

(90 × 210mm Size)

<For Research Use Only>

Code No. 294-67001 (for 60 tests)



(For enzyme activity staining of tartrate-resistant acid phosphatase and alkaline phosphatase)

TRAP/ALP Stain Kit for Pathology Research

[Introduction]

Normal bone metabolism is based on the balance between bone formation by osteoblasts and bone resorption by osteoclasts. When the balance is disturbed and bone resorption by osteoclasts is abnormally increased, bone mass is reduced leading to osteoporosis.

Therefore, various researches have been carried out to understand the mechanism of osteoclast and osteoblast metabolism, and to utilize this knowledge for the treatment of the diseases and for the development of effective drugs.

Today, alkaline phosphatase (ALP) and tartrate-resistant acid phosphatase (TRAP) are known as marker enzymes for osteoblasts and osteoclasts, respectively, and these enzymes are used as one of the markers showing the presence of osteoblasts and osteoclasts in tissue sections or cultured cells.

This kit enables you to examine the state of differentiation of bone cells and the cell distribution in bone tissues by observation of the stained images of osteoblasts and osteoclasts in the tissues and cultured cells using ALP/TRAP enzyme activities in the tissue sections and cultured cells.

[Features]

- (1) Just mix two solutions for the preparation of the colorimetric substrate solution required for staining of TRAP activity (three solutions in case of the evaluation of TRAP).
- (2) Simple steps for staining of ALP activity by using ALP substrate soln. (premixed).
- (3) Double staining can be performed, reddish-purple for active region of acid phosphatase and bluish brown for alkaline phosphatase.
- (4) Usable in cultured cells and bone tissue sections (GMA resin embedded section).

[Kit Contents]

Reagent *	Pkg. Size	Stain number	
		bone tissue sections	cell culture in 24- or 96- well multiplate
(1) Sodium tartrate soln. (× 10)	1 × 3 mL		
(2) TRAP substrate soln. A **	1 × 30 mL	60 pieces (0.5mL/slide)	24-well: 5 plates (120 wells) 96-well: 6 plates (576 wells)
(3) TRAP substrate Soln. B	1 × 0.3 mL		
(4) Nuclear stain soln. ***	1 × 10 mL	20 pieces (0.5mL/slide)	24-well: 40 wells 96-well: 192 wells
(5) ALP substrate soln. (premixed)	1 × 30 mL	60 pieces (0.5mL/slide)	24-well: 5 plates (120 wells) 96-well: 6 plates (576 wells)

(Note)

* : Please thaw each reagent at room temperature (RT). Do not leave thawed reagents at RT for a long time.

** : Repeated freeze-thaw cycles of Reagent (2) cause some precipitation in TRAP substrate soln. A. In that case, use the solution after filtration through approx. 0.2 μm filter.

—1/12—

*** : Since the amount of the Reagent (4) is corresponded to one-third of amount of other stain solutions, please use this solution only when it is necessary.

[Storage]

[Before opening the kit] Store at -20°C.

[After opening the kit]

1. Staining of ALP and TRAP enzyme activities in bone tissue section

[Reagents and apparatuses to be prepared]

- DDW (distilled deionized water)
- 0.1M AMPD-HCl buffer, pH 9.4 (when ALP stain is performed after TRAP stain on a section)
AMPD: 2-Amino-2-methyl-1,3-propanediol
(Wako Cat. No. 015-06411 (100 g))
- Optical microscope furnished with a camera
- Moist chamber
- Micropipette
- Microtubes
- Coplin-staining jars (for washing slides)
- Xylene (Wako Cat. No. 244-00086 (500 mL))
- Mounting reagent:
Softmount® (Wako Cat. No. 199-11311 (250 mL)) or Malinol
- Coverslips
- Cover glasses

Staining example of GMA embedded thin section sample of non-decalcified bone

[Precautions before operation]

- In the case that double staining of TRAP stain and ALP stain is planned, first perform the TRAP stain, followed by microscopic observation and ALP stain.
- As TRAP stain and ALP stain images are possibly difficult to be observed due to nuclear stain, microscopic observation prior to nuclear stain is recommended.

[Procedure]

[Preparation of sample]

- (1) GMA embedded thin section samples of non-decalcified bone (2 μm thick) applied to silan coated slides
- (2) Wash samples with water.

[Preparation of TRAP stain soln.]

