大豆 β-コングリシニン分子種の乳化特性について

Emulsifying Properties of Molecular Species of Soybean β -Conglycinin

星 祐二*	引地涼子*	菊地智子*	工藤晶子*
Yuji HOSHI	Ryoko HIKICHI	Tomoko KIKUCHI	Akiko KUDO

 β -conglycinin is one of the major storage proteins of soybean and is a trimeric protein composed of three subunits, α , α' , and β . The α and α' subunits contain extension regions in addition to the core regions common to all subunits. We prepared B_0 ($\beta 3$), B_1 ($\alpha' 1\beta 2$), B_3 ($\alpha 1\alpha' 1\beta 1$) and B_5 ($\alpha 2\alpha' 1$) conglycinins from var. Miyagishirome, and estimated the emulsifying activity, adsorbed rate on oilwater interface, surface hydrophobicity and surface tension of β -conglycinin trimes in order to clarify the roles of each subunit in emulsification. B₃ and B₅ showed excellent emulsifying activities and absorption rates on oil-water interfaces, and surface hydrophobicities increased with the content of α -type subunits (α and α). When β -conglycinin is digested with chymotrypsin, stable fragments with molecular weights of 50 and 47 kDa corresponding to the size of the core region, in addition to 61 kDa fragments, are generated in the degradation course¹). Emulsifying activity of digested β -conglycinin immediately began to fall within 5 min of degradation and continued to decline to 40% of that of undigested β -conglycinin after 60 min. This result seems to show the importance of the extension region in emulsification with β -conglycinin. The relative ratios of the subunits of β -conglycinin trimers (B_1, B_3, B_5) adsorbed on the oil-water interface were observed to be constant both before and after emulsification from SDS-PAGE analysis, and it seemed that β -conglycinin was adsorbed on the oil-water interface, while maintaining the subunit structure of the original. On the other hand, when the cream layer that was recovered from an emulsion prepared with β -conglycinin solution by centrifugation was digested with chymotrypsin, the electrophoretic pattern of β -conglycinin was similar to that of undigested and adsorbed β -conglycinin; unlike the digestion in the solution state. It therefore appeared that β -conglycinin was adsorbed on oil-water interfaces in a multilayer state. There was no difference in surface tension among the β -conglycinin trimers.

1. 緒言

大豆タンパク質は優れた加工特性を有するため、種々の 加工食品に加える素材として広く利用されてきたが、最近 では、血清コレステロール低下能などの生理機能が注目さ れ、その用途の拡大が期待される素材である²⁾.大豆タン パク質を畜肉加工品などの製造に利用する場合、大豆タン パク質の乳化特性は極めて重要な性質となる³⁾.

大豆タンパク質は、主としてグリシニンとβ-コングリ シニンからなり、グリシニンは、酸性ポリペプチドと塩基 性ポリペプチドが S-S 結合で結合して形成されるサブユ ニットからなる六量体タンパク質で、グリシニンの構造と 食品機能特性相関については、サブユニットおよび分子レ ベルでの解析もなされ、いつくつかの関係が明らかにされ ている⁴⁻⁷⁾.

β-コングリシニンは α, α', βの3種のサブユニットを 構成成分とした3量体構造をとる糖タンパク質であり⁸⁾, βサブユニットは,3種のサブユニット間で1次構造の相 同性の高いコア領域(416残基)のみから構成されている. ー方、 $\alpha \ge \alpha'$ サブユニットは、コア領域に加え、そのN 末端側にそれぞれ125および141残基よりなる親水性の強 いエクステンション領域が結合しており、 $\alpha \ge \alpha'$ サブユ ニット間のコア領域では86.8%、 $\alpha \ge \beta$ 間で75.5%、 $\alpha' \ge$ β 間で71.4%の相同性があると報告されている⁹.

β-コングリシニンには、上記の3種のサブユニットの 組み合わせから、10種の分子種が計算上は存在すること になるが、これまで B₀~B₆までの7種の分子種が分離さ れている^{10,11)}. 著者はかつて、B₀, B₁, B₃, B₆ コングリシ ニンを分離し、各分子種の乳化特性について検討を行った ところ、βサブユニットのみからなる B₀の乳化活性がも っとも低いのに対し、 α サブユニットのみからなる B₆が もっとも高く、B₀の4.6倍という結果を得ている¹²⁾. しか しながら前報では、イオン交換クロマトグラフィーからの 溶出液をそのまま試料として用いたことから、保存が困難 なため1回の実験に供することのできる試料溶液の量が 少なく、タンパク質濃度も0.2%と低いものであった¹²⁾.

αとα'サブユニットのエクステンション領域間の相同

*宫城学院女子大学

性は57.3%であることから⁹⁾,今回これらを α 系サブユニ ットとして、 β -コングリシニン分子種をグループ1{B₀ (β 3)},グループ2{B₁ (α '1 β 2),B₂ (α 1 β 2)},グループ3 {B₃ (α 1 α '1 β),B₄ (α 2 β 1)},グループ4{B₅ (α 2 α '1),B₆ (α 3)} の4つに分類し、各グループの中から比較的大量 に調製できる B₀,B₁,B₃,B₅分子種を分離した.そし て、各分子種を凍結乾燥し、各分子種が単量体として溶解 できる条件下で¹¹⁾,乳化活性、吸着率、表面疎水性、お よび表面張力の測定を行うことにより、 β -コングリシニ ン構成サブユニットの乳化機能発現におよぼす役割につい て検討した.

2. 実験材料と方法

1) 脱脂大豆粉の調製

ミヤギシロメ種の大豆から,既報にしたがって脱脂大豆 粉を調製した¹³⁾.

