

[特集：タンパク質分析のための最新質量分析装置]

MUDPIT を用いた血漿タンパク質のプロテオーム解析

瀬崎浩史・福永清信

SUMMARY

The mass spectrometry (MS) has been a mainstay of proteomics and metabolomics research in these days. In a field such as biomarker research, more stringent accuracy and sensitivity on MS are demanded to identify very low abundant proteins in human plasma. It is essentially needed to deplete high abundant proteins from complex human plasma but with the least no specific binding to the target proteins which is a kind of contradictory difficulty. Two dimensional SDS polyacrylamide gel electrophoresis (2D SDS PAGE) has its limitation in pH range and molecular weight to some extent and is not able to yield high through put in sample preparation. Further more conventional nano electrospray ionization (ESI) technology which is the most appropriate to analyze such low abundant proteins needs frequent adjustment for ionization.

The multi dimensional protein identification technology using two dimensional high performance liquid chromatography (HPLC) technology followed by HPLC chip MS analysis can substitute 2D SDS PAGE and conventional nano ESI ionization to realize more sensitive, more accurate, ease of use and high through put analysis for proteomics and metabolomics research. And also multi affinity removal system followed by OFFGEL Fractionator make it possible to deplete high abundant proteins from complex human plasma with the least no specific binding to very low abundant target proteins and separate the mixture of such target proteins in prior to applying them to mass spectrometry. Agilent Technologies Inc developed such total analysis system from sample preparation down to biomarker search software.

Key words: Proteome, MUDPIT (multidimensional protein identification technology), MARS (multiple affinity removal system), OFFGEL Fractionator, HPLC-Chip.

はじめに

プロテオミクス・メタボロミクスにおける解析技術の中には質量分析法 (MS) が存在し、その中でも Nanoflow LC/MS を使用することによって、高感度で網羅的にタンパク質を同定することが可能になった。

ライフサイエンスの分野で Nanoflow LC/MS を使用する必要がある理由として、第 1 に Nanoflow LC/MS では超低流速 (nL/min) を使用することによりイオン化効率が向上し、その結果 S/N 値が向上する。第 2 に内径の細いカラムを使用することができるため、感度が向上し試料の微量量化が可能になる。一般的なカラム (内径 : 4.6 mm) に対して

ナノカラム (内径 : 0.075 mm) では 3700 倍の相対的な感度上昇が見られた^{1~2)}。

また、疾患研究や臨床診断において個々の患者の病気の進行によって発現するタンパク質の発見や、疾患に関係したタンパク質を制御する薬剤開発のための治療ターゲット分子の探索など、プロテオミクス・メタボロミクスによるバイオマーカーの探索を通じて、将来的に医療につながる応用例が開発されている。

本稿では、効率的な前処理技術と高感度 Nanoflow LC/MS を用いて血漿中タンパク質の網羅的な解析例を紹介する。

Proteomics of plasma protein by MUDPIT.

Hiroshi Sezaki, Kiyonobu Fukunaga; アジレント・テクノロジー株式会社

Correspondence address: Hiroshi Sezaki; 9-1 Takakura-cho, Hachioji-shi, Tokyo 192-8510, Japan.

(受付 2006 年 11 月 8 日, 受理 2007 年 1 月 25 日, 刊行 2007 年 3 月 15 日)

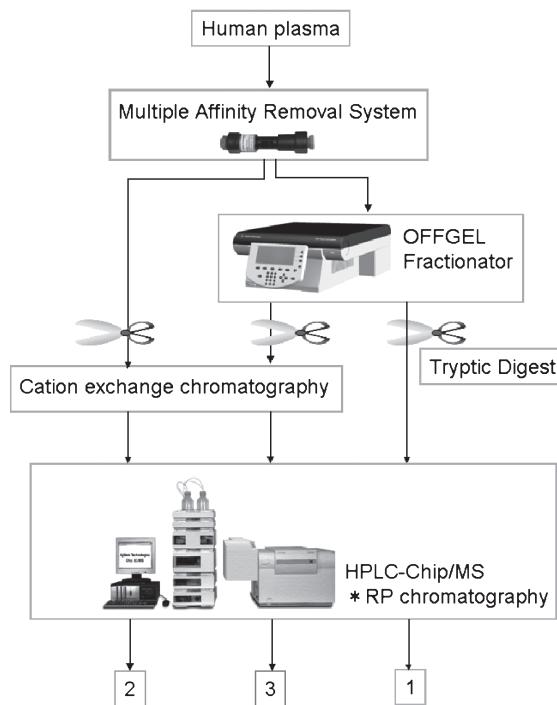


Fig. 1. An online of MDPIT.

