



# クライオテック法



患者様、培養士の皆様にとってより安心、  
安全な製品を届けたい

そのために必要な「正しい材料」と「正しい方法」全てが  
「クライオテック® VITRIFICATION KIT 101」  
「クライオテック® WARMING KIT 102」  
このたった二箱に入っています。

ぜひ、その素晴らしさを体感し、皆様の患者様へお届け下さい。



## 目次

<b>1. 基本操作</b>	・・・P. 4
実体顕微鏡の倍率	・・・P. 4
ガラスピペット内に吸引する胚の位置	・・・P. 4
<b>2. 凍結プロトコル</b>	・・・P. 5
準備するもの	・・・P. 5
凍結前の準備	・・・P. 5
【STEP 1】 ES 平衡	・・・P. 6
【STEP 2】 VS 平衡	・・・P. 9
【STEP 3】 VS 収縮の確認	・・・P. 11
【STEP 3】 ローディング	・・・P. 12
【STEP 3】 超急速冷却	・・・P. 12
<b>3. 融解プロトコル</b>	・・・P. 14
準備するもの	・・・P. 14
融解前の準備	・・・P. 14
【STEP 4】 TS による加温	・・・P. 15
【STEP 5】 DS による希釈	・・・P. 17
【STEP 5】 WS1 による希釈	・・・P. 18
【STEP 6】 WS2 による洗浄	・・・P. 19

# 1. 基本操作

## 【実体顕微鏡の倍率】

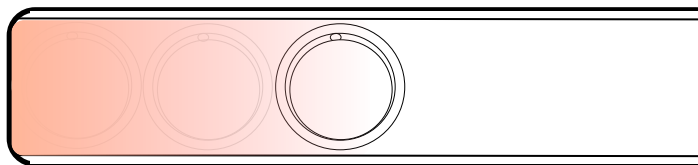
クライオテック法で使用する実体顕微鏡の倍率は2種類のみである。

- 弱拡:** 卵子/胚を操作、移動する際 (×12-15)  
- プレーットの円形ウェルが視野内に収まる最大限の倍率。
- 強拡:** 卵子/胚を観察する際 (×45-55)  
- お手持ちの顕微鏡の最強拡。

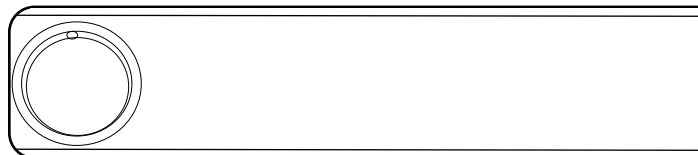
## 【ガラスピペット内に吸引する胚の位置】

クライオテック法に必要な胚操作は下記3種類のみである。

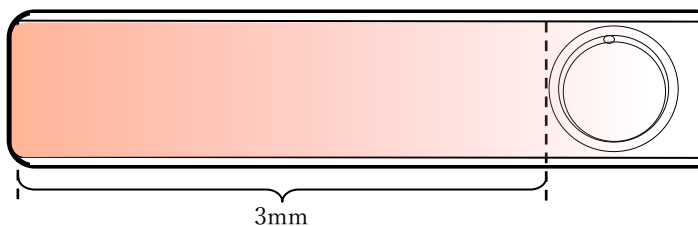
- ① 卵子/胚のあとに卵子/胚2個分程度の微量なメディウムを吸引する。(基本位置)



- ② ピペット先端に卵子/胚を保持する。(ガラス化平衡時)

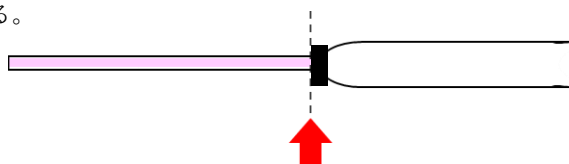


- ③ 卵子/胚のあとに3mm分のメディウムを吸引する。(希釈時)



### 要 Check!

卵子/胚の吸引前に、ガラスピペットに予め毛細管現象で吸い上げられる分のメディウム (1気圧分) を吸引しておくことで、卵子/胚の動きが安定し、より簡便に操作することができる。必要であれば、このメディウムの基本ラインをマジックでピペット外壁にマークして使用する。



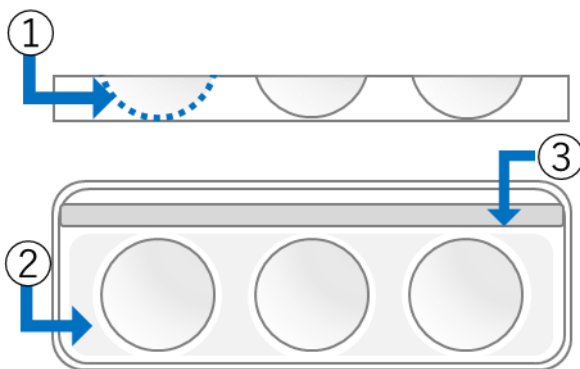
## 2. 凍結プロトコル

### ガラス化凍結保存とは

ガラス化凍結保存によって卵子/胚の質が向上することはないが、低下することもない。  
卵子/胚の質に関わらず、凍結前と同じ状態で保存可能な技術である。

#### 【準備するもの】

- ・クライオテック® Vitrification Kit 101
  - 平衡液 (ES: Equilibration Solution: 1.0 ml/バイアル×1 本)
  - ガラス化液 (VS: Vitrification Solution: 1.0ml/バイアル×2 本)
  - クライオテック 4 本
  - ガラス化プレート 3 枚 (ガラス化凍結専用 3 穴ディッシュ)
- ・実体顕微鏡 (加温プレートの電源は切っておく)
- ・タイマー (カウントアップ機能があるもの)
- ・ピンセット
- ・ハサミ
- ・300 $\mu$ l用マイクロピペット/チップ
- ・パストツールピペット (マウスピース使用の場合)
- ・クーリングラック



#### ガラス化プレートの特徴

クライオテック法専用にデザインされた凍結プレートには、①半球状のウェル、②液を排出するためのスペース、③クライオテックを静置できる溝がある。ウェルの底が半球状になっていることで、顕微鏡下でも影による死角ができにくいため、卵子/胚を見失いにくい。また、球の特徴により顕微鏡で上から覗いた場合にウェルの中央がちょうど一番深い点となり、ウェルの底に卵子/胚を置く操作の際も容易に場所を定められる。

#### 【凍結前の準備】

1. 作業を実施する環境を室温 (26 $\pm$ 1 $^{\circ}$ C: 25-27 $^{\circ}$ C) に設定しておく。
2. 各溶液は少なくとも1時間前に室温 (26 $\pm$ 1 $^{\circ}$ C: 25-27 $^{\circ}$ C) にしておく。  
**(要Check! 使用前には必ずバイアルに指で触れて目視し、色や温度に異常がないか確認する。)**
3. 最適な内径のパストツールピペットを準備する。
  - 卵子および分割期胚は内径140-150 $\mu$ m
  - 胚盤胞期胚はサイズに合わせ、内径160-220 $\mu$ m
4. サイズが220 $\mu$ m以上の胚盤胞期胚を凍結する場合はPre-Shrinkを実施する。
  - Pre-Shrinkは非侵襲的な収縮方法として、DS:WS=2:3の高張液への浸漬が適切である。