2) SDS 電気泳動

SDS 電気泳動は, Laemmli の方法にしたがって, 8%の ゲル濃度で行った¹⁴⁾. 染色には Coomassie Brilliant Blue G-250 を用い, 脱色は5%メタノール-7.5%酢酸溶液中 で行った.

β-コングリシニンの調製¹⁵⁾

脱脂大豆粉 100 g に 0.01 M 2-メルカプトエタノール (2-ME) 含有 0.03 M トリス-塩酸緩衝液 (pH8.1) 1 L を 加え、1 時間撹拌後、遠心分離 (10,000 rpm, 15 min) を 行った. 上清の pH を6.0に調整し、1 時間撹拌後、遠心 分離 (10,000 rpm, 15 min) を行い、グリシニン画分を除 去した. グリシニン画分を除去した後、上清の pH を4.8 に調整して1 時間撹拌後、遠心分離 (10,000 rpm, 15 min) を行って、粗 β-コングリシニン画分を得た. この粗 β-コ



Fig. 1. Elution Pattern of β -Conglycinin on Sepharose CL-6B.

A column of Sepharose CL-6B (4×100 cm) was eluted with 35 mM phosphate buffer (2.5 mM KH₂PO₄, 32.5 mM K₂HPO₄, 0.4M NaCl, pH7.6). Column effluents were collected in 15 mL fractions. Underlined fractions were recovered as a purified β -conglycinin. ングリシニン画分を 0.03 M トリス-塩酸緩衝液に 300 mL となるように溶解し, pH を8.0に調整後, 硫安分画により (60%および90%硫安飽和) 部分精製 β -コングリシニンを 得た. これを 0.01 M 2-ME を含む 35 mM リン酸緩衝液 (2.5 mM KH₂PO₄, 32.5 mM K₂HPO₄, 0.4 M NaCl, pH7.6) 50 mL に溶解し, N-エチルマレイミド (NEM) を 100 mg 添加して遊離の SH 基をブロック後, 遠心分離 (15,000 rpm, 15 min) を行った. NEM との反応後, Sepharose CL-6B によるゲルろ過 (カラムサイズ4.5× 100 cm) にかけて, β -コングリシニンを精製した. 溶出 には 2-ME を含まない上記 35 mM リン酸緩衝液を用い, 1 フラクションあたり 15 mL ずつ分取した. β -コングリ シニンに相当する画分 (フラクションナンバー40~51) を精製 β -コングリシニンとして得た (Fig. 1).

4) β-コングリシニン分子種の調製¹⁵⁾

上述の精製 β-コングリシニン溶液を19 mM リン酸緩衝 液(3 mM KH₂PO₄, 16 mM K₂HPO₄, 0.2 M NaCl, pH7.8) に対して透析を行った.透析後,19 mM リン酸緩衝液で 平衡化した DEAE-Sepharose CL-6B のカラム(2×100 cm)にかけ,非吸着区分を溶出後,0.2 M~0.35 M 食塩 (各 2 L, 19 mM リン酸緩衝液)によるグラジェント溶出 を行った(1 フラクション15 mL)後,Fig. 2 の下線部を, それぞれ B₀, B₁, B₃, B₅ コングリシニンとして回収し,純 水に透析後,凍結乾燥を行った.各分子種の SDS 電気泳 動による泳動パターンを Fig. 3 に示した.



Fig. 2. Fractionation of β -Conglycinin on DEAE-Sepharose CL-6B.

The β -conglycinin fraction in Fig. 1 was concentrated and dialyzed against 19 mM phosphate buffer (3 mM KH₂PO₄, 16 mM K₂HPO₄, 0.2 M NaCl, pH7.8). After dialysis, the β -conglycinin was absorbed on a 1.5×60 cm column equilibrated with the same phosphate buffer as above. After application of the sample, elution was continued with a linear concentration gradient consisting of 2 L of the starting buffer in the mixing chamber and 2 L of the phosphate buffer made 0.35 M in NaCl (pH7.8) in the reservoir. Each fraction was 10 mL, and the underlined fractions were collected as B₀, B₁, B₃ and B₅, respectively.



Fig. 3. SDS Polyacrylamide Gel Electrophoretic Patterns of the B_0 , B_1 , B_3 and B_5 in Fig. 2.

Electrophoresis was carried out according to $Laemmli^{14)}\ in \ 10\%$ gels.

5) タンパク質量

タンパク質の定量は、0.4%水酸化ナトリウム含む0.01 Mトリス-塩酸緩衝液に溶解したβ-コングリシニンを標 準タンパク質として、Lowry法により行った¹⁶.

乳化活性の測定

各分子種を 0.01 M トリス-塩酸緩衝液 (0.5 M NaCl, pH8.0) に溶解し,遠心分離後 (15,000 rpm, 15 min), Lowry 法を用いて 1%濃度に調整した. この各分子種溶液 2.1 mL を内径 16.5 mm,長さ 105 mm の試験管に移し, 市販サラダ油 (日清オイリオ) 0.9 mL を加え,超音波発 生装置 (TOMY, UD-201) を用いて 20 W で 3 分間, 氷 水中で乳化し,エマルションを調製した. 得られたエマル ション 50 µL に 0.5 % SDS を含む 0.01 M トリス-塩酸緩 衝液 3 mL を加えて撹拌後,さらにそこから 50 µL を分取 し,上記 0.5 % SDS 溶液 3 mL を加えて 2 次希釈を行っ た. この 2 次希釈エマルションの 500 nm における見かけ の吸光度を光路長 1 cm のガラスセルを用いて測定し (HITACHI UV-VIS), Cameron らの方法にしたがっ て,エマルション 1 mL 中に形成される油滴界面積を次式 により求め¹⁷⁾,乳化活性の指標とした.

