科学研究費助成事業

平成 3 0 年 6 月 7 日現在

研究成果報告書

機関番号: 17104 研究種目: 基盤研究(B)(一般) 研究期間: 2015~2017 課題番号: 15H03828 研究課題名(和文)神経活動をイメージングできる蛍光分子プロープの開発

研究課題名(英文)Development of fluorometric imaging probe of nerve action

研究代表者

竹中 繁織(Takenaka, Shigeori)

九州工業大学・大学院工学研究院・教授

研究者番号:60188208

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 14,000,000円

研究成果の概要(和文):カリウムイオン(K+)とナトリウムイオン(Na+)は細胞の膜電位の調節に必須である だけでなく、神経細胞やニューロンの活動電位の発生に重要な役割を担う。本研究では申請者が世界に先駆けて 開発したK+選択的蛍光イメージング用核酸試薬(カリウムセンシングオリゴヌクレオチド,以下PSO)を細胞表面 でのK+イメージング試薬と発展させるため固定化システムを検討した。また、PSOのオリゴヌクレオチド配列を 網羅的に改変しNa+選択的な核酸プローブ(ナトリウムセンシングオリゴヌクレオチド,以下SSO)を創製すること について、オリゴヌクレオチド配列の検討を行った。

研究成果の概要(英文): Cell network signals were produced by ionic gradient between inner and outer living cell. Temporal-spatial imaging of ionic gradient of potassium (K+) and sodium (Na+) ions in living cell helps study of cell network signal. We successfully realized by K+ imaging by the oligonucleotide-peptide conjugate carrying fluorescence resonance energy transfer dye pair, named as potassium ion sensing oligonucleotide, PSO, for cell interior or cell network. We developed the method to locate PSO on a cell surface and to good performance for fluorescence intensity and preference of K+ over Na+. We synthesize series of PSO derivatives carrying different length of oligonucleotide and/or peptide. We constructed the method to localize PSO on a cell surface and found out PSO derivative carrying improved performance under cell surface. Furthermore, we change DNA sequence or length systematically to create sodium sensing oligonucleotide, SSO, and we synthesized it as a first case in the world.

研究分野:バイオ分析化学

キーワード: トロンビンバインディングアプタマー カリウムイオン ナトリウムイオン 細胞外イメージング

1版

1.研究開始当初の背景

生命には電位差を生み出す仕組みがあり、 細胞では細胞膜内外のイオン種と濃度の違 いが起電力となる。この膜電位は、ニューロ ンや神経細胞の活動電位発生の閾値を調整 しており、細胞内の高濃度 K*によって保たれ ている。すなわち、ATP 依存性の K⁺/Na⁺チャ ネルで細胞外から細胞内にK*を能動的に移動 させることによって実現されている。Na⁺や Ca²⁺チャネルにより活動電位が発生するが、 K+チャネルはこれらと拮抗して信号発生の 大きさや停止のタイミングを調節する重要 な役割を果たしている。また、脳における海 馬のてんかん現象で神経の同時発火の初期 段階に細胞外千個ほどの K+が高まり、脳全体 に K⁺波が広がると考えられており、細胞内外 の K⁺, Na⁺を識別して画像イメージとして捕 えることができれば、神経や脳のイオン輸送 の動的なメカニズム解明につながる。



図1.研究概念図.

竹中は、これまでに高濃度の Na+中で K+を特 異的に識別して結合する PSO(図1(A),図2) の合成に成功した。これは、トロンビンアプ タマー配列(5'-GGTTGGTGGTTGG-3')が K⁺ を選択的に取り込んで安定なグアニン(G)カ ルテット(図1(C))構造を形成し、核酸部位 が4本鎖 DNA としてコンパクトに折りたたま れ、両末端に結合した二つの蛍光色素間が近 接することによって、蛍光共鳴エネルギー移 動(FRET)効率の変化として検出される[図 1(B)]。このイオンの選択性は、折り畳まれ た4本鎖 DNAの構造的制約に起因すると考え られる。よって、イオンを取り込んだ際、塩 基配列中の特定のG同士が安定的な水素結合 を形成すれば、塩基配列や長さを改変するこ とによって、K⁺よりイオンサイズの大きいNa⁺ 選択的なプローブ(以下 SSO)の創成へつな げることも可能である。

