

報 文

特定原材料 (小麦) 測定の厚生労働省通知 ELISA 法確立のための 複数機関による評価研究

(平成 15 年 10 月 14 日受理)

穂山 浩*^{1, †} 五十鈴川和人*¹ 張替直輝*¹ 渡邊裕子*² 飯島 賢*³
 山川宏人*³ 水口岳人*⁴ 吉川礼次*⁴ 山本美保*⁵ 佐藤秀隆*⁵
 渡井正俊*⁵ 荒川史博*⁶ 小笠原 健*⁶ 西原理久香*⁷ 加藤 久*⁷
 山内 淳*⁸ 高畑能久*⁹ 森松文毅*⁹ 豆越慎一*¹⁰ 村岡嗣朗*¹⁰
 本庄 勉*¹⁰ 渡邊敬浩*¹ 坂田こずえ*¹ 今村知明*¹¹
 豊田正武*^{1, a} 松田りえ子*¹ 米谷民雄*¹

Inter-laboratory Evaluation Studies for Development of Notified ELISA Methods for Allergic Substances (Wheat)

Hiroshi AKIYAMA*^{1, †}, Kazuto ISUZUGAWA*¹, Naoki HARIKAI*¹, Hiroko WATANABE*², Ken IJIMA*³,
 Hirohito YAMAKAWA*³, Yamato MIZUGUCHI*⁴, Reiji YOSHIKAWA*⁴, Miho YAMAMOTO*⁵,
 Hidetaka SATO*⁵, Masatoshi WATAI*⁵, Fumihiko ARAKAWA*⁶, Takeshi OGASAWARA*⁶,
 Rikuka NISHIHARA*⁷, Hisashi KATO*⁷, Atsushi YAMAUCHI*⁸, Yoshihisa TAKAHATA*⁹,
 Fumiki MORIMATSU*⁹, Shinichi MAMEGOSHI*¹⁰, Shiroo MURAOKA*¹⁰,
 Tsutomu HONJOH*¹⁰, Takahiro WATANABE*¹, Kozue SAKATA*¹,
 Tomoaki IMAMURA*¹¹, Masatake TOYODA*^{1, a},
 Rieko MATSUDA*¹ and Tamio MAITANI*¹

(*¹National Institute of Health Sciences: 1-18-1, Kamiyoga, Setagaya-ku, Tokyo 158-8501, Japan;
 *²Kanagawa Prefectural Public Health Laboratory: 1-1-1, Nakao, Asahi-ku, Yokohama 241-0815,
 Japan; *³Nisshin Seifun Group Inc.: 5-3-1, Tsurugaoka, Oi-machi, Iruma-gun, Saitama, 356-8511,
 Japan; *⁴Japan Inspection Association of Food and Food Industry Environment: 3-7-4, Kyobashi,
 Chuo-ku, Tokyo 104-0031, Japan; *⁵Japan Food Research Laboratories: 6-11-10, Nagayama,
 Tama-shi, Tokyo 206-0025, Japan; *⁶San-Ei Gen F.F.I., Inc.: 1-1-11, Sanwa-cho, Toyonaka-shi,
 Osaka 561-8588, Japan; *⁷Showa Sangyo Co., Ltd.: 2-20-2, Hinode, Funabashi-shi, Chiba 273-
 0015, Japan; *⁸National Institute of Health and Nutrition: 1-23-1, Toyama, Shinjuku-ku, Tokyo
 162-8636, Japan; *⁹Nippon Meat Packers, Inc.: 3-3, Midorigahara, Tsukuba, Ibaraki 300-2646,
 Japan; *¹⁰Morinaga Institute of Biological Science: Shimosueyoshi, 2-1-1, Tsurumi-ku, Yokohama
 230-8504, Japan; *¹¹University of Tokyo Hospital: 7-3-1, Hongo, Bunkyo-ku, Tokyo 113-8655,
 Japan; ^a: Present Address: Jissen Woman's University: 4-1-1, Osakaue, Hino 191-8510, Japan;

†Corresponding author)

Extracts of sausage, sauce, pasta sauce, fish paste and cereal spiked with wheat standard protein at a level of 5–20 ng/mL as sample solutions were analyzed in replicate in 10 laboratories. Coefficients of variation (CVs) of both ELISA methods using a Wheat Protein ELISA Kit (Gliadin kit) and a FASTKIT™ Wheat ELISA Kit (Wheat ELISA kit) were mostly below 10%. Mean recoveries of the wheat standard protein from the food extracts were over 40% in the two ELISA methods except those from cereal extract determined using the Wheat ELISA kit. Repeatability relative standard deviations of wheat standard protein in the five food extracts were in the ranges of 16–26.9% and 3.7–36.2% for the Gliadin kit and the Wheat ELISA kit, respectively. Reproducibility relative standard deviations of wheat standard protein in the five food extracts were 21.6–38.5%, 29.7–53.8% for the Gliadin kit and the Wheat ELISA kit, respectively. The recoveries of wheat standard protein from the cereal extract were improved by the increasing the amount of antibody coated on the plate in the Wheat ELISA kit. The detection limits of both ELISA methods were 1 ng/mL in sample solutions. These results suggested that the notified ELISA methods are reliable and reproducible for the inspection of wheat protein levels in extracts of sausage, sauce, pasta sauce, fish paste and cereal.

