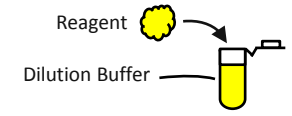
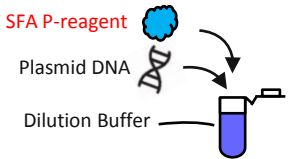


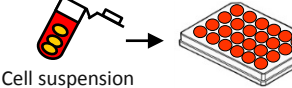
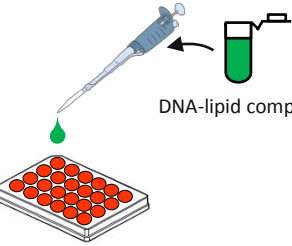
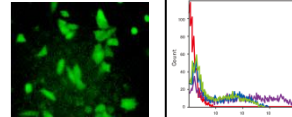
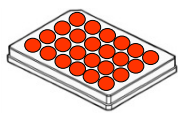
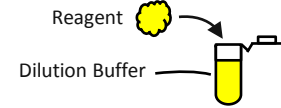

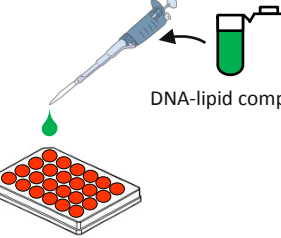
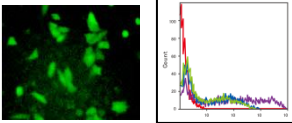


1-Step法 (リバーストランスフェクション法)

時間	実験工程	
1	 <p>Reagent Dilution Buffer</p>	<p>Dilution BufferにScreenFect™ A Reagent※1を添加する。十分に混合する。 ※1 添加前にポルテックスミキサーで十分混合する。</p>
	 <p>SFA P-reagent Plasmid DNA Dilution Buffer</p>	<p>Dilution BufferにSFA P-reagentとDNAを添加する。十分に混合する。</p>
2	 <p>DNA-lipid complex</p>	<p>希釈済みScreenFect™ A Reagentと希釈済みDNA溶液(+SFA P-reagent)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こみが完了するまでインキュベート可</p>
3	 <p>Cultured cells</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>Cell suspension</p>	<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な細胞数播く。</p>
5	 <p>DNA-lipid complex</p>	<p>工程2で調製したDNA-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								
コンポーネント	96-well	24-well	12-well	6-well				
Dilution Buffer for ScreenFect™ A	5 μL	25 μL	50 μL	125 μL				
DNA : Transfection Reagent 混合比	1 : 5	1 : 6	1 : 5	1 : 6	1 : 5	1 : 6		
ScreenFect™ A Transfection Reagent	0.25 μL	0.3 μL	1.25 μL	1.5 μL	2.5 μL	3.0 μL	6.25 μL	7.5 μL
Dilution Buffer for ScreenFect™ A	5 μL	25 μL	50 μL	125 μL				
DNA (0.1-2.5 μg / μL)	50 ng	250 ng	500 ng	1250 ng				
SFA P-reagent (2 μL / μg DNA)	0.1 μL	0.5 μL	1.0 μL	2.5 μL				
希釈済み DNA (+SFA P-reagent)	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 ⁴	0.5-2.0 × 10 ⁵	1.0-4.0 × 10 ⁵	0.25-1.0 × 10 ⁶				
細胞剥離 (Trypsin or Accutase®)								
最終組成 [/well]	96-well	24-well	12-well	6-well				
DNA-lipid complex 量	10 μL	50 μL	100 μL	250 μL				
DNA 量	50 ng	250 ng	500 ng	1250 ng				
SFA P-reagent 量	0.1 μL	0.5 μL	1.0 μL	2.5 μL				
ScreenFect™ A Transfection Reagent 量	0.25 or 0.3 μL	1.25 or 1.5 μL	2.5 or 3.0 μL	6.25 or 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。								

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  Pre-Cultured cells	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  Reagent Dilution Buffer SFA P-reagent Plasmid DNA Dilution Buffer	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。 Dilution Buffer に SFA P-reagent と DNA を添加する。十分に混合する。
3 Day 1  DNA-lipid complex	希釈済み ScreenFect™ A Reagent と希釈済み DNA 溶液 (+SFA P-reagent) 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
4  DNA-lipid complex	DNA-lipid complex を前培養細胞のウェルに添加する。
5 Day 2~ 	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 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スフェクション効率が改善する場合があります。	1.0-4.0 × 10 ⁴	0.5-2.0 × 10 ⁵	1.0-4.0 × 10 ⁵	0.25-1.0 × 10 ⁶				
Dilution Buffer for ScreenFect™ A	5 μL	25 μL	50 μL	125 μL				
DNA : Transfection Reagent 混合比	1 : 5	1 : 6	1 : 5	1 : 6	1 : 5	1 : 6		
ScreenFect™ A Transfection Reagent	0.25 μL	0.3 μL	1.25 μL	1.5 μL	2.5 μL	3.0 μL	6.25 μL	7.5 μL
Dilution Buffer for ScreenFect™ A	5 μL	25 μL	50 μL	125 μL				
DNA (0.1-2.5 μg / μL)	50 ng	250 ng	500 ng	1250 ng				
SFA P-reagent (2 μL / μg DNA)	0.1 μL	0.5 μL	1.0 μL	2.5 μL				
希釈済み DNA (+SFA P-reagent)	5 μL	25 μL	50 μL	125 μL				
希釈済み ScreenFect™ A Transfection Reagent	5 μL	25 μL	50 μL	125 μL				
最終組成 [/well]	96-well	24-well	12-well	6-well				
DNA-lipid complex 量	10 μL	50 μL	100 μL	250 μL				
DNA 量	50 ng	250 ng	500 ng	1250 ng				
SFA P-reagent 量	0.1 μL	0.5 μL	1.0 μL	2.5 μL				
ScreenFect™ A Transfection Reagent 量	0.25 or 0.3 μL	1.25 or 1.5 μL	2.5 or 3.0 μL	6.25 or 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。