多次元タンパク質同定法 (Multidimensional protein identification technology)

2001 年に Washburn ら³⁾ は、複雑な生体試料の酵素消化物をイオン交換カラムと逆相カラムを使用して分離しペプチドおよびタンパク質の同定率を向上させる手法を開発し、Multidimensional protein identification technology (MDPIT: 多次元タンパク質同定法) と名づけた。Agilent Technologies は Fig. 1 に示すタンパク質の前処理を含めた分離法、多次元タンパク質同定法で血清中タンパク質のプロテオーム解析を行った。

1. Multiple Affinity Removal System (MARS)

血漿中のバイオマーカー探索を行う上で問題となるのが Albumin や IgG のような血漿中に大量に含まれているタンパク質である。これらの既知の高含量タンパク質は血漿中の約 90% を占めている⁴⁾。これらのタンパク質により血漿中に含まれる微量タンパク質の同定が困難となっている。そこで Agilent Technologies では高含量タンパク質のうち 7 種類のタンパク質 (Albumin, IgG, IgA, Transferrin, Haptoglobin, Antitrypsin, Fibrinogen) を除去する MARS (multiple affinity removal system) カラムを用いて前処理を行った (Fig. 1)。MARS カラムを用いた LC の条件は Table 1 に示す。この条件により分離したクロマトグラムは Fig. 2-A に示し、そこで得られたピークを SDS-PAGE にて確認した (Fig. 2-B)。ピーク 2 からは 7 種類の高含量タンパク質のバンドパターンが得られ、ピーク 1 のバンドパターンからはそれらのバ

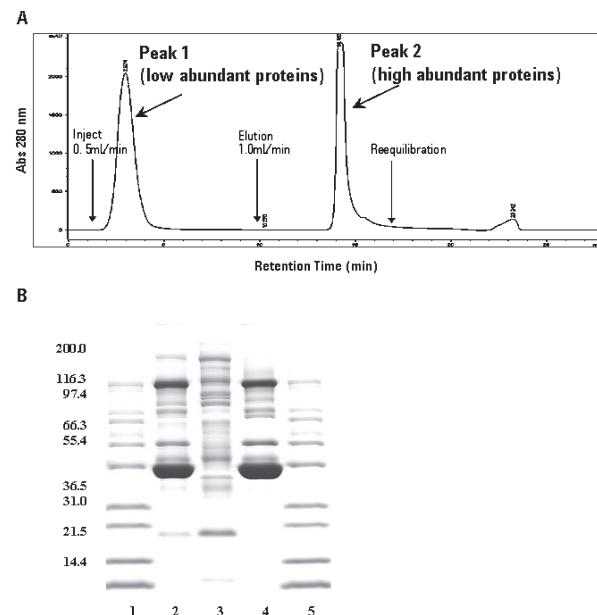


Fig. 2. Multiple affinity removal system.

A: Representative chromatogram of 4.6 × 100 mm column.
B: SDS-PAGE of human serum. Lane 1, 5: marker protein, Lane 2: human serum, Lane 3: peak 1 (low abundant Protein), Lane 4: peak 2 (high abundant Protein).

Table 1. LC method for 4.6 × 100 mm column

Solvent A: Buffer A	Pressure limits: 120 bar		
Solvent B: Buffer B			
LC timetable			
Time (min)	%B	Flow rate	Max pressure
1	0.00	0.500	120
2	10.00	0.500	120
3	10.01	100.00	120
4	17.00	100.00	120
5	17.01	0.00	120
6	28.00	0.00	120

Run Time: 30 min

Sample: Dilute human serum 5 times
(for example: 30 uL human serum with 120 uL of Buffer A)

ンドが確認されないことから効率よく 7 種類のタンパク質が除去されたことが示された。さらに、非特異的吸着を抑えた手法をとっているため血漿中の微量タンパク質の損失を防いでいる。この結果、血漿中の約 85% のタンパク質が除去された。

2. Agilent 3100 OFFGEL Fractionator

MARS カラムで 7 種類のタンパク質を除去した試料を用い Agilent 3100 OFFGEL Fractionator を用いてタンパク質の分画を行った。Agilent 3100 OFFGEL Fractionator は^{5~8)}、高い分離能で実績がある IPG (Immobilized pH-gradient gel) ゲルを分離ベースにして、分離された試料は液層の画分として回収される (Fig. 3-A)。IPG ゲルは pH 4~7 と pH 3~10

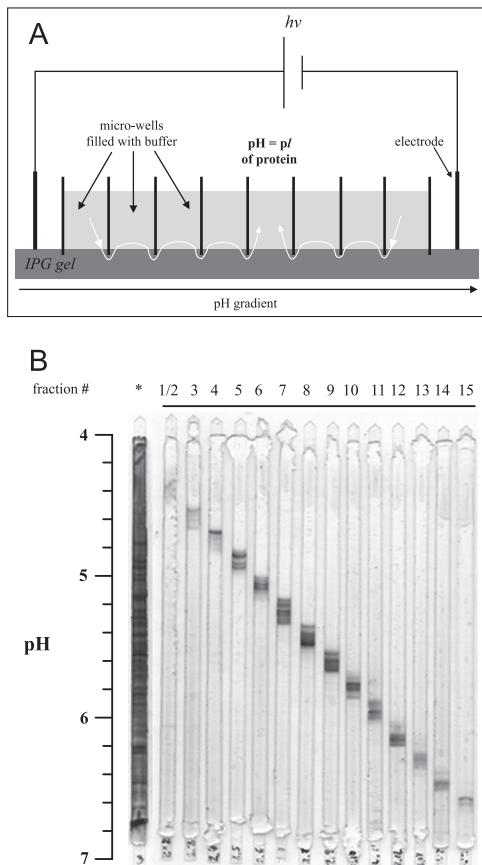


Fig. 3. Agilent 3100 OFFGEL Fractionator.

