

FavorPrep™ Blood/Cultured Cells Total RNA Extraction Mini Kit

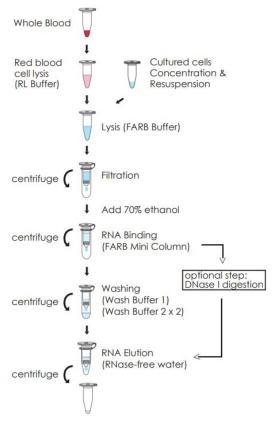
Cat. No.: FABR1020 (4 回分) / FABR1023 (50 回分) / FABR1024 (100 回分) / FABR1026 (300 回分) 本製品は研究用です v 202509

● キットの内容

	FABR1020 (FABRK	FABR1023 (FABRK	FABR1024 (FABRK	FABR1026 (FABRK
	000-Mini)	001)	001-1)	001–2)
	(4 preps)	(50 preps)	(100 preps)	(300 preps)
RL Buffer	15 ml	120 ml	240 ml	240 ml × 3
FARB Buffer	3 ml	25 ml	45 ml	130 ml
Wash Buffer 1	3 ml	30 ml	60 ml	170 ml
Wash Buffer 2 (Concentrate)*	1.5 ml	20 ml	35 ml	50 ml × 2
RNase-Free Water	0.5 ml	6 ml	6 ml	8 ml × 2
Filter Columns	4 pcs	50 pcs	100 pcs	300 pcs
FARB Mini Columns	4 pcs	50 pcs	100 pcs	300 pcs
Collection Tubes	8 pcs	100 pcs	200 pcs	600 pcs
Elution Tubes	4 pcs	50 pcs	100 pcs	300 pcs
*添加する96~100%エタノール量				
Wash Buffer 2 (Concentrate)	6 ml	60 ml	140 ml	200 ml

● 基本情報

構成	シリカメンブレン法(ミニスピンカラム)		
操作時間	30~60分		
結合量	≤100 μ g RNA/column		
操作方法	遠心法 もしくは 吸引法		
最小溶出量	30 μ Ι		





● サンプル量と収量

サンプル	推奨されるサ	収量(μg)	
ヒト血液	300 μ1	1	
(最大 300 <i>µ</i> I)	300 μ1	'	
	NIH/3T3		10
動物細胞	HeLa	1×10 ⁶ cells	15
(最大 5×10 ⁶)	COS-7		30
	LMH		12
	胚		25
	心臓		10
	周凶		10
動物組織(Mouse/rat)	腎臓	10	30
(最大 30 mg)	肝臓	10 mg	50
	脾臓		35
	肺		15
	胸線		45
細菌	E. coli	1×10 ⁹ cells	60
	B. subtilis	I ^ IU Cells	40
酵母	S. cerevisiae	1×10 ⁷ cells	25
(最大 5×10 ⁷)	o. cerevisiae	I A TO CEIIS	20

● 重要事項

- 1. 操作に関連するものは、RNase-free であることを確認してください。
- 2. 作業を行う際は、ゴム手袋と白衣を着用してください。
- 3. 警告: β-メルカプトエタノールは人体に有害です。操作時にはドラフトチャンバーをご使用ください。
- 4. Wash Buffer 2 は開封時に RNase-free エタノール(96~100%)を加えてください。
- 5. 遠心分離は、最大速度(~18,000×g)で行ってください。
- 6. オプション操作を行う場合は、各反応につき、60 μ l の RNase-free DNase I solution (0.25 U/μ l) を調製してください。

まず、1 M NaCl, 10 mM MnCl₂ または MgCl₂, 20 mM Tris-HCl (pH 7.0, 25°C) を含む 10 倍の DNase I reaction buffer を調製します。使用前にこのバッファーを 1 倍に希釈し、DNase I の最終濃度が 0.25 U/ μ I になるように調製します。