K*は細胞内に多く存在するため、本試薬は細胞内へ取り込まれる必要がある。そこで、PSO にペプチド鎖を介してビオチンを導入した PSO1(図 1D)にビオチン化核排出ペプチド、ア ビジンによる複合体をビーズロード法で細胞内に導入することによって成功した。また、 その際のK*に対するPSO1の解離定数(K₄)は、 K_d=2.2 mMで、Na*との選択性は241 倍と極め て高いものであった。このシステムによって K*/Na*の高い選択性を実証するとともに、世 界で初めて生きた細胞内のK+濃度変化の蛍 光イメージングに成功した。

2.研究の目的

細胞表面で PSO を局在化することができれば、 従来不可能であった過剰の Na⁺中で K⁺の動的 な濃度変化をモニタリングできる可能性が ある。そこで細胞はアポトーシスに伴って細 胞内の K⁺が細胞外へ流出するので、以下の予 備的検討を行った。細胞表面の糖鎖を介して 細胞膜上に PSO を局在化させるため、コンカ ナバリン A、アビジン結合させた PSO を用い た (図 2A)。



図 2. 細胞外 K*の検出概念. (A) 精錬または(B)ビオ チンを介した PSO の固定化.

これに対してアポトーシス誘導剤の添加を 行ったところ、細胞表面に位置する PS01 に よって細胞内から流出する K⁺を、共焦点レー ザー顕微鏡を用いることによって細胞表層 のK⁺濃度の時空間的変化を蛍光イメージング として捉えることに成功した。しかしながら、 コンカナバリン A の添加に伴う細胞死も観察 された。そこで、細胞への固定化部位として、 コレステロールやリン脂質を導入した PS02, 3(図 3)について検討したがエンドサイトー シスによってプローブが取り込まれ、モニタ リング可能なのは数 10 分であった。そこで、 本研究では、細胞死を引き起こさず、長時間 モニタリング可能なシステムとして、図 3B

に示すように水溶性の Sulfo-NHS-ビオチン によって、細胞表面をビオチン化し、ストレ プトアビジン-PSO による細胞外 K⁺センシン グを試みる。また、これまでに、 GGTAGG(T)nAGGTTAGG 配列のnを2~8まで変 化させたオリゴヌクレオチドを合成し、Na⁺, K+添加に伴う CD スペクトル変化とそれらの イオン存在下での熱安定性(Tm)について調 べた。その結果、n が特定の数の場合、Na⁺存 在下の解離定数 K₁ =5.29±1.05 M⁻¹となり、 K⁺の場合が K₄=11.2±1.3 M⁻¹に比べ、Na⁺に対 する親和性が高くなった。また Tm は Na⁺存在 下で 51.2°C であり、K⁺存在下の 43.0°C に比 べて、8.2°Cの安定化能を得た。これらの CDスペクトルからバスケット型4本鎖を形成 していると予想される。ループ部分のn数に 関して、K⁺存在下ではn数が増すとTmは低下 し、Na⁺の場合は逆に増加した。そこで、SSO の基本配列を GG(X)_aGG(Y)_bGG(Z)_aGG とし、X、 Y、Z となる塩基(T もしくは A)とその繰り返 し数である a, b, c を系統的に変化させたオ リゴヌクレオチドについて、SSO としての可 能性を検討することを目的とする。



図3. カリウムイオンセンシングオリ ゴヌクレオチド(PS01)の構造と設計

3.研究の方法

PSO の合成

以下に示す PSO を合成した。生成物は、HPLC, MALDI-TOF-MS で高純度に生成物が得られた ことを確認した。





<u>蛍光測定による解離定数の算出</u>

0.20 μ M PSO, 10 mM Tris-HCI (pH 7.0)水 溶液に KCI と NaCI を添加していき、蛍光ス ペクトル測定 ($_{ex}$ = 495 nm)を行った。得 られた結果から、式(1)を用いて Ratio の変 化率 Ratio から解離定数 (K_{d})を算出し、イ オンとの結合能を評価した。

Ratio = $(\text{Ratio} - \text{Ratio}_0)/\text{Ratio}_0 = Z \cdot [K^+]/([K^+]+K_d) \dots (1)$

Ratio: *F.I.*_{585 nm}/*F.I.*_{518 nm}, Ratio₀: [KCI] = 0 mM 時の Ratio, Z: constant.

