



EV-Capture™ EV Purification Spin Column Kit

Cat. No. EVP01-010

Updated on November 4, 2025

www.cosmobiousa.com

【I】 Background and Measurement Principle

Extracellular vesicles (EVs) are lipid bilayer-enclosed particles released from cells, and they play an important role in intercellular communication. They are being actively studied. Ultracentrifugation is the most commonly used method for purifying EVs from biological samples or culture supernatants, but it requires expensive equipment and lengthy procedures. Therefore, various alternative methods have been developed, making it essential to select the most appropriate method depending on the application.

This product separates EVs from other components by taking advantage of the fact that the EV surface is negatively charged. It is a spin column type that can be used with a benchtop centrifuge, allowing for inexpensive and easy recovery of intact EVs. The recovered EVs can be used for particle confirmation, characterization, and functional analysis.

【II】 Kit Components

Storage temperature : Room temperature

Component	Quantity
EV-Capture™ EV Purification Spin Column	10
2mL capless tubes	10
Bottom caps	10
Sample Buffer (X10)	10 mL × 1
Elution Buffer	8 mL × 1



Materials required but not provided

- Compact Benchtop Centrifuge
- Rotator
- Tween20

Depending on the sample, recovery yield may be low. If it does not affect subsequent experiments, adding Tween20 to the elution buffer at a final concentration of 0.01% can improve recovery.

- Microtubes

Tubes for collecting the purified product. If necessary, please use low-binding tubes such as those with hydrophilic coatings.

- Dialysis Tubes or Ultrafiltration Columns

The purified product contains a high concentration of salt. If required, perform solvent exchange using dialysis or ultrafiltration.

【III】 Protocol

- ① Dilute Sample Buffer (X10) 10-fold with ultrapure water to prepare the required volume.
※ Note: 4 mL of Sample Buffer is used per sample for equilibration and washing. Calculate the total volume required, including dilution.
- ② Break off the bottom tab of the EV-Capture™ column and set it in a 2 mL capless tube
- ③ Centrifuge at 5000 rpm for ~15 sec to remove the storage solution. Discard the collected storage solution.
- ④ Remove the top cap and reset the column in a 2 mL capless tube
- ⑤ Add 300 µL of Elution Buffer, vortex for 10 sec to soak the resin.
- ⑥ Centrifuge at 5000 rpm for ~15 sec to remove the Elution Buffer. Discard the collected solution.
- ⑦ Add 500 µL of Sample Buffer, centrifuge at 5000 rpm for 15 sec, and discard the buffer. Repeat 3 times to equilibrate the resin. Dilute the sample with buffer before application.



【III】 Protocol(cont.)

- ⑧ Add sample to the column, close the cap.
 - * Use supernatant obtained by centrifugation (2000–10000 rpm) to remove larger particles.
 - * Filter samples with appropriate pore size membranes.
 - * If the pH of the sample exceeds 9, the recovery yield may decrease. Please neutralize or dilute the sample with buffer before application.
 - * Apply 300–700 μ L of sample per column.
 - * Serum samples should be diluted 2–6 fold with Sample Buffer; do not exceed 200 μ L net volume
- ⑨ Mix by hand up and down to disperse resin.
- ⑩ Rotate at room temperature for 10–15 min.
- ⑪ Remove bottom cap and reset in a 2 mL capless tube.
- ⑫ Centrifuge at 5000 rpm for ~15 sec to remove flow-through. Discard the flow-through.
- ⑬ Add 500 μ L Sample Buffer, vortex for 10 sec, centrifuge at 5000 rpm for 15 sec, discard buffer. Repeat twice.
- ⑭ Wash resin with 500 μ L Sample Buffer, centrifuge at 5000 rpm for 15 sec, discard. Repeat 3 times.
 - * If resin adheres to the upper lid or the column wall, wash it down so that the resin falls to the bottom of the column.
- ⑮ Discard the 2 mL cap-less tube and attach a microtube to the column for collecting the purified product.
- ⑯ Add 150 μ L of Elution Buffer (optionally add 0.01% Tween20 to improve yield).
- ⑰ Vortex for 10 sec.
- ⑱ Centrifuge at 5000 rpm for ~30 sec to recover purified EVs
- ⑲ Repeat twice and combine eluates as purified EV sample.
 - * Note: Resin fragments may contaminate eluates; use supernatant after centrifugation for nanoparticle tracking analysis.



