

## 取扱説明書

\*本製品は研究用キットです。診断、治療目的には使用しないで下さい。

\*下記 web 上に掲載しているプロトコールの最新版を確認のうえ操作して下さい。  
<https://www.cellspect.com>

### 【測定原理】

本法は 5-Br-PAPS と亜鉛とのキレート錯体形成による可視部の発色を観測し亜鉛を求めるものです。タンパク質に結合した亜鉛を変性剤により解離させ、亜鉛キレート錯体を形成させます。この亜鉛キレート錯体を波長 560nm で測定することにより亜鉛濃度を求めることができます。

### 【亜鉛定量の意義】

亜鉛は 200 種類を超える金属酵素を構成しており、核酸、タンパク質の合成に関わる元素です。特に細胞の複製には不可欠であり、哺乳類においては成長期の急性的な亜鉛欠乏により、皮膚や毛髪の障害、発育遅延などが報告されています。従って、亜鉛の適切な供給は身体の健全な発達に重要です。医学、栄養学的研究において、近年、一層注目されている微量元素です。

### 【キットの内容】

合計 50 測定分 (商品コード : ZN01M)

|                                   |          |
|-----------------------------------|----------|
| R-A Buffer (緩衝液) ●                | 12 mL×1  |
| R-R Chelate color キレート試液 ●        | 0.27mL×1 |
| Zinc Standard 200 µg/dL (亜鉛標準液) ● | 1.65mL×1 |

※ 商品コード : ZN02M (合計 100 測定分) は、上記 ZN01M が 2 包装含まれております。

### 【測定試料の注意点】

- 1) 測定試料が強酸の場合は、pH2 以上にしてからアッセイ検体としてください。試料種によって pH 緩衝力が異なる場合があるので pH を確認し、酸添加量の最適化をして下さい。
- 2) 懸濁や着色している試料を用いる場合は、主波長の吸光度から副波長の吸光度を差分した吸光度を用いて濃度を求めてください。
- 3) 著しく懸濁している場合は遠心分離等で懸濁物を除去したものをアッセイ検体としてください。
- 4) 溶血検体は、赤血球から亜鉛が漏出し、正の誤差が生じます。検体として使用しないでください。
- 5) 測定レンジ以上の検体は適当に希釈したものをアッセイ検体としてください。
- 6) 本法は、その得られる数値を保証するものではありません。予め特性を確認した後、応用される際は最適パラメータを試料種ごとに検討の上、ご使用されることをお奨め致します。
- 7) EDTA は測定値へ影響を与えるため使用しないで下さい。
- 8) グローブ、容器蓋、ゴム製器具によってはコンタミネーションの可能性が指摘されています。使用器具は汚染されていないものを使用してください。

### 【オペレーション】

#### 1. 試薬の準備 (用事調製)

以下の用量で R-A、R-R を清浄な容器へ分注し、発色液を調製して下さい。

**発色液の調製** \*発色液は調製後、冷暗所に保存し一か月以内に使用してください。

|                            |          |           |
|----------------------------|----------|-----------|
| 測定検体数                      | 1 検体あたり  | (例) 50 検体 |
| R-A Buffer (緩衝液)           | 230 (µL) | 11.5 (mL) |
| R-R Chelate color (キレート試液) | 5 (µL)   | 0.25 (mL) |

測定検体数に応じて必要量を用事調製、発色液とします。

#### Zinc Standard (亜鉛標準液)

そのまま使用して下さい。

#### 2. 試料の調製

更新・最新情報は弊社 website を参照してください。

|                                                                                                                                        |
|----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|
| ◇血清・血漿                                                                                                                                 |
| そのままアッセイ検体として下さい。                                                                                                                      |
| ◇組織抽出液、ライセート、その他の試料                                                                                                                    |
| 塩酸、硝酸等を試料に添加し 0.01~0.1M 程度の酸試料とする。<br>(例 : 試料 1mL + 6M 塩酸 5~10µL)<br>↓<br>pH > 2 であることを確認しアッセイ検体とする。<br>*懸濁している場合は遠心分離による上清をアッセイ検体とする。 |

\*パラメータは一例です。試料、目的に合わせて最適化して下さい。

\*アッセイに適用できる検体は pH > 2 です。

\*懸濁や着色している試料 (血清・血漿以外) は R-R と R-A を混合せず、2 ポイントエンド法を使用して測定して下さい。(次ページ参照)

