1. 緒言

これまでペプチド工学の観点から de novo 設計 により,水系で安定な三本鎖 coiled coil 構造を形 成するポリペプチドおよび遷移金属イオンや重 金属イオンに応答して三本鎖 coiled coil構造を形 成するポリペプチドの設計が行われてきた¹⁻⁴⁾。 また、われわれは、本プロジェクトにおける 17 年度の成果として、Ni²⁺イオン極めて選択性高く 応答する短鎖ポリペプチドによる coiled coil 新規 アセンブル系の構築,ならびに coiled coil 構造形 成時におけるポリペプチド鎖上の蛍光ドナー-アクセプター分子間による蛍光エネルギー移動 (FRET)現象を利用した Ni²⁺イオンセンシングシ ステムの構築について報告した 5-7)。このような de novo 設計による水溶性ポリペプチドをプロー ブとした金属イオンセンシングシステムの構築 例はこれまでにほとんど報告されていないこと から,本プロジェクトにおけるポリペプチドア センブル系は生体内における金属結合性タンパ ク質の構造と機能の関係について知見を得られ るだけでなく、"Green Sustainable"な材料による 高選択的分離分析システムの構築に大きく貢献 できるものと考えられる。

本報告では18年度の成果として、新たに設計 したポリペプチドの構造変化を利用した希土類 金属イオン選択的センシング系の構築について 報告する。希土類金属イオンはその f-f 遷移に基 づく蛍光発光特性から EL 素子や光学材料の基 礎となるとともに MRI 造影剤や RNA 加水分解 の触媒、そしてガンの光線療法といった医用へ の展開もなされている。このような点から、本 プロジェクトにおいて継続的に進めているイオ ンセンシングの観点からも重要な標的であると いえる。本報告におけるセンシング系では、(1) 三本鎖 coiled coil 構造中への希土類金属配位場の 確保。(2)希土類金属イオン配位場付近のアミノ 酸残基改変によりπ-π*励起可能な官能基を希土 類金属イオン付近に固定し、希土類特有のf-f遷 移を利用した蛍光センシングの実現。の順にポ リペプチド設計およびキャラクタリゼーション を行った。

日大生産工 〇柏田 歩・松田清美

2. 実験

2.1 ポリペプチド合成

本研究で使用したポリペプチドはすべて Rink amide 樹脂を用いた Fmoc 固相法にて合成 した。そして精製は Sephadex G-50 を用いたゲ ルろ過クロマトグラフィーおよび YMC-Pack ODS-A カラム (10 mm i.d.×250 mm, 5 µm, YMC Inc., Japan)を用いた高速液体クロマトグラフィ ーによって行った。

2. 2 円二色性(CD)スペクトル測定

CD スペクトル測定は JASCO J-820 分光計を 使用して行った。すべての測定試料は 10 mM Tris-HCl 緩衝液に溶解したものを用い,セル長 0.2 cm で測定を行った。

2.3 蛍光スペクトル測定

蛍光スペクトル測定は HITACHI F4500 蛍光
 分光光度計を使用して行った。すべての測定試料は10 mM Tris-HCl緩衝液に溶解したものを用い、セル長1 cm で測定を行った。

3. 結果と考察

3.1 希土類金属イオン誘起 coiled coil ポリ ペプチドの設計

本研究で用いたポリペプチドのアミノ酸配 列をFig.1に示す。Pep1はEE(K)KIAAI (efgabcd) の7アミノ酸残基の繰り返し配列よって構成さ れている。Pep1においてaおよびd位置にはIle が配置されており、そのジッパー効果による安 定な疎水性コア形成の結果、水溶液中で三本鎖 coiled coil構造を形成するモデルである^{2,5)}。ま た、Pep2はPep1に金属イオン結合部位として のHis残基を付与したもので、金属イオンとの

Pep1 YGG EEKIAAI EKKIAAI EEK <u>H</u> AAI EKKIAAI EEK GGY Pep3 YGG EEKIAAI EKKIAA<u>A</u> EEK <u>GIA</u>AI EKKIAAI EEK GGY

Fig. 1 Amino acid sequences of the metal ion sensing polypeptides used in this study.

