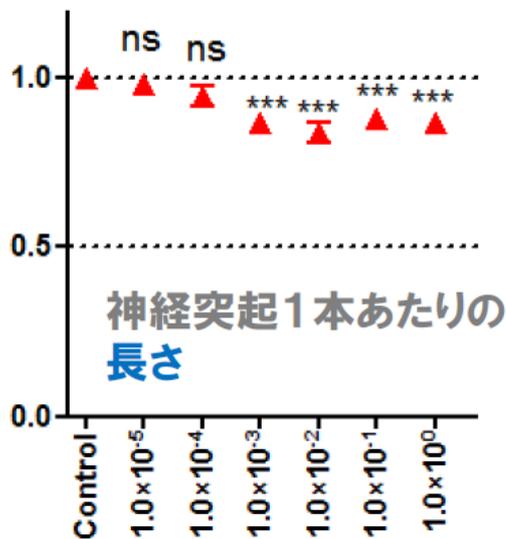
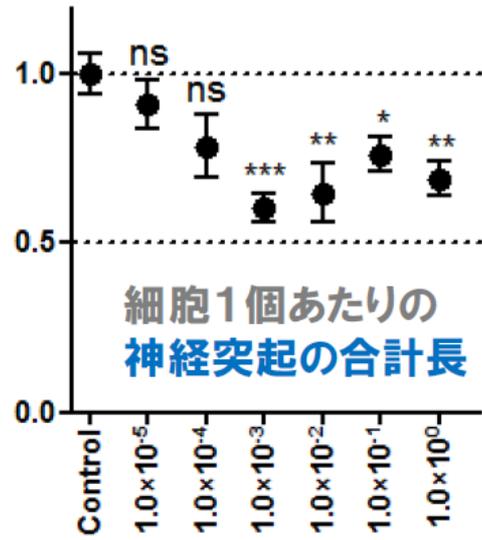
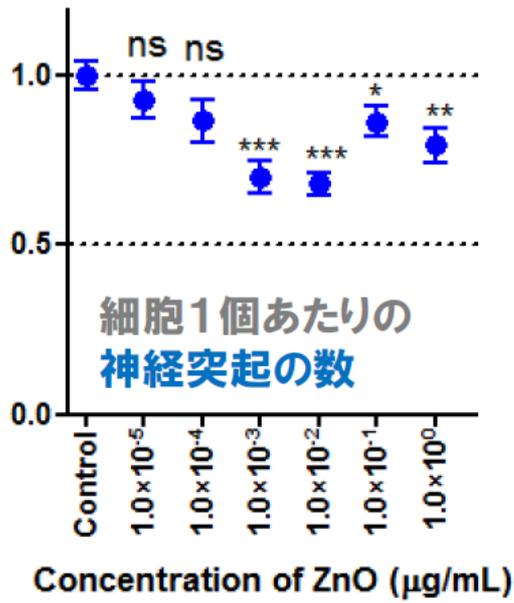
ZnO 暴露を行った分化 PC12 細胞の位相差顕微鏡画像 (A, B), MTT アッセイの結果(C), LDH アッセイの結果 (D). C, D において, 実験は各点  $n = 5$  で行った. データポイントとエラーバーは平均値 $\pm$ 標準誤差を示す. 横軸には使用した  $\text{TiO}_2$  の最終濃度をプロットした. このプロットに対して C は  $Y = 100/[1 + 10^{(\text{Log LD50} - X)]$ , D は  $Y = 100/[1 + 10^{(X - \text{Log LD50})}]$  の式で曲線をフィットさせて LD50 値を求めた. このフィットは Graphpad Prism 5 ソフトウェアを用いて行った.



