### **FUJIFILM**



Code No. 012-22781 ( 2 mL, beads net volume 1 mL) 018-22783 (10 mL, beads net volume 5 mL) 016-22784 (50 mL, beads net volume 25 mL)

# Anti DYKDDDDK tag Antibody Beads 抗 DYKDDDDK タグ抗体ビーズ

Anti DYKDDDDK tag Antibody Beads is the slurry of anti DYKDDDDK monoclonal antibody immobilization beads. This product is used for the purification of DYKDDDDK tagged recombinant proteins by the competitive elution of DYKDDDDK peptide.

### [Formulation]

 $1 \times PBS$  (pH 7.4), 50% glycerol, 0.02 vol% ProClin 300

### [Beads matrix]

4% Agarose

### [Antibody quantity]

Approx. 7.5 mg/mL beads

### (Antibody clone No.)

1E6

### [Antibody subclass]

IgG<sub>2b</sub>

# [Binding capacity]

Min. 1.0 mg protein/mL beads

# [Setting Volume]

 $1.8 \sim 2.1 \text{ mL slurry/mL beads}$ 

# [Additional materials required]

centrifuge, centrifugation tube, 1.5 mL micro centrifugation tube, washing buffer (PBS(-), TBS etc.), cell scraper, protease inhibitor, phosphatase inhibitor, cell lysis buffer (following).

### Example of cell lysis buffer

- 50 mmol/L Tris-HCl, pH 7.4, 150 mmol/L Sodium Chloride, 1 mmol/L EDTA, 1% Triton X-100
- RIPA Buffer (Code No. 182-02451)
  50 mmol/L Tris-HCl, pH 8.0, 150 mmol/L Sodium Chloride,
  0.5 w/v% Sodium Deoxycholate, 0.1 w/v% Sodium Dodecyl Sulfate, 1.0 w/v% NP-40 substitute
- Cell Lysis Buffer M (Code No.038-21141)
  20 mmol/L Tris-HCl, pH 7.4, 200 mmol/L Sodium Chloride,
  2.5 mmol/L Magnesium Chloride,
  0.05 w/v% NP-40 substitute

#### [Procedure]

The immunoprecipitation of DYKDDDDK tagged rProteins (Mammalian cells)

### 1. The preparation of cell lysates

### A. Adherent cells

- 1) Culture the cell lines.  $(1 \times 10^6 10^7)$
- 2) Remove the culture medium and wash the cells twice with PBS(-).
- 3) Collect the cells using a cell scraper or Trypsin-EDTA solution from dishes to a new centrifugation tube. In the case of using Trypsin-EDTA solution, add medium including serum after cell collection.
- 4) Centrifuge cell suspension at 200 × g for 5 minutes at 4℃.
- 5) Remove the supernatant.
- 6) Suspend cell pellet in 1 mL of PBS(-). Transfer all of the suspension into a new 1.5 mL micro centrifugation tube.
- 7) Repeat step 4) to 5).
- 8) Suspend cell pellet in 1 mL of PBS(-).
- 9) Repeat step 4) to 5).
- 10) Add 1 mL of cell lysis buffer and suspend cells by pipetting.
- 11) Incubate for 5-10 minutes on ice.
- 12) Centrifuge the cell lysate at 20,000  $\!\times\!$  g for 5-20 minutes at 4°C.
- 13) Transfer the supernatant into a new 1.5 mL micro centrifugation tube.

### B. Suspension cells

- 1) Culture the cell lines.  $(1 \times 10^6 10^7)$
- 2) Centrifuge cell suspension at  $200 \times g$  for 5 minutes at  $4^{\circ}$ C.
- 3) Remove the supernatant.
- 4) Suspend cell pellet in 1 mL of PBS(-). Transfer all of suspension into a new 1.5 mL micro centrifugation tube.
- 5) Centrifuge cell suspension at  $200 \times g$  for 5 minutes at  $4^{\circ}{\rm C}$ .
- 6) Remove the supernatant.
- 7) Suspend cell pellet by 1 mL of PBS(-).
- 8) Centrifuge cell suspension at  $200 \times g$  for 5 minutes at  $4^{\circ}C$ .
- 9) Remove the supernatant.
- Add 1 mL of cell lysis buffer and suspend cells by pipetting.
- 11) Incubate for 5-10 minutes on ice.
- 12) Centrifuge the cell lysate at 20,000  $\times\,\mathrm{g}$  for 5-20 minutes at  $4^\circ\mathrm{C}$
- 13) Transfer the supernatant into a new 1.5 mL micro centrifugation tube.