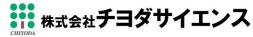


● 操作 ※操作前に「重要事項」をよくお読みください。

<ヒト血液>

必要なもの: β -メルカプトエタノール、RNase-free 70%エタノール

- 1. 赤血球の溶解
 - 1-1. 200~300 μ l の抗凝固剤で処理したヒト血液を 1.5 ml もしくは 2.0 ml 遠心チューブ(非付属品)に移します。サンプルが 200 μ l より多い場合は 2.0 ml 遠心チューブを使用してください。
 - メモ) サンプルが多すぎると、溶解が不完全になり RNA の収量・純度の低下につながります。
 - 1-2. サンプルの 5 倍量の RL Buffer を加え、転倒混和します。
 - 1-3. 氷上で 10 分間インキュベートします。インキュベーション中に、2 回ボルテックスします。
 - 1-4. 2,800×gで1分間遠心分離し、ペレットを形成させて上清を完全に捨てます。
 - 1-5. 600 μ l の RL Buffer を加え、ボルテックスで再懸濁します。
 - 1-6. 2,800×gで1分間遠心分離し、再度ペレットを形成させて上清を完全に捨てます。
- 2. 350μ l の FARB Buffer と 3.5μ l の β -メルカプトエタノールを加えます。1 分間ボルテックスし、細胞を完全に再懸濁します。
 - メモ)ボルテックス後に細胞の塊が見受けられる場合は、ピペッティングで壊してください。
- Filter Column を Collection Tube に取り付け、混合液を加えます。その後、最大速度で2分間遠心分離します。
- 4. 上清を新しいチューブ(非付属品)に移し、サンプルの体積を量ってください。
 - メモ)ペレットの断片を混入させないようにしてください。
- 5. サンプルと同量の RNase-free 70%エタノールを加え、ボルテックスで十分に混和します。
- 6. FARB Mini Column を Collection Tube に取り付けます。サンプル混合液(沈殿物を含む)を加え、最大速度で 1 分間遠心分離します。ろ液を捨て、FARB Mini Column を Collection Tube に戻します。
- 7. **<オプション>**ゲノム DNA を除去する場合
 - A. 250 μ l の Wash Buffer 1 を加え、最大速度で 1 分間遠心分離します。ろ液を捨て、FARB Mini Column を Collection Tube に戻します。
 - B. 750 μ l の RNase-free 70%エタノールを加え、最大速度で 1 分間遠心分離します。ろ液を捨て、FARB Mini Column を Collection Tube に戻します。
 - C. 60 μ l の RNase-free DNase I solution (0.25 U/ μ l, 非付属品)を FARB Mini Column のメンブレンの中央に加え、15 分間静置します。
 - D. 250 μ l の Wash Buffer 1 を加え、最大速度で 1 分間遠心分離します。ろ液を捨て、FARB Mini Column を Collection Tube に戻します。
 - E. ステップ 9 へ進みます。
- 8. 500 μ l の Wash Buffer 1 を加え、最大速度で 1 分間遠心分離します。ろ液を捨て、FARB Mini Column を Collection Tube に戻します。
- 9. 750 μ l の Wash Buffer 2 を加え、最大速度で 1 分間遠心分離します。ろ液を捨て、FARB Mini Column を Collection Tube に戻します。
 - メモ) Wash Buffer 2 にエタノールが加えられていることを確認してください。
- 10. ステップ 9 を繰り返し、もう一度洗浄します。





11. さらに最大速度で3分間遠心分離し、FARB Mini Column を乾燥させます。

重要! の操作により、残留液がその後の酵素処理を阻害することを防ぎます。

- 12. FARB Mini Column を Elution Tube(付属品)に取り付けます。
- 13. 30~50 μ l の RNase-Free Water を FARB Mini Column のメンブレンの中央に加え、1 分間静置します。

重要! 効率よく溶出させるため、RNase-Free Water を完全に吸着させてください。

メモ) 30 μ1 より少量で溶出した場合、収量が低下する恐れがあります。

- 14. 最大速度で1分間遠心分離し、RNAを溶出します。
- 15. 精製した RNA は-70°Cで保管します。

<動物細胞>

必要なもの: β -メルカプトエタノール、RNase-free 70%エタノール

- 1. 4°C、300×gで5分間遠心分離し、1~5×10⁶個の細胞をペレット化します。上清をすべて取り除きます。 メモ) サンプルが多すぎると、溶解が不完全になり、RNAの収量・純度の低下につながります。
- 2. 350μ l の FARB Buffer と 3.5μ l の β –メルカプトエタノールを加えます。1 分間ボルテックスし、細胞を完全に再懸濁します。
 - メモ)ボルテックス後にも細胞の塊が見受けられる場合は、ピペッティングで壊してください。
- 3. 〈ヒト血液〉のステップ3に進みます。

<動物組織>

必要なもの:液体窒素、乳鉢、乳棒

ローターステーター式ホモジナイザーもしくは 20G の針付シリンジ

 β -メルカプトエタノール、RNase-free 70%エタノール

- 1. 最大 30mg の組織サンプルを液体窒素と乳鉢、乳棒で粉砕し、新しい遠心チューブ(非付属品)に移します。 メモ) 計量や粉砕時にサンプルが溶けないようにしてください。
- 2. $350 \,\mu$ l の FARB Buffer と $3.5 \,\mu$ l の β –メルカプトエタノールを加えます。サンプルをローターステーター式ホモジナイザーもしくは 20 G の針付シリンジに 10 回通して粉砕し、室温で 5 分間インキュベートします。

重要! 硬いサンプルからより多くの RNA を抽出するため、適切な破砕機(ローターステーター式ホモジナイザーなど)を使用することを推奨します。

3. 〈ヒト血液〉のステップ3に進みます。

<細菌>

必要なもの: β -メルカプトエタノール、RNase-free 70%エタノール

ウォーターバスもしくはヒーティングブロック (37℃)

2 ml スクリュー遠心チューブ

Lysozyme reaction solution (10 mg/ml lysozyme; 20mM Tris-HCl, pH 8.0; 2mM EDTA; 1.2% Triton) 酸処理済みガラスビーズ(500~700 μ m)