## 【STEP 1】

## ES 平衡 (8-15 分間：室温下)

ES 平衡の目的は、細胞内に凍結保護物質 (CPA) を浸透させることであり、細胞の体積の完全な回復を以てこれが完了したと判断する。

## 細胞が収縮し、回復するメカニズム

細胞内は培養液 (浸透圧 300)、細胞外は ES (浸透圧 2400) であるので、浸透圧差によって細胞内の水が細胞外へ、CPA は細胞膜を透過するため細胞内へ流入する。細胞内外の浸透圧が均等になるうとしてこれらの反応は同時に生じるが、CPA が細胞内に入るよりも水が細胞外へ流出する速度の方が高いため、卵子/胚は一旦収縮し、そして CPA の流入によって再び元の体積にまで回復する。

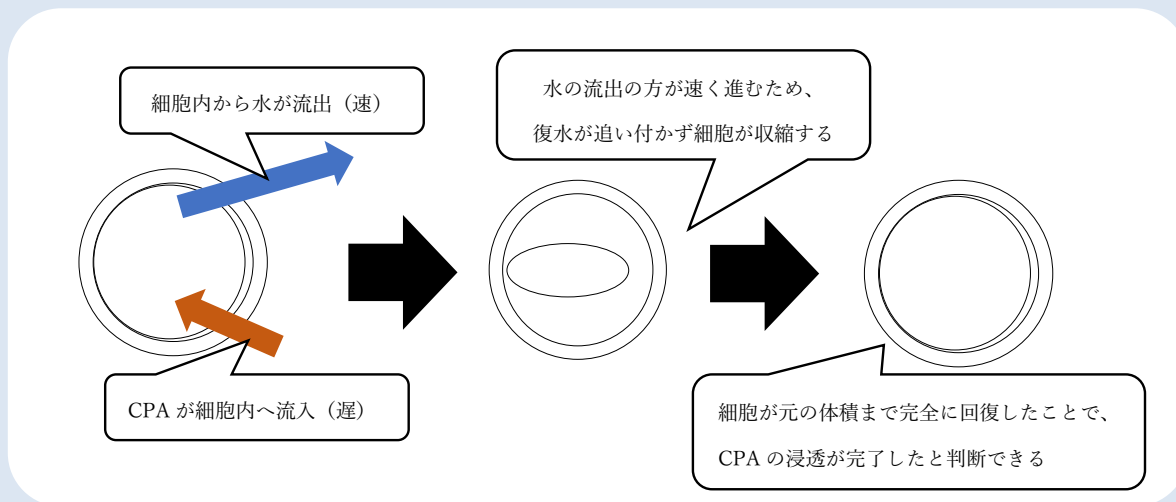
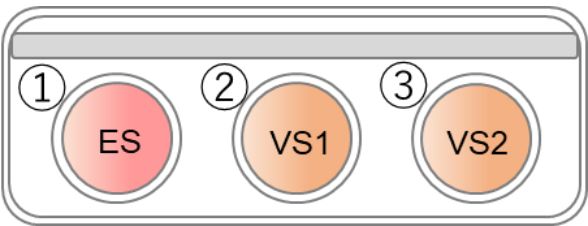


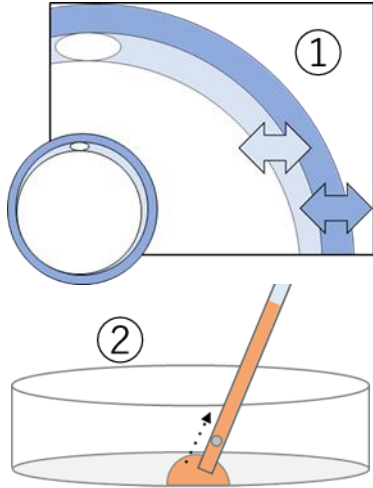
	図	手順
1		<ol style="list-style-type: none"> <li>室温の ES をガラス化プレートのウェル (左側) に 300ul 分注する (①)。</li> <li>室温の VS をガラス化プレートのウェル (他 2 つ) にそれぞれ 300ul 分注する (②)(③)。</li> </ol>

**要 Check!** 分注時に不要な気泡を発生させないコツ

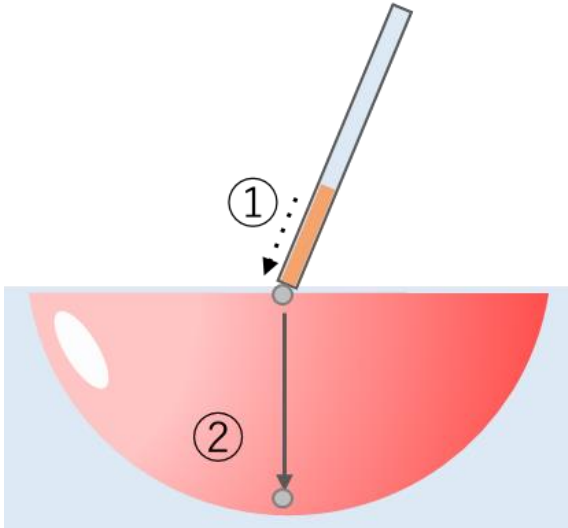
300  $\mu$ l に設定したマイクロピペットにチップを装着する。300  $\mu$ l 吸い上げて一度全液をチューブ内に吐き戻す。再度ゆっくりピペット内にメディアムを吸い上げ、ゆっくりと分注する事で、チップ内に不要な気泡が発生しない。

**要 Check!** 気泡が発生したら静置する

万一気泡が発生しても、そのままにしておけばやがて自然に消える。マイクロピペットで除去してしまうと、ウェルに分注したメディアムの量が変わってしまうため、行わない。

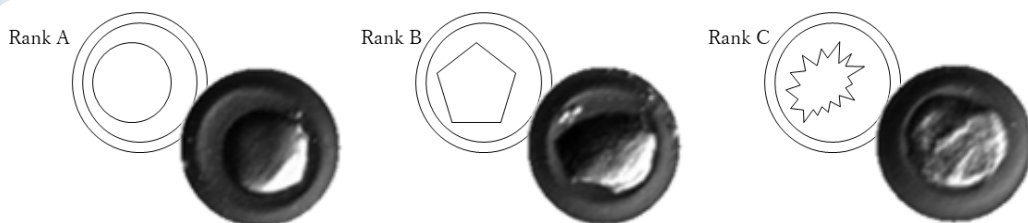
2	 <p style="text-align: center;">培養ディッシュ</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. 卵子/胚の形態をよく確認し、ES で完全回復した形態を知るため囲卵腔と透明帯の幅の比を記録しておく。</li> <li>2. パスツールピペットに卵子/胚を吸引後、卵子/胚 2 つ分の培養液と共に吸引する (①)。</li> </ol>
---	--	--

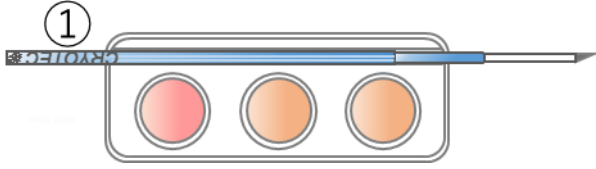
**要 Check!** 卵子/胚を ES に入れると、ただちに体積の収縮が始まる。