### 2. Antigen-antibody reaction

- 1) Mix product bottle by vortex mixer.
- 2) Transfer  $40\,\mu\text{L}$  (beads net volume approx.  $20\,\mu\text{L}$ ) of this product into a new micro centrifugation tube.
- 3) Centrifuge the beads slurry at 5,000-8,000  $\times$  g for 30 seconds at 4°C.
- 4) Incubate for 1-2 minutes on ice.
- 5) Remove the supernatant.
- 6) Add 0.5-1 mL of PBS(-) or TBS and mix by vortex mixer.
- 7) Centrifuge the beads slurry at 5,000-8,000 × g for 30

- seconds at 4°C and remove the supernatant.
- 8) Repeat step 6)-7). (Prewashed beads)
- 9) Additional step \* 1.
- 10) Add 200-1,000 μL of cell lysate \*\*2 into a tube of Prewashed beads.
- 11)  $\overline{\text{Mix by}}$  rotator for 2-8 hours at  $4^{\circ}$ C.
- 12) Centrifuge the beads slurry at 5,000-8,000  $\times\,\mathrm{g}$  for 30 seconds at 4°C and remove the supernatant.
- 13) Repeat step 6)-7) × 3. (Antigen binding beads)
- %1: To remove the unconjugated antibody, add 0.5-1.0 mL of 0.1 mol/L Glycine-HCl, pH 3.5, into a tube of Prewashed beads before antigen binding reaction. Centrifuge the beads slurry at  $5,000-8,000 \times g$  for 30 seconds at  $4^{\circ}C$  and remove the supernatant. In this case, avoid exposing this product to 0.1 mol/L Glycine-HCl, pH 3.5, for a long time (max. 20 minutes). After the washing with 0.1 mol/L Glycine-HCl, pH 3.5, add 0.5-1 mL of PBS(-) or TBS and mix by vortex mixer. Centrifuge the beads slurry at 5,000-8,000 × g for 30 seconds at 4°C and remove the supernatant (Procedure A). Repeat Procedure A twice.
- \*2: Fill up to 1 mL by cell lysis buffer as needed procedure.

### 3. The elution of DYKDDDDK tagged rProtein

Please see the following methods of A-C.

### A. The competitive peptide elution at neutral pH condition by using DYKDDDDK peptide

- 1) Prepare the DYKDDDDK peptide (Code No. 044-30951) stock solution (final conc.  $5 \mu g/\mu L$ ) \* 3. Dissolve 5 mg of DYKDDDDK peptide in 1 mL of 1×TBS (10 mmol/L Tris-HCl, pH 7.4, 150 mmol/L Sodium Chloride).
- 2) Prepare the DYKDDDDK peptide working solution (final conc. 150  $\mu$  g/mL). Add 3  $\mu$ L of the DYKDDDDK peptide stock solution into 97  $\mu$ L of 1 × TBS.
- 3) Add 100 µL of the DYKDDDDK peptide working solution into a tube of Antigen binding beads
- 4) Mix by rotator for 30 minutes at  $4^{\circ}$ C.
- 5) Centrifuge the beads slurry at 5,000-8,000 × g for 30 mL micro centrifugation tube.
- 6) Store the recovered supernatant at 4°C. For long term storage, store at  $-20^{\circ}$ C.
- 3 : Aliquot and store at -20℃. Avoid repeated freeze and thaw cycle.

### B. The elution at acidic condition by using 0.1 mol/L Glycine-HCl, pH 3.5 (room temperature)

- 1) Add 100 µL of 0.1 mol/L Glycine-HCl, pH 3.5, into a tube of Antigen binding beads.
- 2) Mix by rotator for 5 minutes at room temperature.
- Centrifuge the beads slurry at 5,000-8,000 × g for 30 seconds at 4°C and transfer the supernatant into a new 1.5 mL micro centrifugation tube.
- 4) To adjust pH to neutral, add 10 μL of neutralization buffer (0.5 mol/L Tris-HCl, pH 7.4, 1.5 mol/L Sodium Chloride).