(Received October 14, 2003)

Key words: 小麦 wheat; 特定原材料 allergic substances; 酵素免疫測定法 ELISA method; グリアジン gliadin; 複数機関の評価研究 inter-laboratory evaluation study

緒言

近年、我が国ではアレルギー疾患の増加が社会問題となっている。特に食品を原因とするアレルギー(食物アレルギー)に関しては、小児のみではなく、成人においても増加の傾向があることが明らかとなってきた。特に重篤な場合にはなめる程度でも引き起こされるので、表示による情報提供の必要性が高まっていた。平成13年4月の食品衛生法関連法令の改定に伴い、平成14年4月より本格的にアレルギー物質を含む食品の表示が義務づけられた。厚生労働省では食物アレルギー研究班の調査報告の発症数、重篤度などから検討し、省令で定める特定原材料5品目(卵、牛乳、小麦、そば、落花生)については、すべての流通段階での表示を義務づけることとなった¹⁾。

これに伴い平成13年度より厚生労働省食品表示研究班では「アレルギー表示検討会」と「特定原材料検出法検討会」が組織された。食品表示研究班のアレルギー表示検討会では表示方法に関して検討され、特定原材料などの総タンパク質として数 $\mu\text{g}/\text{g}$ または数 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 濃度レベル以上含有する食品には表示が必要であり、表示の必要性を判断する上で同一レベル以下まで検出可能な検出法が不可欠された^{2), 3)}。これを受けて特定原材料検出法検討会では、産官学の支援研究機関が協力して、省令で定めた特定原材料5品目について検出法の検討を行った⁴⁾。特定原材料検討会では、特定原材料タンパク質を簡易で迅速に測定する手法として動物抗体を用いた酵素免疫測定法(ELISA法)が、各検査機関において統一的な測定結果を示す点で一般的に有効であると考えられた。そこで、特定原材料検討会では特定原材料タンパク質中の単一あるいは精製した抗原を認識するELISA法である(株)森永生科学研究所製モリナガ小麦グリアジンキット⁵⁾、および特定原材料タンパク質中のタンパク質全体を認識するELISA法である日本ハム(株)製FASTKITTM小麦エライザキット⁶⁾が標準化を目指し検討された。特定原材料検討会で確立された検査法の試案が、厚生労働省でさらに吟味され、通知として検査法が公表されることになる⁷⁾。

これらのことを踏まえ、本通知を公表する以前に、ELISA法の標準化を確立し、さらには真度、精度の評価

を行い、問題点があれば改良をすることが重要な課題であった。我々はすでに卵のELISA法について複数機関による評価研究を行っている⁸⁾。

本研究は、通知に示された小麦測定ELISA法である(株)森永生科学研究所製モリナガ小麦グリアジンキット⁵⁾および日本ハム(株)製FASTKITTM小麦エライザキット⁶⁾の真度および精度を評価するために、10機関によるInter-laboratory Evaluationを実施し、検査法の標準化を検討したので報告する。

実験方法

1. 試料

ソーセージおよびソースは、アレルゲン除去食品として市販されているものを日本ハム(株)から入手した。パスタソース、焼きちくわおよびシリアルは、東京都内のスーパーマーケットで購入したものをを用いた。

2. 試薬

試薬類は、既報と同様のものをを用いた⁸⁾。水は、日本ミリポア(株)製Millipore Milli-Q Synthesis A10で精製した超純水を用いた。0.45 μm マイクロフィルターは、ADVANTEC TOYO社製DISMIC-25CSを用いた。ほかの試薬は、すべて特級品を用いた。(株)森永生科学研究所製モリナガ小麦グリアジン測定キット(グリアジンキット)は、(株)森永生科学研究所から提供された。日本ハム(株)製FASTKITTM小麦エライザキット(小麦エライザキット)は日本ハム(株)から提供された。

3. 機器

機器は、既報と同様のものをを用いた⁸⁾。国立医薬品食品衛生研究所(国立衛研)で食品の抽出液調製およびELISA測定時に用いた機器を以下に示す。ホモジナイザーは、日本精機(株)製エースホモジナイザーAM-3あるいはAM-11、卓上遠心機はフナコシ(株)製KR-1000、タッチミキサーはヤマト(株)製MT-51、冷却遠心機はBeckman社製Avantii HP25およびトミー社製MRX-150、マイクロプレートリーダーはMolecular Devices社製Emaxを使用した。マイクロプレートウォッシャーは大日本製薬(株)製S8/12Jを用いた。