A: Principle of off-gel isoelectric focussing.

B: Off-gel electrophoresis. *E. coli* lysate was fractionated by OGE and protein fractions were loaded on IPG strips. Strips were coomassie stained after IEF.

でそれぞれ low resolution と high resolution (0.1/0.5 pH) の計 4 種類のタイプがある。また分画は 12 または 24 画分に分画できる。その時の例を Fig. 3-B に示す。今回の測定には pH 4–7 の IPG ゲルを使用した。

3. Multidimensional Protein Identification Technology (MUDPIT)

MUDPIT は、イオン交換カラムと逆相カラムを使用した二次元 HPLC を基本としている。MUDPIT には Offline Mode と Online Mode がある。Offline Mode はイオン交換カラムクロマトグラフィーの溶出方法としてグラジエント溶出を行い、フラクションコレクターを使って一旦分取した各フラクションを逆相カラムで分離し、MS で解析する手法である。Online Mode はイオン交換カラムクロマトグラフィーの溶出方法としてステップワイズ溶出を行い、直接逆相カラムで分離し、MS で解析する手法である。

4. SCX カラムクロマトグラフィー

分画したタンパク質は、トリプシン消化を行った。そこ

Table 2. LC method (SCX chromatography)

Solvent A: 0.1% Formic acid/5% Acetonitrile
Solvent B: 0.1% Formic acid/5% Acetonitrile/500 mM KCl

LC Timetable

	Time (min)	%B
1	0.00	0.00
2	5.00	0.00
3	8.00	10.00
4	18.00	15.00
5	29.00	70.00
6	32.00	100.00
7	38.00	100.00
8	38.01	0.00

Flow rate: 20 uL/min

Run time: 45 min

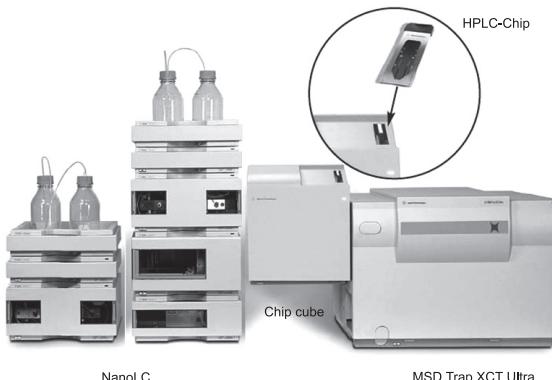


Fig. 4. Agilent HPLC-Chip/MS Protein ID solution system.

で得られたペプチド群は Agilent BioSCX series2 を使って Offline Mode の陽イオン交換カラムクロマトグラフィーを行った。その時の LC の条件は Table 2 に示す。

5. Nanoflow HPLC/MS システム

Agilent Nanoflow LC/MS システムは、HPLC-Chip を使用した Agilent HPLC-Chip/MS プロテイン ID ソリューションシステムで、その構成は、Fig. 4 に示す。ナノフロー HPLC システム、HPLC-Chip、HPLC-Chip キューブインターフェイス (NanoESI ソース)、MSD Trap XCT Ultra とそれらを制御する ChemStation Software (PC) からなる。

HPLC-Chip

HPLC-Chip は濃縮カラム、分析カラム、ナノスプレーチップを一体化したデバイスである (Fig. 5)。

デバイス化したことにより 4 つの利点が得られた。第 1 にこれまで Fig. 5 に示すような濃縮カラム、分析カラム、ナノスプレーチップとそれらを結ぶチューブ類を自分で接続・調整が必要があったが、その面倒な接続・調整が不要になった。第 2 に接続部分からの液漏れの心配がなくなった。第 3 にこれが一番大きなメリットであるが流路の短縮によってデットボリュームが減少することにより分離能が

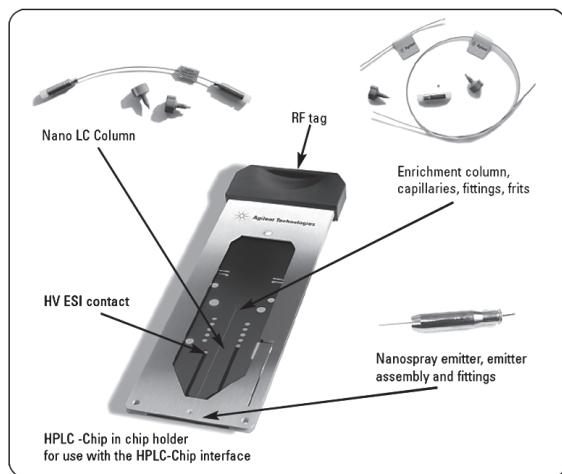


Fig. 5. HPLC-Chip.