- (3) Prepare TRAP stain soln in the following ratio just before use.
(Do not store the solution after preparation.)

<TRAP stain soln.>

Sodium tartrate soln. (× 10)	1 mL
TRAP substrate soln. A	9 mL
TRAP substrate soln. B	0.1 mL

[TRAP stain]

- (4) Apply 0.5mL of TRAP stain soln. on each section in a moist chamber at room temperature and allow to stand for 30 minutes at RT.
 - Colorimetric time varies according to the amount and activity of TRAP in the samples. Stop the reaction in the appropriate state while observation is carried out microscopically. Note that long reaction time may cause precipitation of the reactant and nonspecific reactions to various cells besides osteoclasts.

—2/12—

共進社印刷

改訂(英文新規) : 10.02.23

電算室(内校済)

- (5) Add a sufficient amount of distilled water to soak the sections in 3 Coplin-staining jars and wash the sections in these jars for 1 min. each.
- (6) Add a sufficient amount of 0.1M AMPD-HCl buffer (pH 9.4) to soak the sections in each Coplin-staining jar, soak the sections and allow to stand for 10 minutes.
- (7) Remove excess moisture on the slides.

[ALP stain]

- (8) Apply 0.5mL of *ALP substrate soln. (premixed)* on each section and allow to stand for 30 minutes in a moist chamber at room temperature.

* Colorimetric time varies according to the amount and activity of alkaline phosphatase in the samples.

Stop the reaction in the appropriate state while observation is carried out microscopically.

- (9) Add a sufficient amount of distilled water to soak the sections in 3 Coplin-staining jars and wash the sections in these jars for 1 min. each.

[Nuclear stain]

- (10) Add a sufficient amount of distilled water to soak the sections in a Coplin-staining jar and apply 0.5 mL of *Nuclear stain soln.* on the sections.

After 4~5 seconds, immediately wash one section by moving them up and down in distilled water.

(When more than one section is stained, it is recommended to repeat the staining and washing steps one by one as immediate washing after the application of *Nuclear stain solution* is necessary for the procedures for nuclear stain.)

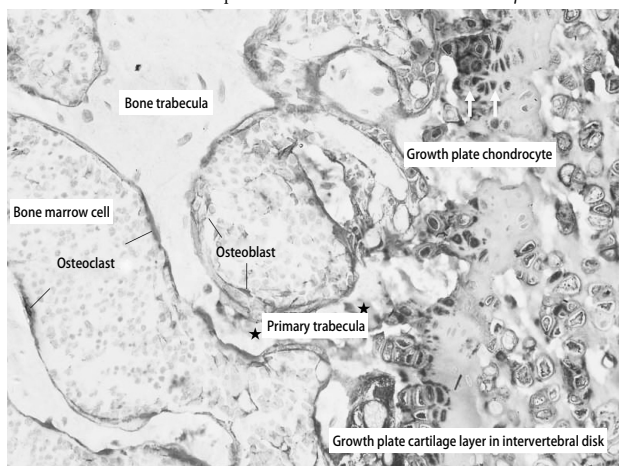
- (11) Add a sufficient amount of distilled water to soak the sections in each Coplin-staining jar and wash the sections.

[Observation]

- (12) Dry the sections on a heater plate at 37°C.
- (13) Add a sufficient amount of xylene to soak the sections in each Coplin-staining jar and soak the sections.
- (14) Mount the sections using mounting agents such as Softmount and Malinol and perform observation.

Stained images and staining method are provided by Dr. Hajime Kawahara.

Non-decalcified mouse spinal bone GMA resin embedded 2μm-section



2. Staining of ALP and TRAP enzyme activities in cultured cell

[Reagents and apparatuses to be prepared]

- DDW (distilled deionized water)
- Wash buffer (Dulbecco's Phosphate buffered saline: D-PBS (-) (Wako Cat. No. 045-29795 (500 mL))
- Fixative*: Dilute 37% Formaldehyde soln. to 1/10 with cold PBS at 2~10°C and place on ice. (*: Prepare the fixative just before use.) Formaldehyde soln. (Wako Cat. No. 061-00416 (500 mL))
- Permeate [Ethanol / Acetone (50 : 50 v/v)] Ethanol (99.5) (Wako Cat. No. 057-00456 (500 mL)), Acetone (Wako Cat. No. 016-00346 (500 mL))
- 37°C Incubator
- Optical microscope furnished with a camera
- Micropipette
- Microtubes

[Staining example of cells cultured in 24-well plate]

[Precautions before operation]

- In the case that double staining of TRAP stain and ALP stain is planned, first perform the TRAP stain, followed by microscopic observation and ALP stain.
- As TRAP stain and ALP stain images are possibly difficult to be observed due to nuclear stain, microscopic observation prior to nuclear stain is recommended.
- The methods for cell fixation and permeation are not limited to these procedures. If done properly, other fixation and permeation techniques suitable for the samples used can be employed.