† 連絡先

*1 国立医薬品食品衛生研究所: 〒158-8501 東京都世田谷区上用賀1-18-1

*2 神奈川県衛生研究所: 〒241-0815 横浜市旭区中尾1-1-1

*3 (株)日清製粉グループ本社: 〒356-8511 埼玉県入間郡大井町鶴ヶ岡5-3-1

*4 (財)食品環境検査協会: 〒104-0031 東京都中央区京橋3-7-4

*5 (財)日本食品分析センター: 〒206-0025 東京都多摩市永山6-11-10

*6 三栄源エフ・エフ・アイ(株): 〒561-8588 豊中市三和町1-1-11

*7 昭和産業(株)総合研究所: 〒273-0015 千葉県船橋市日の出2-20-2

*8 (独)国立健康栄養研究所: 〒162-8636 東京都新宿区戸山1-23-1

*9 日本ハム(株)中央研究所: 〒300-2646 茨城県つくば市緑ヶ原3-3

*10 (株)森永生科学研究所: 〒230-8504 横浜市鶴見区下末吉2-1-1

*11 東京大学医学部付属病院: 〒113-8655 東京都文京区本郷7-3-1

^a 現住所: 実践女子大学: 〒191-8510 東京都日野市大坂上7-3-1

4. 標準溶液の調製

標準溶液に用いる小麦は、(株)ファスマックから提供された国内で一般的に流通している14銘柄の全粒粉等量混合物より調製した。小麦粉末30 mgに0.05% BRONIDO-X-K (AMRESCO社製)を含むphosphate buffered saline (pH 7.4) (PBS) 30 mLを加え、スターラーにて室温で3時間抽出した。10,000 g×30分間で遠心後、その抽出液を0.45 μm マイクロフィルター処理し、タンパク質定量を行い、100~300 μg/mLの範囲に入るよう同抽出緩衝液で調製した。調製後、標準抽出液は4°Cで保存した。タンパク質定量は、バイオラッド(株)製BCA protein assay kitを用いた。

5. 抽出溶液の調製

ソーセージ、ソース、パスタソース、焼きちくわ、シリアル各5食品の1包装単位に含まれる可食部全体を試料とした。試料の全量をホモジナイザーで十分に破碎し、均質混和して調製試料とした。以下、調製試料から下記の抽出操作に従って抽出溶液を調製した。

調製試料3 gに対し、PBS (0.05% BRONIDOX-K含有)を27 mLの割合で加え、ホモジナイザーを用いて10,000 rpmで5分間かくはん操作を行った。かくはん終了後、カップ内容物の全量をポリプロピレン製遠沈管に移し、低温(4°C)で3,000×gの条件で30分間遠心し、遠心後に得られる上清をろ過し抽出溶液とした。

6. 10機関による Inter-laboratory Evaluation Studies

Inter-laboratory Evaluation Studiesは既報と同様に行った⁸⁾。すなわちIUPACのプロトコル⁹⁾を参考に、試料: 5, 試験機関数: 10, 繰返し数(ウェル数): 3(各濃度につき同様の操作を2回調製して2回測定するが、1回測定はウェル3回測定の平均値で示す)で実施した。すなわち、ソーセージ、ソース、パスタソース、焼きちくわ、シリアル各5品目について、国立衛研で調製した各同一抽出液、各キット、100~300 μg/mLに調製した標準溶液、添加用小麦未知濃度標準溶液3種類および実験プロトコルを10分析機関(神奈川県衛生研究所、(株)日清製粉グループ本社QEセンター、(財)食品環境検査協会、(財)日本食品分析センター多摩研究所、三栄源エフ・エフ・アイ(株)、昭和産業(株)総合研究所、(独)国立健康・栄養研究所、日本ハム(株)中央研究所、(株)森永生科学研究所、国立衛研)に送付して行った。その後、各分析機関において、おのおのが所有するマイクロプレートリーダー、プレートウォッシャーなどの機器を用いて添加回収試験を実施した。グリアジンキットを用いた添加回収実験の添加濃度は、ソーセージ、ソース、パスタソース、焼きちくわ、シリアル各抽出液に、測定溶液の最終濃度が5 ng/mLと20 ng/mLとなるよう標準溶液をそれぞれ添加した。同様に小麦エライザキットでは、測定溶液の濃度が5 ng/mLと10 ng/mLとなるように標準溶液をそれぞれ添加した。また各機関における各キットの検量線作成時、

各濃度を2回調製し測定した。1回につきウェル3回測定で得られた平均値および変動係数(CV)を求め、分析結果は国立衛研で集計し、統計処理を行った。

7. 各キットの操作法

グリアジンキット

すべての試薬は、キットに付属の試薬を用いた。抽出溶液990 μLに試験機関には濃度未知の添加用小麦標準溶液3濃度(測定溶液濃度として各0 ng/mL, 5 ng/mL, 20 ng/mLとなる溶液)をそれぞれ10 μLずつ添加した後、よく混合し、測定溶液とした。測定溶液ならびに検量線作成用に調製した標準溶液のおのおのを1ウェル当たり100 μLずつ加え、各溶液がウェル内一様に広がるように軽く振とうし、モジュール用ふたを取り付けた後、室温で60分間静置した。静置後、各溶液を捨て、1回当たり250~300 μLの洗浄液を用い、6回繰り返しの洗浄操作を行った。洗浄後、1ウェル当たり100 μLの酵素標識抗グリアジン抗体溶液(キット付属)を加え、ウェル内一様に広がるよう軽く振とうし、ふたをした後に、室温で30分間静置した。静置後、酵素標識抗体溶液を捨て、洗浄液を用いて6回の洗浄操作を行った。洗浄後、1ウェル当たり100 μLの酵素基質溶液(TMB溶液)(キット付属)を加え、ウェル内一様に広がるよう軽く振とうした後に、室温、遮光条件下で10分間静置した。静置後、反応停止液(キット付属)100 μLを加え、発色反応を停止させた。発色反応停止後、マイクロプレートリーダーを用い、主波長450 nm、副波長600~650 nmの条件で測定を行い、450 nmで得られた吸光値から、副波長で得られた吸光値を差し引いた測定値を計算し、各濃度の標準溶液に対して得られる測定値より作成した検量線に基づき、測定溶液中に含まれる小麦総タンパク質の濃度を求めた。なお、同一の実験を3ウェル併行で行い、各ウェルから得られた値を平均した。

