



# Osteoclasts V-1, Mouse

[ Catalog No. OSC14C ]

July 1, 2024

## I. Product Overview

Bone metabolism is composed of balanced osteogenesis and bone resorption. Research studies have shown that bone marrow cells can be differentiated into osteoclasts using M-CSF (Macrophage Colony Stimulating Factor) and RANKL (Receptor Activator of NF kappa B Ligand).

This product is useful for evaluating osteoclast formation and activation.

## II. Precautions Before Use

Please make sure to review this manual before using the product.

Product should be used under [aseptic operation]. The biosafety level is [Level 1].

Please use the dedicated medium sold separately for culturing this product.

## III. Product Warranty

**We guarantee against growth failure after the start of culture only if cells have been properly stored in liquid nitrogen, and cultured according to the manual using the dedicated medium and reagents.**

**The warranty period is [within 6 months of receiving the product].**

**Please note that the warranty does not apply if there have been changes to the medium or the method of use, if re-frozen cells have been used.**

## IV. Components

Product Name	Size	Quantity	Storage Conditions	Expiration date
Osteoclast precursor, Mouse, cryopreserved	2.0x10 <sup>6</sup> cells/vial	1 vial	Liquid Nitrogen vapor phase	6 months

\*Shipping: dry ice

## V. Cell origin

Derived from the bone marrow of adult ICR mouse

## VI. Dedicated Media (Serum Containing Media) (sold separately)

Product Name	Catalog No.	Size	Quantity	Storage Conditions	Expiration date
Osteoclast Wash Medium	OSCMW	100 mL	1	-20°C Freezer	- Written on the bottle
Mouse Osteoclast Culture Medium (w/ RANKL and M-CSF)	OSCM	50 mL	1	-20°C Freezer	- Written on the bottle

Culture Medium components:  $\alpha$ -MEM, FBS, antibiotics, etc.

\*If the test period is long, please aliquot the medium after thawing and store it frozen. Re-freezing after thawing is only allowed once. Avoid further freezing and thawing as it may cause a deterioration in quality.

Product Name	Catalog No.	Size	Storage	Expiration date
M-CSF*1	AK39	20 µg	-70°C (frozen)	6 months

\*1 M-CSF is identical to the substance included in rat osteoclast culture medium.

## VII. Materials required but not provided

- ✧ Osteoclast Wash Medium (Cat No. OSCMW)
- ✧ Osteoclast Culture Medium (Cat No. OSCMM)
- ✧ Variable volume pipettes
- ✧ Culture vessels
- ✧ 15 ml centrifuge tube

## VIII. Protocol

- A) Cultured with the 96-well culture plate
- 1) Carefully remove the cryovial from liquid nitrogen and thaw cells in a water bath at 37°C with gently shaking.
  - 2) Transfer thawed cells into a 15 ml centrifuge tube containing 10 ml of Osteoclast Wash Medium (Cat No. OSCMW) and Transfer 1mL of culture medium in the same conical tube back to the cryovial and pour the contents back to 15mL conical tube.
  - 3) Centrifuge for 5 minutes at 4°C at 200 x g for 5 minutes.
  - 4) Remove the supernatant, and re-suspend the cell pellet in 2.5 to 5.0 ml of Mouse Osteoclast Culture Medium (Cat No. OSCMM).
  - 5) Dispense 100 µL of the cell suspension to each well of 96-well culture plate, and incubate the plate at 37°C under 5% CO<sub>2</sub> and 100% humidity.
  - 6) Three days later, Replace the medium with fresh culture medium.
  - 7) Change the medium every other day.
    - ※ Osteoclasts will begin to fuse and form osteoclasts after 4 or 5 days of incubation