3	 <p style="text-align: center;">ES</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. ES の表面中央部に STEP1-2 で吸引した培養液とともに卵子/胚を置く (①)。</li> <li>2. タイマーでカウントを始める。</li> <li>3. 卵子/胚は収縮をしながら 30 秒程でウェルの底に到達する (②)。ウェルに到達した卵子/胚は 90 秒で最大限の収縮を確認する事が出来る。</li> <li>4. 収縮から卵子/胚の体積が完全に回復するのを待つ。</li> </ol>
---	--	---

## 収縮の状態による卵子/胚の質の評価

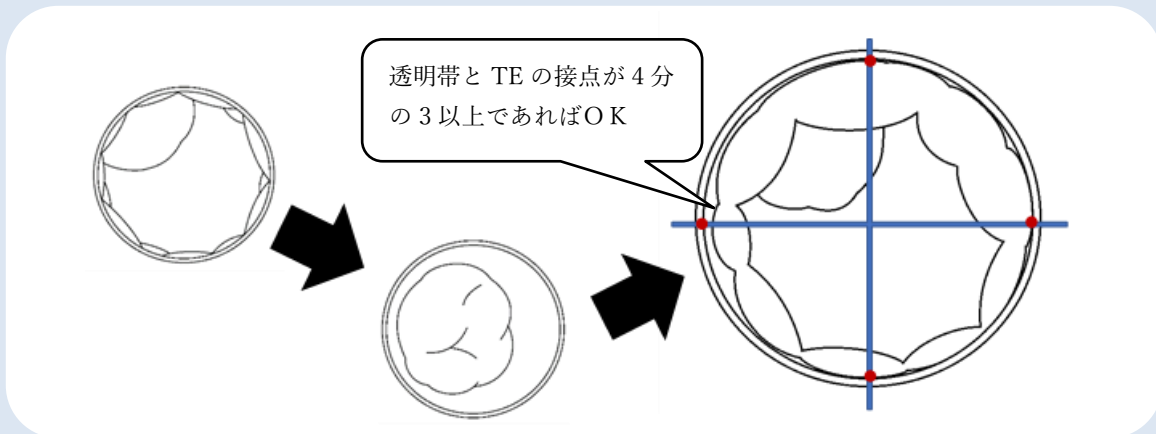
卵子/胚の質はその細胞の膜透過性で判断でき、質のよい卵子/胚ほど均一に球体を保ったまま収縮する (Rank A)。膜透過性にばらつきがあると角ができ (Rank B)、さらに進むと極端に不均一な収縮を見せる (Rank C)。これらの Grade は生存率には影響しないが、卵子/胚の質そのものを表すため、その後の受精能や発生能は同じではない。



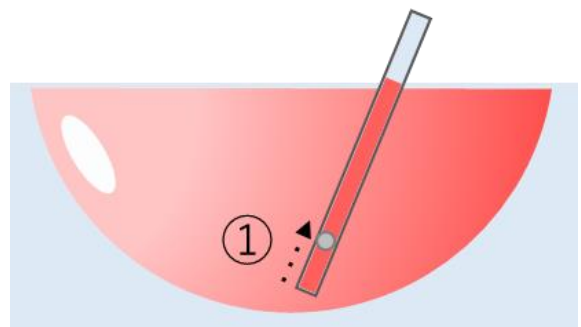
4		<ol style="list-style-type: none"> <li>回復待ち時間中にクライオテック入りストローをパッケージから取り出し、クライオテックの準備を行う。持ち手裏面（Logo面とは反対の面）に卵子/胚の情報を記入し、ガラス化プレートの溝にクライオテックのロゴを上面にしてセットする(①)。</li> </ol> <p><b>要 Check!</b>：折れたり破損したクライオテックは使用しないように事前にチェックする。</p> <ol style="list-style-type: none"> <li>冷却用液体窒素をクーリングラックに準備する。</li> <li>収縮した卵子/胚の体積が完全に回復した時点でES平衡完了とする。</li> </ol>
---	---	--

### 平衡完了の判断

体積の回復が確認できた時点もしくは、完全回復の判定に自信が持てない場合は、ES平衡の完了時間を卵子と胚盤胞(直径  $160\mu\text{m}$ - $220\mu\text{m}$ )は15分、4-8細胞期胚は12分経過した時点でESを終了し次のステップへ移る。これは、それぞれ15分間あるいは12分間浸漬していれば十分平衡が完了したと判断可能なためである。



胚盤胞の体積が完全に回復したかどうかは、胞胚腔があるためにやや困難である。そのため胚盤胞については、TEと透明帯の接し方を上図のように観察し、その回復を判別する。胚盤胞を上から見て十字を重ね、围卵腔と接する4点のうち3点以上においてTEと透明帯が隙間なく接していれば回復したと判断する。

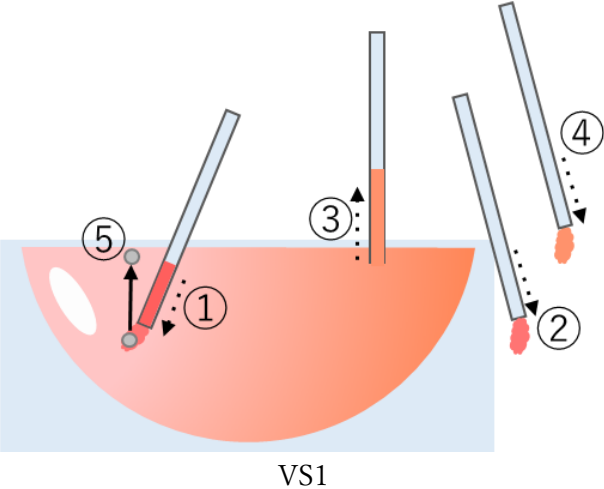
5		<ol style="list-style-type: none"> <li>卵子をパスツールピペットに吸引後、少量(卵子/胚2個分)のESを吸引する(①)。</li> </ol>
---	---	--



## 【STEP 2】

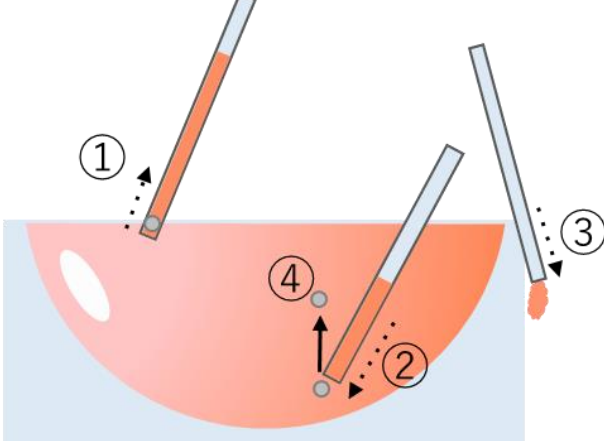
### VS 平衡: VS1 (30-60 秒間)

