Chip-Based Infusion法によるユビキチン化 タンパク質の網羅的解析



〇山中秀徳、前田洋祐、武吉正博、美濃部安史 財団法人化学物質評価研究機構 安全性評価技術研究所

概要

タンパク質分解機構の異常が様々な疾患につながることが知られており、中でもユビ キチン化タンパク質の網羅的な解析は癌をはじめとする疾患マーカー探索のターゲットとして注目されている。そこで、我々はnanoLC-ESI-MS/MSを用いたショットガン 解析と Chip-Based Infusion法の組み合わせによるユビキチン化タンパク質の網羅的 解析を試みた。

ユビキチン化タンパク質の分画にはPolyubiquitin Affinity Beadsを用い、ラット肝のタ ンパク質抽出液からユビキチン化タンパク質のみを回収、濃縮した。濃縮したユビキ チン化タンパク質は、トリプシンを用いて消化しペプチド混合物を得た。ユビキチン をトリプシン消化した際に生成するGly-Glyにスルホン酸タグを導入するとMS/MS時 にタグに特徴的なパターンが得られることが報告されている1)。トリプシン消化物の ショットガン解析による網羅的な解析と同時に、スルホン酸タグを導入したペプチドをChip-Based Infusion法で解析することによりショットガン解析で検出できない微量 なユビキチン化タンパク質の同定およびユビキチン化部位の決定を試みた。 ¹⁾ Wang, D. et al., Anal. Chem. 2006, 78, 3681-3687

実験

ユビキチン化タンパク質の濃縮

・ ユEキチン化タンハク頁の振縮 ラット肝を10倍容の4℃に冷却した溶解パッファー (50 mM HEPES, pH7.5,5 mM EDTA, 150 mM NaCl and 1% Triton® X-100)で ポリトロン型ホモジナイザ 一て固形状のものがなくなるまで氷上で処理した。歳 けて、超音波処理(20秒間のN-30秒OFFのサイクル を3回慮ψ325 、) 後8,8000 g x 10分間違心した上清 をユビキチン化タンパク濃縮キット(Ubiquitinated Protein Enrichment KIL、calibochet社、CA, USA) を 使用しキットのブロトコールに従ってポリユビキチン 化されたタンパク質を濃縮した。

· SDS-PAGE

・ SDS-PAGE 電気泳動はMighty Small II SE250/260 (GEヘルスケア パイオサイエンス社, Buckinghamshine, UK)を使用し、 泳動パッファ (So Dm M Glycine, 6M Tris, 0.1%(wW) SOS) を循環型冷却装置で20℃に冷却しながら40 mA 一定で、各10µIの試料をゲルにアブライして実施した。 免疫ブロッティングは、SD-PAGEゲルをニトロセル ロース環に転写した後に抗ユビキアン抗体(Cat. No. SC0000 Alvestとかと使用」でごった。 662099, Merck社)を使用して行った。

·画像解析

Typhoon (GEヘルスケア バイオサイエンス社, Buck inghamshire, UK) を用いて以下の励起、蛍光波長でゲ

ルイノーノを収得し	/		
	励起波長	蛍光波長	
Cy3	532nm	588nm	
Cy5	633nm	670nm	
Sypro® Ruby	480nm	620nm	
取得したゲルイメー	ジは、Image(Quant (GEへル	~スケア

・酵素(トリプシン)消化条件 分画後の血清蛋白質は、DTT溶液、ヨウドアセトアミ ド溶液で還元処理後に、トリブシン(プロメガ社、 WI,USA)で酵素消化(30℃、一晩)した。

・スルホン酸タグの反応条件

トリプシン消化後のペプテド抽出液(5 ml)に5 mlの4-Sulfophenyl isothiocyanate(SPITC)溶液(10 mg/mL, 20mM NaHCO3, pH9.0)を添加。55 °Cで30分間反応を 実施した。1 川の1%輻射溶液を添加して反応を終了さ せた。MS測定は、反応液を20倍希釈したものを使用 した。