3. アッセイと測定操作

プレートリーダー（紫外可視分光光度計）による定量（1 検体 242 μL 容量）

以下の用量で発色液、標準液、試料をウエルへ分注し、5～10 分静置後、下記の測定条件でマイクロプレートリーダー（紫外可視分光光度計）により測定してください。

○アッセイ

| 添加する試薬・試料（μL）              | アッセイ検体 |        |     |
|----------------------------|--------|--------|-----|
|                            | 試薬ブランク | 亜鉛標準試料 | 試料  |
| 発色液                        | 230    | 230    | 230 |
| 精製水                        | 12     |        |     |
| 亜鉛標準液                      |        | 12     |     |
| 試料                         |        |        | 12  |
| 十分に混合し、室温 5 分後、所定波長の吸光度を測定 |        |        |     |

\*ビベッティングにより泡が発生しないように丁寧に混合してください。  
プレートミキサーのみによる混合、攪拌では再現性不良が発生する場合があります。  
\*標準液の濃度はカットオフ値、目的に合わせて、選択してください。  
但し 1,000 μg/dL 以上の試料では 2 倍～10 倍希釈したものをアッセイ検体としてください。  
アッセイボリュームを変更する場合は上記割合でアッセイして下さい。

測定条件（マイクロプレートリーダー）

|            |                                                     |
|------------|-----------------------------------------------------|
| 測光波長（主波長）  | 560 nm（吸収極大波長）                                      |
| 感度のある波長域   | 550～580 nm<br>（感度：560nm 極大, 570nm 60%, 580nm 20%以下） |
| 測定温度       | 25～37℃                                              |
| ウエル        | 96 穴ウエル or 分光測定用セル等                                 |
| *補正波長（副波長） | 690～750 nm                                          |

\*紫外可視分光光度計を使用してキュベットで測定する場合、測定可能な検体数はマイクロプレートリーダー使用時と比較して少なくなります。ダウンサイズされた微量セルを使用することで 96 穴ウエルと同等の測定数を得ることも可能です。微量セルはセルホルダーとのクリアランスの僅差による誤差、再現性の低下などが報告されています。使用時にはセルホルダーへ均一に装着されていることを十分に確認してください。  
\*懸濁試料の場合、主波長の吸光度から副波長の吸光度を差分した値を OD 値として濃度を算出することで、より一層の正確性を付与させることができます。  
\*タンパク質低吸着タイプのウエルを使用してください。

○濃度の算出

$$\frac{OD_{\text{試料}} - OD_{\text{ブランク}}}{OD_{\text{標準}} - OD_{\text{ブランク}}} \times 200 = \text{亜鉛濃度}(\mu\text{g/dL})$$

標準液濃度

OD<sub>試料</sub>： 試料の吸光度  
OD<sub>標準</sub>： 標準試料の吸光度  
OD<sub>ブランク</sub>： 試薬ブランクの吸光度  
\*単位換算 μg/dL × 0.153 = μmol/L

|      | OD    | ΔOD   | Zinc | Δ OD <sub>Std</sub> = 0.206 – 0.062 = 0.144<br>Δ OD <sub>S</sub> = 0.117 – 0.062 = 0.055<br>Zinc <sub>試料</sub> (μg/dL) = Δ OD <sub>S</sub> / Δ OD <sub>Std</sub> × 200<br>= 0.055 / 0.144 × 200 = 76.4 (μg/dL)<br>Zinc <sub>試料</sub> (μM) = Δ OD <sub>S</sub> / Δ OD <sub>Std</sub> × 30.6<br>= 0.055 / 0.144 × 30.6 = 11.7 (μM) |
|------|-------|-------|------|----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|
| ブランク | 0.062 | -     | -    |                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                  |
| 標準液  | 0.206 | 0.144 | -    |                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                  |
| 試料   | 0.117 | 0.055 | 76.4 |                                                                                                                                                                                                                                                                                                                                  |