<u>PS0 の新規膜外固定化方法 (膜タンパク質</u> Biot in 化法)

HeLa 細胞に 0.5 mg/mL sulfo-NHS-Biotin を 15 で 10 min、5.0 µM Streptavidin を 37 で 10 min、5.0 µM PSO を 37 で 10 min インキュベートした。培地には DMEM 2 mL を 用い、共焦点レーザー顕微鏡で KCI 添加に伴 う蛍光挙動を観察した。また、K⁺流出試薬添 加に伴う Ratio 応答確認では Amphotericin B を添加した時の蛍光挙動を観察した。

<u>SSO の配列</u>

SSO として、以下の 9 つの配列について検討 した。

| 略号 | 配列 |
|----|----------------------------------|
| | $5' \rightarrow 3'$ |
| 1 | GGTTAGG <u>A(</u> T)₀GGTTAGG |
| 2 | GGTTAGG(T)4 <u>A(</u> T)4GGTTAGG |
| 3 | GGTTAGG(T)₅ <u>A(</u> T)₃GGTTAGG |
| 4 | GGTTAGG(T)6 <u>A(</u> T)2GGTTAGG |
| 5 | GGTTAGG(T)7 <u>A</u> TGGTTAGG |
| 6 | GGTTAGG(T) <u>8A</u> GGTTAGG |
| 7 | GGTTAGG(T)₀GGTTAGG |
| 8 | GGTTAGG(<u>A</u>)₃GGTTAGG |
| 9 | GGTTAGGA(T)7AGGTTAGG |

SSO の評価

2.0 µM オリゴヌクレオチド 1-9, 20 mM Tris-HCI buffer (pH 7.4)に対して、100 mM NaCI または KCI 添加に伴う 7.測定を行った (20-95°C)。4 本鎖構造において特徴的であ る 295 nm の楕円率 ()が温度上昇に伴い、 1/2 となる温度を 7.として算出した。

2.0 µM オリゴヌクレオチド **1-9**, 20 mM Tris-HCI buffer (pH 7.4)に対して、25 °C で NaCI または KCI 添加に伴う CD スペクトル 測定を行った。分子楕円率 ()の変化量に 対するイオン濃度のグラフから以下の式を 用いて、解離定数 K₄を算出した。

$= Z \times (1 / (1 + (K_d / [Na^+])^2))$

0.2 µM SSO, 20 mM Tris-HCI buffer (pH 7.4)に対して、25°C で NaCI または KCI を添 加し蛍光スペクトル測定 (励起波長 495 nm) を行った。

4.研究成果 <u>新規 PSO の解離定数の算出</u>

| Table 1. PSO に対する KCI, NaCI 添加に伴う蛍光特性 | | | | | | | | | |
|---------------------------------------|----------------|-------------------|---------------|-------------------|------------------|-------------------|---------------|--|--|
| | KCI | | NaCl | | KCI(145 mM NaCI) | | | | |
| probe | <i>K</i> ₄/mM | ratio 0-150 mM | <i>K</i> ₄/mM | ratio 0-150 mM | <i>K</i> ₄/mM | ratio 0-150 mM | K*/Na* 選択性 | | |
| PSO-5 | 21.2 ± 0.7 | 1.43 | 639 ± 24 | - | - | - | 30.1 | | |
| PSO-T0G5 | 13.4 ± 0.6 | 2.77 | 677 ± 32 | 0.37 | 10.8 ± 0.4 | 2.34 | 50.2 | | |
| PSO-T0G3 | 9.4 ± 0.5 | 2.28 | 692 ± 39 | 0.63 | 8.9 ± 0.3 | 2.02 | 73.6 | | |
| PSO-T0G1 | 12.3 ± 0.6 | 2.76 | 538 ± 26 | 0.32 | 8.8 ± 0.2 | 2.49 | 43.8 | | |
| PSO-T0G0 | 10.1 ± 0.5 | 3.05 | 564 ± 26 | 0.36 | 10.7 ± 0.4 | 2.75 | 55.8 | | |
| - | | | | | | | | | |

