



Title	Identification of Functional Domain and Novel Binding Partners of STIM Proteins
Author(s)	齊藤, 則充
Citation	大阪大学, 2011, 博士論文
Version Type	
URL	https://hdl.handle.net/11094/58098
rights	
Note	著者からインターネット公開の許諾が得られていないため、論文の要旨のみを公開しています。全文のご利用をご希望の場合は、大阪大学の博士論文についてをご参照ください。

Osaka University Knowledge Archive : OUKA

<https://ir.library.osaka-u.ac.jp/>

Osaka University

氏 名	齊 藤 則 充
博士の専攻分野の名称	博士(医学)
学 位 記 番 号	第 24391 号
学 位 授 与 年 月 日	平成23年3月25日
学 位 授 与 の 要 件	学位規則第4条第1項該当 医学系研究科内科系臨床医学専攻
学 位 論 文 名	Identification of Functional Domains and Novel Binding Partners of STIM Proteins (STIM蛋白の機能ドメインおよび新規会合蛋白の同定)
論 文 審 査 委 員	(主査) 教授 金倉 譲 (副査) 教授 楽木 宏実 教授 下村伊一郎

論文内容の要旨

〔目的〕

チロシンキナーゼ型受容体やG蛋白質共役型受容体が活性化された場合、Ca²⁺が小胞体内から細胞質へ放出され一過性の細胞内Ca²⁺の上昇が惹起される。一方、小胞体内Ca²⁺が枯渇すると、Store-operated calcium channel (SOC channel)が開放され細胞外から大量のCa²⁺流入がもたらされる。この細胞内カルシウム(Ca²⁺)変動はセカンドメッセンジャーとして働き、細胞機能の調節に幅広く関与することが知られている。Stromal interaction molecule 1 (STIM1) や STIM2 は、当研究室で同定された分子であるが、近年、小胞体内Ca²⁺の枯渇を感じ SOC チャネルを開放する唯一のセンサーであることが明らかにされてきた。この間、小胞体内Ca²⁺濃度低下に伴い、STIM蛋白は立体構造を変化させ細胞膜直下に集積することが必要である。しかし、STIM蛋白の細胞内局在や立体構造変化など不明な点が多々存在する。本研究は、Ca²⁺センサーとして重要なSTIM分子機構を解明することを目的として、STIM分子内ドメインの機能解析とSTIM結合蛋白の網羅的解析を行った。

〔方法ならびに成績〕

STIM分子は、N端にシグナルペプチドがあり1つの膜貫通領域(TM)を持つI型膜蛋白である。細胞外あるいは小胞体内領域(EX)にはCa²⁺結合部位であるEF-handが存在し、細胞質領域にはCoiled-Coilドメイン(CC)やSer/Thr-richドメイン、Lysine-richドメインが存在する。STIM分子内各ドメインの役割を解

析するために、C端側から各ドメインを欠損させた変異STIM蛋白を発現する4種のプラスミドを作製した: STIM1(Full), STIM1(EX+TM+CC), STIM1(EX+TM), STIM1(EX)。HeLa細胞株に各変異STIM蛋白を発現させ、培養上清および細胞表面への蛋白発見をウエスタンプロットにて解析した。培養上清中にはSTIM1(EX)蛋白のみが存在した。一方、細胞表面膜蛋白をビオチン化した後のウエスタンプロットでは、細胞質領域を欠くSTIM1(EX+TM)蛋白のみが著明にビオチン化されおり、Ser/Thr-richドメイン、Lysine-richドメインの有無に関わらずCoiled-Coilドメインが存在する変異蛋白[STIM1(Full), STIM1(EX+TM+CC)]の細胞表面への発現は極限られたものであった。これらSTIM1変異蛋白の細胞内局在は共焦点顕微鏡にても確認できた。即ち、STIM1(Full)やSTIM1(EX+TM+CC)は主に小胞体内に局在しているものの、STIM1(EX+TM)は必ずしも小胞体に局在しない像が得られた。さらに、STIM1(Full)やSTIM1(EX+TM+CC)を発現させた細胞では小胞体は膨化した形状を示し、これら蛋白が小胞体内に蓄積されることが想定された。そこで、各STIM1変異蛋白の半減期をS35メチオニンパルスチエイジングにて解析した。結果、STIM1(Full)やSTIM1(EX+TM+CC)蛋白の半減期は約19時間であったのに対し、STIM1(EX+TM)蛋白の半減期は11時間で有意に短縮していた。以上、Coiled-Coilドメインは、STIM蛋白の小胞体内局在および蛋白安定化に重要であることが明らかとなった。

STIM1の機能や蛋白性状に種々の結合蛋白が影響を与える可能性が示唆されている。そこで、293T細胞株にSTIM1(Full)-FLAG蛋白を過剰発現させた後抗FLAG抗体にて免疫沈降を行った。その免疫沈降物の電気泳動・ゲルの銀染色・特異的バンドの切り出し・トリプシン処理を行った後に、各ペプチドを質量分析にて解析した。80–90kDaの特異バンドからはSTIM1以外にCalnexinが、100–110kDaの特異バンドからはExportin1, Transportin1が検出された。これらSTIM1とCalnexin, Exportin1, Transportin1の結合はHeLa細胞株に存在する内在性蛋白間で確認された。また、これら3分子はSTIM2とも結合することも判明した。Calnexinは小胞体シャペロンとして知られ、特異な糖鎖を介して新生糖蛋白のfoldingに関わっているとされる。しかし、糖鎖修飾を受けないSTIM1変異STIM1(del Gly)においてもCalnexinとの結合能が残存しており、糖鎖修飾阻害剤tunicamycin処理細胞においてもSTIM1とCalnexinの結合が認められた。このことからSTIM1とCalnexinの結合は糖鎖を介さないことが考えられ、Calnexinはシャペロン機能を超えてSTIM1に結合する可能性が示唆された。以上、新しいSTIM結合蛋白としてCalnexin, Exportin1, Transportin1を同定できた。

〔総括〕

Coiled-Coilドメインの役割およびSTIM結合蛋白に関する新しい情報は、STIM蛋白の機能・性状に関する分子機構解明に繋がると考えられる。

論文審査の結果の要旨

Stromal interaction molecule 1 (STIM1) は EF hand や Coiled-Coil domain 構造をもつ種々の細胞に発現する小胞蛋白であり、ストア作動性カルシウム流入を起こす小胞内のカルシウムセンサーである。今回我々はSTIM1の細胞内局在や作用メカニズムを明らかにすることを目的として、STIM各ドメインの役割とSTIM会合蛋白を解析した。種々の変異STIMを用いた実験により、Coiled-Coil domainが小胞体局在や蛋白安定性に関与することが明らかにした。さら

にSTIM1の免疫沈降物に対し質量分析を行うことでSTIM1結合蛋白を網羅的に解析した結果、STIM1にCalnexinという小胞体シャベロンのほか、Exportin1およびTransportin1という核内外輸送タンパク質が結合することを見出した。これらの知見は、STIM1を中心とした細胞内カルシウム調節メカニズムの解明の一助になると思われる。以上の内容は学位に値すると考えられる。