乳化活性 (m²/mL)=2× $\frac{2.303 \times Abs \times D}{0.01}$ ×10⁶

ここで、Absは見かけの吸光度、Dは希釈倍数で今回は 3721となる.

7) 吸着率の測定

乳化活性測定用に調製したエマルションから2mLを分 取し、遠心分離(15,000 rpm, 15min)を行って、クリー ム層と水層とに分けた.水層をシリンジで10mL容積の メスフラスコに移し、0.01Mトリス-塩酸緩衝液(0.5 M NaCl)で定容とした.水層に含まれるタンパク質量を Lowry 法により求め、乳化前後のタンパク質量の差か ら、油滴界面への吸着率を次式により求めた.

吸着率 (%) =
$$\frac{P_0 - P_1}{P_0} \times 100$$

ここで、 P_0 はエマルション2mL中に含まれるタンパ ク質量 (mg)、 P_1 は遠心分離後に水層に含まれるタンパ ク質量である.

8) キモトリプシンによる β-コングリシニンの分解¹⁾

β-コングリシニンを1%濃度となるように 0.05 M トリ ス-塩酸緩衝液 (0.5 M NaCl, pH8, 0) に溶解し,重量比 で 1/250となるように TLCK 処理キモトリプシンを加え た (37℃).所定の時間ごとに反応液の一部を取り出し, SDS 電気泳動用の試料処理液と混合し,90℃,10分間加 熱を行って反応を停止させてから SDS 電気泳動による分 析を行った.

9) キモトリプシン分解 β-コングリシニン溶液の乳化活性 1%濃度に調整した β-コングリシニン溶液(0.01 M ト リス-塩酸緩衝液, pH8.0) に重量比で1/250量となるよ うに TLCK 処理キモトリプシンを加え(37℃),所定の反 応時間ごとに一定量を取りだし、キモトリプシンに対して 2 倍量のキモスタチンを加えて反応を止めた¹⁾. キモトリ プシン分解 β-コングリシニン溶液の乳化活性は、上記「6) 乳化活性の測定」にしたがって評価した.

10) 表面疎水性の測定

所定の濃度に調製した各分子種溶液(0~0.5 mg/mL) に1.25×10⁻⁴ M となるように 8-アニリノ-1-ナフタリン スルホン酸アンモニウム (ANS) を加え,2時間放置後, 励起波長 395 nm, 蛍光波長 475 nm で ANS 由来の蛍光強 度を測定した(HITACHI 650-10型蛍光光度計).タンパ ク質濃度に対して蛍光強度をプロットし,得られた直線の 傾きから相対的な表面疎水度を求めた¹⁸⁾.

11) 吸着サブユニット成分の検討

1%濃度に調整した, B₀を除く各分子種溶液から,「6) 乳化活性の測定」と同様にしてエマルションを調製し,遠 心分離(15,000 rpm, 15 min)を行い,クリーム層と水層 とに分けた.クリーム層に1% SDS 溶液(0.01 M トリス-塩酸緩衝液, pH8.0)2 mLを加え,30分間撹拌した後, 遠心分離(15,000 rpm, 15 min)を行って水層を回収した. 回収した画分について SDS 電気泳動を行い,デンシトメ トリーによりサブユニットの存在比率を求めた¹⁹⁾.

12) 油滴界面に吸着した β-コングリシニンのキモトリプ シンによる分解

1%濃度に調整したβ-コングリシニン溶液を「6) 乳化 活性の測定」と同様にして乳化後,エマルション2mLを 遠心管に移し,遠心分離(15,000 rpm,15 min)を行って 水層とクリーム層に分けた.回収したクリーム層に0.01 Mトリス-塩酸緩衝液3mLを加えて撹拌後,遠心分離 (15,000 rpm,15 min)を行ってクリーム層を洗浄した. 遠心後,再度クリーム層を回収し,0.01 Mトリス-塩酸緩 衝液3mLを加えて均一に懸濁した.乳化後にクリーム層 を回収する操作を4回行い,回収したクリーム層懸濁液 を一つにまとめた.回収クリーム層懸濁液に,吸着率の データから推定されるβ-コングリシニン量に対して1/ 125量となるようにTLCK処理キモトリプシンを加え, 37℃,2時間振盪槽中で分解を行った.2時間後,キモト リプシンに対して2倍量のキモスタチンを加えて,30分 間放置した.30分後,遠心分離(15,000 rpm,15 min)を 行って水層とクリーム層に別けた.分離したクリーム層に, 2% SDS,1%2-ME,20%ショ糖を含む0.05 Mトリス-塩 酸緩衝液を加えて30分間撹拌した後,遠心分離(15,000 rpm,15 min)を行い,得られた水層を回収し,SDS電気 泳動による分析を行った.

13) 表面張力の測定

β-コングリシニン各分子種溶液の表面張力は、ウィル ヘルミープレート型表面張力計(協和界面科学 ESB-VH) を用いて測定した. β-コングリシニン各分子種を0.01M トリス-塩酸緩衝液(0.5 M NaCl, pH8.0) に0.05%濃度と なるよう溶解し、そのうち7 mL を内径 40 mm、深さ10 mm のシャーレに移し、5分間放置後、表面張力の測定を 開始した. 60分後の表面張力値を各分子種の「平衡表面 張力」とした.