新規に合成した 4 種の PSO において、KCI、 NaCI 添加に伴う変化から算出した解離定数 を Table 1 に示した。KCI を添加するに伴い Ratio 値が増大し、K₄は PSO-5 と比較すると 約 2 倍も性能が向上した。これは核酸配列の チミン 2 つを除いたことでマイナスチャージ の反発が弱まり、4 本鎖構造の安定性が増し たことによると考えられる。また、No. 2 か ら No. 5 だけで比較すると、いずれも K₄値は ほぼ同等となったが、ペプチドリンカーの最 も短い PSO-TOGO は Ratio 値の増加量 (ratio 0-150 mM)は最大となった。この理由 は、構造変化時に蛍光間距離が小さくなるこ とで FRET 効率が向上したためだと思われる。

<u>PS0 の新規膜外固定化方法 (膜タンパク質 Biotin 化法)</u>



図 4. KCI 添加に伴う PSO-5, PSO-TOGO の Ratio 変化

膜タンパク質 Biotin 化法で PSO-5 の細胞膜 の染色に成功し、インキュベート終了時に細 胞死がほとんど見られないことを確認した。 また、図4に示すように PSO-5 を細胞膜に固 定化した状態で、培地 (DMEM,初期[KCI] = 5.3 mM)に KCI を添加するのに伴い Ratio が 増加したことから、本手法で培地中の K*濃度 の変化を検出できることが確認された。この ときの K_d =20.4 mM であった。加えて、あら たなプローブとして、PSO-TOGO でも同様に細 胞染色後に KCI 添加を行うと PSO-5 よりも K_d は、16.6 mM と小さくなり、初期培地濃度か ら[KCI] = 150 mM までの Ratio の増加量が上 昇していた。PSO-TOGO は PSO-5 と比べ、輝度 も高く、このことから、PSO-TOGO は細胞膜上 で PSO-5 よりも高感度に K⁺を検出できること が示唆された。

K⁺流出試薬添加に伴う Ratio 応答

PSO-5 ラベル化細胞を 10 分間観察後、26.3 µM の Amphotericin B を添加し、その後の蛍光 挙動を観察した。その結果、図 5 に示すよう に、観察したすべての細胞において、 Amphotericin B 添加直後(観察開始から 11 min, Amphotericin B 添加1 min後)に Ratio の増大が見られた。これにより、膜タンパク 質 Biotin 化法によって細胞外に固定化した PSO によってカリウムイオンの挙動がイメー ジングできる可能性が示された。



図 5. Amhotericin B 添加に伴う PSO-5, PSO-T0G0 の Ratio 変化

ナトリウムイオンプロ-ブ SSO の開発 今回検討したオリゴヌクレオチドの配列1-9 と T_m 測定、解離定数 K_d の結果をTable 2に示す。 特定の金属塩存在下で「」が上昇すれば、その 金属塩との親和性が強いと言える。配列1-9 について検討したところ、4本鎖形成時の中央 ループ部にアデニンを導入することで、NaCI 存在下において4本鎖構造が安定化された。し かし、KCI存在下においては不安定化された。 さらに、配列1.6と2を比較すると、アデニン とカルテットを形成するグアニンとの距離が 近ければ近いほど、NaCI存在下において4本鎖 構造は安定化された。これは、チミンよりも 立体的に大きいアデニンがカルテット間のイ オンを内包するスポットを狭めることによっ て、イオン半径が小さいNatに対する選択性が 向上したと考えられる。また、解離定数Kaに おいてもグアニンの隣がアデニンである配列 1.6.9が他の配列と比較して高いNa*選択性を 示した。特に、グアニンの両隣がアデニンで ある配列9では最もNa+選択性が高く、SSOの配 列には適していると考えられる。

Table 2. 各オリゴヌクレオチドの NaCl, KCl における Tm, Kd の比較

| 略号 | T _m / °C | | <i>K</i> d (25 ° | Na ⁺ 選択性 | |
|----|---------------------|-------|------------------|---------------------|---|
| | NaCl | KCI | NaCl | KCI | <i>K</i> ₁ (KCl) / <i>K</i> ₁ (NaCl) |
| 1 | 46.0 | 39.0 | 7.82±0.16 | 12.2±0.8 | 1.6 |
| 2 | 43.5 | 39.5 | 12.8±0.4 | 15.2±0.6 | 1.2 |
| 3 | 43.0 | 39.0 | 11.2±0.2 | 15.6±0.7 | 1.4 |
| 4 | 43.5 | 39.5 | 10.7±0.4 | 15.0±0.7 | 1.4 |
| 5 | 45.5 | 40.0 | 8.51±0.18 | 12.5±0.7 | 1.5 |
| 6 | 50.5 | 43.5 | 4.01±0.07 | 7.91±0.35 | 2.0 |
| 7 | 43.5 | 38.5 | 11.5±0.2 | 14.4±0.5 | 1.3 |
| 8 | <31.0 | <28.5 | 102±3 | 170±7 | 1.7 |
| 9 | 45.0 | 36.5 | 7.75±0.15 | 24.0±1.2 | 3.1 |
| | | | | | |

