大豆たん白質加水分解物の発酵特性へ寄与する ペプチド輸送体の基質多選択性の解明

伊藤圭祐*1・本山貴康2・北川さゆり3・加藤竜司1・河原崎泰昌1

¹静岡県立大学食品栄養科学部 ²不二製油株式会社基盤研究所 ³不二製油株式会社食品素材研究所

Substrate Multispecificity of the Yeast Peptide Transporter Ptr2p

Keisuke ITO^{*1}, Takayasu MOTOYAMA², Sayuri KITAGAWA³, Ryuji KATO¹ and Yasuaki KAWARASAKI¹

¹School of Food and Nutritional Sciences, University of Shizuoka, Shizuoka 422-8526 ²Soy protein, Processed Foods R & D Center, Fujioil Co., LTD., Izumisano 598-8540 ³Food Science Research Institute, Research & Development Division, Fujioil Co., LTD., Tsukubamirai 300-2497

ABSTRACT

Peptide uptake systems that involve members of the proton-coupled oligopeptide transporter (POT) family are conserved across all organisms. Due to their substrate multispecificity, it is assumed that each of these POT family transporters can recognize as many as 8,400 types of di/tripeptides, which are products generated by protein hydrolysis, at a single substrate-binding site that resides on each transporter and can actively transport these peptides. The question 'how one substrate-binding site can recognize a variety of substrates?' is the major focus in peptide transport research. However, the entire spectrum of the substrate preference of POT family transporter has not been elucidated. In this study, the substrate multispecificity of Ptr2p, a major peptide transporter of Saccharomyces cerevisiae, was characterised by a comprehensive analysis using a dipeptide library. The affinities (K_i) of di/tripeptides toward Ptr2p showed a wide distribution range from 48 mM to 0.020 mM. The result also showed that dipeptides containing aromatic amino acids and branched-chain amino acids frequently appeared in the high-affinity group. This substrate multispecificity indicated that Ptr2p plays an important role in the preferential uptake of vital amino acids, which imposes a biosynthesis burden on yeasts. Soy Protein Research, Japan 16, 62-67, 2013.

Key words : peptide transporter, Ptr2p, substrate multispecificity, soy peptides, Saccharomyces cerevisiae

^{*〒422-8526} 静岡市駿河区谷田52-1

大豆たん白質加水分解物(大豆ペプチド)はその優 れた発酵特性から「第3のビール」等の原材料として 利用されている.我々は、ペプチド性培地による酵母 の生育促進効果には、ペプチド輸送体Ptr2pを介した ジ・トリペプチドの取り込みが重要であることを報告 した¹⁾. Ptr2pの属するPOTファミリーのペプチド輸 送体は全生物で保存されており、8,400種類のジ・トリ ペプチドを細胞内に輸送する幅広い"基質多選択性" を有するが²⁾,これまで、その詳細は解明されていない.

そこで本研究では、出芽酵母Ptr2pの基質多選択性 の全貌解明を目的とした. 酵母発現系と蛍光トレー サー基質 (βAla-Lys (AMCA)) を組み合わせること で、ペプチド輸送体へのペプチドの親和性(K)を ハイスループットに解析可能なFluorescence-based Competitive Uptake (F-CUp) assay systemを開発し, 全400種類ジペプチドの親和性を網羅的に解析した結 果,ジ・トリペプチドの親和性は最大で2,400倍以上 も大きく異なることが明らかとなった. 解明された Ptr2pの基質多選択性から、酵母は生合成の困難な芳 香族・分岐鎖アミノ酸をペプチド形態として優先的に 取り込むことが明らかとなり、高親和性ペプチドを培 地アミノ酸源とした場合に酵母の生育が促進された. これらの結果から、芳香族・分岐鎖アミノ酸に富むこ とが大豆ペプチドの優れた発酵特性の要因として特定 された.