VS1 の目的は、細胞外の ES をすべて VS に置換することであり、細胞と VS1 の重量の一致によってこれが完了したと判断する。

	図	手順
1	 <p style="text-align: center;">VS1</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. VS1 の中深度以下に卵子/胚を放出する(①)。</li> <li>2. ピペットの共洗い：ピペット内部に残った ES を全量ウェル外液捨て溝に排出する(②)。</li> <li>3. ウェルの端から新鮮な VS1 を吸引し(③)、それを速やかに排出する(④)。</li> <li>4. 卵子/胚は投入後直ちに VS1 の表面に浮いてくる(⑤)。(卵子/胚投入後、直ちにフォーカスを VS1 表面に合わせる。)</li> </ol>

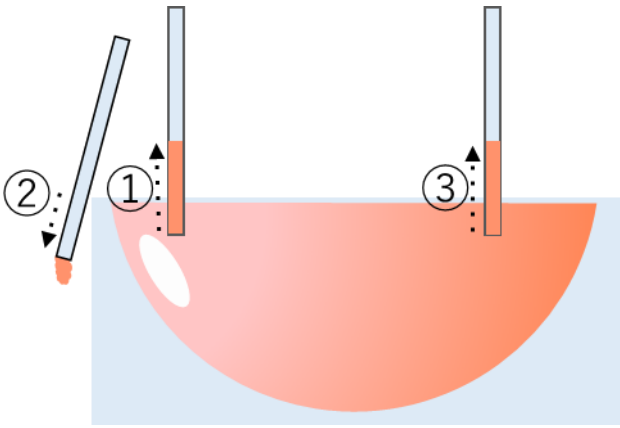
#### 要 Check !

放出された卵子/胚はすぐに表面に浮上するので、顕微鏡のフォーカスを液表面に合わせ卵子/胚を確認する。

2	 <p style="text-align: center;">VS1</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. ウェルの端から新鮮な VS1 を吸引後、ピペットの最先端に卵子/胚を吸引する(①)。</li> <li>2. 卵子/胚を VS1 ウェルの底に放出する(卵子/胚のみを放出(②))。</li> <li>3. ピペットの共洗い：ピペット内部に残っている VS1 を全量排出する(③)。</li> <li>4. 卵子/胚は中深度までゆっくりと浮上して必ず止まる(VS1 平衡の完了:④)。</li> </ol>
---	--	--

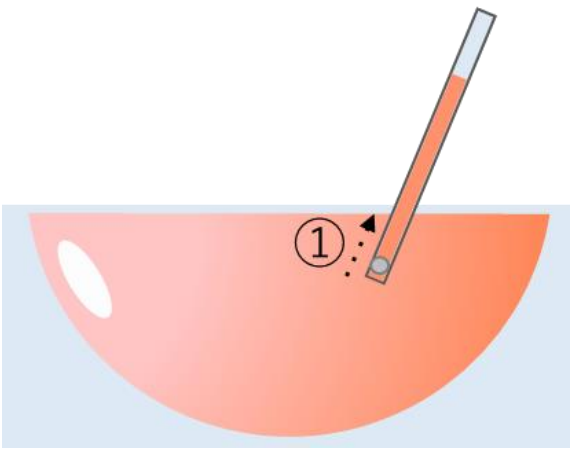
#### 要 Check !

浮上停止確認は、卵子/胚は最強拡大観察し同一フォーカス内に留まることをもって確認とする。

3	 <p style="text-align: center;">VS2</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. VS2 ウェルの端から新鮮な VS2 を吸引・排出する(①・②)。</li> <li>2. 再度、VS2 ウェルの端から新鮮な VS2 を吸引する(③)。</li> </ol>
---	--	--

**要 Check !**

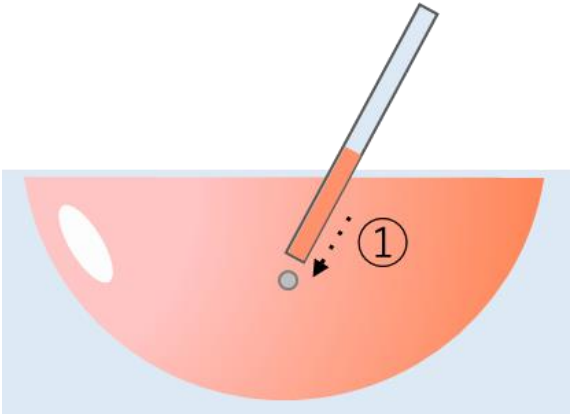
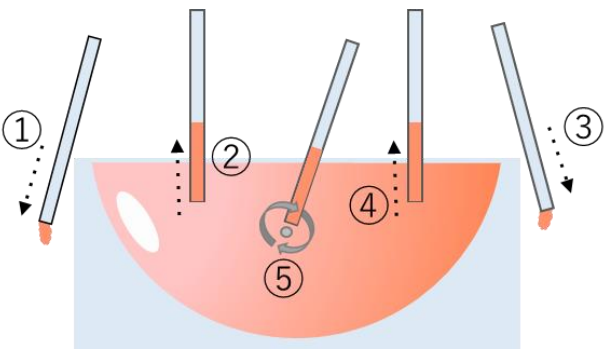
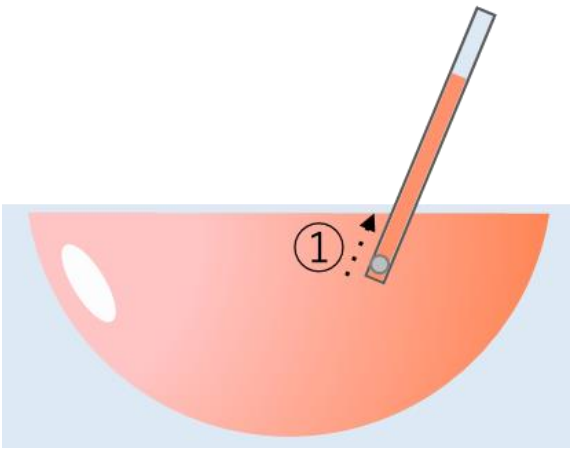
VS1 中の卵子/胚を吸引する前に新鮮な VS2 を吸引する目的は、VS1 を VS2 に持ち込むことを防ぐためである。

4	 <p style="text-align: center;">VS1</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. ピペットの最先端に VS1 の卵子/胚を吸引する(①)。</li> </ol>
---	---	---

## 【STEP 3】

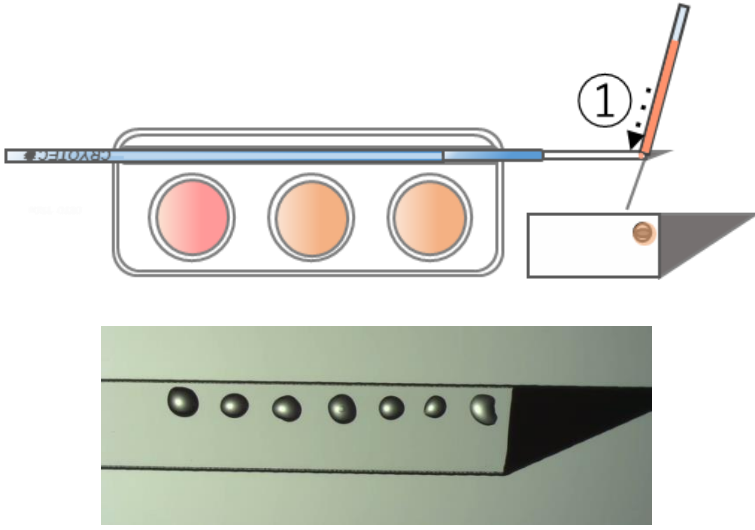
## VS 収縮の確認：VS2(10-20 秒間)

