糖鎖修飾リポソームを用いた蛍光分子封入リポソームアレイセンサによる アミロイドβの検出

Detection of Amyloid Beta Protein by Fluorescent Liposome Arrayed Biosensor Utilizing Sugar Chain-modified Liposome

京工繊大 1 ,岡山大 2 $^{\circ}$ 吉田 一晶 1 ,今村 亮太 1 ,村田 直樹 1 ,島内 寿徳 2 ,山下 馨 1 ,福澤 理行 1 , 野田 実 1

Kyoto Inst. Tech. ¹, Okayama Univ. ² [°]Kazuaki Yoshida ¹, Ryota Imamura ¹,Naoki Murata ¹, Toshinori Shimanouchi ², Kaoru Yamashita ¹, Masayuki Fukuzawa ¹, Minoru Noda ¹ E-mail: b3121058@edu.kit.ac.jp

[はじめに] 我々は蛍光分子封入リポソームを用いた蛍光アレイセンサにてターゲットタンパク質の種類・濃度等を識別する技術を検討してきており、疾病に関連するタンパク質の検出・診断を行うセンサの開発を目指している。前回 5 種リポソーム脂質種を用いた同センサにてアルツハイマー病の原因物質であるアミロイド β タンパク質(Δ)の検出を行い、主成分分析を用いて Δ 濃度・ Δ 線維伸長段階の識別を行った[1]。今回新たに糖鎖をリポソーム表面親水基に修飾した蛍光分子封入糖鎖修飾リポソームを用いてリポソーム Δ 間相互作用を評価した。また Δ を添加したリポソーム導入量の低減・安定化を目指してアレイセルの深さを小さくした微小化アレイセンサを構築した。

[実験内容と結果] 本実験では蛍光プローブ分子であるカルセイン(分子量 622.53)を封入した DMPC (1,2-dimyristoyl-sn-glycero-3-phosphocholine)リポソーム(粒径 $d \leq 100\,$ nm) に糖脂質である C16 D-Glucosyl ceramide (分子量 700.04)を 10%修飾した糖鎖修飾 DMPC リポソームを用いて測定を試みた。Fig. 1 に糖鎖 修飾リポソームのイメージ図を示す。生体において糖鎖はクラスターを形成し選択性が高まることが知ら れている[2]。本測定ではリポソーム溶液にモノマー状態の Aβ(1-40)(分子量 4329.8)溶液を添加した時刻を 0として常温下で静置することで Aβ を凝集・線維伸長させる。今回, Aβ(1, 10 μM) 添加糖鎖修飾 DMPC リポソーム(0.5 mM)溶液をアレイセルに 0.7 μL 導入し蛍光顕微鏡にてアレイ画像を撮像する。この工程を 3 時間ごとに繰り返し、Aβ 添加リポソームの蛍光強度を経時測定した。そして蛍光強度、測定開始時の蛍 光強度に対する相対蛍光強度の経時特性よりリポソーム-Aβ間相互作用を評価する。Fig. 2 に Aβ添加糖 鎖修飾 DMPC における相対蛍光強度の経時特性を示す。Fig. 2 より 6 時間から 15 時間にかけて相対蛍光強 度が大きく上昇しており、Αβの凝集・線維伸長によりリポソーム-Αβ間相互作用が増大したことが分か る。これより糖鎖修飾 DMPC リポソームにおいて前回より低濃度の 1 μM の Aβ 線維伸長段階を検出でき た。また糖鎖修飾 DMPC(0.5 mM)は従来の約 20 分の 1 の濃度で Aβ 線維伸長段階を検出できたことから, リポソームへの糖鎖修飾により検出感度が 20-200 倍向上することが示唆された。この理由として糖鎖修飾 リポソームにおいては糖鎖が集積されているため多点分子結合 (糖鎖クラスター効果[2,3]) を起こすこと で強い相互作用を示した結果,リポソーム-Αβ間相互作用が増強されたと考えられる。

さらに溶液導入量の安定化・低減を目指して deepRIE プロセスにより Si アレイ型を作製し、新規微小 PDMS アレイを作製した。本アレイはマイクロディスペンサによる機械的溶液導入が可能であり、またアレイセルの深さが約 430 μ m であるため、導入溶液量が 0.7 μ L から 0.2 μ L に低減できる。本アレイにて A β (10 μ M)添加 DPPC リポソームの経時測定を行った所、A β 線維伸長段階を検出することができた。これより新規微小アレイセンサにてより低濃度の A β 検出をできることが示唆された。

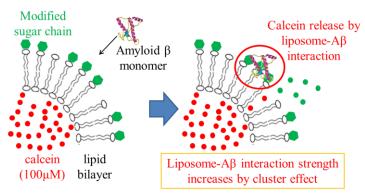


Fig 1. An image of sugar chain–modified liposome and $A\beta(1-40)$ and mechanism of calcein release owing to liposome- $A\beta(1-40)$ interaction.

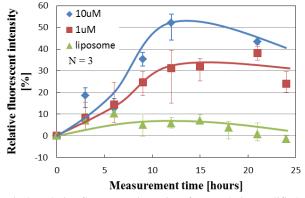


Fig 2. Relative fluorescent intensity of sugar chain–modified DMPC after adding A β (1-40) vs. measurement time on the conventional array chip.

[謝辞] 本研究の一部は科研基盤 A(一般)25249048、挑戦的萌芽研究 26630157 の助成を受けて行われた。 [参考文献] [1] 今村亮太 他, 2016 秋季応物 15a-B8-4, [2] 門松健治 他, 第三の生命鎖 糖鎖の機能と疾患, 羊土社 (2013) pp.117, [3] 三浦佳子, Chemical Times, No.3 (2009) pp.6-11