方 法

Ptr2p発現酵母株の作成

Ptr2pの遺伝子配列は、Saccharomyces cerevisiae FGY217株のゲノムから、以下2つの特異的プライマー 5'-ACCCCGGATTCTAGAACTAGTGGATCCCCCA TGCTCAACCATCCCAGCCAAG-3'と5'-AAATTGA CCTTGAAAATATAAATTTTCCCCTCACTTGT CATCGTCGTCCTTGTAGTCATATTTGGTGGTG GATCTTAGAC-3'を用い、pRS426 GAL1_GFPプラ スミドベクターへクローニングした. このベクター はGAL1プロモーター下流の遺伝子発現をガラクトー スにより強力に誘導することが可能である³⁾. 2%グ ルコース、0.19% yeast synthetic drop-out medium without uracil、0.67% Yeast Nitrogen Base、を含む 培地で24時間30℃で培養した菌体を、2%ガラクトー スを含む培地にOD₆₆₀=0.05となるように植え継ぎ、24 時間30℃で培養することでPtr2pの発現を行なった.

Fluorescence-based Competitive Uptake (F-CUp) 法によるPtr2p親和性の解析

Ptr2p発現酵母細胞を回収し、アッセイ用緩衝液(150 mM塩化ナトリウムを含む50 mMリン酸ナトリウム緩 衝液(pH 6.0)) で洗浄し、OD₆₆₀=15になるように菌 体を懸濁した.0.05 mMのトレーサー基質(β Ala-Lys (AMCA)) と解析対象のペプチドを添加し、30℃で1 時間インキュベートした.トレーサーを取り込んだ細 胞はアッセイ用緩衝液で3回洗浄後、励起波長355 nm における460 nmの蛍光強度を測定した.解析対象ペ プチドのIC₅₀値とトレーサー基質のKm値および使用 濃度から、チェン・プルソフ式によってKi値を算出し た⁴.

結果と考察

Ptr2p発現系の構築

内因性ペプチド輸送体の影響を排除するため、Ptr2 ノックアウト株(BY4742-*ptr2*4)をPtr2p発現細胞 (SC-Ptr2p)の親株として用いた. Ptr2pの発現を確認 するため、細胞膜画分をanti-FLAG抗体を用いてウエ スタンブロッティングにより解析した結果、Ptr2pは 単一のバンドとして68 kDaのサイズに検出され、完全 な形で発現していた (Fig. 1a). FLAG-tagの代わりに C末端へGFPを融合し、共焦点蛍光顕微鏡観察によっ てPtr2p-GFP融合たん白質の細胞表面への局在が確認 されたことから (Fig. 1b), 酵母細胞で発現したPtr2p は正しくフォールディングされ、細胞膜へ運ばれたこ とが示された. 続いて, SC-Ptr2p細胞のジペプチド取 り込み能を解析するため、必須アミノ酸であるロイシ ンとヒスチジンをジペプチド形態(His-Leu)で培地 に添加し、寒天プレート上でのスポットアッセイを行 なった (Fig. 1c). 親株と異なり, SC-Ptr2pはコロニー を形成した. これらの結果から, SC-Ptr2pにおいて Ptr2pは活性型で細胞表面へ発現することが示された.

蛍光ラベル化トレーサー基質取り込みの定量解析

Ptr2pの機能解析には代謝的に安定な蛍光ラベル化 トレーサー基質を用いた.トレーサー基質はPtr2pを 介して取り込まれ,液胞へ蓄積した(Fig. 2a).この 取り込みはモデルジペプチド カルノシン(βAla-His) によって阻害された.トレーサー基質の取り込みは 時間依存的であり,親株における取り込み活性はご くわずかだった(Fig. 2b).このトレーサー基質の取 り込みは濃度依存的であり,ミカエリス・メンテン 式によってKm値は0.16 mMと算出された(Fig. 2c). F-CUp法によりアミノ酸,および鎖長の異なるペプチ



Fig. 1. Generation of Ptr2p expressing cells. (a) Western blot analysis of the membrane fraction prepared from SC-Ptr2p cells using an anti-FLAG antibody. Arrowhead indicates expressed Ptr2p. (b) Localization of a Ptr2p-GFP fusion protein using confocal fluorescence microscopy. (c) Spot assay. Dipeptide uptake capability of SC-Ptr2p cells was analysed. Leucine and histidine, which are required for the growth of strain BY4742, were added to medium in the form of a dipeptide (His-Leu).