VS2 の目的は、ES が VS に完全に置換されたことを確認することであり、それは細胞がフラットに収縮していること、かげろう（ES が残っていれば濃度差で発生する）ができないことの 2 点で判断する。

	図	手順
1	 <p style="text-align: center;">VS2</p>	1. VS2 の中深部に卵子/胚を放出する(①)。
2	 <p style="text-align: center;">VS2</p>	1. ピペットの共洗い: ピペット内部に残っている VS2 を全量液捨て溝へ排出し(①)、ウェルの端から新鮮な VS2 を吸引・排出する(②・③)。 2. 再び新鮮な VS2 を吸引する(④)。 3. 卵子/胚周辺の溶液とかき混ぜることにより、卵子/胚を多方向から観察し、完全な収縮を確認する(⑤)。
3	 <p style="text-align: center;">VS2</p>	1. ピペットの最先端に卵子/胚を吸引する(①)。

**要 Check!** : 卵子/胚が自然に転がり確認できたなら、かき混ぜる必要はない。

## ローディング

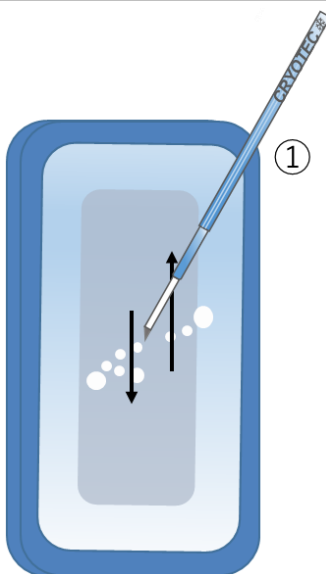
4		<p>1. クライオテックのシート先端のマーカ（黒三角）の近くに微小量の VS2 ドロップとともに卵子/胚をのせる (①)。</p>
---	---	--

**要 Check!** 1ドロップ当り1卵子/胚。ドロップの最小化は行わない。

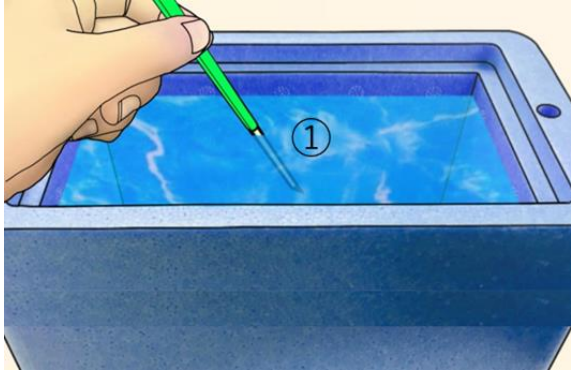
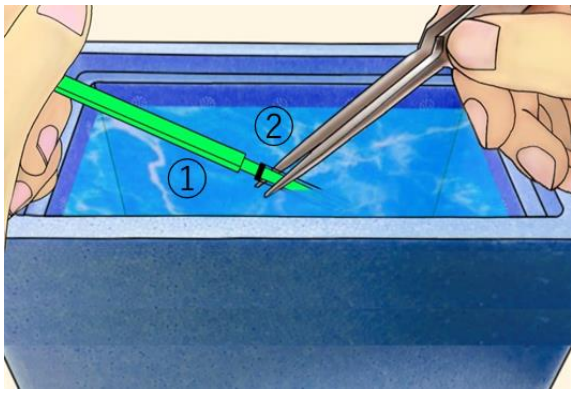
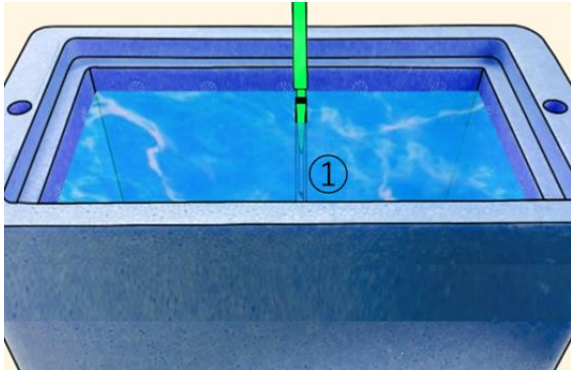
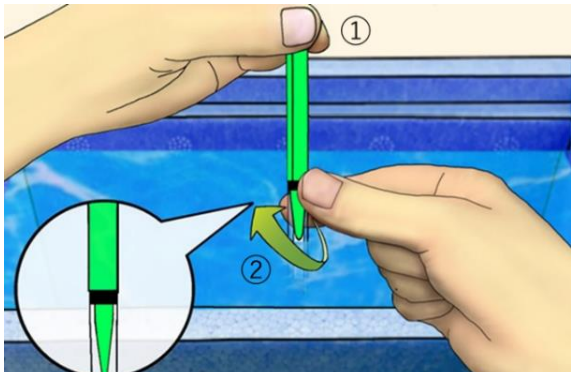
## ドロップの最小化は行わない

従来法では冷却速度を高めるためにドロップの最小化を行っていたが、本法の凍結試薬は従来法に比してガラス化能が高いため、ドロップを最小化する必要がない。ドロップを最小化してしまうと、卵子/胚に表面張力による圧力がかかりダメージとなる上、シート上に卵子/胚が張り付き、融解時に取れにくくなる。TSでの所要時間が長くなり、これもまた卵子/胚のダメージを招く。本法ではドロップの最小化は行わず、ドロップが大きくなりすぎてしまったり、ひとつのドロップに卵子/胚が2個以上入ってしまったたりした場合は、一度卵子/胚をピペットに吸いなおしてシートの違う場所にドロップを作成する。

## 超急速冷却

5	 <p style="text-align: center;">液体窒素</p>	<p>1. シート上のドロップ内に卵子/胚を確認した後、直ちにクライオテックを液体窒素中に投入し、冷却速度を上げるために気泡が発生しなくなるまで振る(超急速冷却)(①)。</p>
---	---	---

## カバーキャップの装着

	図	手順
1		1. シート先端は液体窒素内に保持する(①)。
2		1. 液体窒素にカバーキャップを投入し、泡が消失した後、液体窒素中(液面下すれすれ)でクライオテックにカバーキャップをする。 2. シート先端は液体窒素中に保持したまま(①)、ピンセットでカバーキャップの上部(黒いマーカ一部分)付近(②)を掴みキャップする。
<b>要 Check!</b>	カバーキャップの真ん中はピンセットで掴まない。強く掴むと、カバーキャップが損傷する可能性があるの で気を付ける。また、折れたり、破損したカバーキャップおよびクライオテックは使用しないようにする。	
3		1. ピンセットでカバーキャップ後、クライオテックを垂直に立てる(①)。
4		1. シート先端は液体窒素内に保持したまま(①)、キャップのクライオテック側部分を空中に出し、指でキャップをしっかりと持ち上げて締める(②)。