配列9を基本骨格とし、その両端に FAM,TAMRAを有するSSO(図6)の蛍光測定の結 果を図7に示す。



SSOにNaCIを添加したところ、ドナー分子 FAM由来の518 nmの蛍光強度の減少、アクセプ ター分子TAMRA由来の585 nmの蛍光強度の上 昇が確認された (図7a)。

これより、FRETが起こったと考えられる。一 方で、KCI添加では、518 nmの蛍光強度の減少 は起こったものの、585 nmの蛍光強度も減少 した (図7b)。これより、KCI存在下では、FRET ではなく蛍光分子同士のスタッキング相互作 用によりクエンチングが起こったと考えられ る。つまり、SSOはNaCI存在下においてのみ選 択的にFRETを起こすことが明らかとなった。 細胞外条件である110 mM KCI存在下において、 NaCIを添加すると、FRETを観察することがで きた (図7c)。さらに、Ratioの変化 (F.1.585m/ F. I. 518 m)をNaCI, KCI, NaCI (in 110 mM KCI) 添加時それぞれで比較すると、生体内条件に おいて、十分な変化が起こっていることが分 かった (図7d)。これより、SSOによる生体内 Na⁺検出の可能性が示された。



図 7. (a) NaCl 添加, (b) KCl 添加, (c) NaCl 添加 (in 110 mM KCl) に伴う 0.2 µM SSO の *Fl*.ex = 495 nm での蛍光スペクトル変化. (d) Ratio (*F.I.*_{585 nm}/ *F.I.*_{518 nm})の NaCl. KCl 濃度依存性.

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 1件)

<u>Shigeori Takenaka</u>, Synthesis of fluorescent potassium ion-sensing probes based on a thrombin-binding DNA aptamer-peptide,Curr.Protoc.Nucleic Acid Chem.,查読有, Vol.62, 8.9.1-8.9.9 (2015).

doi: 10.1002/0471142700.nc0809s62 conjugate

[学会発表](計16件)

「G-rich Oligonucleotide derivatives to monitor potassium ion in living cell」, <u>Shigeori Takenaka</u>, Asian 3 Roundtable on Nucleic Acids (A3RONA2017), 中国 西安, 2017 年 9 月 15-17 日.

「カリウムイオンセンシング蛍光プロー ブ (Potassium sensing oligonucleotide, PSO)の高性能化の試 み」,黒田正雄,佐藤しのぶ,<u>竹中繁</u> <u>織</u>,日本分析化学会第66年会,東京理 科大学葛飾キャンパス(東京都葛飾区), 2017年9月9-12日.

「DNA を用いた生体内カリウムイオン蛍 光イメージング試薬の開発」,黒田正雄, 佐藤しのぶ,<u>竹中繁織</u>,第54回化学関連 支部合同九州大会,北九州国際会議場(福 岡県北九州市),2017年7月1日.

^rG-rich Oligonucleotide derivatives to monitor potassium ion in living cell」, <u>Shigeori Takenaka</u>, European Materials Research Society, E-MRS Symposium 2016 Fall "Bioinspired and Biointegrated Materials as Frontiers Nanomaterials V, Warsaw University of Technology (Poland), 2016年9月19-22 日.

「カリウムイオンの蛍光イメージング試 薬を目指したG-リッチオリゴヌクレオチ ドの配列検討」,黒田 正雄,佐藤 しのぶ, <u>竹中 繁織,</u>第53回化学関連支部合同九 州大会,北九州国際会議場(福岡県北九州 市),2017年7月2日.

「配列改変によるカリウムイオン選択的 オリゴヌクレオチドの創製」,黒田正雄, 佐藤しのぶ,<u>竹中繁織</u>,ナノ学会第14大 会,北九州国際会議場(福岡県北九州市), 2016年6月14-16日.