Construction of Lanthanide Ion-Selective Sensing System by the Use of *de novo* Designed Polypeptides

Ayumi KASHIWADA and Kiyomi MATSUDA

配位により三本鎖 coiled coil 構造が誘起される モデルである³⁾。一方, Pep3 は本研究の目的に 応じて設計・合成した新規モデルポリペプチド で, Pep1の第2繰り返し単位 d位置(2d位)およ び第3繰り返し単位 a 位置(3a 位)の Ile をそれぞ れ Ala および Gla (γ-carboxyglutamic acid)に置換 したものである。3a 位の Gla はこれまでの研究 から希土類金属イオンに対して良好な配位子 であることが報告されているため^{8,9)}, 疎水部に おける認識部位として選択した。また,2d位の Ala は認識された希土類金属イオン収容のため の空孔として利用した。Pep3は希土類金属イオ ン不在下では親水的な Gla の側鎖および 2d 位 の Ala が形成する空孔のため、一方、希土類金 属イオン存在下では Gla による認識および空孔 への収容が設計どおり行われ、安定な三本鎖 coiled coil 構造が誘起されるものと考えられる。

3. 2 ポリペプチドの CD スペクトル変化 を指標とした希土類金属イオン応答性の検討

金属イオンに応答したポリペプチドの構造 変化は CD スペクトル測定により検討した。こ れまでの検討から, Pep1のCDは208および222 nm に負の極大を有する典型的なα-helix 構造の パターンを示し,設計どおりの三本鎖 coiled coil 構造を形成することが確認されている。一方, Pep2 に関しては金属イオン不在下では random 構造による CD パターンであったが、Ni²⁺イオ ン存在下においてはα-helix 構造特有のパター ンを示した。これらの結果は Pep2 が設計どお り Ni²⁺イオンの存在の有無による random/coiled coil 構造転移を起こしたことを示している。本 研究で新規に設計・合成した希土類金属イオン 応答性ポリペプチド Pep3 の CD スペクトルを Fig. 2に示す。Pep3においても、金属イオン不 在下では random 構造であった。このことは, Pep1 に対して, 2d 位および 3a 位の改変が疎水 性コアの不安定化をもたらしたことを示して いる。一方,希土類金属イオンとして Eu³⁺イオ ン存在下における Pep3 は典型的なα-helix 構造 のパターンを示した。この構造変化は Ni²⁺など の遷移金属イオンおよび Ca²⁺イオン存在下で は観測されなかったことから、設計どおり 3a 位に配した Gla は希土類金属イオンに対して良 好な配位子として機能していることが示唆さ れた。

また, Pep3 中の Gla による希土類金属イオン への配位挙動と coiled coil 構造形成との関係に ついて調べるために Pep3 の CD スペクトルの pH 依存性を検討した。Fig. 3 は Eu³⁺イオン存在 下での Pep3 におけるα-helix 構造形成の指標と



Fig. 2 CD spectra of Pep3 in the absence (\circ) and presence of 80 μ M of metal ions (Eu³⁺(\bullet), Ni²⁺(\blacktriangle),Ca²⁺(\blacksquare)). The measurements were performed in 10 mM Tris-HCl buffer (pH7.0) at 20 °C. The polypeptide concentrations were 40 μ M.



Fig. 3 pH dependence of the structure of Pep3 in the presence of Eu^{3+} ions (80 μ M) monitored by CD spectroscopy. The measurements were performed in 10 mM Tris-HCl at 20 °C. The polypeptide concentrations were 40 μ M.

なる 222 nm の CD 値を種々の pH においてプロ ットしたものである。Fig. 3 の結果は pH の低下 とともにα-helix 性が低下することを示してお り,カルボキシル基が解離した Gla が希土類金 属イオンに対する配位子として機能している ことを示唆している。

さらに、水溶液中におけるポリペプチドの会 合数を見積もるためにゲルろ過クロマトグラ フィーによる Pep3 の分画分析を行った。その 結果、Eu³⁺イオン存在下においてのみポリペプ チド三量体に相当する分画(Pep1 の分画を基準 とした)に観測された。 以上の結果から本研究で設計・合成した Pep3 は希土類金属イオン(Eu³⁺イオン)を選択的に認 識して安定な三本鎖 coiled coil 構造を形成する ことが示された。