1. 最大 1×10°cell の細菌培養液を 2ml のスクリュー遠心チューブ(非付属品)に移します。

メモ) サンプル量から推測して total RNA の収量がカラム結合量 (100 μg) を超えないようにしてください。





超過する場合、溶解が不完全になり RNA の収量・純度の低下につながります。 RNA 量の推測が困難なサンプルの場合は、サンプル量を≤5×108個にしてください。

- 2. 4℃、最大速度で2分間遠心分離し、上清をすべて捨てます。
- 3. 100 µ l の Lysozyme reaction solution を加えます。ピペッティングでペレットを再懸濁し、37℃で 10 分間インキュベートします。
- 4. 350 μ l の FARB Buffer と 3.5 μ l の β -メルカプトエタノールを加えます。
- 5. 250 mg の酸処理済みガラスビーズ(500~700 μ m)を加えます。 5 分間ボルテックスし、細胞を破砕します。
- 6. 最大速度で2分間遠心分離します。上清を新しい遠心チューブ(非付属品)に移し、上清の体積を量りませ
 - メモ)ペレットの断片を混入させないようにしてください。
- 7. 〈ヒト血液〉のステップ5に進みます。

<酵母>

必要なもの: β -メルカプトエタノール、RNase-free 70%エタノール

A) 酵素処理による破砕: Lyticase もしくは zymolyase

Sorbitol Buffer (1M sorbitol; 100mM EDTA; 0.1% β -メルカプトエタノール) ウォーターバスもしくはヒーティングブロック(30°C)

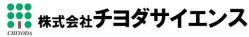
B) 化学的手法による破砕:2 ml のスクリュー遠心チューブ

酸処理済みガラスビーズ(500~700 µm)

- 1. 4°C、5,000×gで10分間遠心分離し、最大5×107個の酵母を回収します。上清をすべて捨てます。
- 2. A) 酵素処理による破砕
 - A-1. 600 µ l の Sorbitol Buffer (非付属品)を加え、再懸濁します。200 U の Lyticase もしくは zymolyase を加え、30℃で 30 分間インキュベートします。
 - メモ) Sorbitol Buffer は使用直前に調製してください。
 - A-2.300×g で 5 分間遠心分離し、スフェロプラストを沈殿させます。上清をすべて捨てます。
 - A-3. 350 μ I の FARB Buffer と 3.5 μ I の β -メルカプトエタノールを加えます。1 分間ボルテックスし、スフェロプラストを破砕します。室温で 5 分間インキュベートします。
 - B) 化学的手法による破砕
 - B-1. 350 μ l の FARB Buffer と 3.5 μ l の β -メルカプトエタノールを加え、ボルテックスで細胞を完全に 再懸濁します。
 - B-2. 2 ml のスクリュー遠心チューブに移し、250 mg の酸処理済みガラスビーズ $(500 \sim 700 \, \mu \, \text{m})$ を加えます。15 分間ボルテックスし、細胞を破砕します。
 - B-3. 上清を新しい遠心チューブ(非付属品)に移し、体積を測定します。
- 3. 〈ヒト血液〉のステップ5に進みます。

<パラフィン包埋組織>

必要なもの:キシレン、エタノール(96~100%)





液体窒素、乳鉢、乳棒

ローターステーター式ホモジナイザーもしくは 20G の針付シリンジ β-メルカプトエタノール、RNase-free 70%エタノール

- 1. 最大 15mg のパラフィン包埋組織を遠心チューブ(非付属品)に移します。 メモ) 余分なパラフィンを除去し、サンプル量を最小限にしてください。
- 2. 0.5 ml のキシレンを加え、十分に混和します。室温で 10 分間インキュベートします。
- 3. 最大速度で3分間遠心分離し、ピペットで上清を捨てます。
- 4. 0.25 ml のキシレンを加え、十分に混和します。室温で3分間インキュベートします。
- 5. 最大速度で3分間遠心分離し、ピペットで上清を捨てます。
- 6. ステップ4と5を繰り返します。
- 7. 0.3 ml のエタノール (96~100%) を加え、ボルテックスで十分に混和します。 室温で 3 分間インキュベートします。
- 8. 最大速度で3分間遠心分離し、ピペットで上清を捨てます。
- 9. ステップ 7 と 8 を繰り返します。
- 10. <動物組織>のステップ 1 に進み、サンプルを破砕してください。その後、<ヒト血液>のステップ 3 に進みます。

<RNA クリーンアップ>

必要なもの:エタノール(96~100%)

- 1. 100μ l の RNA サンプルを遠心チューブ(非付属品)に移します。 メモ) RNA サンプルが 100μ l 未満の場合は、RNase-Free Water を加えて 100μ l に調製してください。
- 2. 300 μ l の FARB Buffer と 300 μ l の RNase-free エタノール (96~100%) を加え、ボルテックスで十分に混和します。
- 3. FARB Mini Column を Collection Tube に取り付け、混合液を移します。最大速度で 1 分間遠心分離し、ろ液を捨てます。 FARB Mini Column を Collection Tube に戻します。
- 4. 〈ヒト血液〉のステップ8に進みます。