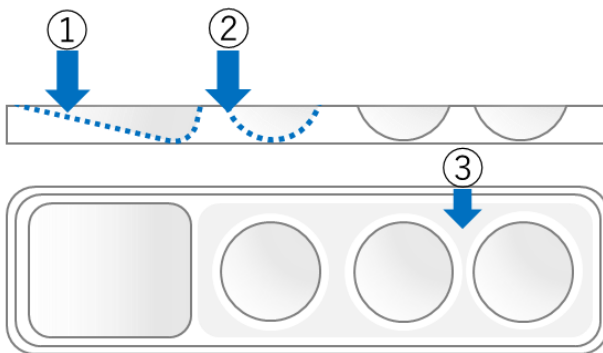
### 3. 融解プロトコル

#### 氷晶形成の危険がある温度領域

凍結-融解で最も氷晶形成が起きやすいのは、融解時である。どれほど冷却速度を上げて凍結しても、加温速度が低ければ氷晶を形成させる。氷晶形成が生じる $-80^{\circ}\text{C}$ から $-20^{\circ}\text{C}$ をいかに素早く通過するかが重要となる。

#### 【準備するもの】

- ・クライオテック® Warming Kit 102
  - 加温液(TS: Thawing Solution: 1.8 ml/バイアル×1本)
  - 希釈液(DS: Diluent Solution: 0.5 ml/バイアル×1本)
  - 洗浄液(WS: Washing Solution: 1.0 ml/バイアル×1本)
  - 融解プレート 1枚(融解専用4穴ディッシュ)
- ・実体顕微鏡(加温プレートの電源は切っておく)
- ・ストップウォッチ(カウントアップ機能があるもの)
- ・ピンセット
- ・ $300\mu\text{l}$ 用マイクロピペット/チップ
- ・パストゥールピペット(マウスピース使用の場合)
- ・クーリングラック



#### 融解プレートの特徴

クライオテック法専用にデザインされた融解プレートには、凍結プレート同様、①TS専用の傾斜のついた長方形のウェル、凍結プレート同様の②半球状のウェル、③液を排出するためのスペースがある。TSウェルの傾斜は、クライオテックを安定して挿入できるように設計されている。半球状のウェルは、希釈時にメディウムの液溜まりを作りやすく、最も緩やかな浸透圧の置き換わりを可能としている。

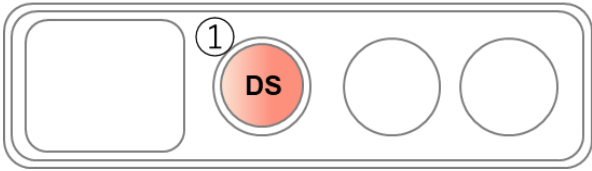
#### 【融解前の準備】

1. 融解開始の2時間以上前に融解プレートとTSのバイアル(キャップは閉じたまま)を $37^{\circ}\text{C}$ のインキュベーター内で温めておく(オーバーナイト加温可)。
  - ・ $\text{CO}_2$ インキュベーターをご使用の場合は、TSのバイアルのキャップがきちんと閉まっている事を確認し、温める(上記同様オーバーナイト加温可)。
2. DSとWSのバイアルは、融解開始の少なくとも2時間以上前に室温( $26\pm 1^{\circ}\text{C}$ :  $25-27^{\circ}\text{C}$ )にしておく。
3. クーリングラック(液体窒素容器)に液体窒素を準備する。
4. 液体窒素タンクよりクライオテックを取り出し、クーリングラックの液体窒素中でカバーキャップを外し、実施者に一番近い内壁に立てかけておく。

**要Check!** : カバーキャップを外す際、ピンセットでカバーキャップを強く掴んで外そうとするとカバーキャップおよびクライオテックシートが破損する恐れがあるので注意する。

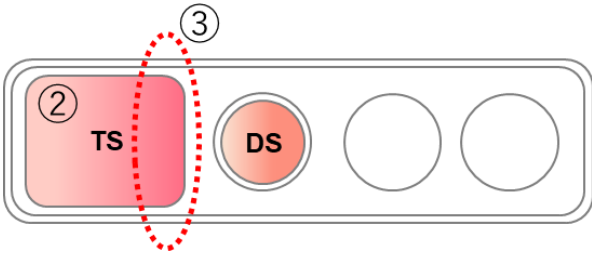
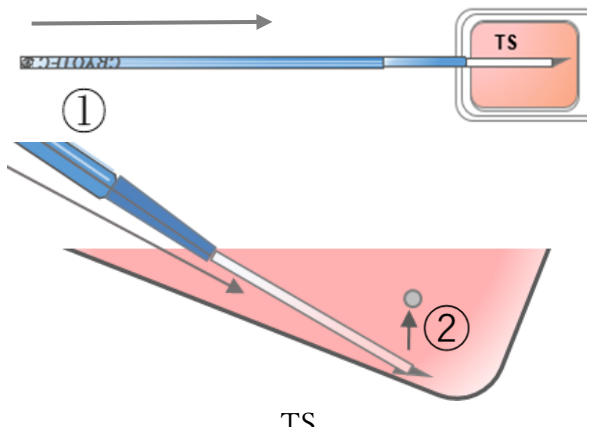
## 【STEP 4】

## TSによる加温（1分間）

	図	手順
1		1. 予め37°Cに加温された融解プレートをインキュベーターから取り出し、2番目のウェル（最初のラウンドウェル）に室温のDSを300 $\mu$ l分注する(①)。

## 要 Check !

可能な限り 37°Cの最大温度を守るために、本来室温下のメディアムは直前に分注すべきである（プレートの温度を下げてしまうため）。しかし、TSの作業時間は1minしかなく準備することができないので、予めDSを分注しておく。

2		1. 予め37°Cに加温されたTSバイアル(1.8 ml)をインキュベーターから取り出し、全量をTSウェル（長方形のウェル）にあける(②)。 2. 顕微鏡のフォーカスをTSウェルの底（特にクライオテック挿入時にシート部分が来る位置：左図点線部）に合わせる(③)。
3		1. 直ちに液体窒素からクライオテックを素早くTS中に投入（1秒間以内）する(①)。 2. タイマーをスタートし、 <b>1分間静止</b> する。 3. 卵子/胚は加温中、自然にクライオテックシートから離れ浮かび始める(②)。