また,0.01 M トリス-塩酸緩衝液に少量のタンパク質溶 液を静かに注入し,注入後の表面張力の経時変化も測定し た.内径 35 mm,深さ 10 mm のシャーレに 5 mL の 0.01 M トリス-塩酸緩衝液 (0.5 M NaCl, pH8.0) を入れ,表 面張力の測定を開始し,5分後にマイクロピペットを用い て,1% β-コングリシニン各分子種溶液 20 μL を静かに表 面直下に注入した.注入後,表面張力の経時的変化を15 分間記録し,これを「非平衡表面張力」とした.

3. 結果

乳化特性

「6) 乳化活性の測定」に記したようにしてエマルショ ンを調製したところ、 B_0 からはサラサラとした流動性の あるエマルションが、 B_5 からは粘性のあるエマルション が得られた.

乳化活性と吸着率の結果を Table 1 に示した.乳化活性 は B_0 , B_1 がそれぞれ0.318, 0.309という値を示し, α 系サ ブユニットの多い B_3 , B_5 は B_0 , B_1 の 2 倍以上の値を示し た.

吸着率は、 β サブユニットのみからなる B_0 がもっとも 低く、ついで B_1 , B_3 と α 系サブユニットの多い分子種ほ ど吸着率も高くなる傾向が認められ、 α 系サブユニットの みからなる B_5 は52.8%ともっとも高い値を示した.また、 B_3 と B_5 を比較すると、 B_5 の吸着率が15.7%高いにもか かわらず、乳化活性にはそれほどの差は認められなかった.

今回,乳化安定性の測定は行わなかったが,吸着率を測 定する過程でエマルションを遠心分離したところ,B₀,B₁ はクリーム層の上部に油の存在が認められ,これは遠心分 離中に油滴が合一したものと考えられた.また,乳化に超

Table 1. Emulsifying Properties of Each β -Conglycinin Trimer

	Emulsifying Activity (m ² /mL)	Adsorption Rate (%)
$B_0(\beta 3)$	0.318	14.0
$\mathrm{B}_1~(\alpha'\beta 2)$	0.309	17.7
$B_3 (\alpha' \alpha \beta)$	0.683	37.1
$B_5 (\alpha' \alpha 2)$	0.706	52.8

Each β -conglycinin trimer was dissolved in 0.01 M Tris-HCl buffer (0.5 M NaCl, pH 8.0) at concentration of 1%. To prepare emulsions, 0.9 mL of a salad oil and 2.1 mL of the protein solutions were homogenized for 3 min in ice bath at a power of 20 W using an ultrasonic homogenizer (TOMY, UD-201). The emulsions prepared above were diluted 3721 times with 0.01 M Tris-HCl buffer containing 0.5% SDS. The apparent absorbance of the diluted emulsion was measured at 500 nm and the emulsifying activity index was calculated according to Cameron¹⁷.

An emulsion was centrifuged at 15,000 rpm for 15 min and separated into an aqueous layer and a cream layer. Amount of protein in the aqueous layer was determined according to Lowry method¹⁶ and an adsorption rate was calculated from the amounts of proteins in aqueous layers before and after emulsification.

音波発生装置を用いた場合,乳化活性と乳化安定性にはパ ラレルな関係のあることが報告されており²⁰⁾, B_0 , B_1 は B_3 , B_5 に比較して乳化安定性も低いと推察される.

上述のように、 α 系サブユニットの多い分子種ほど乳化 活性が高い傾向が認められ、 β -コングリシニンが乳化機 能を発現するには α 系サブユニットが重要な役割を果た しているものと考えられた、緒言でも述べたように、 α 系 サブユニットの一次構造の特徴は、N末端から125番残基 (α)および141番残基(α ')までに非常に親水性の高い領 域が存在していることであり、 α 、 α' サブユニットは、 β サブユニットとアミノ酸配列の相同性が高いコア領域の N末端側に、この親水性の強いエクステンション領域が 結合したものであると考えられている⁹⁰. Fig. 4 に α' サブ ユニットと β サブユニットのハイドロパシー図を、文献 1)から再掲したが、 α' サブユニットの141番残基以降の コア領域の親水性-疎水性パターンと β サブユニットのそ れとが非常によく類似していることがわかる.

Fig. 5 に、キモトリプシンによる β -コングリシニンサ ブユニットの分解過程を経時的に記録した結果を、文献 1)から再掲した.未分解の β -コングリシニンには、分子 量 83 K ダルトン付近に α' サブユニット、73 K 付近に α サブユニット、50 K 付近に β サブユニットのバンドが認 められたが、反応時間とともに α' サブユニットのバンドが認 していた.一方、分解10分後から分子量 61 K 付近に新た なフラグメント (CT-1)が認められるようになるととも に、 β サブユニットの下に約 47 K の分子量を有するフラ グメント (CT-3)も生じていた.B₀, B₅, B₆ 個別の分解パ ターンとの比較から、CT-1 は α' サブユニットが分解を受 けて生じたもの、50 K ダルトン付近の CT-2 は α' サブユ



Fig. 4. Hydropathy Index Patterns of the α' and β Subunit of β -Conglycinin.

The patterns are quotations from the reference 1). A: α' subunit, B: β subunit





 β -conglycinin (1%) was digested in 0.05 M Tris-HCl buffer (pH8.0) at 37°C with a 250 : 1 protein to TLCK treated chymotrypsin ratio. Aliquots were subjected to electrophoresis.

The electrophoretic pattern is quotation from the reference 1).

"MWSTD" is molecular weight markers; phosphorylase b (97.4 k), bovine serum albumin (66.0 k), ovalbumin (45.0 k), carbonic anhydrase (29.0 k), trypsin inhibitor (20.1 k), lysozyme (14.3 k).