小麦エライザキット

食品抽出液各990 μLに試験機関には濃度未知の添加用小麦未知濃度標準溶液3種類(測定溶液濃度として各0 ng/mL, 5 ng/mL, 10 ng/mLとなる溶液)をそれぞれ10 μLずつ添加し混合した。次に、これらの溶液を50 μL採って緩衝液450 μLとよく混合し、測定溶液とした。抗体固相化プレート中、使用するウェルを1回当たり250~300 μLの洗浄液を用いて5回繰り返し洗浄した後に、測定溶液、ならびに検量線作成用に調製した標準溶液のおのおのを1ウェル当たり100 μLずつ加えた。モジュール用ふたを取り付け各溶液がウェル内一様に広がるように軽く振とうした後に、室温で60分間静置し、各溶液を捨て、洗浄液を用いて5回のウェル洗浄操作を行った。洗浄後、1ウェル当たり100 μLのビオチン結合抗小麦タンパク質抗体溶液(キット付属)を加え、ふたをしてウェル内一様に広がるよう軽く振とうした後に、室温で60分間静置し、ビオチン結合抗小麦タンパク質抗体溶液を捨て、洗浄液を用いて5回のウェル洗浄操作を行った。

次いで、1 ウェル当たり 100 μ L の酵素-アビジン結合物溶液(キット付属)を加え、ふたをしてウェル内一様に広がるよう軽く振とうした後に、室温で 30 分間静置し、酵素-アビジン結合物溶液を捨て、洗浄液を用いて 5 回の洗浄操作を行った。洗浄後、1 ウェル当たり 100 μ L の発色溶液(キット付属)を加え、ふたをしてウェル内一様に広がるよう軽く振とうした後に、室温で 20 分間静置した。次いで、1 ウェル当たり 100 μ L の反応停止液(キット付属)を加え発色反応を停止させ、マイクロプレートリーダーを用い、主波長 450 nm、副波長 600~650 nm の条件で測定を行い、450 nm で得られた吸光値から、副波長で得られた吸光値を差し引いた測定値を計算し、各濃度の標準溶液に対して得られた測定値より作成した検量線に基づき、測定溶液中に含まれる特定原材料由来のタンパク質の濃度を求めた。なお、同一の実験を 3 ウェル併行で行い、各ウェルから得られた値を平均した。

8. 実験結果の統計処理

実験結果の統計処理は既報と同様に行った⁸⁾。すなわち各食品について得られた回収率(10 機関 \times 2 濃度 \times 5 食品抽出液)の値を AOAC の統計処理マニュアル¹⁰⁾を参考に解析し、各食品ごとに回収率の平均値、併行再現性および室間再現性を求めた。棄却検定は AOAC のマニュアルに従って行った。すなわち、Cochran 検定により異常な分散を示した分析機関を棄却した後、Grubbs 検定により異常な平均値を示した分析機関を棄却する。Grubbs 検定により累積棄却機関が全機関の 2/9 以下であった場合、再度 Cochran 検定を行い、続いて Grubbs 検定を行う。このサイクルを繰り返して、累積棄却機関が全機関の 2/9 を超えた場合は、超える直前でサイクルを終了した。また最終的に棄却が発生しなかった場合は、その時点でサイクルを終了し、残った機関により統計量を計算した。併行再現性の相対標準偏差(RSD_p)は、実験機関内の再現性を示す値で、 $100Sr/\text{mean}(Sr=(\sum di^2/2L)^{1/2}, di: \text{各実験機関における 2 回測定での値の差}, L: \text{機関数}, \text{mean: 平均値})$ の式で算出される。室間再現性の標準偏差(RSD_R)は、

実験機関間の再現性を示す値で、 $100\{(Sd^2+Sr^2)/2\}^{1/2}/\text{mean}(Sd^2=\sum(Ti-T)^2/2(L-1))$ 、 $Ti: \text{各実験機関における 2 回測定での値の和}, T: Ti \text{の平均値})$ の式で算出される。検出限界の判断は、日本薬局方の基準から $>\mu\pm 3.3\sigma$ ($\mu: \text{ブランク溶液の吸光値の平均値}, \sigma: \text{ブランク溶液吸光値の標準偏差})$ に従った。定量限界の判断は、同じく日本薬局方の基準から $>\mu\pm 10\sigma$ ($\mu: \text{ブランク溶液の吸光値の平均値}, \sigma: \text{ブランク溶液吸光値の標準偏差})$ に従った。

