試 膜タンパク質 可溶化別 ラベル剤 七 価性 エボン

電極

機能性 有機材料

グルタチオン(還元型、酸化型)を分別定量したい

使用製品

GSSG/GSH Quantification Kit [G257]

プレートリーダー

解析装置

lはじめに

グルタチオン $(\gamma$ -L-glutamyl-L-cysteinylglycine) は生体内に存在するトリペプチドで、glutathione peroxidase、glutathione S-transferase および thiol transferase 等の酵素基質として関与している。また、グルタチオンは酸素ラジカル捕捉能があり、抗酸化や薬物代謝などに関与している。グルタチオンは通常、生体内で還元型(GSH)として存在しているが、酸化ストレスなどの刺激によって還元型(GSH)から酸化型(GSSG)に変換されるため、GSH と GSSG の比率が酸化ストレスの指標として注目されている。

この章では、GSSG/GSH Quantification Kit (Code: G257) を 用いたグルタチオン (GSH: 還元型、GSSG: 酸化型)の分別 定量法について紹介する。

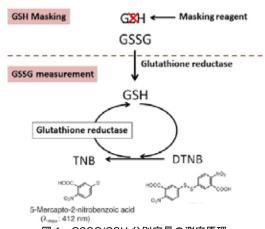


図1 GSSG/GSH 分別定量の測定原理

グルタチオンは、図1に示した酵素リサイクリング法によって高感度に検出される。

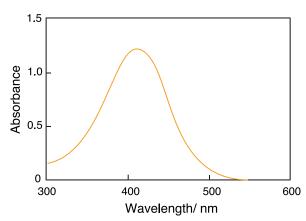


図 2 リン酸緩衝液中の 5-Mercapto-2-nitrobenzoic acid の 吸収スペクトル

5,5-Dithiobis(2-nitrobenzoic acid) [DTNB(Code: D029)] はジスルフィドを分子内に含有し、glutathione を酸化すると同時に、自身は 5-Mercapto-2-nitrobenzoic acid に還元される。この還元体の吸光度 (λ_{\max} =412 nm) よりグルタチオンを定量することができる (図 2)。

GSSG/GSH Quantification Kit には、GSH のマスキング剤が含まれており、このマスキング剤をサンプルに添加することで、

サンプル中の GSH を隠蔽する。その後、酵素リサイクリング 法を用いた 5-Mercapto-2-nitrobenzoic acid の発色を測定する ことで GSSG を定量して、別途測定した総グルタチオン量か

ら GSSG 量を差し引くことで、GSH 量を求める。

GSSG/GSH Quantification Kit は、この酵素リサイクリング 法を利用した 96 穴マイクロプレート用キットである。短時間 で、グルタチオン (GSH: 還元型、GSSG: 酸化型)を分別定 量することが可能である。

Ⅱキット内容

 Enzyme solution 	50 µl×1
 Coenzyme 	× 2
 Buffer solution 	60 ml × 1
 Substrate (DTNB) 	× 4
 Standard GSH 	× 1
 Standard GSSG 	× 1
 Masking reagent 	20 µl×1

Ⅲキットの使用方法

- 1. キット以外に必要なもの
 - ・マイクロプレートリーダー (405 nm 、もしくは 415 nm フィルター)
 - ・ポリスチレン製 透明 96 well プレート
 - ・20 µl と 200 µl のマルチチャンネルピペット
 - ・インキュベーター
 - ・5- スルホサリチル酸 (SSA)
 - ・エタノール
 - ・15ml コニカルチューブ

2. 試料の前処理例

細胞 (白血病細胞 1×10⁷ cells)

- 1) 200 x g で 10 分間、4℃にて遠心し、上清を捨てる。
- 2)300 μl の PBS で洗浄し、再度、200 x g で 10 分間、4°Cに て遠心し、上清を捨てる。
- 3) 10 mmol/lの HCI を 80 µl 加え、凍結と溶解を 2 回繰り返し 細胞膜を破壊する。
- 4) 5% SSA を 20 µI 加え、8,000 x g で 10 分間遠心する。
- 5) 上清を新しいチューブに移し、純水にてSSA濃度が0.5~1% になるように希釈したものを測定試料とする。

組織 (100 mg)

- 2)8,000 x g で 10 分間遠心する。
- 3) 上清を新しいチューブに移し、純水にて SSA 濃度が 0.5 ~ 1% になるように希釈したものを測定試料とする。