ドを用いて親和性を解析した結果, Gly-Gly, Gly-Gly-GlyのKi値は17 mM, 48 mMとそれぞれ算出された一 方, アミノ酸やテトラペプチドの親和性は検出限界以 下であった (Fig. 2d). 続いてアミノ酸配列の違いに よりPtr2p親和性が異なるかどうかを調べるために, 3 つのジペプチド, Ala-Ala, Ala-Leu, Leu-Alaの親和 性を解析した (Fig. 2e). これらの親和性はLeu-Ala (*Ki*=0.15 mM), Ala-Leu (*Ki*=0.31 mM), Ala-Ala (*Ki*=0.40 mM) であり, 同じアミノ酸組成であっても, その配列によってPtr2pへの親和性は異なることが示 された.

Ptr2pへの親和性と酵母の生育の関連

Ptr2pへの親和性と酵母の生育の関連を解析した (Fig. 3). His-Leu, Leu-His, Leu-Gly, Gly-LeuのKi 値はそれぞれ0.050 mM, 0.13 mM, 0.36 mM, 0.60 mM, であり, BY4742株を用いた生育解析では, それぞれ の逆配列ペア内においてKi値の低いジペプチドを培地 に加えた場合に酵母の生育が優れていた. この結果か ら, F-CUp法によってKi値として算出されるPtr2pへ の親和性が, 酵母細胞内への取り込み特性と関連して いることが示された.

ジペプチドライブラリーの網羅的解析

Ptr2pへのペプチドの親和性は鎖長とアミノ酸配列 によって異なることが示された. Ptr2pの基質多選択 性の全貌を解明するために、F-CUp法のハイスルー プット性を生かし、ジペプチドライブラリーを網羅的 に解析した (Fig. 4a). その結果, 最も高い親和性を 有するジペプチドはTrp-PheおよびTrp-Val (ともに Ki=0.020 mM) であり、本研究で解析したオリゴペプ チド中で最も低い親和性を示したGly-Gly-Gly (Ki=48 mM)と比較して、Ptr2pへの親和性は2,400倍もの大 きな差があることが明らかとなった (Fig. 4b). Ki 値によって上位30%の高親和性ジペプチドグループ と、下位30%の低親和性ジペプチドグループを選別 し、WebLogoプログラムでアミノ酸残基の出現頻度 解析を行なった結果、高親和性ジペプチドグループで はTrp, Phe, Tvrの芳香族アミノ酸やLeuやIle等の分 岐鎖アミノ酸が多く含まれていることが明らかとなっ た (Fig. 4c). 一方, 低親和性ジペプチドグループで はAspやGluの、負の電荷を有するアミノ酸や、Glvや Proのような、ペプチド結合のコンフォメーションに 影響することが予想されるアミノ酸が高頻度に含まれ ていた. 生体内において, 酸性アミノ酸はTCAサイク ルから容易に合成可能であるが、芳香族アミノ酸はそ の合成に複数の酵素の発現誘導が要求される⁵⁾. Ptr2p の基質多選択性は、この輸送体が、芳香族アミノ酸に 代表される生合成の困難な"高価値な"アミノ酸を優 先的に外界から取り込む役割を担っていることを示唆 している. これらのアミノ酸のほとんどはヒトにおけ る必須・准必須アミノ酸であることから、アミノ酸ス コアの高い大豆たん白質由来のペプチドは酵母細胞に 取り込まれやすく、発酵促進効果に優れていることが 示された.