結果および考察

1. 抽出溶液調製法案の確立

試料抽出時ホモジナイズとその後の遠心操作の操作性を考慮し、試料を 3 g 採取して PBS を 27 mL 添加し、ホモジナイズすることにした。

2. 同時再現性の検証

グリアジンキットの各機関における検量線作成時の各濃度(0, 1, 2, 4, 8, 16, 32, 64 ng/mL)の 1 回測定につきウェル 3 回測定で得られた変動係数(CV)、各濃度の CV 値の 2 回測定の平均値を Table 1 に示す。明らかに測定ミスと思われるものを除いて、全体を通しておおむね 10% 以下の CV 値であり、良好な同時再現性が示された。国立衛研で行った実験においてグリアジンキットの検出限界は 1 ng/mL、定量限界は同じく約 1 ng/mL であった。

小麦エライザキットの各機関における検量線作成時の各濃度(0, 0.5, 1, 5, 25, 100 ng/mL)の 1 回測定につきウェル 3 回測定で得られた CV、各濃度の CV 値の平均値を Table 2 に示す。0.5 ng/mL における CV 値が 10% を超えるものがあったが、1 ng/mL 以上の濃度では、明らかに測定ミスと思われる測定値を除いて、おおむね 10% 以下の CV 値を示し、良好な同時再現性を示した。国立衛研で行った実験において、小麦エライザキットの検出限界は 1 ng/mL で、定量限界は 5 ng/mL であった。

3. 添加回収実験

グリアジンキットを用いて各機関で行ったデータを統計解析し、棄却後に残った機関の添加回収率の平均値、併行

Table 1. CVs of Determination of Wheat Standard Protein Using Wheat Protein ELISA Kit (Gliadin)

| Conc. (ng/mL) | 0 | | 1 | | 2 | | 4 | | 8 | | 16 | | 32 | | 64 | |
|---------------|------|------|-----|------|------|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|-----|
| | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 |
| Laboratory | | | | | | | | | | | | | | | | |
| 1 | 5.2 | 1.0 | 2.9 | 4.3 | 1.9 | 4.2 | 1.4 | 5.6 | 3.0 | 5.6 | 3.4 | 7.9 | 2.3 | 2.1 | 2.8 | 3.1 |
| 2 | 7.4 | 5.4 | 4.1 | 3.1 | 6.8 | 6.9 | 2.0 | 1.4 | 0.0 | 2.5 | 3.6 | 4.9 | 0.2 | 3.4 | 2.4 | 6.1 |
| 3 | 10.0 | 8.0 | 4.7 | 6.3 | 4.2 | 1.0 | 3.5 | 6.9 | 3.1 | 2.9 | 2.6 | 3.6 | 1.7 | 2.8 | 3.1 | 2.2 |
| 4 | 4.0 | 3.1 | 1.1 | 4.1 | 2.7 | 4.5 | 6.5 | 4.9 | 5.3 | 7.9 | 3.7 | 7.4 | 1.5 | 2.3 | 1.5 | 4.1 |
| 5 | 4.6 | 12.5 | 2.2 | 32.1 | 2.2 | 4.2 | 2.0 | 2.7 | 6.1 | 1.0 | 0.9 | 3.6 | 2.8 | 1.1 | 3.3 | 3.3 |
| 6 | 7.2 | 10.3 | 1.1 | 4.9 | 1.2 | 3.9 | 3.5 | 6.3 | 1.6 | 4.5 | 1.4 | 5.8 | 2.6 | 5.0 | 2.0 | 4.7 |
| 7 | 25.4 | 11.1 | 9.6 | 2.5 | 11.8 | 2.9 | 8.6 | 2.9 | 9.2 | 1.2 | 7.5 | 3.0 | 4.7 | 2.2 | 4.0 | 2.0 |
| 8 | 11.2 | 8.6 | 6.7 | 2.4 | 4.7 | 5.5 | 7.4 | 7.8 | 0.6 | 7.0 | 5.3 | 3.1 | 1.4 | 2.3 | 1.1 | 2.0 |
| 9 | 90.0 | 0.0 | 8.5 | 10.8 | 4.1 | 0.8 | 2.9 | 2.6 | 2.6 | 2.8 | 2.7 | 0.9 | 2.1 | 0.6 | 1.2 | 1.5 |
| 10 | 19.6 | 23.0 | 5.6 | 1.7 | 3.7 | 1.0 | 1.7 | 4.2 | 1.6 | 5.1 | 1.7 | 1.2 | 1.6 | 0.1 | 1.2 | 1.0 |
| Mean (%) | 19.6 | 8.3 | 4.6 | 7.2 | 4.3 | 3.5 | 4.0 | 4.5 | 3.3 | 4.0 | 3.3 | 4.1 | 2.1 | 2.2 | 2.3 | 3.0 |