赤血球

- 1) 抗凝固剤を加えた血液を、1,000 x g で 10 分間4℃にて遠心する。
- 2)上清を捨てる。
- 3)4倍量の5% SSAで溶血する。
- 4)8,000 x g で 10 分間 4℃にて遠心する。
- 5)上清を新しいチューブに移し、純水にて SSA 濃度が 0.5 ~ 1%になるように希釈したものを測定試料とする。
 - ※ 測定試料中のSSAの濃度が1%を超えると測定に影響があるので、 濃度が0.5~1%になるよう、測定前に希釈する。

技術的な内容に関するお問い合わせ先:カスタマーサポート Free Fax:0120-021557 Free Dial:0120-489548 在庫や価格(記載容量以外もしくは request)に関するお問い合わせ:マーケティング部 Tel:096-286-1515 Fax:096-286-1525

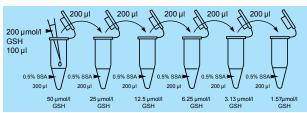
3. 溶液調製

· Substrate working solution

Substrate のバイアル1本あたり、Buffer solution 1.2 ml を加え て溶かす。※溶解後、-20℃保存。約2ヶ月使用可能。

15 ml コニカルチューブに全量を移し、Buffer solution 2.4 ml を加える。(総量: 3.6 ml)

- Enzyme / Coenzyme working solution
- 1) Enzyme solution のチューブをよくピペッティングして 20 μl を 15 ml コニカルチューブに取り、Buffer solution 4 ml で 希釈する。※希釈後4℃保存。約2ヶ月使用可能。
- 2) 新しい 15 ml コニカルチューブに 1) の溶液 2.4 ml を移す。
- 3) Coenzyme のバイアル1本あたり、純水2.4 ml を加えて溶 解する。
 - ※ 溶解後 -20℃保存。約2ヶ月使用可能。
 - ※瓶内部は減圧になっているので、シリンジで純水を加えてから開封する。
- 4) 2) の 15 ml コニカルチューブに 3) の溶液全量を移して、 Buffer solution 2.4 ml を加える。(総量: 7.2 ml)
- · GSH standard solution
 - 0.5% SSA 水溶液 2 ml を、Standard GSH のバイアルに加え て溶解する。(200 µmol/I GSH standard solution)
 - ※ 溶解後 -20℃保存。約2ヶ月使用可能。
 - ※ 瓶内部は減圧になっているので、シリンジで 0.5% SSA 水溶液を加え てから開封する。
- · GSSG standard solution
 - 0.5% SSA 水溶液 2 ml を、Standard GSSG のバイアルに加 えて溶解する。(100 µmol/I GSSG standard solution) ※溶 解後 -20℃保存。約2ヶ月使用可能。
 - ※ 瓶内部は減圧になっているので、シリンジで 0.5% SSA 水溶液を加え てから開封する。
- Masking solution
 - エタノール 180 µl を、Masking reagent のバイアルに加え て溶解する。
 - ※ 希釈後 4℃保存。約2ヶ月使用可能。
 - ※ 本品には催涙性、刺激臭があるため、開封ならびに調製はドラフ ト内で行なうこと。
- 4. GSSG/GSH の分別測定方法 (図 4)
- 4-1. 測定用サンプルの調製
- 1) GSSG と GSH の測り分けを行なう場合、測定試料はあらか じめ、同一のものを2つ(200 µI×2)準備する。
- GSSG 測定用: 測定試料 200 µl に Masking solution を 4 µl 加え、撹拌する(Sample A)。
- ・総グルタチオン測定用: 測定試料 200 µl を準備する (Sample B)。 ※ 測定試料中のグルタチオン濃度が未知の場合、測定試料を希釈し たものを数種類調製してから測定を行なう。
- 4-2. GSSG standard solution の調製
- 1) 100 µmol/l GSSG standard solution (100 µl) に 0.5% SSA 水 溶液 300 µl を加え、25.0 µmol/l の GSSG 溶液を調製する。 さらに順次2倍希釈して、標準液(25.0.12.5.6.25.3.13.1.57. 0.78, 0 µmol/l) とする。
- 2) 調製した各濃度の GSSG standard solution 200 µlに Masking solution を 4 µI 加え、撹拌する。