Fig. 6. Effect of Degradation of β -Conglycinin with Chymotrypsin on Emulsifying Activity.

 β -conglycinin (1%) was digested in 0.01 M Tris-HCl buffer (pH 8.0) at 37°C with a 250 : 1 protein to TLCK treated chymotrypsin ratio. Double the amount of chymostatin to chymotrypsin was added to an aliquot at every predetermined time to stop the digestion. Emulsifying activity index was estimated according to Cammeron¹⁷⁾.



Fig. 7. Changes in Fluorescence Intensities with Concentrations of β -Conglycinin Trimers Reacted with ANS.

Ammonium 8-anilino-1-naphthalenesulfonate (ANS) was added at concentration of 1.25×10^{-4} M to β -conglycinin trimmers' solutions of predetermined concentrations and the mixtures were stood at room temperature for 2 hours. Fluorescence intensities of the mixtures were measured at excitation wavelength of 395 nm and emission wavelength of 475 nm.

Table 2. Surface Hydrophobicity of Each β -Conglycinin Trimer

	Surface Hyd	Surface Hydrophobicity	
B ₀	22	(10)	
B_1	87	(40)	
B_3	155	(71)	
B_5	217	(100)	

The inclination of the straight line in Fig. 7 was defined as intensity of surface hydrophobicity. The numerical values in parentheses are relative hydrophobicities to that of B_5 -conglycinin.

ニットが限定酵素分解を受けたものと未分解のβサブユ ニット, CT-3 は α' および α サブユニットとβ サブユニ ットが分解を受けて生じたもので,β-コングリシニンを キモトリプシンで分解すると,α',α サブユニットのコア 領域とほぼ未分解に近い状態のβサブユニットとして存 在する可能性が高い¹⁾.

つぎにβ-コングリシニンの乳化活性におよぼすキモト リプシン分解の影響を検討したところ,分解後5分で乳 化活性が低下し始め,60分分解では未分解時の40%まで 低下した(Fig.6).

2) 表面疎水性

吸着率と各分子種の表面疎水性との関係を検討するため に、ANSを用いて分子表面の疎水度を測定し、その結果 をFig.7に示した. 直線の傾きが表面疎水度を表してお り、Table 2に各分子種の表面疎水度を示した. 括弧内の 数値は B₅の表面疎水度を100とした場合の各分子種の相



Fig. 8. Electrophoretic Patterns of β-Conglycinin Trimers Adsorbed on Oil-Water Interface.

Lanes 1 to 4 are SDS polyacrylamide gel electrophoretic patterns of β -conglycinin trimers before emulsification and lanes 5 to 8 are patterns of β -conglycinin trimers adsorbed on oil-water interface after emulfication. Electrophoresis was carried out according to Laemmli¹⁴ in 10% gels. lanes 1 and 5, B₁; lanes 2 and 6, B₃; lanes 3 and 7, B₅; lanes 4 and 8, β -conglycinin

Relative Amounts of Subunits of Each β -
Conglycinin Trimer Adsorbed on Oil-Water
Interface.

	Subunit	Before Emulsification (%)	After Emulsification (%)
B_1	α΄	32.3	32.2
	β	67.7	67.8
B ₃	α, α΄	66.3	71.2
	β	33.7	28.8
B_5	α΄	33.5	35.3
	α	66.5	64.7
β-conglycinin	α, α΄	67.5	76.5
	β	32.5	23.5

対的な値である. β サブユニットは疎水性アミノ酸を多く 含むが²²⁾, β サブユニットのみからなる B₀の表面疎水度 が低いことは、興味深い結果であった. 一方、親水性アミ ノ酸の多い α 系サブユニットのみからなる B₅ は、B₀ に比 較して約11倍高い値を示し、親水性アミノ酸を多く含む にもかかわらず、疎水性が高いという結果が得られた. こ のように、 α 系サブユニットの多い分子種ほど表面疎水性 が高くなる傾向が認められ、吸着率の結果を反映していた. 3) 油滴界面吸着サブユニット成分

油滴界面に吸着したサブユニット成分の SDS 電気泳動 パターンを Fig. 8 に、乳化前後の各サブユニット量の相 対的変化を Table 3 に示した. B₃ については若干 α サブ ユニットが増加し、 β サブユニットが減少してはいたが、 B₁, B₅ は乳化前後でサブユニット組成にほとんど変化がみ られなかった. α 系サブユニットを多く含むものほど吸着



Fig. 9. Electrophoretic Patterns of β -Conglycinin Digested with Chymotrypsin after Emulsification.

"MWSTD" is the same molecular weight markers as in Fig. 3.

Lane 1 is the pattern of undigested and unemulsified β -conglycinin.

Lane 2 is the pattern of β -conglycinin digested in Tris-HCl buffer and unemulsified.

Lane 3 is the pattern of β -conglycinin undigested and adsorbed on oil-water interface.

Lane 4 is the pattern of β -conglycinin after digestion with chymotrypsin in the cream layer recovered from an emulsion prepared with β -conglycinin.

Table 4.Equilibrium Surface Tension of Each of β -
Conglycinin Trimer

	Equilibrium Surface Tension (mN/m)
B ₀	48.1
B_1	50.1
B_3	50.3
B_5	49.9

Surface tension of 0.05% β -conglycinin trimer in 0.01 M Tris-HCl buffer was measured for 60 min using a Wilhelmy plate type surface tensiometer, and the value at 60 min was defined as equilibrium surface tension.