（2point end 法）による定量（1 検体 247 μL 容量）

以下の用量で R-A 緩衝液、標準液、試料、R-R 発色試液、試料を清浄なウエル、セル等へ分注して下さい。

○アッセイ

| 添加順と添加試薬（μL）                                                       | アッセイ検体 |        |     |
|--------------------------------------------------------------------|--------|--------|-----|
|                                                                    | 試薬ブランク | 亜鉛標準試料 | 試料  |
| R-A 緩衝液                                                            | 230    | 230    | 230 |
| 精製水 or 生理食塩水                                                       | 12     | -      | -   |
| 亜鉛標準液                                                              | -      | 12     | -   |
| 試料                                                                 | -      | -      | 12  |
| ↓<br>十分に混合し 5 分間静置後、 <u>試薬ブランクを対照</u> として<br>所定波長の吸光度 OD1 を測定<br>↓ |        |        |     |
| R-R Chelate color（発色試液）                                            | 5      | 5      | 5   |
| ↓<br>十分に混合し 5 分間静置後、 <u>試薬ブランクを対照</u> として<br>所定波長の吸光度 OD2 を測定      |        |        |     |

\*ビベッティングにより泡が発生しないように丁寧に混合してください。プレートミキサーのみによる混合、攪拌では再現性不良が発生する場合があります。  
\*標準液の濃度はカットオフ値、目的に合わせて、選択してください。  
但し 1,000 μg/dL 以上の試料では 2 倍～10 倍希釈したものをアッセイ検体としてください。  
アッセイボリュームを変更する場合は上記割合でアッセイして下さい。

○濃度の算出（対照：試薬ブランク 例：紫外可視分光光度計）

$$\frac{OD2_{\text{試料}} - OD1_{\text{試料}}}{OD2_{\text{標準}} - OD1_{\text{標準}}} \times 200 = \text{亜鉛濃度}(\mu\text{g/dL})$$

標準液濃度

OD<sub>試料</sub>： 試料の吸光度  
OD<sub>標準</sub>： 標準試料の吸光度  
OD<sub>ブランク</sub>： 試薬ブランクの吸光度  
\*単位換算 μg/dL × 0.153 = μmol/L

## 【主な仕様と性能】

|             |                                                                          |
|-------------|--------------------------------------------------------------------------|
| 感度          | 試薬ブランクを対照として亜鉛標準液（200 µg/dL）を測定した時の $\angle$ ODは0.1～0.3の範囲内です。           |
| 同時再現性       | 同一検体を5回測定した時のCVは5%以内です。                                                  |
| 正確性         | 既知濃度の血清標準物質における表示値との差は15%以内です。                                           |
| 測定範囲        | 4～1,000 µg/dL                                                            |
| 共存物質の参考許容範囲 | 抱合型ビリルビン・非抱合型ビリルビン 15 mg/dL<br>(2pointend法を用いた場合)<br>トリグリセリド 1000 mg/dL) |

## 【品質保持期限と保存方法】

本品の品質保持期限は製造後 12 ヶ月です。(冷蔵 2～8℃)  
開封後、冷暗所（2-8℃）で保存し、1 ヶ月以内に使用して下さい。

## 【参考文献】

Makino, T., Saito, M., Horiguchi, D. and Kina, K. *Clin. Chim. Acta*, 120, 127–135 (1982)

## 【製造販売業者】

セルスペクト株式会社 岩手県盛岡市北飯岡 2-4-23

※Metallogenics™およびメタロアッセイ™は、セルスペクト（株）の試薬キットの名称です。

## 問い合わせ先

セルスペクト株式会社

〒020-0857 岩手県盛岡市北飯岡 2-4-23

TEL： 019-134-6616

FAX： 019-903-0559

e-mail： support@cellspect.com

URL： https://www.cellspect.com

※ 取扱説明書、測定プロトコール等、製品に関する最新の情報は、下記弊社 website の商品詳細ページで御確認下さい。

<https://www.cellspect.com>

※ 本製品は研究用であり、その数値を完全に保証するものではありません。あらかじめご了承ください。

※ 表記性能は汎用されているマイクロプレートリーダー、紫外可視分光光度計を用いた場合の目安です。使用機器の型式によっては完全に一致しない場合があります。あらかじめご了承ください。

※ 品質に関してのお問い合わせの際は、試薬キット包装袋に貼付の Lot No. を御確認の上、お問い合わせ下さい。

※ 商品の仕様・サービス・包装形態・梱包形態・測定プロトコールは、予告なく変更する場合があります。本取扱説明書に従い、適切に御使用下さい。

※ 商品の輸送・取扱い・処理・廃棄については、付属の製品安全データシート（SDS）に従って下さい。