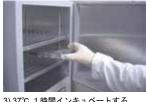


GSH standard solution の調製例

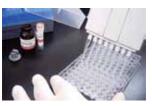


1) GSSG, GSH standard solution 及び Sample A あるいは Sample B を 各ウェル に入れる





3) 37℃,1 時間インキュベートする。



4)-5) Substrate working solution, Enzyme / Coenzyme working solution を各ウェル に加える。



6)-7) 37℃,10 分間インキュベート後、 マイクロプレートリーダーで 各ウェルの吸光度を測定する。

図 4 GSSG/GSH の分別測定操作

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
Α	0 µmol/I GSSG			Sample 2 (GSSG)			0 µmol/I GSH			Sample 2 (GSH)		
В	0.78 µmol/I GSSG			Sample 3 (GSSG)			1.57 µmol/I GSH			Sample 3 (GSH)		
C	1.57 µmol/I GSSG			Sample 4 (GSSG)			3.13 µmol/I GSH			Sample 4 (GSH)		
D	3.13 µmol/I GSSG			Sample 5 (GSSG)			6.25 µmol/I GSH			Sample 5 (GSH)		
E	6.25 µmol/l GSSG			Sample 6 (GSSG)			12.5 µmol/l GSH			Sample 6 (GSH)		
F	12.5 µmol/l GSSG			Sample 7 (GSSG)			25.0 µmol/I GSH			Sample 7 (GSH)		
G	25.0 µmol/l GSSG			Sample 8 (GSSG)			50.0 µmol/I GSH			Sample 8 (GSH)		
н	Sample 1 (GSSG)			Sample 9 (GSSG)			Sample 1 (GSH)			Sample 9 (GSH)		

図 5 Standard solution とサンプルのレイアウト例 (n=3)

4-3. GSH standard solution の調製

1) 200 µmol/I GSH standard solution (100 µI) に 0.5% SSA 水 溶液 300 µl を加え、50.0 µmol/l の GSH 溶液を調製する。 さらに順次2倍希釈して、標準液(50.0, 25.0, 12.5, 6.25, 3.13, 1.57, 0 µ mol/l) とする (図 3)。

- 1) GSSG, GSH standard solution または測定試料 (Sample A, B) を 40 µl づつ、各ウェルに入れる (サンプルのレイアウ トの例を図5に示す)。
 - ※正確な測定値を得るために、1つの測定試料につき複数 (n=3 以上) のウェルを使用する。
- 2) Buffer solution 60 µl を 各ウェル に入れる。
- 3)37℃で1時間インキュベートする。
 - ※インキュベートする際は、マイクロプレート用ウェル キャップ等を用いてサンプルの揮発を防ぐ。
- 4) Substrate working solution 60 µI を各ウェルに加える。
- 5) Enzyme / Coenzyme working solution 60 µlを各ウェルに加える。 ※ Enzyme working solution を加えると直ちに発色が始まる。各ウェ
 - ル間のタイムラグを少なくするため、マルチチャンネルピペット を使用すること。
- 6) 37 °C で 10 分間インキュベートする。ただし、Kinetic Method で測定を行なう場合、直ちに次の操作を行なう。
- 7) 405 nm もしくは 415 nm のフィルターを使い、マイクロプ レートリーダーで各ウェルの吸光度を測定する。
- 8) 測定試料(Sample A)中の GSSG 濃度を GSSG 検量線よ り求める。

細 胞 増殖/毒性 化

牛物学

細 胞 内

蛍光プローブ 細胞

染色 ミトコンドリア

関連試薬 細菌研究用 試 逐 膜タンパク質

可溶化剂 ラベル 化 剤

二価性 試 薬 イオン

その他

電極

機能性 有機材料

胞 増殖/毒性 酸 ストレス 牛物学 胞 蛍光プローブ 細胞 染色 ミトコンドリア 関連試薬 細菌研究用 試 逐 膜タンパク質 可溶化剂 ラベル 化 剤

電極

二価性

試薬

イオン

その他

機能性 有機材料

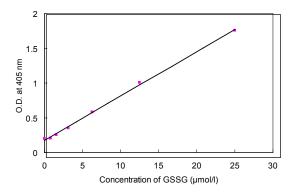


図 6 発色後 10 分の pseudo-endpoint method による 検量線 (GSSG) の例

- 9) 測定試料 (Sample B) 中の総グルタチオン (GSH + GSSG) 濃度を GSH 検量線より求める。
 - ※ 発色開始後 10 分間は吸光度は直線的に上昇していく。グルタチオン濃度は Kinetic method あるいは Pseudo-endpoint method (反応停止無しで、発色後 5 ~ 10 分間で吸光度を測定)のどちらでも求めることができる。