率が高い傾向を示したことから,油滴界面への吸着性に差 異のあることが予測されたが,とくに吸着しやすいサブユ ニットは認められなかった.

β-コングリシニンについては、乳化前に67.5%であった α系サブユニットが乳化後には76.5%に増加しており、β サブユニットよりもα系サブユニットの方が油滴に吸着 しやすいという結果が得られた.

β-コングリシニン溶液を乳化し,油滴界面に吸着して いるβ-コングリシニンにキモトリプシンを作用させた結 果をFig.9に示した.油滴界面に吸着した未分解β-コン グリシニンには(レーン3),未分解・未乳化のβ-コング リシニン(レーン1)に比べ,α系サブユニットが多く含



Fig. 10. Time-dependency of Surface Tensions of β -Conglycinin Trimers.

Surface tension was recorded immediately using a Whilhelmy-plate type surface tensiometer after $20 \,\mu\text{L}$ of a protein solution were gently infused below the surface of 5 mL of 0.01 M Tris-HCl buffer containing 0.5 M NaCl (pH8.0).

まれており、先の結果と同様、 α 系サブユニットの方が油 滴界面に吸着しやすかった。一方、油滴界面に吸着した β -コングリシニンにキモトリプシンを作用させた場合 (レーン4)は、分解によって生じたフラグメントもわず かに認められるものの、吸着未分解 β -コングリシニン (レーン3)とほぼ同様の泳動パターンを示し、溶液状態 で分解した未乳化の β -コングリシニンの泳動パターン (レーン2)とは異なっていた。

β-コングリシニン分子種の表面張力

β-コングリシニン各分子種の平衡表面張力を測定した 結果を Table 4 に示したが,分子種間に大きな差異はなか った.一方,0.01 M トリス-塩酸緩衝液の表面張力を5分 間測定後,緩衝液表面に1%各分子種溶液20 μ L を静かに 注入し,その後の表面張力値の経時変化を計測した結果を Fig.10に示した.B₁,B₃,B₅は,ほぼ同様の表面張力の経 時変化を示したのに対し,B₀では低下の度合いが低かっ た.

4. 考察

大豆タンパク質の主要成分の一つである β -コングリシ ニンは、3種類のサブユニット α 、 α' 、 β からなる3量体糖 タンパク質で、サブユニットの組み合わせから、現在まで に B₀~B₆コングリシニンの存在が知られている。今回、 β -コングリシニンの乳化機能発現における各分子種およ び構成サブユニットの寄与について、B₀、B₁、B₃、B₅コン グリシニンの乳化活性、油滴界面への吸着率、吸着サブユ ニット成分、表面疎水性、および表面張力の測定を行って 検討した。

α系サブユニットの存在比が高くなると乳化活性も高ま り,溶液状態の各分子種を用いた以前の結果¹²⁾を支持す るものであった.また,油滴界面への吸着性も α 系サブ ユニットが多く含まれるほど高まった.吸着率については B₃とB₅の間に約16%の差があったが,乳化活性はほぼ同 じ値を示したことから,乳化活性の点では α 系サブユニ ットが2つ含まれることが重要と考えられた.

Maruyama らは、 α 欠失、 α' 欠失、 $\alpha \alpha'$ 欠失大豆からホ モトライマーを調製し、それらの乳化性について評価し た.その結果、 α ホモトライマーから調製したエマルショ ンの平均油滴径は 5.2 μ m、 α' ホモトライマーは 9.8 μ m で あったのに対し、 β ホモトライマーでは 28.5 μ m となり、 α 系サブユニットのみからなる分子種の乳化性が優れるこ とを報告している²³⁾.さらに Maruyama らは、ヘテロ 3 量体から調製したエマルションの平均粒径も測定したとこ ろ、 $\alpha 2\beta$ 1 は 4.9 μ m、 $\alpha' 2\beta$ 1 は 8.6 μ m、 $\alpha 1\beta$ 2 は 19.9 μ m、 $\alpha' 1\beta$ 2 が 26.1 μ m となり、今回の結果と同様、 α 系サブユ ニットを 2 つ含むヘテロトライマーの粒径はそれぞれの ホモトライマーの粒径に、 β サブユニットを 2 つ含むヘテ ロトライマーの粒径は β 3 ホモトライマーと近い値となる ことを明らかにしている²⁴⁾.

β-コングリシニンに 1/250量のキモトリプシンを作用さ せると、分子量50k~47kダルトンの消化中間体として 存在する (Fig. 5). これらは, β-コングリシニンサブユ ニットのコア領域の分子量に近く、切断部位を明らかにし たうえでの考察が必要ではあるが、キモトリプシンの基質 となるアミノ酸残基 (α' サブユニットの場合, エクステ ンション領域の Phe⁴¹, Phe⁴³, Trp⁶³, Trp¹⁰⁰, コア領域の Phe¹⁵⁰, Phe¹⁵², Phe¹⁵⁷, Phe¹⁶¹, Tyr¹⁶⁵, β サブユニットの N 末端付近では、Phe¹¹, Tyr¹², Phe¹³, Phe¹⁵, Phe²³)の配置 などから⁹⁾,分解部位がエクステンション領域となってい る可能性が高い. β-コングリシニンの乳化活性におよぼ すキモトリプシン限定酵素分解の影響を、食塩非存在下で 検討したところ(Fig. 6),分解後5分で乳化活性が低下 し始め, α, α' サブユニットがほぼ分解を受け消化中間体 となる分解60分以降は、ほぼ一定の値を示し、β-コング リシニンの乳化機能発現にとって、エクステンション領域 が重要であることを示すものと考えられる.