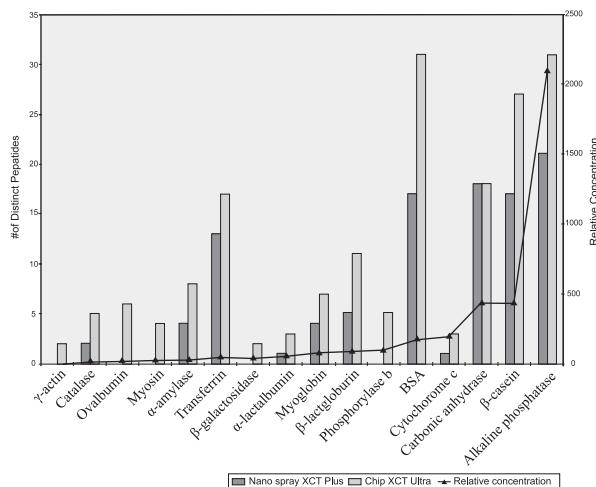


Fig. 6. Comparison of HPLC-Chip XCT Ultra and Nano-XCT Plus.

The numbers of identification were compared by using 16 kinds of proteins. HPLC-Chip/MS XCT Ultra system found all proteins. Nano-XCT Plus system found 11 of the 16 proteins.

改善され、測定時間も短縮された。第4にHPLCchipを挿入するだけで測定ができる、スプレーの位置調整が不要になった。このようにHPLC-Chipは手軽にNanoflow LC/MSを使えるようにするツールである。

Agilent LC/MSD Trap XCT Ultra

Agilent LC/MSD Trap XCT Ultraは従来のAgilent LC/MSD Trap XCTと比較してCycle timeが4倍に向上了した。Cycle timeは1MS-1MS/MSを1Cycleとしたときの1秒間の回数であり、これが早くなったことから1回の測定で得られるMS/MSスペクトルの数が増加し、このHPLC-ChipとAgilent LC/MSD Trap XCT Ultraを用いることによりタンパク質・ペプチドの同定数が増加した(Fig. 6)^{9~19}。今回の分析では複数の条件を用いて測定を行った。その一例をTable 3に示す。

Table 3. Method of HPLC Chip/MS

LC method
Solvent A: 0.1% Formic acid/H₂O
Solvent B: 0.1% Formic acid/Acetonitrile
Pressure Limits: 150 bar

LC Timetable

	Time (min)	%B
1	0.00	3.00
2	30.00	60.00
3	30.01	80.00
4	40.00	80.00
5	40.01	3.00

Flow rate: 0.3 uL/min

Run time: 45 min

MS condition

Drying gas: 3 L/min, 325°C

V cap: 2300 V

Skim 1: 30 V

Capillary exit: 75 V

Trap drive: 85

Averages: 2

ICC: On

Max. accumulation time: 150 ms

Smart target: 500,000

MS scan range: 300~1800

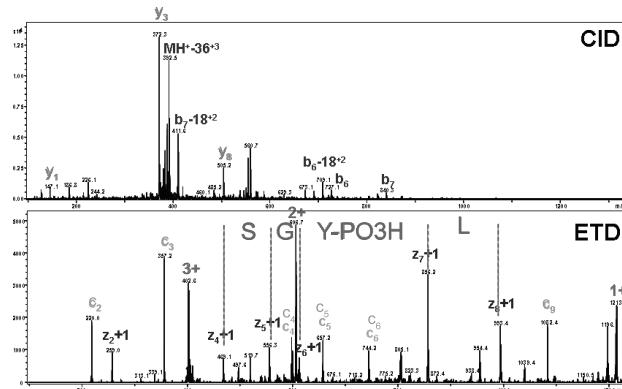


Fig. 7. Identification of phosphorylated peptide.

MS/MS spectrum of phosphorylated peptide (TTHyGSLPQK) was compared with CID and ETD.

更に翻訳後修飾の研究において有効なETD(Electron Transfer Dissociation)を搭載している。ETDは、電子をペプチドに与えC, Z系列でフラグメンテーションを起こす方法で、CIDと比較してMS/MSスペクトルが改善される共に1/3 cut offがない。ETDを用いMS/MS解析を行うことにより翻訳後修飾の中でもリン酸化を解析するのに有效な方法である。CIDとETDのスペクトルをFig. 7に示す。

6. MSデータ解析ソフト

Agilent Spectrum Mill work bench

HPLC-Chip/MSで得られた分析データを、Agilent Spectrum Mill work benchを用いてタンパク質の同定を行った。Agilent Spectrum Mill work benchは、複数の分析データ群

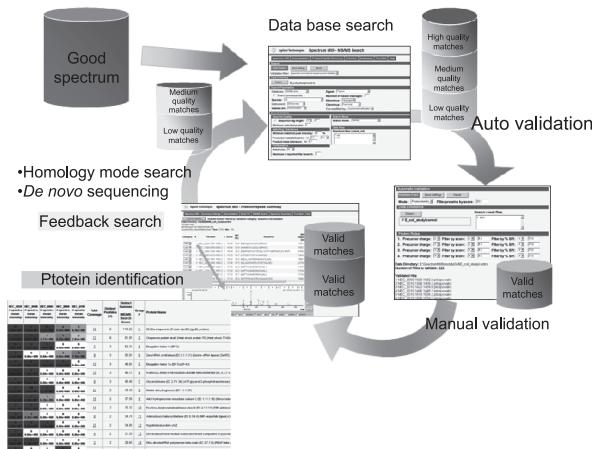


Fig. 8. Spectrum Mill workflow.