なお、測定試料中のグルタチオン濃度は以下の計算式から求める。 図 6,7に pseudo-endpoint method で作成した検量線の例を示す。

Pseudo-endpoint method:

グルタチオン (GSH, GSSG)

= (O.D._{sample} - O.D._{blank}) / 検量線の傾き

Kinetic method:

グルタチオン (GSH, GSSG)

= (傾き sample - 傾き blank) / 検量線の傾き

- ※ blank とは、0 μ mol/l GSH,GSSG の測定値を指す。
- ※この計算式によって求められた値は、調製した測定試料溶液中の グルタチオンの総量になる。
- ※細胞や組織中の正確なグルタチオン濃度を求める際、さらに希釈 倍率等の計算が必要となる。
- 10) 求めた総グルタチオン (GSH + GSSG) 濃度と GSSG 濃度 より、下式を用いて GSH 濃度を算出する。

GSH 濃度 = 総グルタチオン濃度 - [GSSG 濃度] × 2

- ※ 測定試料に希釈したものを用いた場合は、求めた値に希釈倍率を 精算すること。
- ※ GSSG/GSH Quantification Kit の総グルタチオン濃度の測定範囲 は $0.5\sim50~\mu$ mol/l、GSSG 濃度の測定範囲は $0.5\sim25~\mu$ mol/l となっている。

総グルタチオン濃度のみを測定したい場合は、Total Glutathione Quantification Kit(Code: T419)も使用することができる。

5. 妨害物質

アスコルビン酸、 β - メルカプトエタノール、ジチオスレイトール (DTT) のような還元物質やシステイン、また SH 基と反応する化合物 (マレイミド等) は測定に影響があるので、これらの化合物は前処理の段階で除くこと。

測定試料中に混在させないよう注意すること。

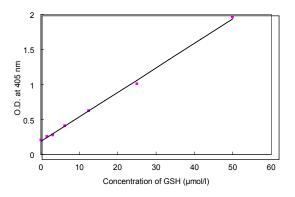


図 7 発色後 10 分の pseudo-endpoint method による 検量線 (GSH) の例

IV 使用上または取扱上の注意

- 1) 本キットは0~5℃で保存して下さい。
- 2) キットの中の試薬類は、室温に戻してから使用して下さい。
- 3) 正確な測定値を得るため、1 つの測定試料につき複数 (できれば n=3 以上)のウェルを使用して下さい。
- 4) 測定試料中のグルタチオンの濃度が分らない場合は、測定 試料を希釈したものを数種類調製してから測定を行なって 下さい。

参考文献

- 1) M. E. Anderson, "Determination of Glutathione and Glutathione Disulfide in Biological Samples", *Methods in Enzymol.*, **1985**, *113*, 548.
- M. A. Baker, G. J. Cerniglia and A. Zaman, "Microtiter Plate Assay for the Measurement of Glutathione and Glutathione Disulfide in Large Numbers of Biological Samples", Anal. Biochem., 1990, 190, 360.
- C. Vandeputte, I. Guizon, I. Genestie-Denis, B. Vannier and G.Lorenzon, "A Micrototer Plate Assay for Total Glutathione and Glutathione Disulfide Contents in Cultured/isolated Cells: Performance Study of a New Miniaturized Protocol", Cell Biol. Toxicol., 1994, 10, 415.
- 4) S. A. McGrath-Morrow, "Inhibition of Glutamine Synthetase in A549 Cells During Hyperoxia", J. Stahl, Am. J. Respir. Cell Mol. Biol., **2002**, *27*, 99.
- 5) T. Sato, K. Seyama, Y. Sato, H. Mori, S. Souma, T. Akiyoshi, Y. Kodama, T. Mori, S. Goto, K. Takahashi, Y. Fukuchi, N.ruyama and A, Ishigami, "Senescence Marker Protein-30 Protects Mice Lungs from Oxidative Stress, Aging, and Smoking", Am. J. Respir. Crit. Care Med., 2006, 174, 530.
- M. L. Mulhern, C. J. Madson, A. Danford, K. Ikesugi, P.F. Kador and T. Shinohara, "The Unfolded Protein Response in Lens Epithelial Cells from Galactosemic Rat Lenses", *Invest.* Ophthalmol. Vis. Sci., 2006, 47(9), 3951.