Fig. 2. Establishing the F-CUp assay system. (a) Analysis of tracer substrate, β-Ala-Lys (AMCA), uptake by SC-Ptr2p cells using confocal fluorescence microscopy. (b) Time course for the uptake of the tracer substrate. Dark blue: SC-Ptr2p cells, Light blue: parental strain BY4742-ptr2A. (c) Concentration dependence of tracer substrate uptake. Dark blue column: SC-Ptr2p cells, Light blue column: parental strain BY4742-ptr2A cells. (d) Effect of peptide chain length on tracer substrate uptake based on competitive inhibition. White column: Gly, Light green column: Gly-Gly, green column: Gly-Gly-Gly, Dark green column: Gly-Gly-Gly. N.T.: not tested. (e) Effect of amino acid sequence on tracer substrate uptake based on competitive inhibition. Red column: Ala-Ala, Yellow column: Ala-Leu, Purple column: Leu-Ala. Results are means±SD (n=3).



Fig. 3. Relationship between affinity for Ptr2p and *S. cerevisiae* growth. Analysis using dipeptides (a) comprising histidine and leucine (b) comprising glycine and leucine.



а										C-t	ermir	nal								
		Α	D	Е	F	G	Н	Ι	K	L	М	Ν	Р	Q	R	S	Т	V	W	Υ
N-terminal	Α	0.40	>0.77	>0.77	0.072	>0.77	0.060	0.49	0.61	0.31	0.46	N.T.	>0.77	0.57	0.32	0.40	0.37	0.071	0.039	0.045
	П	>0.77	>0.77	N.T.	>0.77	>0.77	>0.77	N.T.	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77
	E	>0.77	>0.77	>0.77	N.T.	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	>0.77	0.63	>0.77
	F	0.028	>0.77	>0.77	0.030	0.10	0.060	0.036	0.19	0.034	0.045	0.035	N.T.	0.062	0.046	0.36	0.058	0.062	0.042	0.051
	G	>0.77	>0.77	>0.77	0.27	>0.77	>0.77	0.32	N.T.	0.60	0.70	>0.77	>0.77	>0.77	0.63	>0.77	>0.77	>0.77	0.61	>0.77
	н	0.045	>0.77	>0.77	0.044	N.T.	0.071	0.054	0.74	0.050	0.069	0.071	0.39	N.T.	0.17	0.072	0.067	0.062	0.056	0.049
	I	0.21	>0.77	>0.77	0.067	N.T.	0.36	0.31	0.070	>0.77	0.075	0.075	>0.77	0.27	0.067	0.66	0.53	0.27	0.063	N.T.
	к	0.56 ±0.06	>0.77	>0.77	0.34 ±0.06	0.54 ±0.11	0.075 ±0.012	0.41 ±0.02	>0.77	0.54 ±0.03	0.50 ±0.02	0.40 ±0.01	0.42 ±0.03	0.52 ±0.04	0.50 ±0.05	0.42 ±0.06	0.53 ±0.09	0.31 ±0.05	0.062 ±0.005	0.041 ±0.001
	L	0.15 ±0.00	0.65 ±0.13	0.68 ±0.16	0.056 ±0.002	0.36 ±0.08	0.13 ±0.06	0.063 ±0.003	N.T.	0.31 ±0.04	0.070 ±0.009	0.056 ±0.001	N.T.	N.T.	N.T.	N.T.	0.15 ±0.14	0.065 ±0.003	0.041 ±0.001	0.27 ±0.06
	м	0.26 ±0.05	0.40 ±0.27	>0.77	0.057 ±0.002	0.11 ±0.06	0.12 ±0.10	0.053 ±0.002	0.40 ±0.03	0.059 ±0.006	0.058 ±0.004	0.055 ±0.003	N.T.	0.38 ±0.07	0.051 ±0.001	0.41 ±0.05	>0.77	0.12 ±0.02	0.059 ±0.002	0.061 ±0.002
	Ν	0.23	>0.77	>0.77	0.040	0.43	0.19	0.072	0.66	0.21	0.22	0.25	>0.77	0.39	0.075	N.T.	0.37	0.046	0.041 +0.0	0.059
	Р	>0.77	>0.77	>0.77	0.20	>0.77	>0.77	0.58	>0.77	N.T.	0.35	0.47	>0.77	>0.77	N.T.	>0.77	>0.77	>0.77	0.24	>0.77
	Q	0.46	>0.77	>0.77	0.056	>0.77	>0.77	0.25	0.66	0.34	0.30	0.72	0.52	>0.77	N.T.	0.50	0.41	0.34	0.041	0.29
	R	0.080	0.66	0.59	0.073	0.44	0.41	0.11	>0.77	0.092	0.18	0.13	0.23	N.T.	0.33	0.39	0.26	0.11	0.058	N.T.
	S	0.52	>0.77	>0.77	0.055	N.T.	0.31	0.059	>0.77	0.19	0.43	0.32	>0.77	>0.77	0.43	>0.77	0.20	0.26	0.059	0.11
	Т	0.50	>0.77	>0.77	0.042	>0.77	0.29	0.45	>0.77	0.31	0.32	0.49	>0.77	0.63	0.11	>0.77	0.28	0.19	0.038	0.49
	v	0.32	>0.77	>0.77	0.058	0.30	0.24	0.29	0.40	0.13	0.076	0.057	0.47	0.30	0.060	0.32	0.29	N.T.	0.052	0.059
	W	0.028	0.069	0.24	0.020	0.039	0.13	0.054	0.35	0.045	0.047	0.034	0.064	0.050	0.038	0.025	0.028	0.024	0.045	0.049
	Y	0.14 ±0.10	>0.77	>0.77	0.043 ±0.002	0.32 ±0.07	0.17 ±0.03	0.058 ±0.005	0.61 ±0.03	0.038 ±0.008	0.050 ±0.005	0.24 ±0.06	0.47 ±0.09	0.081 ±0.010	0.160 ±0.023	0.077 ±0.003	0.063 ±0.003	0.064 ±0.012	0.033 ±0.000	0.064 ±0.006