[Procedure]

Culture cells in a 24-well plate.

[Fixation of cell]

- (1) Immediately after removal of the culture media, add 3 mL of PBS and rinse the cells gently.
- (2) Remove the PBS added, slowly add 500 μL of pre-cold fixative so as not to remove the cells and allow to stand on ice for 10 minutes. (Carry out the following steps at room temperature.)
- (3) Dilute the fixative by adding 2 mL of PBS to the wells containing the fixative.
- (4) Remove the solution in the wells and add 2 mL of PBS. Repeat this step 2 additional times.

[Permeation]

- (5) Remove PBS, add 500 μL of Ethanol/Acetone (50 : 50 v/v) and incubate for 1 minute at -30 ~ -20°C.
- (6) Gently remove the solution in the wells and add 2 mL of PBS. Repeat this step 2 additional times.

[Preparation of TRAP stain soln.]

Just before use, mix each reagent in the following ratio according to the number of samples. (Do not store the solution after preparation.)

<TRAP stain soln.>

Sodium tartrate soln. (× 10)	100 μ L
TRAP substrate soln. A	900 μ L
TRAP substrate soln. B	10 μ L
24-well multiplate:	250 μL/well
96-well multiplate:	50 μL/well
Slide:	500 μL/piece

[TRAP stain]

- (7) Add 250 μ L of prepared *TRAP stain soln.* in each well, cover the plate to prevent them from drying and allow them to react at 37°C in an incubator for 15-45 minutes.
 - Colorimetric time varies according to the amount and activity of tartrate-resistant acid phosphatase in the samples. Stop the reaction in the appropriate state while observation is carried out microscopically.Note that long reaction time may cause precipitation of the reactant and nonspecific reactions to various cells besides osteoclasts.
- (8) Dilute the reaction solution by adding 2 mL of DDW in the wells.
- (9) Remove the solution in the wells and add 2 mL of DDW. Repeat this step 2 additional times.
- (10) When necessary, remove excess moisture in the wells and perform ALP stain or nuclear stain.

[ALP stain]

- (11) Add 250 μ L of *ALP substrate soln. (premixed)* in each well, cover the plate to prevent them from drying and allow them to react at 37°C in an incubator for 15-45 minutes.
 - Colorimetric time varies according to the amount and activity of alkaline phosphatase in the samples. Stop the reaction in the appropriate state while observation is carried out microscopically.
- (12) Dilute the reaction solution by adding 2 mL of DDW in the wells.
- (13) Remove the solution in the wells and add again 2 mL of DDW. Repeat this step 3 additional times.
- (14) When necessary, remove excess moisture in the wells and perform nuclear stain.

[Nuclear stain]

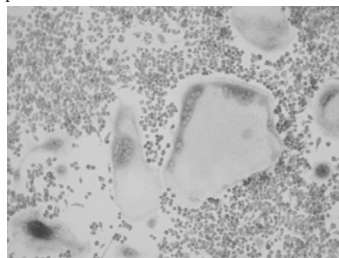
- (15) Add 250 μ L of *Nuclear stain soln.* in the wells and stain for 5-15 minutes at room temperature. (The time for staining is provided only as a guide. Employ the time suitable for the sample used.)
- (16) Add 2 mL of DDW to dilute *Nuclear stain soln.* in the wells.
- (17) Remove the solution in the wells and add again 2 mL of DDW. Repeat this step 2 additional times.
 - Repeat this step until the DDW added to the wells becomes clear.

[Observation]

- (18) If the samples get dry, drop some DDW to them and perform observation.