・質量分析の条件

キャビラリー電圧: 3300 V コーン電圧: 45 V Collision-induced dissociation (CID)ガス: アルゴン 低コ リジョンエネルギー: 20 eV 通常測定時のコリジョンエネルギー: 25-35 eV MSスキャン時間: 20 s

• nanol C条件

カラム: L-column Micro (CERI, Tokyo,Japan) (75 µmID×15 cm, 3 µm,100 Å, S/N C0306521)

(13) μminute カラム温度:室温 移動相:A液 95/5 水/アセトニトリル 0.1% 鎌酸 B液 5/95 水/アセトニトリル 0.1% 鎌酸

· Chip based Infusion条件

ESI Chip: 5.5 µm x 28 µm (Lot A8C230FF)(Advion社, ESI Chip : 5.5 μm x 28 μm (L NY, USA) 電圧: 2.0 kV ガス圧: 0.6 psi サンプル量: 7.0 mL Aspiration Delay: 1 s Contact Closure Delay: 30 s

I ESI chip based infusion法による高感度検出



Ⅱ ポリユビキチン化タンパク質の濃縮



Polyubiquitin Affinity Beads を使用することによ りラット肝タンパク質からポリユビキチン化さ れたタンパク質が濃縮されたことを抗ユビキチ ン抗体による免疫ブロッティングで確認した。

図-3. ポリユビキチン化タンパク質のSDS-PAGE

LaneA ; ラット肝タンパク質 Whole Lysate LaneB ; アフィニティビーズで濃縮したポリユビキチン化タンパク質 LaneC: 抗ユビキチン抗体による免疫ブロッティング

Ⅲ ポリユビキチン化タンパク質のショットガン解析

Polyubiquitin Affinity Beads で濃縮したポリユビキチン化タンパク質のナノLC-ESI-MS/MSによるショットガン解析から75種類のタンパク質が同定された。 同定されたタンパク質の中で7タンパク質については、MS/MSデータの解析から ユビキチン化部位が特定された。



表-2. nanoLC-ESI-MS/MSデータの解析からユビキチン化部位が特
定されたタンパク質とユビキチン化部位の一覧

Protein Name	ユビキチン化部位
DNA2 DNA replication helicase 2-like	K.G <u>K</u> IDVTVGV <u>K</u> .I + 2 GlyGly (K)
ribosomal protein L7	K.LSSPRGGMKK + GlyGly (K)
rCG37969	MSIQHSLLPDPEK.Q + GlyGly (K)
acrosin binding protein	R.LQSDSEPK.F + GlyGly (K)
hypothetical protein isoform 3	R.JLNMIRQK.S + Oxidation (M); GlyGly (K)
immunoglobulin superfamily, member 10 K.VQIIRK.D + GlyGly (K)	
protocadherin beta 16	K.LDLQLDQETGDLLLNEK.V + GlyGly (K)

IV ポリユビキチン化タンパク質のChip based infusion法による検出

・ポリユビキチン化タンパク質をトリプシン消化した際に生成するGly-Gly(ジグ リシジル基)にスルホン酸タグを導入した後に、Chip based infusion法でMS/MS 解析を行うことによってショットガン解析で検出されなかったポリユビキチン化 タンパク質(dihydrofolate reductase: DHFR)が検出された。また、MS/MSデータ の解析からユビキチン化部位が特定された。



図-5. スルホン酸タグを導入したポリユビキチン化タンパク質のナノ LC-ESI-MS/MS解析のクロマトグラム

collision energy = 20 eVの条件でスルホン酸 タグの脱離によるピークが確認された。

図-6. Chip-based infusion測定のMS/MSクロマトグラム

まとめ

1. Polyubiquitin Affinity Beads を使用することによりラット肝タンパク質 から濃縮したポリユビキチン化タンパク質をショットガン解析することに よって75種類のポリユビキチン化タンパク質が同定された。

2. 同定されたタンパク質の中で、7種のタンパク質についてはMS/MSデー タの解析からユビキチン化部位が特定された。

3. Chip based infusion法により積算時間を延長することによって、ショ ットガン解析で検出されなかったポリユビキチン化タンパク質 (DFHR)を 検出、同定することに成功した。