5) Store the recovered supernatant at 4°C. For long term storage, store at  $-20^{\circ}$ C.

### C. The elution by using SDS sample buffer (room temperature)

- 1) Add 100  $\mu\,L$  of 4×SDS sample buffer  $^{**\,4}$  (0.25 mol/L Tris-HCl, pH 6.8, 8 w/v% SDS, 40 w/v% Glycerol, 0.02 w/v% Bromophenol Blue) into a tube of Antigen binding beads.
- 2) Boil in water or heat block for 3 minutes.
- 3) Centrifuge the beads slurry at 5,000-8,000 × g for 30 seconds at 4°C and transfer the supernatant into a new 1.5 mL micro centrifugation tube.
- 4) Store the recovered supernatant at 4°C. For long term storage, store at  $-20^{\circ}$ C.
- \*4: In the case of addition of reducing reagents such as 2-mercaptoethanol or DTT, anti DYKDDDDK tag antibody is easily dissociated from agarose beads.

### [Storage]

Keep at -20℃.

### [Package]

2 mL (beads net volume 1 mL) (012-22781)

10 mL (beads net volume 5 mL) (018-22783)

50 mL (beads net volume 25 mL) (016-22784)

### **FUJIFILM Wako Pure Chemical Corporation**

1-2, Doshomachi 3-Chome, Chuo-Ku, Osaka 540-8605, Japan Telephone : +81-6-8203-3741 Facsimile : +81-6-8201-5964 http://www.wako-chem.co.jp

# FUJIFILM Wako Chemicals U.S.A. Corporation

1600 Bellwood Road Richmond, VA 23237 U.S.A. Telephone : +1-804-271-7677 Facsimile : +1-804-271-7791 http://www.wakousa.com

# FUJIFILM Wako Chemicals Europe GmbH

Fuggerstrasse 12 D-41468 Neuss Germany Telephone : +49-2131-311-0 Facsimile : +49-2131-311100 http://www.wako-chemicals.de ¬ ⊢ FNo. 012-22781 ( 2mL, beads net volume 1mL) 018-22783 (10mL, beads net volume 5mL) 016-22784 (50mL, beads net volume 25mL)

# Anti DYKDDDDK tag Antibody Beads 抗 DYKDDDDK タグ抗体ビーズ

本品は、DYKDDDDK (Asp-Tyr-Lys-Asp-Asp-Asp-Asp-Lys) ペ プチドを認識するモノクローナル抗体が固定化されたアガロー スビーズの懸濁液です。免疫沈降法による DYKDDDDK 融合タ ンパク質の精製に最適で、DYKDDDDK ペプチドを用いたペプ チド溶出に使用できます。

1×PBS (pH 7.4), 50% glycerol, 0.02vol% ProClin 300

### 【使用担体】

4% アガロース

### 【抗体結合量】

約 7.5mg/mL

### 【結合抗体クローン No.】

1E6

# 【結合抗体サブクラス】

IgG<sub>2b</sub>

### 【抗原結合容量】

ビーズ 1mL 当たり約 1.0mg の DYKDDDDK タグ融合タンパク質

### [Setting Volume]

 $1.8 \sim 2.1 \text{mL slurry/mL beads}$ 

### 【その他必要な試薬】

遠心分離機器、遠心チューブ、1.5mL マイクロ遠心チューブ、細 胞溶解バッファー (下記参照)、細胞洗浄バッファー (PBS, TBS など)、プロテアーゼ阻害剤、ホスファターゼ阻害剤。

# 推奨される細胞溶解バッファー

- 50mmol/L Tris-HCl, pH 7.4, 150mmol/L Sodium Chloride, 1mmol/L EDTA, 1% Triton X-100
- RIPA Buffer (コード No. 182-02451) 50mmol/L Tris-HCl, pH 8.0, 150mmol/L Sodium Chloride,  $0.5 \mathrm{w/v\%}$  Sodium Deoxycholate,  $0.1 \mathrm{w/v\%}$  Sodium Dodecyl Sulfate, 1.0w/v% NP-40 substitute
- Cell Lysis Buffer M (コード No. 038-21141) 20mmol/L Tris-HCl, pH 7.4, 200mmol/L Sodium Chloride. 2.5mmol/L Magnesium Chloride, 0.05w/v% NP-40 substitute

### 【プロトコール】

DYKDDDDK 融合タンパク質の免疫沈降(哺乳動物細胞)