## IX. Technical information

1. For experiments on osteoclastogenesis regulation factors, add the regulatory factors to the culture medium and culture in the wells for 7 days. Afterward, perform tartrate-resistant acid phosphatase (TRAP) staining to measure the number of osteoclasts. The TRAP staining kit (Cat No. AK04F), available separately, is a convenient tool for staining tartrate-resistant acid phosphatase, a marker enzyme for osteoclasts.
2. Pit Formation Assay Method (Staining Method)  
After culturing osteoclast precursors on dentin slices for 2 to 4 weeks, collect the slices and ultrasonicate them in 5 ml of 1 M ammonia solution to destroy the cells. After treatment, remove the slices from the ammonia solution, directly stain them with Mayer's hematoxylin solution for 1 minute, rinse with water, dry, and then measure the total area of resorption pits formed by osteoclasts (Figure 2).
3. Pit Formation Assay Method (SEM Method)  
Perform a series of operations on dentin slices similar to the Pit Formation Assay Method (Staining Method), and observe the surface of the dried slices using a scanning electron microscope (SEM) to measure the area of resorption pits. For clearer images of resorption pits, SEM observation is recommended (Figure 3).

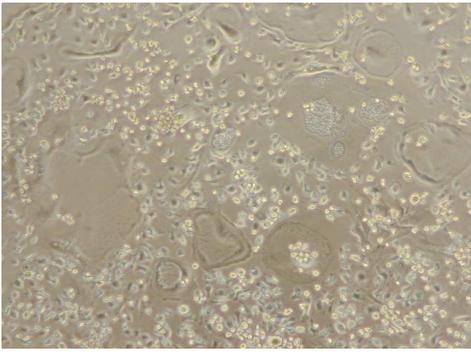


Fig.1 Osteoclast induced of differentiation with M-CSF/RANKL

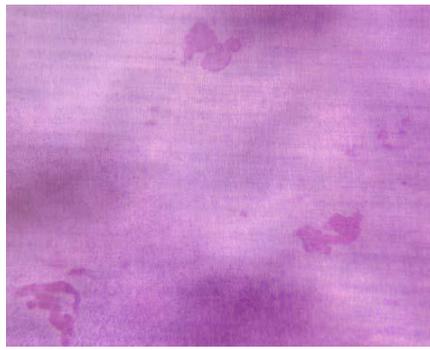


Fig. 2 Pit on the slice of ivory. (HE staining)

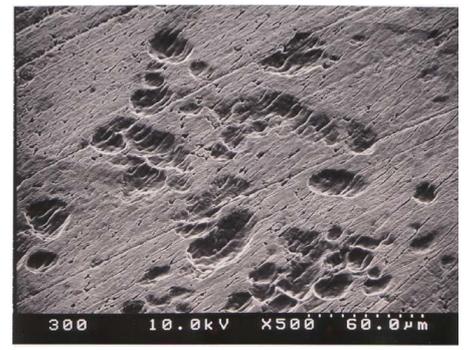


Fig. 3 Pit on the slice of ivory. (SEM picture)

## X. References

- 1) Takeshita et al.(2000) Identification and Characterization of the New Osteoclast Progenitor with Macrophage Phenotypes Being Able to Differentiate into Mature Osteoclasts. *J. Bone Miner. Res.* 15, 1477-1488.
- 2) Scheven et al. (1998) A sequential culture approach to study osteoclast differentiation from nonadherent porcine bone marrow cells. *In Vitro Cell Dev Biol Anim* 34, 568–577.
- 3) Martha et al. (1995) Enhanced Expression of  $\alpha$ V Integrin Subunit and Osteopontin during Differentiation of HL-60 Cells along the Monocytic Pathway. *Exp. Cell Res.* 216, 335-341.
- 4) Itonaga et al.(1999) 1,25-Dihydroxyvitamin D3 and Prostaglandin E2 Act Directly on Circulating Human Osteoclast Precursors. *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 242, 703-709.