Data represent mean values of 3 wells

Table 2. CVs of Determination of Wheat Standard Protein Using FASTKIT™ Wheat ELISA Kit

| Conc. (ng/mL) | 0 | | 0.5 | | 1 | | 5 | | 25 | | 100 | |
|---------------|------|------|------|------|-----|------|------|------|-----|-----|-----|------|
| Laboratory | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 | 1 | 2 |
| 1 | 6.3 | 6.8 | 1.2 | 2.8 | 2.6 | 5.1 | 2.0 | 4.4 | 6.2 | 5.5 | 5.2 | 5.3 |
| 2 | 2.5 | 3.6 | 19.2 | 7.8 | 2.1 | 2.1 | 6.4 | 2.9 | 6.7 | 8.1 | - | 3.9 |
| 3 | 8.1 | 7.1 | 10.5 | 19.6 | 4.8 | 4.4 | 2.6 | 3.8 | 5.5 | 2.3 | 2.6 | 65.7 |
| 4 | 12.1 | 4.9 | 7.9 | 2.2 | 8.3 | 8.9 | 4.8 | 5.5 | 5.5 | 7.1 | 1.2 | 4.7 |
| 5 | 4.3 | 4.5 | 8.8 | 7.4 | 5.2 | 6.0 | 4.2 | 2.9 | 3.8 | 4.7 | 1.7 | 5.1 |
| 6 | 8.1 | 7.2 | 37.7 | 14.4 | 3.0 | 5.7 | 3.4 | 14.7 | 5.7 | 5.6 | 2.2 | 2.8 |
| 7 | 6.5 | 7.1 | 6.6 | 11.4 | 4.2 | 7.9 | 2.3 | 3.6 | 6.3 | 4.3 | 4.1 | 4.9 |
| 8 | 9.4 | 6.6 | 13.2 | 6.4 | 7.0 | 6.7 | 5.3 | 3.2 | 3.6 | 8.2 | - | 0.0 |
| 9 | 5.6 | 8.3 | 2.7 | 2.4 | 5.1 | 4.9 | 3.7 | 3.5 | 1.7 | 1.3 | 0.3 | 0.5 |
| 10 | 25.1 | 39.9 | 8.4 | 3.8 | 8.3 | 36.3 | 11.5 | 5.9 | 2.5 | 4.9 | 2.4 | 5.1 |
| Mean (%) | 8.9 | 9.9 | 8.7 | 7.1 | 5.3 | 9.1 | 4.8 | 4.0 | 4.6 | 5.2 | 2.5 | 10.6 |

Data represent mean values of 3 wells

-: could not determined

Table 3. Results of Inter-laboratory Evaluation for Recovery Test of Wheat Standard Protein Using Wheat Protein ELISA Kit (Gliadin)

| Extract | Sample solution conc. (ng/mL) | Number of laboratories | Accuracy recovery (%) | | Precision | |
|-------------|-------------------------------|------------------------|-----------------------|-------|-------------------|---------------------|
| | | | | | Repeatability (%) | Reproducibility (%) |
| | | | Mean | Bias | RSD _r | RSD _R |
| Sausage | 5 | 9 | 68.2 | -31.8 | 18.5 | 24.7 |
| | 20 | 10 | 58.4 | -41.9 | 17.8 | 21.6 |
| Sauce | 5 | 10 | 43.6 | -56.4 | 26.9 | 38.5 |
| | 20 | 9 | 35.2 | -64.8 | 18.4 | 22.6 |
| Pasta sauce | 5 | 10 | 65.0 | -35.0 | 19.7 | 28.9 |
| | 20 | 10 | 61.8 | -38.2 | 17.3 | 25.8 |
| Fish paste | 5 | 9 | 59.2 | -40.8 | 17.4 | 30.0 |
| | 20 | 10 | 55.7 | -44.3 | 16.2 | 22.0 |
| Cereal | 5 | 9 | 65.1 | -34.7 | 16.0 | 26.8 |
| | 20 | 10 | 52.7 | -47.3 | 18.9 | 23.5 |

再現性の相対標準偏差 (RSD_r) および室間再現性の標準偏差 (RSD_R) を Table 3 に示す。なお、10 機関で分析した結果、各食品抽出液における測定溶液の測定値は、おおむね 0 ng/mL から 2 ng/mL の範囲にあり、5 ng/mL を超える値はなく、測定溶液濃度から換算した元の食品の小麦タンパク質含有量は、すべて 100 ng/g 以下であった。各食品抽出液からの平均回収率は、ソースにおける測定溶液濃度 (20 ng/mL) の回収率 35.2% からパスタソースにおける測定溶液濃度 (5 ng/mL) の回収率 65% の範囲にあった^{10), 11)}。回収率の RSD_r は 16~26.9% であり、RSD_R は 21.6~30.0% であった。測定溶液濃度から判断して、いずれの RSD_R の値も、室間精度を検証する指標の 1 つである Horwitz の式から計算される数値を下回っていた¹¹⁾。

小麦エライザキットでの同様の結果を Table 4 に示す。10 機関で分析した結果、各食品抽出液の測定溶液の測定値は、おおむね 0 ng/mL から 2 ng/mL の範囲にあり、測定溶液濃度から換算した元の食品の小麦タンパク質含有量は、すべて 100 ng/g 以下であった。各食品抽出液からの平均回収率は、シリアルにおける測定溶液濃度 (5 ng/mL) の回収率 26.8% から焼きちくわにおける測定溶液濃