Fig. 4. Substrate multispecificity of Ptr2p. (a) Comprehensive analysis using a dipeptide library by the F-CUp assay system. Colors of cells correspond to K_i values. N.T.: not tested. Data are presented as means \pm SD (n=3). (b) Distribution of K_i values. (c) Frequency analysis of amino acid residues with high or low affinity dipeptides using the WebLogo program (http://weblogo.berkeley.edu/).

要 約

本研究では、ハイスループットな解析システムの開発により、酵母におけるジ・トリペプチドの 取り込みを担うペプチド輸送体Ptr2pの基質多選択性を解明した.結果として、酵母はPtr2pにより、 大豆ペプチド中に豊富に存在する芳香族・分岐鎖アミノ酸をペプチド形態として高効率に取り込む ことが明らかとなった.このことが、大豆ペプチドの優れた発酵特性の一要因である.

文

- Ito K, Hikida A, Kitagawa S, Misaka T, Abe K and Kawarasaki Y (2012): Soy peptides enhance heterologous membrane protein productivity during the exponential growth phase of *Saccharomyces cerevisiae*. *Biosci Biotechnol Biochem*, **76**, 110965-1-4.
- Daniel H, Spanier B, Kottra G and Weitz D (2006): From bacteria to man: archaic proton-dependent peptide transporters at work. *Physiology* (*Bethesda*), **21**, 93-102.
- 3) Sugawara T, Ito K, Shiroishi M, Tokuda N, Asada H, Yurugi-Kobayashi T, Shimamura T, Misaka T, Nomura N, Murata T, Abe K, Iwata S and Kobayashi T (2009): Fluorescence-based optimization of human bitter taste receptor expression in *Saccharomyces cerevisiae*. *Biochem Biophys Res Commun*, **382**, 704-710.

献

- Cheng Y and Prusoff WH (1973): Relationship between the inhibition constant (K1) and the concentration of inhibitor which causes 50 per cent inhibition (I50) of an enzymatic reaction. *Biochem Pharmacol*, 22, 3099-3108.
- Braus GH (1991): Aromatic amino acid biosynthesis in the yeast *Saccharomyces cerevisiae*: a model system for the regulation of a eukaryotic biosynthetic pathway. *Microbiol Rev*, 55, 349-370.