1. 細胞溶解液の調製

# A. 接着細胞

- 1) 目的の細胞株 (1×10<sup>6</sup> ~ 10<sup>7</sup>) を培養する。
- 2) 培養液を除いた後、氷冷した PBS(-) で2回洗浄を行う。
- 3) トリプシン-EDTA 溶液または細胞スクレーパーを用いて 細胞をディッシュから剥がし、遠心チューブに細胞を回収 する。トリプシン-EDTA溶液を用いる場合には、細胞を 剥がした後、血清入り培地などを加え、細胞へのダメージ をできるだけ抑えるようにする。
- 4) 細胞懸濁液を 4℃、200×g で 5 分間遠心分離し、上清を除
- 5) 氷冷した PBS(-) 1mL を添加し、細胞ペレットを懸濁後、 4℃、200×gで5分間遠心分離し、上清を除く。この操作 を2回行う。
- 6) 細胞溶解バッファー 1mL を添加し、ピペッティングで細 胞を懸濁する。
- 7) 氷上で5~10分間静置する。
- 8) 4℃、20,000×gで5~20分間遠心分離する。
- 9) 上清を新しい 1.5mL マイクロ遠心チューブに回収する。 細胞溶解溶液)

### B. 浮遊細胞

- 1) 目的の細胞株  $(1 \times 10^6 \sim 10^7)$  を培養する。
- 2) 細胞懸濁液を 4℃、200×g で 5 分間遠心分離し、培地を除
- 3) 細胞ペレットを氷冷した PBS(-) 1mL で懸濁後、1.5mL マイクロ遠心チューブに移す。
- 4) 4℃、1,000rpm (200×g) で5分間遠心分離し、上清を除く。
- 5) 細胞ペレットを氷冷した PBS(-) 1mL で再懸濁する。
- 6) 4℃、200×gで5分間遠心分離し、上清を除く。
- 7) 細胞溶解バッファー 1mL を添加し、ピペッティングで細 胞を懸濁する。
- 8) 氷上で5~10分間静置する。
- 9) 4℃、20,000×gで5~20分間遠心分離する。
- 10) 上清を新しい 1.5mL マイクロ遠心チューブに回収する。 細胞溶解溶液

### 2. 抗原抗体反応

- 1) 本品をボルテックスミキサーで十分に懸濁し、バイアル中 のビーズを均一にする。
- 2) 本品  $40\mu$ L (beads net volume 約  $20\mu$ L) のビーズ懸濁液 を、新しい 1.5mL マイクロ遠心チューブに移す。サンプ リングの際には、滅菌したハサミなどでピペットチップの 先端 2~3mm を切断すると、吸引口が広がり、ビーズを サンプリングしやすくなります。
- 3) 4℃、5,000 ~ 8,000×g で 30 秒間遠心分離する。
- 4) 氷上で $1 \sim 2$  分間静置する。これにより、ビーズを試験管 底に沈殿させる。
- 5) ビーズを吸い込まないように上清を除去する。
- 6) 氷冷した PBS(-) または TBS 0.5~1mL を添加しボル テックスミキサーで再懸濁する。
- 7) 4℃、5,000 ~ 8,000×g で 30 秒間遠心分離し、ビーズを吸 い込まないように上清を注意深く除去する。
- 8) Step 6) ~7)。(<mark>洗浄済みビーズ</mark>) 9) 追加工程<sup>\*1</sup>。
- 10) 細胞溶解溶液 200 ~ 1,000 µL を 洗浄済みビーズ が入って いるマイクロ遠心チューブに添加する\*

- 11) 4℃でローテーターにより転倒混和し、2時間以上抗原抗 体反応を行う。結合効率を増加させるために、抗原抗体反 応を8時間以上(オーバーナイト)行ってもよい。
- 12) 4℃、5,000 ~ 8,000×g で 30 秒間遠心分離し、ビーズを吸 い込まないように上清を除去する。
- 13) Step 6)~7) を 3 回繰り返す。(抗原結合ビーズ)
- ※1: 非結合抗体の除去を行う場合には次の操作を行ってくだ