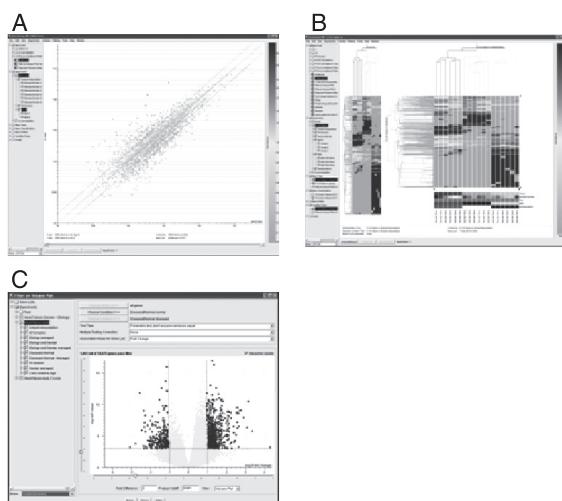


Fig. 9. GeneSpring MS.

A: Differential analysis, B: Tree clustering analysis, C: Volcano plots analysis.

を同時に解析できる。その MS/MS スペクトルの中から良質の MS/MS スペクトルだけを抽出し、解析することにより解析時間が短縮される。また、オートバリデーション機能や Fwd-Rev Score, Rank 1-2 Score といった同定結果の検証機能を使うことにより正確な同定結果が得られる。さらに複数の分析データ群を同時に解析した結果を使ってペプチドの感度を比較し相対定量することができる (Fig. 8)。今回の解析には、データベースとして Swiss Prot を使用した。

GeneSpring MS

プロテオミクス・メタボロミクスにおいて、バイオマーカー探索をする上で 2D-GE を使用したデファレンシャル解析が行われている。GeneSpring MS は DNA の発現データの解析ソフトとして定評のある GeneSpring GX をベースに設計されていて、MS データを用いてデファレンシャル解析を行い、データの視覚化と統計解析ツール (ANOVA や t-test, 主成分分析 (PCA), 階層クラスタリング, 自己組織

Table 4. Number of proteins and peptides identified with MUDPIT

	OGE Fract.	SCX Fract.	RP Runs	RP Time (min)	Protein ID	Peptide ID
1a	13	—	13	45	55	365
1e	13	—	13	165	89	684
2a	—	12	12	45	46	252
2b	—	24	24	45	67	400
2c	—	67	67	45	118	632
2d	—	67	67	180	223	985
3a	12	24	288	45	504	2706
3b	12	24	288	90	818	3228
Total			772		1836	7257

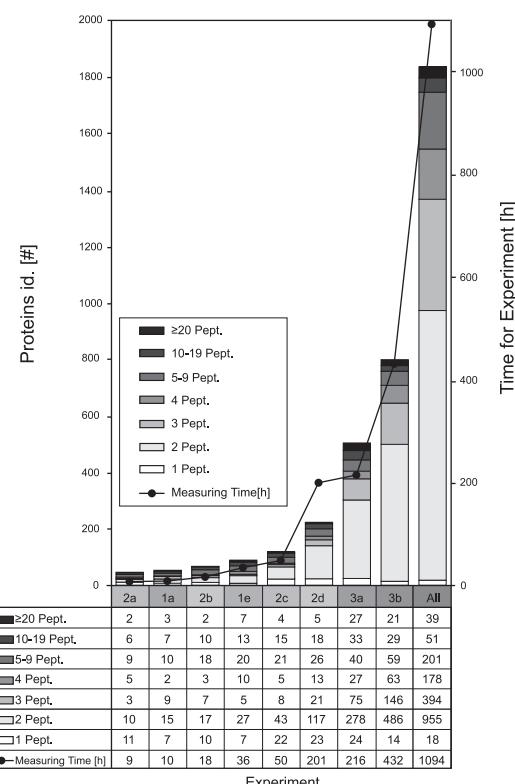


Fig. 10. Number of identified peptides for individual experiments and analysis time.