ANS を用いて β-コングリシニンの表面疎水性を評価したところ,疎水性アミノ酸の多いβサブユニットを多く含む分子種よりもα系サブユニットの多い分子種の表面疎水性が高く,吸着率の結果を反映していた.

Maruyama らは、大腸菌発現系を用いて調製した、糖 鎖の付加されていない組み換え型サブユニットの ANS に よる表面疎水性を測定し、 $\alpha' > \alpha > \beta$ の順で、とくに α' サ ブユニットの疎水性の高いことを報告しており²⁵⁾、今回 の結果と一致するものであった。Maruyama らは、 α 系サ ブユニットのコア領域のみ表面疎水性も測定し、 α 系サブ ユニットの表面疎水性はコア領域によって決定されること を明らかにしている²⁵⁾。Maruyama らは、疎水性カラム を用いた解析も行ったが、ANS の結果と同様、 α 系サブ ユニットを多く含む分子種の疎水性が高いことも報告している²⁴⁾.

油滴界面に吸着したサブユニット成分を SDS 電気泳動 によって分析したところ, B₁, B₅ コングリシニンとも, 乳 化前後でサブユニット組成に変化はなかった. β-コング リシニンが油滴界面に吸着する際には、(1)乳化中にサブ ユニット構造が壊れ、サブユニットに解離してから油滴界 面に吸着する、(2)乳化中にサブユニットに解離せず、サ ブユニット構造を保ったままの状態で油滴界面に吸着す る、のいずれかのプロセスが考えられる。(1)のプロセス の場合は、吸着性の高いサブユニットが選択的に油滴界面 に吸着するものと考えられ、α系サブユニットが多く吸着 することが予測される.一方、(2)のプロセスの場合なら ば、サブユニット間の吸着性に差が出ないものと考えられ、 Table 3 に示したように、とくに吸着しやすいサブユニッ トは認められなかったことから、 β -コングリシニン分子 種は、プロセス(1)のように解離してから吸着するのでは なく、(2)のように、サブユニット構造を保ったままの状 態で油滴界面に吸着する可能性が考えられた. さらに, Fig. 9の結果から, β-コングリシニンは油滴界面に多分子 層の状態で吸着している可能性が考えられた.なお、B3 コングリシニンでは、乳化後、若干α系サブユニットが 増加していたが、これは B_3 画分に B_2 や B_4 画分が混入し、 $\alpha 2\beta 1$ の B₄の方が $\alpha 1\beta 2$ の B₂よりも吸着しやすく,結果 としてα系サブユニットの比率が増加したとも考えられ る.

 β -コングリシニンを乳化した場合, α系サブユニットが 多く吸着したが (Table 3), これは, $B_0 \sim B_6$ の中では, Table 1 に示したようにα系サブユニットの多い $B_3 \sim B_6$ の方が吸着しやすく, α, α' サブユニットの量比が高くな ったものと考えられた.

β-コングリシニンの界面活性能の指標として、2種類の 表面張力を測定した。平衡表面張力では分子種間に差異は なかった。非平衡表面張力については、B₀の表面張力低 下の程度が低く、B₁, B₃, B₅ コングリシニンはほぼ同じ挙 動を示し、α系サブユニットの影響が大きいと考えられ た。大豆タンパク質も含め4種の食品タンパク質の乳化 性を比較したところ¹⁸⁾、カゼインの乳化活性がもっとも 高く、タンパク質溶液注入後の表面張力低下速度ももっと も速かった。一方、中性 pH 下では、卵白アルブミンの乳 化活性は最低であったが、酸性下ではカゼインに匹敵する 乳化活性を示すようになり、界面形成後の表面張力変化も カゼインと同様の挙動を示すようになった¹⁸⁾.しかしな がら、 β -コングリシニンに関しては、界面形成後の表面 張力低下速度と乳化特性とは、必ずしも相関はしなかった.

Salleh らは、欠失大豆からサブユニット組成の異なる β-コングリシニンの加熱ゲル形成性について検討し、ゲ ル強度は α' 欠失コングリシニン>β-コングリシニン>α 欠失コングリシニンの順となるものの、加熱後の2次構

8

造に3者間で差異はなかったとしており²⁶⁾, このことと 今回の非平衡表面張力測定結果とは関連している可能性も 考えられた.

5. 要約

大豆 β -コングリシニン分子種の B₀ (β 3), B₁ (α '1 β 2), B₃ (α 1 α '1 β 1), B₅ (α 2 α '1) コングリシニンについて,乳化活 性,油滴界面への吸着率,吸着サブユニット成分,表面疎 水性,および表面張力の測定を行い,乳化機能発現におよ ぼす各サブユニットの寄与について検討し,以下の結果を 得た.

- (1) α, α' の α 系サブユニットを2個以上含む分子種の 乳化活性が高かった.一方,吸着率と表面疎水性は α 系サブユニット含量とともに高くなった.
- (2) サブユニット間のアミノ酸配列の相同性が高いコ ア領域のN末端側に結合したエクステンション領域 の存在が乳化機能発現にとって重要であった.
- (3) β-コングリシニンは、サブユニット構造を保った まま、多分子層を形成しながら油滴界面に吸着する ものと考えられた。
- (4) 平衡表面張力値は、4分子種間で差異はなかった。また、界面形成後の表面張力の低下速度もB₀が遅かった以外、ほぼ同様の挙動を示し、乳化特性との相関はなかった。