【IV】 Additional Information

Example applications are available online. Please visit COSMO BIO's website (<https://www.cosmobio.co.jp>) and search for 'EV-Capture'.

13679



COSMO BIO Co., LTD.

【JAPAN】

TOYO EKIMAE BLDG. 2-20, TOYO 2-CHOME,
KOTO-KU, TOKYO 135-0016, JAPAN
Phone: +81-3-5632-9610
FAX: +81-3-5632-9619
URL: [https://www.cosmobio.co.jp/](http://www.cosmobio.co.jp/)



COSMO BIO USA

【Outside Japan】

2792 Loker Ave West, Suite 101
Carlsbad, CA 92010, USA
email: support@cosmobiousa.com
URL: www.cosmobiousa.com
Phone/FAX: (+1) 760-431-4600



一般研究用キット

EV-Capture™ EV Purification Spin Column Kit

エクソソーム精製スピンカラムキット

Cat. No. EVP01-010

2025年10月31日作成

www.cosmobio.co.jp

【I】背景と測定原理

細胞外小胞 (extracellular vesicle : EV) は細胞から放出される脂質二重膜を持つ粒子の総称で、細胞間の情報伝達に重要な役割を果たすとされ、盛んに研究されています。生体試料や培養上清から EV を精製する際には超遠心法が最もよく使われていますが、高額な設備と長時間の処理が必要となります。そのため、様々な代替法が開発されている反面、用途に応じて適切な方法を選択することが非常に重要になってきています。

本製品は EV 表面が負に帯電していることを利用して、EV を他の成分と分離します。小型卓上遠心機で使用可能なスピンカラムタイプで、安価で容易にインタクトな EV を回収できます。回収した EV は粒子の確認、特長把握や機能解析等に利用可能です。

【II】キット構成品

保存温度：常温

内 容	数量	取扱上の注意
EV-Capture™ EV Purification Spin Column	10 本	取扱う際には眼鏡・手袋などの保護具を着用の上、人体の接触を避けるよう十分に配慮してください。
2mL キャップレスチューブ	10 本	
下蓋	10 本	
サンプルバッファー (X10)	10 mL × 1 本	取扱う際には眼鏡・手袋などの保護具を着用の上、人体の接触を避けるよう十分に配慮してください。
溶出バッファー	8 mL × 1 本	



ご準備いただくもの（その他必要なもの）

- 小型卓上遠心分離機
- ローテーター
- Tween20

サンプルによっては回収率が低いことがあります。以降の実験に影響がない場合は溶出バッファーに終濃度 0.01% の Tween20 を添加することで回収率を高めることが可能です。

- マイクロチューブ

精製物を回収するチューブです。必要に応じて親水コートなどの低吸着チューブをご利用ください。

- 透析チューブまたは限外ろ過カラム

精製物には高濃度の塩が含まれています。必要に応じて透析または限外ろ過などで溶媒置換を行ってください。

【III】プロトコール

- ① サンプルバッファー (X10) を超純水で 10 倍希釈し、必要量のサンプルバッファーを調製する（用事調製）。
※サンプルバッファーは 1 サンプルあたり平衡化と洗浄処理に 4 mL 使用します。これにサンプル希釈に使用する量を合わせて必要量を計算してください。
- ② EV-Capture™ EV Purification Spin Column（以下カラム）の下部爪を折り、カラムに 2 mL キャップレスチューブをセットする。
- ③ 5000 rpm・15 秒程度遠心して保存液を除く。2 mL キャップレスチューブに回収した保存液は破棄する。
- ④ カラムの上蓋を外し、カラムに 2 mL キャップレスチューブをセットする。
- ⑤ カラムに溶出バッファーを 300 μ L 加え、ボルテックスミキサーなどで 10 秒間攪拌して溶出バッファーを樹脂になじませる。
- ⑥ 5000 rpm・15 秒程度遠心して溶出バッファーを除く。2 mL キャップレスチューブに回収した溶出バッファーは破棄する。