凍結初代細胞製品

# マウス破骨細胞 V-1

## 【Mouse Osteoclast, 品番：OSC14C】

2024年7月1日改訂

本製品は研究目的にのみご使用になれます。

### I. 製品概要

現在、わが国では高齢化社会の到来に伴い骨粗鬆症等の骨代謝異常疾患が年々増加の一途をたどっています。骨量は、骨芽細胞による骨形成と、破骨細胞による骨吸収とのバランスによってコントロールされています。

近年、骨髄細胞からM-CSF(Macrophage Colony Stimulating Factor)とRANKL(Receptor Activator of NF kappa B Ligand)を用いて破骨細胞へ誘導する系が確立されました。

本製品は、マウス骨髄由来の破骨前駆細胞です。破骨細胞の形成実験や骨吸収機能等の研究にご利用ください。

### II. 使用前注意事項

本マニュアルを使用前に必ずご確認ください。

本製品はすべて【無菌操作】で実施して下さい。バイオセーフティーレベルは【レベル1】です。

本製品の培養には別売の専用メディウムをご使用下さい。

### III. 製品の保証について

細胞を液体窒素にて正しく保存し、専用メディウム及び試薬を用いてマニュアル通りに培養された場合のみ、培養開始後の増殖不良に関して保証致します。

保証期限は【製品お受け取りから6ヶ月以内】です。

メディウムや使用方法に変更を加えられた場合や、再凍結した細胞を使用された場合は、保証の対象になりませんのでご注意ください。

### IV. 製品構成

構成	容量	本数	保存方法	使用期限
マウス破骨前駆細胞 (凍結細胞)	2×10 <sup>6</sup> cells/vial	1本	液体窒素保存	6ヶ月

※受け取り後、直ちにご使用にならない場合は凍結細胞を液体窒素にて保存してください。

### V. 細胞の由来

マウス骨髄由来 (ICR adult)

### VI. 専用メディウム & 関連サプリメント (別売)

品名	品番	容量	保存方法	使用期限
破骨細胞 洗浄用メディウム	OSCMW	100 mL	-20℃保存 (解凍後は4℃保存)	ラベル記載(-20℃保存) 解凍後3か月(4℃保存)
マウス破骨細胞 培養用メディウム (RANKL, MCSF 含有)	OSCM	50 mL	-20℃保存 (解凍後は4℃保存)	ラベル記載(-20℃保存) 解凍後は速やかに使い 切ってください

培地の主成分：α-MEM、血清、抗生剤、その他

※試験期間が長い場合には、メディウム解凍後に小分けして、冷凍保存してください。解凍後の再凍結は1回のみ可能です。それ以上の凍結・融解は品質劣化の原因になりますので避けてください。

品名	品番	容量	保存方法	使用期限
M-CSF ※1	AK39	20 $\mu$ g	-70 $^{\circ}$ C保存	6か月

※1 M-CSF は、マウス破骨細胞培養用メディウムに含まれる物と同一です。

## VII. 操作方法

※本製品は【継代不可】です。

### 細胞解凍・播種

※下記は、96well プレートで培養する場合のプロトコールになります。

※凍結細胞 1 バイアルにつき、96well プレートで最大 48well 分に播種することができます。

#### 【準備するもの】

- ・破骨細胞洗浄用メディウム
- ・マウス破骨細胞培養用メディウム
- ・滅菌済ピペット、遠心チューブなどの培養器具

1. 培養開始する前に予め洗浄用メディウムと培養用メディウムは 4 $^{\circ}$ C(冷蔵庫等)で解凍してください。
2. 凍結細胞のバイアルを、37 $^{\circ}$ C温水にて 2 分間加温して解凍してください。
3. 解凍した破骨前駆細胞液は、破骨細胞洗浄用メディウム・10mL を含む 15mL 遠心管へ添加し混合した後、4 $^{\circ}$ C、200xg で 5 分間遠心してください。
4. 上清を除去し、破骨細胞洗浄用メディウム・10mL で再懸濁後、4 $^{\circ}$ C、200xg で 5 分間遠心してください。
5. 上清を除去し、マウス破骨細胞培養用メディウム (M-CSF, RANKL 含有) を 2.5mL~5mL 加え、細胞浮遊液を調製してください。
6. 96 ウェルプレートの場合、1 ウェルあたり 100 $\mu$ L ずつ播種してください  
※短期間で破骨細胞を形成したい場合は、細胞密度を高くして培養してください。
7. 5%CO<sub>2</sub> 存在下の 37 $^{\circ}$ C インキュベーターで培養し、播種してから 3 日目に 1 ウェルあたり培養用メディウム 100 $\mu$ L ずつ交換してください。  
※播種から細胞の接着まで時間がかかるため、播種後 2~3 日は動かさず静置してください  
※培養用メディウムは冷蔵と加温の繰り返しにより劣化しますので、培地交換時には必要量だけ取り分けて、室温に温めてご使用ください。
8. それ以降は毎日、1 ウェルあたり培養用メディウム 100 $\mu$ L ずつ交換してください。播種してから 4 日目頃から数個の細胞が融合した破骨細胞が観察されます