6. 引用文献

- 星祐二,菊地智子,工藤晶子,大豆β-コングリシニンのキモトリプシンによる限定酵素分解について, 宮城学院女子大学生活科学研究所報告,31,15-21 (1999).
- 2) 星祐二、「大豆の機能と科学」、小野伴忠、下山田真、 村本光二編、朝倉書店、東京、p. 152-177 (2012).
- 下山田真,「大豆の機能と科学」,小野伴忠,下山田 真,村本光二編,朝倉書店,東京, p. 177-198 (2012).
- T. Mori, T. Nakamura and S. Utsumi, Gelation mechanism of soybean 11S globulin: Formation of soluble aggregates as transient intermediates, *J. Food Sci.*, 47, 26–30 (1982).
- T. Nakamura, S. Utsumi and T. Mori, Network structure formation in thermally induced gelation of glycinin, J. Agric. Food Chem., 32, 349–352 (1984).
- T. Nakamura, S. Utsumi, K. Kitamura, K. Harada and T. Mori, Cultivar differences in gelling characteristics of soybean glycinin, *J. Agric. Food Chem.*, 32, 647–651 (1984).
- T. Nakamura, S. Utsumi and T. Mori, Effects of temperature on the different stages in thermal gelling of glycinin, *J. Agric Food Chem.*, 33, 1201–1203 (1985).

- 3) 鎌田慶郎,「大豆の機能と科学」,小野伴忠,下山田 真,村本光二編,朝倉書店,東京, p.31-39 (2012).
- 9) N. Maruyama, T. Katsube, Y. Wada, M. H. Oh, A. P. Barba de La Rosa, E. Okuda S. Nakagawa and S. Ustumi, The roles of the N-linked glycans and extension regions of soybean β-conglycinin in folding, assembly and structural features, *Eur. J. Biochem.*, 258, 854–862 (1998).
- V. H. Thanh and K. Shibasaki, Heterogeneity of beta-conglycinin, *Biochimica et Biophysica Acta*, 439, 326–338 (1976).
- F. Yamauchi, M. Sato, W. Sato, Y. Kamata and K. Shibasaki, Isolation and identification of a new type of β-conglycinin in soybean globulins, *Agric. Biol. Chem.*, 45, 2863–2868 (1981).
- Y. Hoshi, S. Ara and Y. Ishii (1992), Emulsifying activities of soybean β-conglycinin isomers, Annual Report of the Institute of Living Science of Miyagi Gakuin Women's College, 24, 14–17 (1992).
- 13) 星祐二,佐々木尚子,結城香代子,大豆β-コングリシニンの乳化特性におよぼすトリプシンによる限定 酵素分解の影響,宮城学院女子大学生活科学研究所 報告,25,6-12 (1993).
- U. K. Laemmli, Cleavage of structural proteins during the assembly of the head of bacteriophage T4, *Nature*, 227, 680–685 (1970).
- 15) 星祐二,大豆 β-コングリシニンヘテロジェニティの より簡便なる分離法について,宮城学院女子大学生 活科学研究所報告,19,1-8 (1987).
- O. H. Lowry, N. J. Rosebrough, A. L. Farr and R. J. Randall, Protein measurement with the folin phenol reagent, *J. Biol. Chem.*, **193**, 265–275 (1951).
- 17) D. R. Cameron, M. E. Weber, E. S. Idziak, R. J. Neufeld and D. G. Cooper, Determination of interfacial areas in emulsions using turbidimetric and droplet size data: correction of the formula for emulsifying activity index, *J. Agric. Food Chem.*, **39**, 655–659 (1991).
- 18) 星祐二,超音波により乳化した食品タンパク質(4種)エマルションの界面化学的特性について、宮城学院女子大学生活科学研究所報告、41,13-20(2009).
- 19) 星祐二, コンピュータ接続デンシトメトリーシステムの製作, 宮城学院女子大学生活科学研究所報告,
 23, 10-17 (1991).
- 小川泰史,山内文男,超音波処理と濁度による大豆 蛋白質乳化性の微量測定法,日本食品工業学会誌,
 27,631-634 (1980).

- 21) 星祐二,荒須美江,石井靖子,大豆 B₆-コングリシ ニンの乳化活性におよぼすトリプシン処理の影響に ついて,宮城学院女子大学生活科学研究所報告,24, 30-35 (1992).
- 山内文男、大豆タンパク質の構造と食品物性、日本 食品工業学会誌、26, 266-277 (1979).
- 23) N. Maruyama, M. R. M. Salleh, K. Takahashi, K. Yagasaki, H. Goto, N. Hontani, S. Nakagawa and S. Utsumi, The effect of the N-linked glycans on structural features and physicochemical functions of soybean β-conglycinin homotrimers, J. Am. Oil Chem. Soc., 79, 139–144 (2002).
- N. Maruyama, M. R. M. Salleh, K. Takahashi, K. Yagasaki, H. Goto, N. Hontani, S. Nakagawa and S.

Utsumi, Structure-physicochemical function relationships of soybean β -conglycinin heterotrimers, *J. Agric. Food Chem.*, **50**, 4323–4326 (2002).

- 25) N. Maruyama, R. Sato, Y. Wada, Y. Matsumura, H. Goto, E. Okuda, S. Nakagawa and S. Utsumi, Structure-physicochemical function relationships of soybean β-conglycinin constituent subunits, *J. Agric. Food Chem.*, 47, 5278–5284 (1999).
- 26) M. R. M. Salleh, N. Maruyama, K. Takahashi, K. Yagasaki, T. Higasa, Y. Matsumura and S. Utsumi, Gelling properties of soybean β-conglycinin having different subuit composition, *Biosci. Biotechnol. Biochem.*, 68, 1091–1096 (2004).