3.3 希土類金属イオンの蛍光センシング に向けたポリペプチドアセンブル系の構築

本実験系を希土類金属イオンセンシングへ 展開する上で,希土類金属イオンの認識過程あ るいはポリペプチドの構造変化を可視化およ び定量化することは必要不可欠である。そこで, われわれは三本鎖 coiled coil 構造の疎水場に収 容された希土類の f-f 遷移を利用した蛍光セン シングに着目した。そのために二種類のポリペ プチド(Pep4 および Pep5)を新規に設計・合成し た(Fig. 4)。Pep4 および Pep5 は Pep3 をモチーフ

 1
 2
 3
 4

 efgabcd
 efgabcd
 efg
 a bcd
 efgabcd
 efg

 Pep3
 YGG
 EEKIAAI
 EKKIAAA
 EEK (GIa) AAI
 EKKIAAI
 EEK GGY

 Pep4
 YGG
 EEKIAAI
 EKK<u>A</u>AAA
 EEK (GIa) AAI
 EKKIAAI
 EEK GGY

 Pep5
 YGG
 YGG
 EEKIAAI
 EKK<u>A</u>AAA
 EEK (GIa) AAI
 EKKIAAI
 EEK GGY

Fig. 4 Amino acid sequences of the lanthanide ion-selective polypeptides for fluorescence sensing.

としたポリペプチドであり, 2a 位の Ile をそれ ぞれ Trp および Ala に置換したものである。こ の置換により,希土類金属イオン存在下で Pep4: Pep5 = 1:2の三本鎖 coiled coil ヘテロ構 造を形成することが過去の研究から予測され る^{10,11)}。すなわち,三本鎖 coiled coil 構造形成 時に 2a 位において Trp のインドール基が Ala の形成する空孔に適合することでヘテロ構造 を選択的に形成するわけである。この三本鎖 coiled coil ヘテロ構造が形成されると、疎水場 に収容された希土類の近傍に Trp のインドール 基が位置することになる。そして Trp のπ-π*励 起(Ex=280 nm)により, 禁制の希土類 f-f 遷移に よる発光を得ることができ,目的としたセンシ ングの可視化が実現可能となると考えられる。 はじめに希土類金属イオンに誘起されたポ リペプチドの構造変化について調べるために CD スペクトル測定を行った。Fig. 5 には Pep4, Pep5, Pep4/Pep5(1:2 混合物)の CD スペクトルを 示す。金属イオン不在下ではいずれの系も random 構造であった。一方, Eu³⁺イオン存在下 では Pep4/Pep5(1:2 混合物)においてα-helix 構造 のパターンが顕著に現れた。この結果は Eu³⁺イ オン存在下において,設計どおり Pep4: Pep5=

1:2の三本鎖 coiled coil ヘテロ構造が形成され



Fig. 5 CD spectra of Pep4 (squares), Pep5 (triangles) and Pep4/Pep5 (1:2 mixture) (circles) in the absence (open symbols) and presence (closed symbols) of Eu^{3+} ions (80 μ M). The measurements were performed in 10 mM Tris-HCl buffer (pH 7.0) at 20 °C. The polypeptide concentrations were 40 μ M.

たことを示唆している。

水溶液中におけるポリペプチドの会合数を 見積もるためにゲルろ過クロマトグラフィー による分画分析を行った。その結果, Eu³⁺イオ ン存在下において Pep4/Pep5(1:2 混合物)はポリ ペプチド三量体に相当する分画(Pep1 の分画を 基準とした)に観測された(Fig. 6)。さらに, 溶出 分画の HPLC 測定を行った結果, Pep4 と Pep5 の組成比は 1:2 であることが示された。



Fig. 6 Analysis of the eluted fraction of Pep4/Pep5 (1:2 mixture) in the presence (\bullet) or absence (\circ) of Eu³⁺ ions using Sephadex G-50 column. The elution was performed in 10 mM Tris-HCl buffer (pH 7.0) at 20 °C. The arrows indicate the eluted position of the standards, Pep1 in 10 mM Tris-HCl buffer (trimer) and Pep1 in 6 M guanidine hydrochloride solution (monomer).