[Example of staining results]

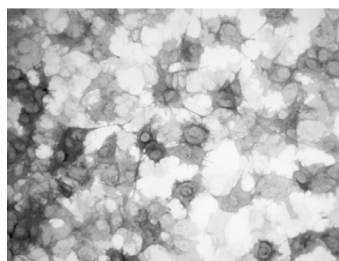
Figure 1. Enzyme activity staining of tartrate-resistant acid phosphatase (TRAP) in RAW264 cells



RAW264 cells (cell line derived from Mouse leukemic monocyte, differentiate into osteoclast-like cells) were cultured in the presence of sRANKL. On day 6 of culture, the cells were fixed in neutral formalin and treated with Ethanol/Acetone (50 : 50 v/v) for permeation, and then TRAP stain was performed.

TRAP-positive, multinuclear osteoclast-like cells were observed.

Figure 2. Enzyme activity staining of alkaline phosphatase (ALP) in MC3T3-E1 cells



MC3T3-E1 cells (cell line derived from Mouse calvaria, differentiate into osteoblasts) were cultured in the presence of BMP-2. On day 7 of culture, the cells were treated with Ethanol/Acetone (50 : 50 v/v) for permeation and then ALP stain was performed.

[Expiration Date]

24 months after the manufacturing (Indicated on each label as “使用期限”)

Wako Pure Chemical Industries, Ltd.

1-2, Doshomachi 3-Chome, Chuo-Ku, Osaka 540-8605, Japan
Telephone : + 81-6-6203-3741
Facsimile : + 81-6-6201-5964
<http://www.wako-chem.co.jp>

Wako Chemicals USA, Inc.

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

Wako Chemicals GmbH

Fuggerstrasse 12
D-41468 Neuss
Germany
Telephone : + 49-2131-311-0
Facsimile : + 49-2131-311100
<http://www.wako-chemicals.de>

研究用試薬

コード No. 294-67001 (60 回用)

病理研究用

**(酒石酸耐性酸性ホスファターゼ及び
アルカリホスファターゼの酵素活性染色用)
TRAP/ALP 染色キット**

【はじめに】

正常な骨代謝は骨芽細胞による骨形成と、破骨細胞による骨吸収のバランスの上に成り立っていますが、このバランスが崩れ、破骨細胞の骨吸収が異常に亢進すると骨量が低下し、骨粗鬆症につながります。そのため、破骨細胞と骨芽細胞の代謝メカニズムを理解し、これらの疾患の治療や有効な薬剤の開発に役立てるため、様々な研究が行われております。

現在、骨芽細胞のマーカー酵素としてはアルカリホスファターゼ(ALP)が、破骨細胞のマーカー酵素としては酒石酸耐性酸性ホスファターゼ(TRAP)が知られており、組織切片あるいは培養細胞における、骨芽細胞、破骨細胞の存在を示す一つの指標として用いられております。

本キットは、骨組織切片及び培養骨細胞の ALP・TRAP 酵素活性を利用し、組織ならびに培養細胞中の骨芽細胞や破骨細胞の染色像を観察する事により、細胞の分化状態や、骨組織における分布を調べる事が可能です。

【特 長】

- 1) 使用時に2つの溶液を混合するだけで、酸性ホスファターゼの酵素活性染色に必要な発色基質液が調製できます。(酒石酸耐性評価を行う場合は3液を混合)
- 2) アルカリホスファターゼの酵素活性染色はプレミックス基質液を使用し、簡単に行うことができます。
- 3) 酸性ホスファターゼの活性部位を赤紫色に、アルカリホスファターゼの活性部位を青味がかかった茶色に2重染色することができます。
- 4) 培養細胞、骨組織切片(GMA樹脂包埋切片)について使用することができます。

【キット内容】

(1)	酒石酸溶液 (× 10)	3mL	1本
(2)	酸性ホスファターゼ基質液 A	30mL	1本
(3)	酸性ホスファターゼ基質液 B	0.3mL	1本
(4)	核染色試薬	10mL	1本
(5)	アルカリホスファターゼ プレミックス基質液	30mL	1本