【III】プロトコール つづき

- ⑦ カラムに 2 mL キャップレスチューブをセットし、サンプルバッファーを 500 μ L 加える。
- ⑧ 5000 rpm • 15 秒程度遠心してサンプルバッファーを除く。2 mL キャップレスチューブに回収したサンプルバッファーは破棄する。
- ⑨ ⑦. ~ ⑧. を合計 3 回行って樹脂を平衡化する。
- ⑩ 下蓋を付けてからサンプルを添加し、上蓋を閉める。
※サンプルは目的とする粒子サイズに応じた回転数（通常 2000 ~ 10000 rpm 程度）で遠心分離した上清を使用してください。
※サンプル遠心上清は目的とする粒子サイズに応じたフィルターを通してから使用ください。
※サンプルの pH が 9 を超えると回収率が低下する可能性があります。中和するかサンプルバッファーで希釀してからアプライしてください。
※サンプルアプライ量は 300 μ L ~ 700 μ L になるよう調整してください。
※血清などのタンパク質濃度が高いサンプルはサンプルバッファーで 2 ~ 6 倍に希釀してからアプライしてください。
※血清サンプルの場合は正味アプライ量が 200 μ L を超えると回収率が低下することを確認しています。
- ⑪ 手でカラムを持って上下に混和し、樹脂を均一に分散させる。
- ⑫ 室温で 10 ~ 15 分ローテートする。
- ⑬ 下蓋を破棄し、カラムに 2 mL キャップレスチューブをセットする。
- ⑭ 5000 rpm • 15 秒程度遠心してフロースルーパーツを除く。2 mL キャップレスチューブに回収したフロースルーパーツは破棄する。
- ⑮ 上蓋を外し、カラムに 2 mL キャップレスチューブをセットしてサンプルバッファーを 500 μ L 加える。
- ⑯ 上蓋を閉め、ボルテックスミキサーなどで 10 秒間攪拌する。
- ⑰ 5000 rpm • 15 秒程度遠心してサンプルバッファーを除く。2 mL キャップレスチューブに回収したサンプルバッファーは破棄する。
- ⑲ ⑮. ~ ⑰. を合計 2 回行う。



【III】プロトコール つづき

- ⑯ 上蓋を外し、カラムに 2 mL キャップレスチューブをセットしてサンプルバッファーを 500 μL 加える。
- ⑰ 5000 rpm・15 秒程度遠心してサンプルバッファーを除く。2 mL キャップレスチューブに回収したサンプルバッファーは破棄する。
- ⑱ 19.～20. を合計 3 回行って樹脂を洗浄する。
※上蓋やカラム壁に樹脂が付着した場合は樹脂をカラム底に落とすように洗浄してください。
- ⑲ 2 mL キャップレスチューブを破棄し、カラムに精製物回収用のマイクロチューブをセットする。
- ⑳ 溶出バッファーを 150 μL 加える。
※溶出バッファーに終濃度 0.01% の Tween20 を加えることで回収率が向上する場合があります。
- ㉑ ボルテックスミキサーなどで 10 秒間攪拌して溶出バッファーを樹脂になじませる。
- ㉒ 5000 rpm・30 秒程度遠心して精製物を回収する。
- ㉓ 23.～25. を合計 2 回行って回収したものを精製物とする。
※精製物に樹脂片が混入することがあります。ナノ粒子トラッキング解析などに使用する場合には精製物の遠心上清をご使用ください。

実施例は web で公開中です。

弊社ホームページ (<https://www.cosmobioc.jp>) 内の検索、または検索サイトより、「EV-Capture」と入力し、検索ください。