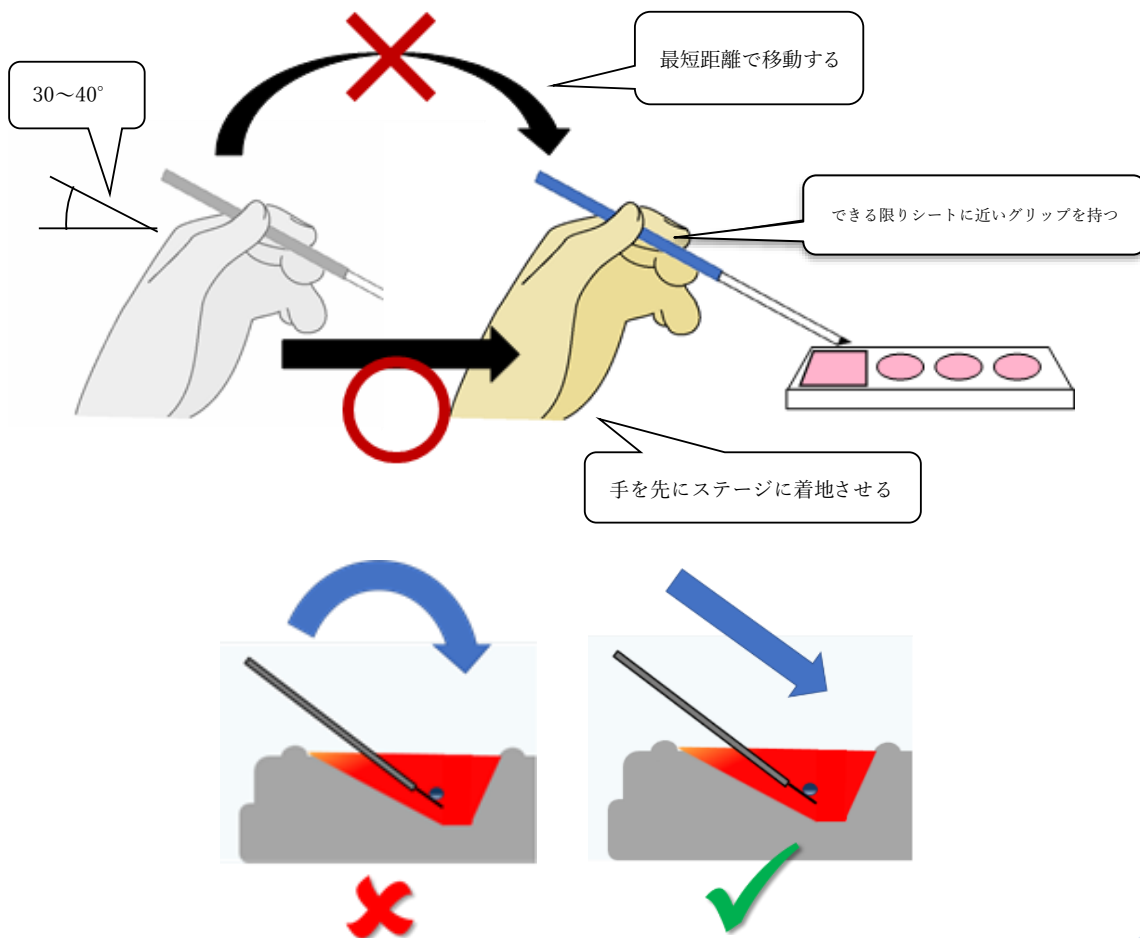
## 要 Check ! TSでは必ず1分間静止！

TSにクライオテックを浸けたら、1分間は必ず静止する。クライオテックを動かしてしまうと、冷えたクライオテックの影響でTS全体の温度が下がってしまう上、シートからはがれた卵子/胚が振動で動いてしまい見失いやすくなる。仮にクライオテック挿入時シート上に卵子/胚を見つけられなくとも、焦らずそのまま待機する。

### クライオテックを安全に TS へ浸けるコツ

ピペットを右手に準備し、クライオテックのできる限りシートに近いグリップ部分を持ち、ただちに TS ウェルのカーブに沿って 30~40° の角度で挿入する。この時手は無意識に弧を描こうとするが、最短距離を保つために真っすぐ移動させ、先に手の側面をステージに着地させることで、安定してクライオテックを挿入することができる。手の着地までは素早く、そこから TS への挿入までは静かに丁寧に行う。

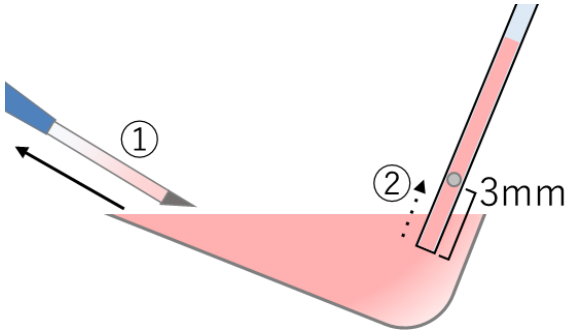
TS ウェルの表面に対して垂直に着水すると、クライオテックシート表面部分が液体と接する面積が大きくなり、TS 中に気泡を形成する要因となる空気を持ち込んでしまう。シート上に気泡が発生すると卵子/胚を紛失しやすくなる恐れがあるため、LN<sub>2</sub> からはできるだけ直角に、TS へはウェルのカーブに沿って移動させることで気泡の発生を最小限に抑えることができる。





## 【STEP 5】

### DS による希釈 (3 分間)

	図	手順
1		<ol style="list-style-type: none"> <li>1. クライオテックを 1 分間静置後、ゆっくりとクライオテックを TS ウェルから取り出す(①)。</li> <li>2. TS 中で卵子/胚を吸引し、続いてピペット内に 3mm の TS を 3 秒程度かけてゆっくりと吸引する(②)。</li> </ol>

#### 要 Check !

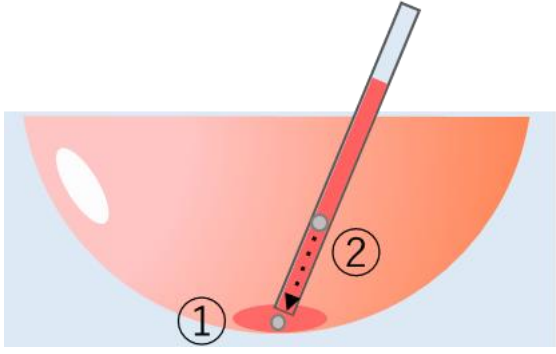
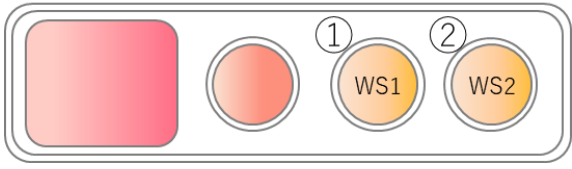
1 分間静置後、クライオテックシートから卵子/胚が離れない場合は、パストツールピペットにて卵子/胚の下から溶液を吹きかけてシートから浮かせる。この作業では、卵子/胚に触れることがないように気を付ける。

#### 要 Check ! 卵子/胚が見えなくなったら

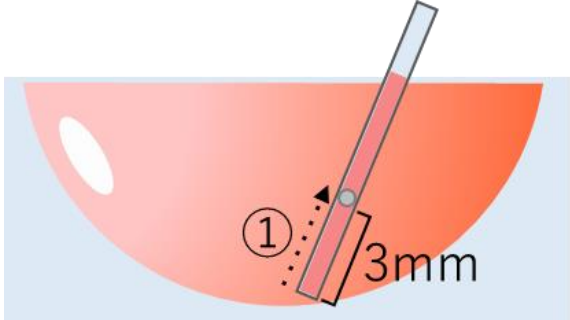
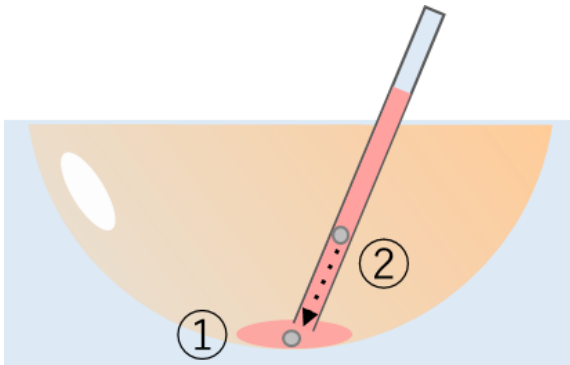
凍結時クライオテックに乗せたのであれば TS ウェル内に卵子/胚は必ず存在する。TS は非常に毒性の低い溶液の為、焦らず探すことが可能である。