「生体内カリウムイオンセンシングを志 向したペプチド-オリゴヌクレオチドコ ンジュゲート(PSO)のペプチド長の検討」, 坂元 直人,松田 知己,永井 健治,佐藤 しのぶ,<u>竹中 繁織</u>,日本分析化学会 第 76回分析化学討論会,岐阜薬科大学・岐 阜大学(岐阜県岐阜市),2016 年 5 月 28-29日.

「 Extracellular Potassium Ion Monitoring Based on G-rich Oligonucleotides」, <u>Shigeori Takenaka</u>, The 4th Japan-China Symposium on Nanomedicine, 北九州国際会議場(福岡 県北九州市), 2016年5月12-13日.

「生体内での蛍光検出を志向したカリウ ムイオンセンシングオリゴヌクレオチド (PS0)構造の最適化」坂元 直人,佐藤 し のぶ,<u>竹中 繁織</u>,日本化学会 第96春季 年会 (2016),同志社大学 京田辺キャン パス(京都府京田辺市) 2016年3月24-27 日.

「 Monitoring of extracellular potassium ion based on G-rich oligonucleotides 」 , Naoto Sakamoto,Shinobu Sato , <u>Shigeori</u> <u>Takenaka</u>, 2015 環太平洋国際化学会議 (PACIFICHEM 2015),Honolulu, Hawaii, USA, 2015 年 12 月 15-20 日.

「四本鎖オリゴヌクレオチドを利用した 細胞表面でのカリウムイオンセンシング の試み」,坂元直人,佐藤しのぶ,末田慎 二,松田知己,永井健治,<u>竹中繁織</u>,第 25回バイオ・高分子シンポジウム,東京 工業大学大岡山キャンパス(東京都目黒 区),2015年7月23-24日.

^r Potassium sensing oligonucleotide as a fluorometric imaging reagent for an intracellular and extracellular potassium ion」, <u>Shigeori Takenaka</u>, European Materials Research Society, E-MRS Symposium Spring 15V " Bioinspired and Biointegrated Materials as Frontiers Nanomaterials V Spring Meeting 2015, Lille Grand Palais France, 2015年5月11-15日.

「四本鎖オリゴヌクレオチドを利用した 細胞表面でのカリウムイオンセンシング の試み」,坂元直人,佐藤しのぶ,末田慎 二,松田知己,永井健治,<u>竹中繁織</u>,第 25 回バイオ・高分子シンポジウム,東京 工業大学大岡山キャンパス(東京都目黒 区),2015年7月23-24日.

「ナトリウムイオンで4本鎖構造が誘起 されるオリゴヌクレオチド配列の探索」, 竹中繁織,今市悠貴,佐藤しのぶ,第25 回バイオ・高分子シンポジウム,東京工業 大学大岡山キャンパス(東京都目黒区), 2015年7月23-24日.

「ナトリウムイオンを識別するオリゴヌ クレオチド配列」, 佐藤 しのぶ, 今市 悠 貴, 竹中繁織, 日本分析化学会 第75回 分析化学討論会, 山梨大学甲府キャンパ ス(山梨県甲府市) 2015年5月23-24日.

〔図書〕(計 2件)

「第2章 遺伝子ひしめく核内の化学」,<u>竹</u> 中繁織,ナノバイオ・メディシン:細胞核内 反応とゲノム編集, 宇理須 恒雄 編著, 近 代科学社, 13-31 (2017).

「はじめに, Part I Chap 2 医療応用のた めの分析化学, Part II Chap 1 バイオセン サーの歯科への応用」<u>竹中繁織</u>, CSJ Current Review 24 医療・診断・創薬に化学-医療分 野に挑む革新的な化学技術-, 企画・編集 WG, <u>竹中繁織</u>, 長崎幸夫・杉本直己, 日本化学会 編,化学同人, (2017).

〔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] ホームページ等 http://takenaka.che.kvutech.ac.ip/index .html 6.研究組織 (1)研究代表者 竹中 繁織(TAKENAKA, Shigeori) 九州工業大学・大学院工学研究院・教授 研究者番号:60188208

(2)研究分担者

(

)

研究者番号:

(3)連携研究者

()

研究者番号:

(4)研究協力者 黒田 正雄 (KURODA, Masao) 尾崎 俊祐 (OZAKI, Shynsuke) 坂元 直人 (SAKAMOTO, Naoto) 今市 悠貴 (IMAICHI, Yuki)