抗原抗体反応前に 0.1mol/L Glycine-HCl, pH 3.5 溶液 0.5 ~ 1.0mL を添加し、4℃、5,000 ~ 8,000×g で 30 秒間遠心分離し、上清を除去する。この際、Glycine-HCl 溶液を入れたまま 20 分以上放置しない。洗浄後、速やかに氷冷した PBS(-) または TBS 0.5 ~ 1mL を添加しボルテックスミキサーで再懸濁する。4℃、5,000 ~ 8,000×g で 30 秒間遠心分離し、上清を除去する(操作 A)。操作 A をさらに 2 回繰り返す。

※2:必要に応じて、細胞溶解バッファーを添加して1mLまでメスアップしていただいても構いません。

### 3. DYKDDDDK 融合タンパク質の溶出

目的タンパク質の性質や、免疫沈降後の実験内容に応じて、 下記 A ~ C から適当な溶出方法を採用してください。

### A. DYKDDDDK ペプチドによる未変性条件下(中性)での競 合溶出

- 1) 終濃度 5μg/μL DYKDDDDK ペプチドストック溶液\*3を 準備する。DYKDDDDK ペプチド (コード No. 044-30951) 5mg を 1×TBS(10mmol/L Tris-HCl, pH 7.4, 150mmol/L Sodium Chloride)1mL に溶解する。
- 2) 5 μg/ μL DYKDDDDK ペプチドストック溶液 3 μL を 1× TBS 97 μL に溶解し、150 μg/mL DYKDDDDK ペプチド 溶液 100 μL を調製する。
- 3) 150 µg/mL DYKDDDDK ペプチド溶液 100 µL を <u>抗原結合 ビーズ</u>が入っているマイクロ遠心チューブに添加する。
- 4) 4℃でローテーターにより 30 分間転倒混和する。
- 5) 4℃、5,000 ~ 8,000×g で 30 秒間遠心分離し、ビーズを吸い込まないように上清を回収し、新しい 1.5mL マイクロ遠心チューブに移す。
- 6) 回収した上清は4℃で保存する。長期保存の場合は-20℃で保存する。
- ※3:このストック溶液は-20℃で保存できます。調製後に必要量を分注し、実験毎に溶解して使用して、凍結融解はできるだけ避けてください。

### B. 0.1mol/L Glycine-HCl, pH 3.5 による酸性条件下での溶出 (室温操作)

- 1) 0.1mol/L Glycine-HCl (pH 3.5) 100μL を <mark>抗原結合ビーズ</mark> が入っているマイクロ遠心チューブに添加する。
- 2) 室温で5分間 転倒混和する。
- 3) 室温、 $5,000 \sim 8,000 \times g$  で 30 秒間遠心分離し、ビーズを吸い込まないように上清を回収し、新しい 1.5 mL マイクロ遠心チューブに移す。
- 4) 中性バッファー (0.5mol/L Tris-HCl, pH 7.4, 1.5mol/L Sodium Chloride) 10 μL を添加する。
- 5) 回収した上清は 4℃ で保存する。長期保存の場合は 20℃ で保存する。

### C. SDS サンプルバッファーでの溶出(室温操作)

- 1) 4×SDS サンプルバッファー<sup>\*4</sup> (0.25mol/L Tris-HCl (pH 6.8), 8w/v% SDS, 40w/v% Glycerol, 0.02w/v% Bromophenol Blue) 100 μL を <u>抗原結合ビーズ</u>が入っているマイクロ遠心チューブに添加する。
- 2) 3 分間ボイルする。
- 3) 室温、5,000 ~ 8,000×g で 30 秒間遠心分離し、不溶性ゲルをペレット化する。
- 4) 上清を新しい 1.5mL マイクロ遠心チューブに移す。
- 5) 回収した上清は4℃で保存する。長期保存の場合は-20℃で保存する。
- ※4: 還元剤(2-メルカプトエタノールや DTT)を添加すると、 抗 DYKDDDDK タグ抗体の H 鎖(50kDa)と L 鎖(25kDa) がビーズ担体から剥離しやすくなります。

#### 【保存条件】

-20°C

### 【容量

2mL (beads net volume  $\,$  1mL) (012-22781)  $\,$  10mL (beads net volume  $\,$  5mL) (018-22783)  $\,$  50mL (beads net volume  $\,$  25mL) (016-22784)

### 製造発売元

# 富士フイルム 和光純薬株式会社

大阪市中央区道修町三丁目1番2号 Tel:06-6203-3741

2006K A 3