- (備考) 1. 本品は培養細胞では24ウェルマルチプレート5回用、96ウェルマルチプレート6回用、骨組織スライド(1スライドあたり500 μ L使用として)で60枚用に相当します。
2. 開封前後の取り扱い注意
開封前は-20℃保存、開封後は下記の取り扱いをしてください。
①酒石酸溶液(×10)、酸性ホスファターゼ基質液A、酸性ホスファターゼ基質液Bは開封後も必ず-20℃で保存してください。
酸性ホスファターゼ基質液Aは凍結融解を繰り返すうちに、若干の沈殿を生じる場合がありますが、そのような場合は約0.2 μ mのフィルターで、ろ過して使用してください。
②核染色試薬とアルカリホスファターゼ プレミックス基質液は解凍後、軽く攪拌し、2~10℃で保存してください。

1. [骨組織切片の ALP 及び TRAP 酵素活性の染色]

[操作上キット以外に必要な試薬、機材]

- ・蒸留水
- ・洗浄バッファー(Dulbecco's Phosphate buffered saline ; D-PBS(-) (045-29795))
- ・固定液(37%ホルムアルデヒド溶液を、PBSで1/10に希釈した溶液)ホルムアルデヒド(061-00416)
- ・透過液[エタノール/アセトン(50:50 v/v)]
エタノール(057-00456), アセトン(016-00346)
- ・0.1M AMPD-HCl buffer, pH9.4(切片でTRAP染色の後、ALP染色を行う場合)
AMPD:2-アミノ-2-メチル-1,3-プロパンジオール(015-06411)
- ・37℃インキュベーター
- ・光学顕微鏡
- ・湿潤箱などの容器
- ・マイクロピペット
- ・マイクロチューブ

『GMA包埋薄切切片など』で染色を行う場合

- ・コプリンジャー(スライド洗浄)
- ・キシレン(244-00086)
- ・封入剤 ソフトマウント(199-11311), マリノール
- ・カバースリップ
- ・カバーガラス

非脱灰骨 GMA 包埋薄切標本を用いた染色の一例

【標本の準備】

非脱灰骨 GMA 包埋薄切標本(2 μ m厚)シランコーティングスライド貼付

【操作前の注意点】

- *TRAP染色とALP染色の2重染色を行う場合は、最初にTRAP染色を行い、顕微鏡で観察した後、ALP染色を行ってください。
- *場合によっては核染色によりTRAP染色像、ALP染色像が見にくくなる場合がありますので、核染色の前に一度、顕微鏡で観察することをお薦めします。

【操作】

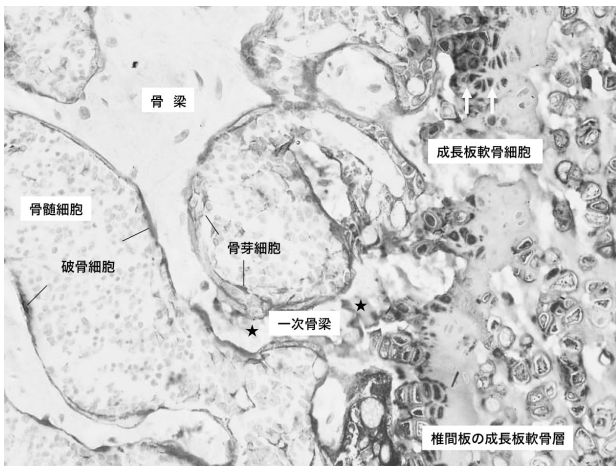
- (1) 標本を水洗します。
- (2) TRAP染色液を調製します。
*使用時ごとに下記の割合で調製し、調製後の溶液は保存しないで下さい。

酒石酸溶液(×10)	1mL
酸性ホスファターゼ基質液 A	9mL
酸性ホスファターゼ基質液 B	0.1mL
- (3) 室温の湿箱で染色液を各切片に0.5mLずつ上乗せし、30分間室温で静置します。
*発色時間はサンプル中に含まれる酒石酸耐性酸性ホスファターゼの量や活性により変化します。顕微鏡で観察しながら適度な状態で、反応を停止してください。ただし、あまり長時間反応させると反応物の沈殿や、破骨細胞以外の細胞に対する非特異的反応が起こる可能性がありますので、ご注意ください。
- (4) コプリンジャー3つに切片が十分に浸る量の蒸留水を用意し、各1分間ずつ洗浄します。
- (5) コプリンジャーに切片が十分に浸る量の、0.1M AMPD-HCl buffer(pH9.4)を用意し、10分間静置します。
- (6) スライドの余分な水分を除去します。