化マップ (SOM), QT クラスタリング, SVM などのクラス プレディクション機能と 3 群以上の主成分解析) を用いて生物学的機能に関係のあるタンパク質や低分子化合物をプロファイルリングし、疾患や毒性と関連のあるバイオマーカー探索が効率的にできる解析ソフトである (Fig. 9)。

アプリケーション

Fig. 1 で示された 3 種類の分画方法を用いてタンパク質の同定を行い、それぞれのタンパク質同定数を比較した (Table 4)。

分析 1 は MARS 処理後、OFFGEL Fractionator でタンパク質を 13 画分に分画した。各画分をそれぞれトリプシン

消化し HPLC-Chip/MS で測定した。データは Agilent Spectrum Mill work bench でタンパク質の同定を行った。HPLC-Chip/MS の測定時間を 1a: 45 分と 1e: 165 分とした。分析 2 は MARS 処理後、トリプシン消化した。そのトリプシン消化物を SCX カラムクロマトグラフィーにより 2a: 12, 2b: 24, 2c と 2d: 67 にそれぞれ分画した。各画分は HPLC-Chip/MS で測定し、Agilent Spectrum Mill work bench でタンパク質の同定を行った。HPLC-Chip/MS の測定時間を 45 分 (2a-2c) と 180 分 (2d) とした。分析 3 は MARS 処理後、OFFGEL Fractionator でタンパク質を 12 画分に分画した。各画分をそれぞれトリプシン消化し、そのトリプシン消化物を SCX カラムクロマトグラフィーにより 24 画分に分画した。各画分は HPLC-Chip/MS で測定し、Agilent Spectrum Mill work bench でタンパク質の同定を行った。HPLC-Chip/MS の測

定時間を 45 分 (3a) と 90 分 (3b) とした。

各測定結果から、同定できたタンパク質とペプチドの数は Table 4 に示す。また、それぞれの測定において同定できたタンパク質がいくつのペプチドによって同定されたかを比較したものを Fig. 10 に示す。

各測定結果のうち 2d (SCX+HPLC-Chip/MS) と 3a (OGE+SCX+HPLC-Chip/MS) を比較すると 2d からは 985 種類のペプチドと 223 種類のタンパク質が同定された。一方 3a からは 2706 種類のペプチドと 504 種類のタンパク質が同定された。この結果より 3a において新たに 1721 種類のペプチドが同定され、それに伴いタンパク質も新たに 281 種類同定された。その上昇率はペプチドが 175%, タンパク質は 126% であった。

さらに、Fig. 10 より 2d と 3a で同定できたタンパク質は

Table 5. Top 50 proteins identified with the combined experiment.

hit table read Spec Features read Files: 78141 Hits: 13449

protein groups ready for display 1671 Proteins listed

Group (#)	Spectra (#)	Distinct Summed	%AA Coverage	Mean Peptide	Protein MW (Da)	Database Accession #	Species	Entry_name
Score	Spectral Intensity							
1	4145	2321.32	83	6.63e+007	187165.1	P01024	HUMAN	Complement C3 precursor [Contains: C3a anaphylatox
2	4707	1830.73	72	7.78e+007	163278.8	P01023	HUMAN	Alpha-2-macroglobulin precursor (Alpha-2-M).
3	1890	1198.49	69	1.56e+008	122205.8	P00450	HUMAN	Ceruloplasmin precursor (EC 1.16.3.1) (Ferroxidase
4	300	1189.98	25	1.76e+007	515565.2	P04114	HUMAN	Apolipoprotein B.100 precursor (Apo B.100) [Contai
5	958	1178.45	49	7.30e+007	192772.5	P01028	HUMAN	Complement C4 precursor [Contains: C4A anaphylatox
6	739	991.78	59	9.64e+007	139126.3	P08603	HUMAN	Complement factor H precursor (H factor 1).
7	5653	898.08	92	4.35e+008	30778.0	P02647	HUMAN	Apolipoprotein A-I precursor (Apo-AI).
8	539	837.56	78	1.60e+008	45371.3	P06727	HUMAN	Apolipoprotein A-IV precursor (Apo-AIV).
9	632	763.49	59	5.68e+007	103358.9	Q14624	HUMAN	Inter-alpha-trypsin inhibitor heavy chain H4 precu
10	1115	759.06	85	2.60e+008	52964.0	P02774	HUMAN	Vitamin D-binding protein precursor (DBP) (Group-e)
11	706	742.37	65	6.71e+007	70037.3	P00734	HUMAN	Prothrombin precursor (EC 3.4.21.5) (Coagulation f
12	264	726.42	32	3.06e+007	262607.9	P02751	HUMAN	Fibronectin precursor (FN) (Cold-insoluble globuli
13	304	606.71	55	5.68e+007	85533.4	P00751	HUMAN	Complement factor B precursor (EC 3.4.21.47) (C3/C
14	1310	602.56	81	2.25e+008	51511.9	P02679	HUMAN	Fibrinogen gamma chain precursor (PRO2061).
15	579	594.62	66	8.99e+007	55928.5	P02675	HUMAN	Fibrinogen beta chain precursor [Contains: Fibrino
16	1563	589.67	75	2.45e+008	51676.7	P02790	HUMAN	Hemopexin precursor (Beta- 1B-glycoprotein).
17	320	579.40	61	8.14e+007	69069.6	P43652	HUMAN	Afamin precursor (Alpha- albumin) (Alpha-Alb).
18	160	558.51	28	4.18e+007	188332.4	P01031	HUMAN	Complement C5 precursor [Contains: C5a anaphylatox
19	733	555.35	39	6.34e+007	106437.0	P19823	HUMAN	Inter-alpha-trypsin inhibitor heavy chain H2 precu