**Fig. 5**  
TiO<sub>2</sub>暴露による経日的な細胞生存率の変化. MTTアッセイにより細胞生存率を測定した.



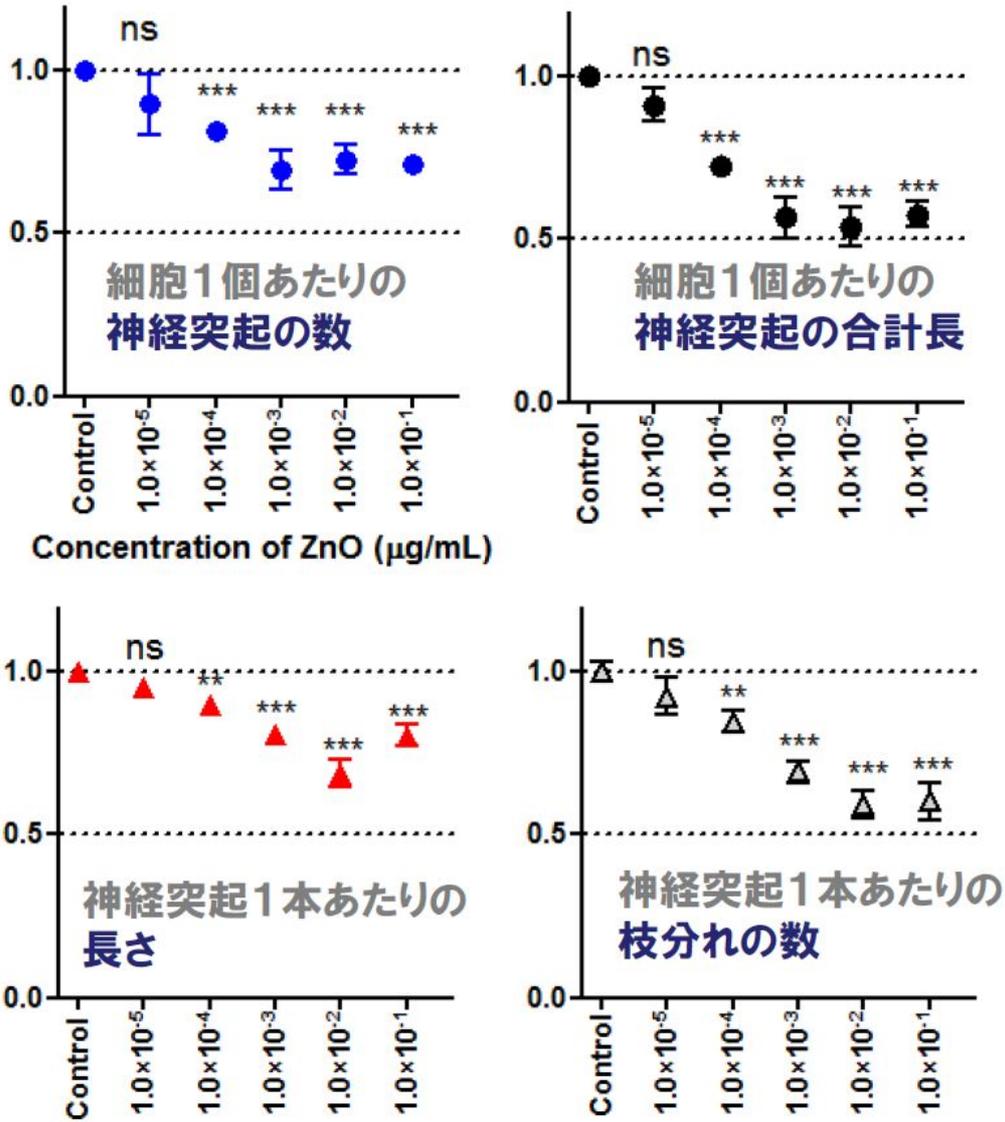
**Fig. 6**  
ZnO暴露による経日的な細胞生存率の変化. MTTアッセイにより細胞生存率を測定した.



各点は5 wellの平均値±標準誤差

ns: 有意差無し, \* $p < 0.05$ , \*\* $p < 0.01$ ,  
\*\*\* $p < 0.001$  by unpaired t-test

**Fig. 7**  
TiO<sub>2</sub>暴露による神経突起伸長の各パラメーターに対する影響.



各点は5 wellの平均値±標準誤差

ns: 有意差無し, \*p < 0.05, \*\*p < 0.01, \*\*\*p < 0.001 by unpaired t-test

**Fig. 8**  
ZnO暴露による神経突起伸長の各パラメーターに対する影響.

**表1.** 金属ナノマテリアルの各頻度分布における最大ピークの平均粒子径

	<b>1次粒子径 (nm; メーカーのデータより)</b>	<b>散乱強度分布 (nm)</b>	<b>個数分布 (nm)</b>
<b>TiO<sub>2</sub></b>	36	321 ± 33	1093 ± 53
<b>ZnO</b>	<35	176 ± 21	691 ± 82

散乱強度分布と個数分布は、各金属ナノマテリアルを分化用培地で100 µg/mLに懸濁して測定した。

測定は同一資料を繰り返し3回測定し、その値より平均値±標準誤差を求めた。