- (7) アルカリホスファターゼプレミックス基質液 0.5mL を各切片に上乘せし、室温の湿箱で 30 分間静置します。
*発色時間はサンプル中に含まれるアルカリホスファターゼの量や活性により変化します。
顕微鏡で観察しながら適度な状態で、反応を停止してください。
- (8) コプリンジャー 3 つに切片が十分に浸る量の蒸留水を用意し、各 1 分間ずつ洗浄します。
- (9) コプリンジャーに切片が十分に浸る量の蒸留水を用意し、核染色試薬 0.5mL を切片に上乘せします。4-5 秒したら、すぐに蒸留水中にて切片を上下させ、水洗します。
(核染色の工程は、染色液を上乘せした後、直ちに洗浄しますので、複数の切片を染色される際は、一枚ずつ、染色と洗浄の工程を繰り返すことをお勧めします。)
- (10) コプリンジャーに切片が十分に浸る量の蒸留水を用意し、洗浄します。
- (11) 37℃の伸展器上で切片を乾燥させます。
- (12) コプリンジャーに切片が十分に浸る量のキシレンを用意し、切片を浸します。
- (13) ソフトマウントやマリノール封入剤で封入し、観察します。

染色写真および染色法の提供元：河原 元 先生

マウス 脊椎骨 非脱灰 GMA 樹脂包埋 2 ミクロン切片



2. [培養細胞の ALP 及び TRAP 酵素活性の染色]

[操作方法]

24 ウェルプレートで培養した培養細胞の染色例

[操作前の注意点]

- *TRAP 染色と ALP 染色の 2 重染色を行う場合は、最初に TRAP 染色を行い、顕微鏡で観察した後に、ALP 染色を行ってください。
- *場合によっては核染色により TRAP 染色像、ALP 染色像が見にくくなる場合がありますので、核染色の前に一度、顕微鏡で観察することをお勧めします。
- *細胞の固定法、透過処理はこの限りではありません。特に問題が生じなければ、ご使用中のサンプルに適した固定、透過処理を行うこともできます。

キット以外に準備する試薬

- D-PBS (-) (洗浄用)

- 固定液：37% ホルムアルデヒド溶液を、2～10℃で冷した PBS を 1/10 に希釈し、氷上に置いてください。(※固定液は使用直前に用時調製してください。)
- 透過液：エタノール / アセトン (50 : 50 v/v)

【操作】

24 穴プレートにて細胞を培養する。

[細胞の固定]

- (1) 培養液を取り除き、すみやかに PBS を 3mL 加え軽く細胞をリンスします。
- (2) 加えた PBS を取り除き、予め冷やしておいた固定液 500 μL を細胞が剥がれない様に、ゆっくりと加え、氷上に 10 分間静置します。(以降の作業は室温で行って下さい。)
- (3) 固定液の入ったウェルに PBS を 2mL 加え、固定液を希釈します。
- (4) ウェルの液を取り除き、PBS を 2mL 加えます。この操作をさらに 2 度繰り返します。

[透過処理]

- (5) PBS を除き、エタノール / アセトン (50 : 50 v/v) を 500 μL 加え、-30℃～-20℃で 1 分間インキュベートします。
- (6) ウェルの溶液を静かに取り除き、PBS を 2mL 加えます。この操作をさらに 2 度繰り返します。

[TRAP 染色液の調製]

サンプルの数に合わせて、各試薬を下記の割合で、使用直前に調製してください。

*使用時ごとに下記の割合で調製し、調製後の溶液は保存しないで下さい。

酒石酸溶液 (× 10)	100 μL
酸性ホスファターゼ基質液 A	900 μL
酸性ホスファターゼ基質液 B	10 μL

24 ウェルマルチプレート：250 μL/well, 96 ウェルマルチプレート：

50 μL/well, スライド 1 枚あたり 500 μL

[TRAP 染色]

- (7) 調製した TRAP 染色液 250 μL を各ウェルに加え、蓋をして乾燥を防ぎ 37℃のインキュベーターで 15 分～45 分間反応させます。
*発色時間はサンプル中に含まれる酒石酸耐性酸性ホスファターゼの量や活性により変化します。顕微鏡で観察しながら適度な状態で、反応を停止してください。
ただし、あまり長時間反応させると反応物の沈殿や、破骨細胞以外の細胞に対する非特異的の反応が起こる可能性がありますので、ご注意ください。
- (8) ウェルに蒸留水を 2mL 加え、反応液を希釈します。
- (9) ウェルの液を取り除き、蒸留水を 2mL 加えます。この操作をさらに 2 度繰り返します。
- (10) 必要な場合は余分な水分を除き、ALP 染色または核染色に進んでください。