Table 5. continued

hit table read Spec Features read Files:78141 Hits: 13449

protein groups ready for display 1671 Proteins listed

Group (#)	Spectra (#)	Distinct Summed	%AA Coverage	Mean Peptide	Protein MW (Da)	Database Accession #	Species	Entry_name
MS/MS search				Spectral				
		Score		Intensity				
20	583	548.71	46	8.19e+007	94973.5	P02671	HUMAN	Fibrinogen alpha/alpha-E chain precursor [Contains Antithrombin-III precursor (ATIII) (PRO0309).]
21	975	541.30	64	6.62e+007	52602.7	P01008	HUMAN	Kininogen precursor (Alpha-2-thiol proteinsee inhi
22	756	519.26	39	1.09e+008	71945.7	P01042	HUMAN	alpha-1-B-glycoprotein
23	379	499.90	66	3.68e+008	51941.0	69990	human	Inter-alpha-trypsin inhibitor
24	464	461.34	43	4.46e+007	101389.7	P19827	HUMAN	heavy chain H1 precu
25	168	458.23	49	3.03e+007	85697.9	P06396	HUMAN	Goloolin precursor, plasma (Actin- depolymerizing f
26	489	437.05	56	4.66e+007	47651.1	P01011	HUMAN	Alpha-1-antichymotrypsin precursor (ACT).
27	171	432.96	55	6.38e+007	76684.9	P09871	HUMAN	Complement C1s component precursor (EC 3.4.21.42)
28	164	398.90	47	6.83e+007	63173.8	P02748	HUMAN	Complement component C9 precursor.
29	190	391.28	54	4.36e+007	80174.1	P00736	HUMAN	Complement C1r component precursor (EC 3.4.21.41).
30	492	378.74	47	1.61e+008	54305.9	P04004	HUMAN	Vitronectin precursor (Serum spreading factor (S.
31	244	365.20	54	6.28e+007	57070.9	P05546	HUMAN	Heparin cofactor II precursor (HC-II) (Protease in
32	426	351.01	42	8.33e+007	52494.9	P10909	HUMAN	Clusterin precursor
33	142	347.82	55	7.62e+007	62217.3	15705411	Homo sapiens	(Complement-associated protein peptidoglycan recognition protein L precursor
34	280	343.70	78	6.30e+007	39618.3	P27169	HUMAN	Serum paraoxonase/ arylesterase 1 (EC 3.1.1.2) (EC
35	73	343.44	38	2.01e+007	92375.1	P80108	HUMAN	Phosphatidylinositol-glycan-specific phospholipase
36	105	337.77	41	6.60e+007	67033.6	P04003	HUMAN	C4b-binding protein alpha chain precursor (C4bp) (
37	311	331.21	56	6.61e+007	38999.7	P02760	HUMAN	AMBP protein precursor [Contains: Alpha-1-microglo
38	87	326.61	42	1.84e+007	90569.6	P00747	HUMAN	Plasminogen precursor (EC 3.4.21.7) [Contains: Ang
39	253	325.36	52	4.67e+007	46342.5	P36955	HUMAN	Pigment epithelium-derived factor precursor (PEDF)
40	259	320.88	38	6.43e+007	55154.5	P05155	HUMAN	Plasma protease C1 inhibitor precursor (C1 Inh) (C
41	87	306.93	42	3.68e+007	65163.6	P07357	HUMAN	Complement component C8 alpha chain precursor.
42	133	304.15	39	6.76e+007	66035.3	P35858	HUMAN	Insulin-like growth factor binding protein complex
43	327	301.91	67	8.86e+007	38298.4	P02749	HUMAN	Beta-2-glycoprotein I precursor (Apolipoprotein H)
44	466	301.43	37	6.69e+007	53154.5	P01019	HUMAN	Angioteneinogen precursor [Contains: Angiotenein I
45	265	298.40	61	4.24e+007	54566.1	P08697	HUMAN	Alpha-2-antiplasmin precursor (Alpha-2-plasmin inh
46	64	289.71	32	1.83e+007	104844.8	P13671	HUMAN	Complement component C6 precursor.
47	415	279.93	61	1.00e+008	39324.9	P02765	HUMAN	Alpha-2-HS-glycoprotein precursor (Fetuin-A) (Alph
48	116	275.84	59	6.10e+007	36154.3	P02649	HUMAN	Apolipoprotein E precursor (Apo-E).
49	910	275.44	80	6.09e+007	23044.2	P02753	HUMAN	Plasma retinol-binding protein precursor (PRBP) (R
50	1082	274.67	77	1.42e+008	11175.1	P02652	HUMAN	Apolipoprotein A-II Precursor (ApoA-II) (ApoA-II).