#### 要 Check !

3mm は融解プレート蓋にある 3mm インジケーターで測定することが可能である。

2		<ol style="list-style-type: none"> <li>1. ピペット先端を DS の底中心に挿入し、TS を 3 秒間かけてゆっくりと排出して底に TS 層の液だまりをつくる(①)。</li> <li>2. 次いで卵子/胚を TS 層の底に静かに置く(②)。</li> <li>3. タイマーをスタート後、顕微鏡のライトを消し、3 分間静置する。</li> </ol>
3		<ol style="list-style-type: none"> <li>1. 3 分間待っている間に WS1 と WS2 のウェルに 300 <math>\mu</math>l ずつ WS を分注する(①)(②)。</li> </ol>

## WS1 による希釈 (5 分間)

	図	手順
1	 <p style="text-align: center;">DS</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. DS 中で卵子/胚を吸引し、続いてピペット内に 3mm の DS を 3 秒間かけてゆっくりと吸引する(①)。</li> </ol>
2	 <p style="text-align: center;">WS1</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. ピペット先端を WS 1 の底中心に挿入し、DS を 3 秒間かけてゆっくりと排出して底に DS 層の液だまりをつくる(①)。</li> <li>2. 次にで卵子/胚を DS 層の底に静かに置く(②)</li> <li>3. タイマーをスタート後、最強拡の倍率で卵子/胚の形態を記憶し、実体顕微鏡のライトを消し、5 分間静置する。</li> <li>4. 5 分後、記憶した卵子/胚の形態と比較する。収縮した卵子/胚の体積が完全回復あるいは回復最中であることが確認できたら生存と判定する。</li> </ol>

**要 Check !**

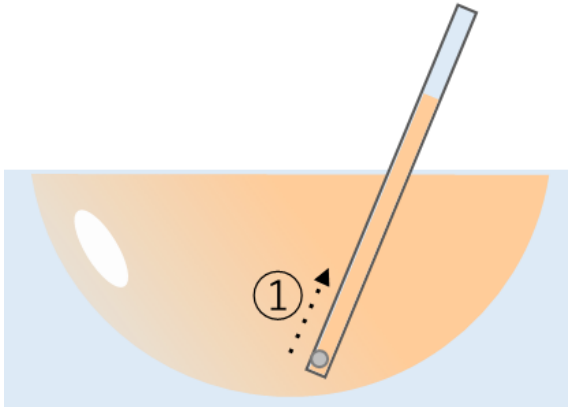
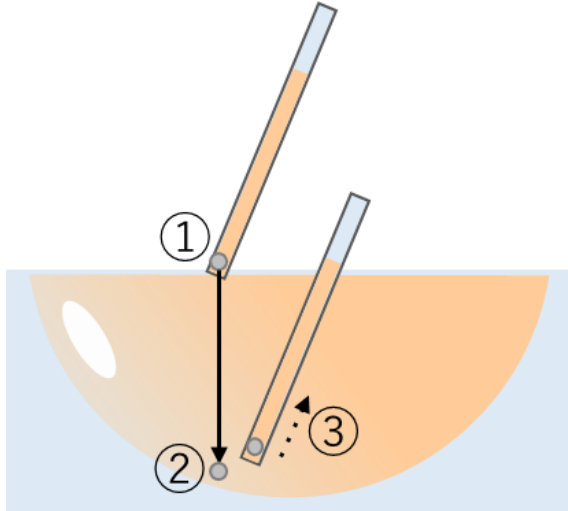
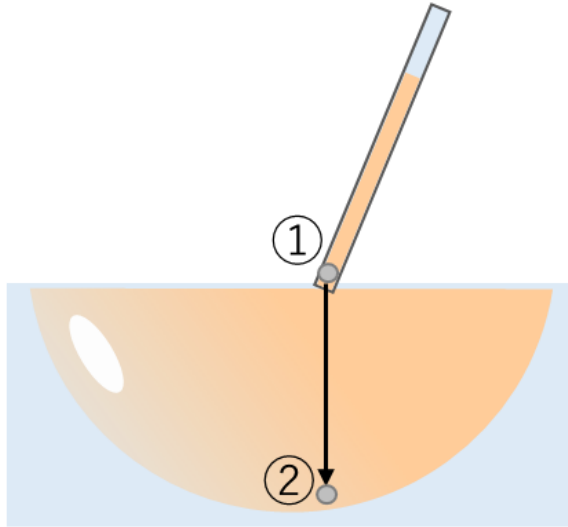
凍結-融解で卵子/胚にダメージがあったかどうかは WS 1 のステップで確認する事が重要である。

生存している卵子/胚は正常な膜反応が起こり、体積は回復する。WS1 におけるこの反応は卵子/胚が DS(900)から WS(300)に入ることによって、等張になろうと復水が起きるからである。つまり、良好な卵子/胚は体積が完全に回復するが、不良な卵子ほど体積の回復に時間がかかる。さらに、細胞膜がダメージを受けた卵子/胚の場合あるいは死滅した卵子の場合は、正常な膜反応が起こらず、卵子/胚の体積は「反応しない」「何も変わらない」。

胚盤胞の場合、再び胞胚腔ができ始め開いていくか、胞胚腔が再形成されれば「生存」となる。一般的にヒト胚は 30%以上の生存割球が認められた場合、将来子供になる可能性がある。

- 2 細胞期胚の場合、1 割球以上
- 4 細胞期胚の場合、2 割球以上
- 8 細胞期胚の場合、3 割球以上

## WS2 による洗浄 (1 分間)

	図	手順
1	 <p style="text-align: center;">WS1</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. ピペット最先端に卵子/胚を吸引する(①)。</li> </ol>
2	 <p style="text-align: center;">WS2</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. WS2 ウェルの左側表面に卵子/胚を置く(①)。</li> <li>2. 卵子/胚は自然にゆっくりとウェルの底に沈んでいく(②)。</li> <li>3. 卵子/胚がウェル底に到達後、再びピペット最先端に卵子/胚を吸引する(③)。</li> </ol>
3	 <p style="text-align: center;">WS2</p>	<ol style="list-style-type: none"> <li>1. WS2 ウェルの右側表面に卵子/胚を置く(①)。</li> <li>2. 再び卵子/胚は自然にゆっくりとウェルの底に沈んでいく(②)。</li> <li>3. 卵子/胚がウェル底に到達後、洗浄完了とする。</li> <li>4. 顕微授精または胚移植まで卵子/胚を培養液ドロップに戻し回復培養を行う。</li> </ol>

**要 Check !** ICSI には 2 時間培養、胚盤胞移植には 1 時間以上の培養を推奨する。