度 (5 ng/mL) の回収率 52.2% の範囲にあった。回収率の RSD_r は 3.7~36.2% であり、RSD_R は 28.8~53.8% であった。測定溶液濃度から判断して、おおむね RSD_R は Horwitz の式から計算される数値を下回っていた¹¹⁾。

添加回収率結果は、グリアジンキットに比べ、やや低い傾向を示しているが、シリアルを除いてほぼすべての食品で 40~53% の安定した回収率を示した。シリアルの添加回収率が低かったことから、その後プレートにコートする抗体の結合量を 2 倍にする改良を行い、国立衛研においてシリアルにおける添加回収実験を行ったところ、5 ng/mL で 58.1% (CV 値 0.9%)、10 ng/mL で 59.8% (CV 値 9%) と改善された。このため厚生労働省の通知 ELISA 法の試案には、抗体量を多くした小麦エライザキットを採用することになった。

小麦エライザキットは、卵エライザキットと同様に小麦の複数のタンパク抗原に対するポリクローナル抗体を用いており、主要アレルゲンのほかにマイナーアレルゲンのタンパク質についても検出することを想定して構成されている⁸⁾。また未変性の抗原に対する抗体に加え、熱で変性した抗原に対する抗体もプレート上にコートされており、加

Table 4. Results of Inter-laboratory Evaluation for Recovery Test of Wheat Standard Protein Using FASTKIT™ Wheat ELISA Kit

| Extract | Sample solution conc. (ng/mL) | Number of laboratories | Accuracy recovery (%) | | Precision | |
|-------------|-------------------------------|------------------------|-----------------------|-------|-------------------|---------------------|
| | | | Mean | Bias | Repeatability (%) | Reproducibility (%) |
| | | | | | RSD _r | RSD _R |
| Sausage | 5 | 8 | 41.2 | -58.8 | 9.4 | 35.4 |
| | 10 | 7 | 44.9 | -55.1 | 8.8 | 28.8 |
| Sauce | 5 | 8 | 50.0 | -50.0 | 36.2 | 39.0 |
| | 10 | 9 | 47.6 | -52.4 | 15.3 | 29.7 |
| Pasta sauce | 5 | 9 | 46.4 | -53.6 | 22.8 | 42.6 |
| | 10 | 7 | 44.4 | -55.6 | 3.7 | 40.9 |
| Fish paste | 5 | 7 | 52.2 | -47.8 | 18.0 | 32.0 |
| | 10 | 7 | 48.0 | -52.0 | 19.4 | 33.7 |
| Cereal | 5 | 7 | 26.8 | -73.2 | 28.2 | 53.8 |
| | 10 | 7 | 30.3 | -69.7 | 19.4 | 43.8 |

工品への応用性を考慮している。しかし、小麦エライザキットのポリクローナル抗体の中で、主要アレルゲン中で抗原性の高いエピトープを認識する抗体が多く存在するが、抗原性の低いエピトープを認識する抗体は、単一および精製抗原を認識する抗体より少ないと考えられる。そのため小麦エライザキットの複数タンパク質に対する抗原性の高いエピトープを認識する抗体の中には、食品抽出液成分の影響により、小麦由来タンパク質との結合を妨害されやすい抗体があったと推察される。一方、グリアジンキットでは、グリアジンに対するポリクローナル抗体のみ使用しており、これらの抗体は、特定のタンパク質の多くのエピトープを認識する抗体の集団であり、今回使用した食品抽出液成分では妨害を受けにくいため、小麦エライザキットに比べ回収率が高かったと考えられる。しかしながら、グリアジンキットの添加回収率の結果は、同じ特定のタンパク質を認識する抗体を用いている卵白アルブミンやオボムコイドキットに比べ低い⁸⁾。この理由として考えられるのは、グリアジンの SH 基が、ほかの食品由来のタンパク質とジスルフィド結合しやすい性質を持つため、グリアジンに対するポリクローナル抗体とグリアジンの結合が影響を受けやすいことが示唆されている⁶⁾。

両 ELISA キット (グリアジンキットおよび小麦エライザキット) とともに抽出液の pH 調整による回収率の改善は認められなかった。しかし精度は向上することが考えられたので、厚生労働省の通知検査法の試案では、両 ELISA キットとも、ホモジナイザーを用いてかくはん操作を行う際に、かくはんした後、溶液の pH を確認し、必要であれば中性付近 (pH 6.0~8.0) となるように調整し、その後、同様のかくはん操作を 2 回繰り返すことで、タンパク質の抽出を行うよう反映された。また小麦エライザキットでは、プレートに結合する抗体量を 2 倍にすることにした。なお抽出操作は、両 ELISA キットともに試料を 2 g 採取し、38 mL の抽出緩衝液あるいは検体希釈液を加え、ホモジナイザーなどによりかくはんすることにされた。