そのほとんどが2種類以上のペプチドを使って同定されている(2d: 200タンパク質, 3a: 480タンパク質)ことから、タンパク質の確からしさに問題はないといえる。そして、今回のすべての測定で同定されたタンパク質は1836種類、ペプチドは7257種類であった。1836種類のタンパク質のうち同定率の高かった50種類をTable 5に示した。

おわりに

AgilentのMUDPITを用いることにより従来の方法と比較してタンパク質の同定数が向上した。本システムを使うことによりプロテオミクス・メタボロミクスで要求される微量な物質(タンパク質や代謝物)から多量に存在する物質群の網羅的な解析や、マトリクスの多い実試料中の微量な目的物質の解析が可能になった。

プロテオミクスはタンパク質同定だけが目的ではなく、同定できたタンパク質から新しい研究への進展が望まれている。今後、さまざまなアプリケーションに適合した試料調整技術やLC/MSの技術の発展が進み、よりアグレッシブな研究とそれに伴う研究成果が得られることが期待される。

文献

- 1) Valaskovic GA, Kelleher NL. Miniaturized formats for efficient mass spectrometry-based proteomics and therapeutic development. Current Topics in Medicinal Chemistry 2002;2:1–12.
- 2) Kenneth BT, Arthur M, Leesa JD, Carol EP. Capillary liquid chromatography/mass spectrometry. Mass Spectrom Rev 1994;13:431–457.
- 3) Washburn MP, Wolters D, Yates JR. Large-scale analysis of the yeast proteome by multidimensional protein identification technology. Nat Biotechnol 2001;19:242–247.
- 4) Tirumalai RS, Chan KC, Prieto DA, Issaq HJ, Conrads TP, Veenstra TD. Characterization of the low molecular weight human serum proteome. Mol Cell Proteomics 2003;2:1096–1103.
- 5) Michel PE, Reymond F, Arnaud IL, Josserand J, Girault HH, Rossier JS. Protein fractionation in a multicompartment device using Off-Gel™ isoelectric focusing. Electrophoresis 2003;24:3–11.
- 6) Heller M, Michel PE, Crettaz D, Wenz C, Tissot JD, Reymond F, Rossier JS. Two-stage off-gel isoelectric focusing: Protein followed by peptide fractionation and application to proteome analysis of human plasma. Electrophoresis 2005;26:1174–1188.
- 7) Manfred H, Mingliang Y, Philippe EM, Patrick M, Daniel S, Martin AJ, Ruedi A, Frederic R, Joel SR. Added value for tandem mass spectrometry shotgun proteomics data validation through isoelectric focusing of peptides. J Proteome Research 2005;4:2273–2282.
- 8) Philippe EM, David C, Patrick M, Manfred H, Denis G, Jean-Daniel T, Frederic R, Joel SR. Proteome analysis of human plasma and amniotic fluid by off-gel isoelectric focusing followed by nano-LC-MS/MS. Electrophoresis 2006;27:1169–1181.
- 9) Nägele E, Vollmer M, Hörr P. Two-dimensional nanoliquid chromatography—mass spectrometry system for applications in proteomics. J Chromatogr A 2003;1009:197–205.
- 10) Hörr P, Nägele E, Vollmer M. Multidimensional LC-MS for proteomics—present and future. J. LC/GC Europe 2003;16:641–647.
- 11) Vollmer M, Hörr P, Nägele E. Differential proteome analysis: Two-dimensional nano-LC/MS of *E. coli* proteome grown on different carbon sources. J Biomol Tech 2003;14:128–135.
- 12) Gauthier G-L, Grimm R, Miniaturisation: Chip-based liquid chromatography and proteomics. DDTEC 2006;3:59–66.
- 13) Fortier M-H, Bonneil E, Goodly P, Thibault P. Integrated Microfluidic device for mass spectrometry-based proteomics and its application to biomarker discovery programs. Anal Chem 2005;77:1631–1640.
- 14) Vollmer M, Horth P, Rozing G, Coute Y, Grimm R, Hochstrasser D, Sanchez J-C. Multi-dimensional HPLC/MS of the nucleolar proteome using HPLC-chip/MS. J Sep Sci 2006;29:499–509.
- 15) Ghitun M., Bonneil E., Fortier M-H., Yin H., Killeen K. and Thibault P., Integrated microfluidic device with enhanced separation performances; Application to phosphoproteome analyses of differentiated cell model systems. J Sep Sci 2006;29:1539–1549.
- 16) Ninonuevo M, An H, Yin H, Killeen K, Grimm R, Ward R, German B, Lebrilla C. Nanoliquid chromatography-mass spectrometry of oligosaccharides employing graphitized carbon chromatography on microchip with a high-accuracy mass analyzer. Electrophoresis 2005;26:3641–3649.
- 17) Yin H, Killeen K, Brennen R, Sobek D, Werlich M, Van de Goor T. Microfluidic chip for peptide analysis with an integrated HPLC column, sample enrichment column and nanoelectrospray Tip. Anal Chem 2005;77:527–533.
- 18) Hardoin J, Duchateau R, Joubert-Caron R, Caron M. Usefulness of an integrated microfluidic device (HPLC-Chip-MS) to enhance confidence in protein identification by proteomics. Rapid Commun. Mass Spectrom 2006;20:3236–3244.
- 19) Ninonuevo MR, Park Y, Yin H, Zhang J, Ward RE, Clowers BH, German JB, Freeman S.L, Killeen K, Grimm R, Lebrilla CB. A Strategy for annotating the human milk glycome. J Agric Food Chem 2006;54:7471–7480.