以上の結果から希土類金属イオンの蛍光セ ンシングに有効と考えられる Pep4: Pep5 = 1:2 の三本鎖 coiled coil ヘテロ構造が Eu³⁺イオン存 在下で構築できることが示された。

3.4 希土類金属イオンの蛍光センシング

前項で構築した Pep4/Pep5/Eu³⁺による三本鎖 coiled coil ヘテロ構造について蛍光スペクトル 測定を行った。Fig. 7 に Trp のπ-π*励起(Ex = 280 nm)による Eu³⁺の f-f遷移領域の蛍光スペクトル を示す。その結果, 619 nm 付近に赤色蛍光が観 測された。この蛍光は Eu³⁺由来 f-f 遷移領域の 発光帯特有のものであった。なお, Em = 619 nm における励起スペクトル測定の結果, 280 nm 付 近にピークが観測された。これらの結果は形成 した三本鎖 coiled coil ヘテロ構造中の Trp から Eu³⁺イオンへのエネルギー移動が起こっている ことを証明している。



Fig. 7 Fluorescence emission spectra of Pep4/Pep5 (1:2 mixture) in the presence and absence of Eu³⁺ ions (80 μ M) with the excitation wavelength at 280 nm. The measurements were performed in 10 mM Tris-HCl buffer (pH 7.0) at 4 °C. The polypeptide concentrations were 40 μ M.

なお、Tb³⁺イオンおよび Ce³⁺イオン存在下に おいても同様の蛍光測定を行った。励起波長 280 nm で測定の結果、Tb³⁺イオン存在下では 516 nm 付近に緑色蛍光が、Ce³⁺イオン存在下で は 491 nm 付近に青緑色蛍光が観測された。

以上の結果から新たに設計・合成したポリペ プチドアセンブル系を用いることによって,水 系における希土類金属イオンの f-f 遷移に基づ く蛍光センシングの可能性が示唆された。また, 発光波長の違いによる希土類金属イオン種の 同定への可能性についても示唆された。

4 結言

18 年度の成果としてわれわれは de novo 設計 による coiled coil ポリペプチドを用いた希土類金 属イオン選択的なアセンブル系構築の可能性に ついて報告した。また,希土類金属イオンの配 位場付近のアミノ酸残基改変による希土類特有 のf-f遷移を利用した蛍光センシングの可能性に ついても併せて報告した。センシングという観 点から見れば, 蛍光強度と定量性の関係につい ての考察, そして蛍光量子収率や蛍光寿命につ いての議論が不足しており、今後の検討課題と して挙げられる。また、本系の反復利用に向け、 ポリペプチドの基板や高分子への担持などにつ いても検討する必要がある。これらの検討課題 が克服されれば, EL素子や MRI 造影剤, そして ガンの光線療法において用いられる希土類金属 を対象とした新規センシングシステムを提案で きるものと考えられる。

5 参考文献

1) Harbury, P. B., Zhang, T., Kim P. S., Alber, T., *Science*, **262**, 1401-1407 (1993).

2) Suzuki, K., Hiroaki, H., Kohda, D., Tanaka, T., *Protein Eng.*, **11**, 1051-1055 (1998).

 Suzuki, K., Hiroaki, H., Kohda, D., Nakamura,
 H., Tanaka, T., J. Am. Chem. Soc., 120, 13008-13015 (1998).

4) Li, X., Suzuki, K., Kanaori, K., Tajima, K., Kashiwada, A., Hiroaki, H., Kohda, D., Tanaka, T., *Protein Sci.*, **9**, 1327-1333 (2000).

5) Kashiwada, A., Nakamura, Y., Matsuda, K., *Bull. Chem. Soc. Jpn.*, **78**, 1291-1295 (2005).

6) Kashiwada, A., Nakamura, Y., Matsuda, K., *Sens. Actuat. B.*, **108**, 845-850 (2005).

7) 柏田 歩,松田清美,日本大学生産工学部 ハイテク・リサーチ・センター平成 17 年度研 究報告書, p25-28 (2006).

8) Sperling, R., Furie, B. C., Blumenstein, M., Keyt, B., Furie, B., *J. Biol. Chem.*, **253**, 3898-3906 (1978).

8) Kohn, W. D., Kay, C. M., Sykes, B. D., Hodges,
R. S., J. Am. Chem. Soc., 120, 1124-1132 (1998).

10) Kashiwada, A., Hiroaki, H., Kohda, D., Nango, M., Tanaka, T., *J. Am. Chem. Soc.*, **122**, 212-215 (2000).

11) Kiyokawa, T., Kanaori, K., Tajima, K., Tanaka, T., *Biopolymers*, **55**, 407-414 (2000).