今回、特定原材料(小麦)の ELISA 法の標準化を目的に、ソーセージ、ソース、パスタソース、焼きちくわ、シ

リアルな食品抽出液を用いて、10 機関による Inter-laboratory Evaluation Studies を実施した。その結果、グリアジンキットならびに小麦エライザキットでは、シリアル以外の食品抽出溶液において、ELISA 測定としては、実用上支障がない回収率および再現性が得られたと考えている^{12)~16)}。しかし小麦エライザキットで、シリアルなどの食品抽出液で回収率が低かったことから、プレートに結合する抗体量を 2 倍に改良したところ、回収率が改善された。したがって、改良点を考慮した上記 2 種類 ELISA 法は、特定原材料の小麦の定量検査に有効であることが示唆された。小麦タンパク質の ELISA 法による複数機関による検証の報告はなく、試験機関内および試験機関間での変動を評価することは、衛生行政的な見地から、アレルギー表示制度の適正化を監視する上で、極めて重要であると考えられる。

謝 辞

本研究は、厚生労働科学研究費補助金(生活安全総合研究事業)「食品表示が与える社会的影響とその対策および国際比較に関する研究」によった。本研究に当たり、小麦試料をご提供いただきました(株)ファスマック布藤 聡社長に深謝いたします。またご指導、ご助言いただきました特定原材料検討会の協力研究者および支援研究者の諸氏に深謝いたします。

文 献

- 1) Kanagawa, Y., Imamura, T., The labeling system of foods containing allergic substances and the detection methods. *Shokuhin Eiseigaku Zasshi (J. Food Hyg. Soc. Japan)*, **43**, J269-J271 (2002).
- 2) Marui, E., Activities of the research group on "Labeling of food allergens." *Shokuhin Eisei Kenkyu (Food Sanitation Research)*, **52**(5), 7-13 (2002).
- 3) Horiguchi, I., Research on "labelling of food allergens" —What kind of issues did we find out?—. *Shokuhin Eisei Kenkyu (Food Sanitation Research)*, **52**(5), 15-24 (2002).

- 4) Akiyama, H., Toyoda, M., Outline of detection method of allergic substances. *Shokuhin Eisei Kenkyu* (Food Sanitation Research), **52**(6), 65-73 (2002).
- 5) Mamegoshi, S., Detection methods for allergic substances in foods by enzyme-linked immunosorbent assay (2). *Shokuhin Eiseigaku Zasshi* (J. Food Hyg. Soc. Japan), **43**, J-277-J-279 (2002).
- 6) Takahata, Y., Detection methods for allergic substances in foods by enzyme-linked immunosorbent assay (1). *Shokuhin Eiseigaku Zasshi* (J. Food Hyg. Soc. Japan), **43**, J-275-J-277 (2002).
- 7) 厚生労働省医薬局食品保健部長通知 “アレルギー物質を含む食品の検査方法について” 平成 14 年 11 月 6 日, 食発第 106001 号 (2002).
- 8) Akiyama, H., Isuzugawa, K., Harikai, N., Watanabe, H., Iijima, K., Yamakawa, H., Mizuguchi, Y., Yoshikawa, R., Yamamoto, M., Sato, H., Watai, M., Arakawa, F., Ogasawara, T., Nishihara, R., Kato, H., Yamauchi, A., Takahata, Y., Morimatsu, F., Mamegoshi, S., Muraoka, S., Honjoh, T., Watanabe, T., Sakata, K., Imamura, T., Toyoda, M., Maitani, T., Inter-laboratory evaluation studies of notified ELISA methods for allergic substances (egg). *Shokuhin Eiseigaku Zasshi* (J. Food Hyg. Soc. Japan), **44**, 213-219 (2003).
- 9) Horwitz, W., Protocol for the design, conduct and interpretation of method-performance studies. *Pure Appl. Chem.*, **67**, 331-343 (1995).
- 10) Youden, W., Steiner, E. H., “Statistical manual of the Association of Official Analytical Chemists”. Arlington, Association of Official Analytical Chemists, 1975, p. 72-83. (ISBN 0-935584-15-3)
- 11) Pocklington, W. D., Harmonized protocols for the adoption of standardized analytical methods and for the presentation of their performance characteristics. *Pure Appl. Chem.*, **62**, 149-162 (1990).
- 12) Bennett, A. Glenn., Nelsen, C. T., Miller, M. B., Enzyme-linked immunosorbent assay for detection of zearalenone in corn, wheat and pig feed: collaborative study. *J. AOAC Int.*, **77**, 1500-1508 (1994).
- 13) Skerritt, H. J., Hill, S. A., Enzyme immunoassay for determination of gluten in foods: collaborative study. *J. AOAC Int.*, **74**, 257-264 (1991).
- 14) Ohtsuka, T., Seguro, K., Motoki, M., Microbial transglutaminase estimation in enzyme-treated surimimi-based products by enzyme immunosorbent assay. *J. Food Sci.*, **61**, 81-84 (1996).
- 15) Kech-Gassenmeier, B., Benet, S., Rosa, C., Hischenhuber, C., Determination of peanut traces in food by a commercially-available. *Food and Agricultural Immunology*, **11**, 243-250 (1999).
- 16) Yeung, M. J., Collins, G. P., Enzyme immunoassay for determination of peanut proteins in food products. *J. AOAC Int.*, **79**, 1411-1416 (1996).