[ALP 染色]

- (11) アルカリホスファターゼプレミックス基質液 250 μL をウェルに加え、蓋をして乾燥を防ぎ 37℃のインキュベーターで 15 分～45 分間反応させます。
*発色時間はサンプル中に含まれるアルカリホスファターゼの量や活性により変化します。顕微鏡で観察しながら適度な状態で、反応を停止します。

- (12) ウェルに蒸留水を 2mL 加え、反応液を希釈します。
- (13) 溶液を取り除き、再度ウェルに蒸留水を 2mL 加えます。この操作をさらに 3 度繰り返します。
- (14) 必要な場合は余分な水分を除き、核染色に進んでください。

[核染色]

- (15) 核染色試薬 250 μ L をウェルに加え、室温で 5 ~ 15 分程度染色します。(染色時間はあくまで目安です。お手持ちのサンプルに適した時間で染色を行ってください)
- (16) ウェルに蒸留水を 2mL 加え、核染色試薬液を希釈します。
- (17) 溶液を取り除き、再度ウェルに蒸留水を 2mL 加えます。この操作をさらに 2 度繰り返します。
ウェルに加えた蒸留水が透明になるまで続けてください。

[観察]

- (18) サンプルが乾燥した場合はサンプルに蒸留水を滴下して観察してください。

[染色結果の一例]

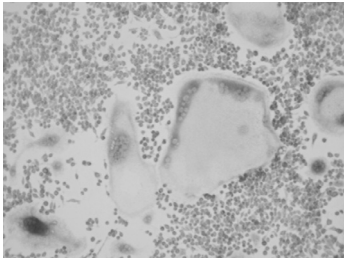


図1 RAW264 細胞の酒石酸耐性酸性ホスファターゼ (TRAP) 活性染色

RAW264 細胞 (Mouse leukemic monocyte 由来の細胞株、破骨細胞様細胞に分化する) を sRANKL 存在下で培養し、培養 6 日目に中性ホルマリンによる固定、エタノール/アセトン (50 : 50 v/v) による透過処理を行った後、TRAP 染色を行った。

TRAP positive で、多核の破骨細胞様細胞が観察された。

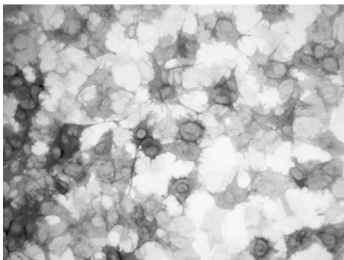


図2 MC3T3-E1 細胞のアルカリホスファターゼ (ALP) 活性染色

MC3T3-E1 細胞 (Mouse calvaria 由来の細胞株、骨芽細胞に分化する) を BMP-2 存在下で培養し、培養 7 日目にエタノール/アセトン (50 : 50 v/v) による透過処理を行った後、ALP 染色を行った。

本品は培養細胞では 24 ウェルマルチプレート 5 回用、96 ウェルマルチプレート 6 回用、骨組織スライド (1 スライドあたり 500 μ L 使用として) で 60 枚用に相当します。

[使用期限]

製造後 24 ヶ月 (ラベルに記載)

[保存条件]

開封前 -20℃

[開封後の取り扱い注意]

- ① 酒石酸溶液 ($\times 10$)、酸性ホスファターゼ基質液 A および酸性ホスファターゼ基質液 B は開封後も必ず -20℃ で保存してください。
* 酸性ホスファターゼ基質液 A は凍結融解を繰り返すうちに、若干の沈殿を生じる場合がありますが、そのような場合は約 0.2 μ m のフィルターで、ろ過して使用してください。
- ② 核染色試薬とアルカリホスファターゼプレミックス基質液は解凍後、軽く攪拌し、2 ~ 10℃ で保存してください。

[参考文献]

1. 河原 元 「硬組織標本作製法」；検査と技術, 29. 1169 (2001)

製造発売元

和光純薬工業株式会社

大阪市中央区道修町 3 - 1 - 2
電話 (06) 6203 - 3741 (代表)

1002K03