## VIII. 技術情報

① 破骨細胞形成制御因子の実験には、培養液に制御因子を添加し、通常 Well 中で 7 日間培養後、酒石酸抵抗性酸性フォスファターゼ染色 (TRAP 染色) を行い破骨細胞の細胞数を計測してください。別売りの TRAP 染色キットは、破骨細胞のマーカー酵素である酒石酸抵抗性酸性フォスファターゼを簡便に染色できるキットですのでどうぞご利用ください。

② Pit Formation Assay 法 (染色法)

破骨前駆細胞を象牙切片上で 2~4 週間培養後、切片を回収し、5ml の 1M アンモニア水中で超音波処理し細胞を破壊してください。処理した切片はアンモニア水から取り出し、直接、マイヤーのヘマトキシリン液で 1 分間染色し、水洗、乾燥させた後、破骨細胞によって形成された吸収窩の総面積を測定してください (図 2 参照)。

③ Pit Formation Assay 法 (SEM 法)

象牙切片を Pit Formation Assay 法 (染色法) と同様の一連の操作を行い、乾燥した切片の表面を走査型電子顕微鏡 (SEM) で観察し吸収窩の面積を計測してください。鮮明な吸収窩 (Pit) 画像を必要とする場合は SEM 観察をお勧めします (図 3 参照)。

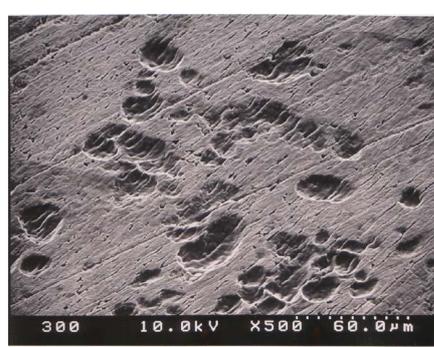
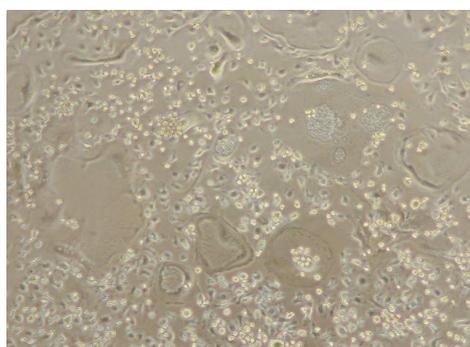


図1 RANKL/M-CSF で分化誘導した破骨細胞 図2 象牙切片上の吸収窩 (Pit) HE染色 図3 象牙切片上の吸収窩 (Pit) SEM写真

## IX. 参考文献

- (1) Takeshita *et al.*(2000) Identification and Characterization of the New Osteoclast Progenitor with Macrophage Phenotypes Being Able to Differentiate into Mature Osteoclasts. *J. Bone Miner. Res.* 15, 1477-1488.
- (2) Scheven *et al.* (1998) A sequential culture approach to study osteoclast differentiation from nonadherent porcine bone marrow cells. *In Vitro Cell Dev Biol Anim* 34, 568-577.
- (3) Martha *et al.* (1995) Enhanced Expression of  $\alpha$ v Integrin Subunit and Osteopontin during Differentiation of HL-60 Cells along the Monocytic Pathway. *Exp. Cell Res.* 216, 335-341.
- (4) Itonaga *et al.*(1999) 1,25-Dihydroxyvitamin D<sub>3</sub> and Prostaglandin E<sub>2</sub> Act Directly on Circulating Human Osteoclast Precursors. *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 242, 703-709.