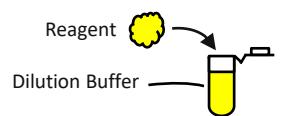
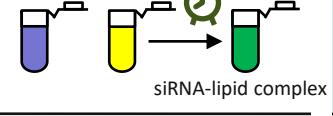
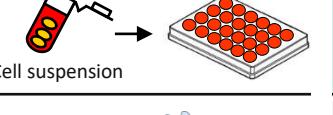
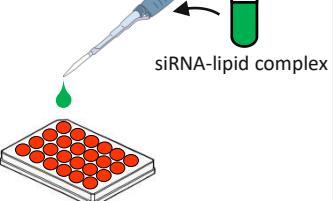
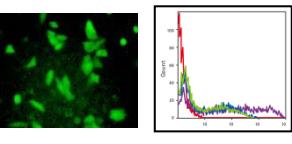


## ScreenFect™A トランスフェクション プロトコール

細胞によってsiRNAとトランスフェクション試薬の最適な混合比が異なります。数パターンの混合比を検討のうえ、最適な混合比の検証を推奨いたします。

## 1-Step法（リバーストランスクレッショング法）

時間	実験工程
1	 <p>Dilution Buffer → Reagent</p> <p>Dilution Buffer</p> <p>Dilution Buffer → siRNA</p> <p>siRNA</p>
2	 <p>希釈済み ScreenFect™A Reagent + 希釈済み siRNA 液を混合する。 5分間以上室温でインキュベートする。 ※③以下の細胞懸濁液の調製とウェルプレートへの播き込みが完了するまでインキュベート可</p>
3	 <p>Cultured cells</p> <p>Day 0</p> <p>トランスフェクションに必要な細胞を用意する。</p>
4	 <p>トリプシンや Accutase® をもちいて細胞を剥離し、細胞懸濁液を調製する。 ウェルプレートや培養シャーレに必要細胞数播く。</p>
5	 <p>工程2で調製した siRNA-lipid complex を上記工程で細胞懸濁液を添加した培養プレートに添加する。</p>
6	 <p>蛍光観察、フローサイトメトリーなど各種手法によりトランスフェクション細胞を解析する。</p>

プロトコール 詳細	96-well	24-well	12-well	6-well
コンポーネント				
Dilution Buffer for ScreenFect™A	5 µL	25 µL	50 µL	125 µL
ScreenFect™A Transfection Reagent	0.1-0.3 µL	0.5-1.5 µL	1.0-3.0 µL	3.5-7.5 µL
Dilution Buffer for ScreenFect™A	5 µL	25 µL	50 µL	125 µL
siRNA	2-3 pmol	10-20 pmol	20-40 pmol	20-60 pmol
希釈済み siRNA	5 µL	25 µL	50 µL	125 µL
希釈済み ScreenFect™A Transfection Reagent	5 µL	25 µL	50 µL	125 µL
接着細胞 or 浮遊細胞	1.0-4.0 × 10 <sup>4</sup>	0.5-2.0 × 10 <sup>5</sup>	1.0-4.0 × 10 <sup>5</sup>	0.25-1.0 × 10 <sup>6</sup>
細胞剥離 (Trypsin or Accutase®)				
最終組成 [/well]	96-well	24-well	12-well	6-well
siRNA-lipid complex 量	10 µL	50 µL	100 µL	250 µL
siRNA 量	2-3 pmol	10-20 pmol	20-40 pmol	20-60 pmol
ScreenFect™A Transfection Reagent 量	0.1-0.3 µL	0.5-1.5 µL	1.0-3.0 µL	3.5-7.5 µL
培地量	100 µL	500 µL	1000 µL	2000 µL
1-3日間、37°Cで細胞を培養し、目的に応じてアッセイを行う。				
For support, please visit the <a href="https://labchem-wako.fujifilm.com/jp/category/01505.html">https://labchem-wako.fujifilm.com/jp/category/01505.html</a>				



## ScreenFect<sup>TM</sup>A トランスフェクションプロトコール

細胞によってsiRNAとトランスフェクション試薬の最適な混合比が異なります。数パターンの混合比を検討のうえ、最適な混合比の検証を推奨いたします。

### 2-Step法（フォワードトランスフェクション法）

時間		実験工程
1	Day 0	トランスフェクション前に、細胞を70-90 %コンフルエントまで培養する。
2		Dilution BufferにScreenFect™A Reagent※1を添加する。 十分に混合する。 ※1 添加前にボルテックスミキサーで十分混合する。
3	Day 1	Dilution BufferにsiRNAを添加する。 十分に混合する。
4		希釈済みScreenFect™A Reagentと希釈済みsiRNA溶液を混合する。 5分間以上室温でインキュベートする。※2 ※2 推奨時間:15~20分
5	Day 2~	siRNA-lipid complexを前培養細胞のウェルに添加する。
		蛍光観察、フローサイトメトリーなど各種手法によりトランスフェクション細胞を解析する。

プロトコール 詳細				
コンポーネント	96-well	24-well	12-well	6-well
接着細胞 or 浮遊細胞	1.0-4.0 × 10 <sup>4</sup>	0.5-2.0 × 10 <sup>5</sup>	1.0-4.0 × 10 <sup>5</sup>	0.25-1.0 × 10 <sup>6</sup>
細胞を70-90% コンフルエントまで培養する。2-Step法の場合、培地交換を行うとトランسفエクション効率が改善する場合があります。				
Dilution Buffer for ScreenFect <sup>TM</sup> A	5 µL	25 µL	50 µL	125 µL
ScreenFect <sup>TM</sup> A Transfection Reagent	0.1-0.3 µL	0.5-1.5 µL	1.0-3.0 µL	3.5-7.5 µL
Dilution Buffer for ScreenFect <sup>TM</sup> A	5 µL	25 µL	50 µL	125 µL
siRNA	2-3 pmol	10-20 pmol	20-40 pmol	20-60 pmol
希釈済み siNA	5 µL	25 µL	50 µL	125 µL
希釈済み ScreenFect <sup>TM</sup> A Transfection Reagent	5 µL	25 µL	50 µL	125 µL
最終組成 [/well]	96-well	24-well	12-well	6-well
siRNA-lipid complex 量	10 µL	50 µL	100 µL	250 µL
siRNA 量	2-3 pmol	10-20 pmol	20-40 pmol	20-60 pmol
ScreenFect <sup>TM</sup> A Transfection Reagent 量	0.1-0.3 µL	0.5-1.5 µL	1.0-3.0 µL	3.5-7.5 µL
培地量	100 µL	500 µL	1000 µL	2000 µL
1-3日間、37°Cで細胞を培養し、目的に応じてアッセイを行う。				

1-3日間、37°Cで細胞を培養し、目的に応じてアッセイを行う。

For support, please visit the  
<https://labchem-wako.fujifilm.com/jp/category/01505.html>

