

微酸性電解水を活用した人工種子の開発

～絶滅危惧種サギソウの保全をめざして～

光石統哉 堂野遙希 古川翔大 瀧谷咲月

龍野高校自然科学部では、サギソウ自生地の保全活動を行っている。その方法は、サギソウの生育を妨げているカモノハシなどの大型草本を駆除し、人工交配により結実率を上げたりしている。しかし、種子を散布しても胚乳を持たないサギソウの種子は発芽時にラン菌と共生できないと発芽しない。そこで、ラン菌と共生しなくても発芽するサギソウの人工種子の開発に取り組んだ。また、普及を目指すためにクリーンベンチなど高価な設備を使用しない技術開発も目標とした。菌が常在する生物実験室で人工胚乳を作成したり、無菌操作を行ったりするために、殺菌水である微酸性電解水を活用した。

A close-up photograph of a white Sagiso (Sagittaria trifolia) flower against a dark background. The flower has three distinct petals and a long, thin stamen extending from the center.

サギソウの種子のつくり

ラン科植物の種子は、非常に小さく、胚乳をもたない。

ラン菌と共生し養分の供給がなければ発芽できない。

サギソウの種子

種皮

胚

0.5mm

カキの種子

胚乳

胚

イネの種子(コメ)

胚

胚乳

The diagram illustrates the structure of an artificial seed. It consists of three concentric layers: an outer blue layer labeled '人工種皮(ゲル)' (Artificial Seed Coat (Gel)), a middle purple layer labeled '人工胚乳' (Artificial Embryo), and a central green sphere labeled 'プロトコーム' (Protocorm). The research topics listed are:

- 研究課題Ⅰ 人工胚乳の開発
- 研究課題Ⅱ 人工種子の製造方法の開発
 - a 種皮の開発
 - b 口径を調べる
 - c 製造機の開発
- 研究課題Ⅲ 人工種子の保存方法の開発

The diagram illustrates the process of forming an artificial seed. It starts with a cluster of black dots representing a "細胞塊" (cell mass). An arrow labeled "分化" (differentiation) points to a group of green heart-shaped symbols representing "不定胚" (undifferentiated embryo). A second arrow points to a single green heart symbol enclosed within a blue circle, representing a mature seed.

従来の方法は、**不定胚**をゲルで被う

新技術

育てた**プロトコーム**を、ゲルで被う
→ 遺伝子多様性を維持できる

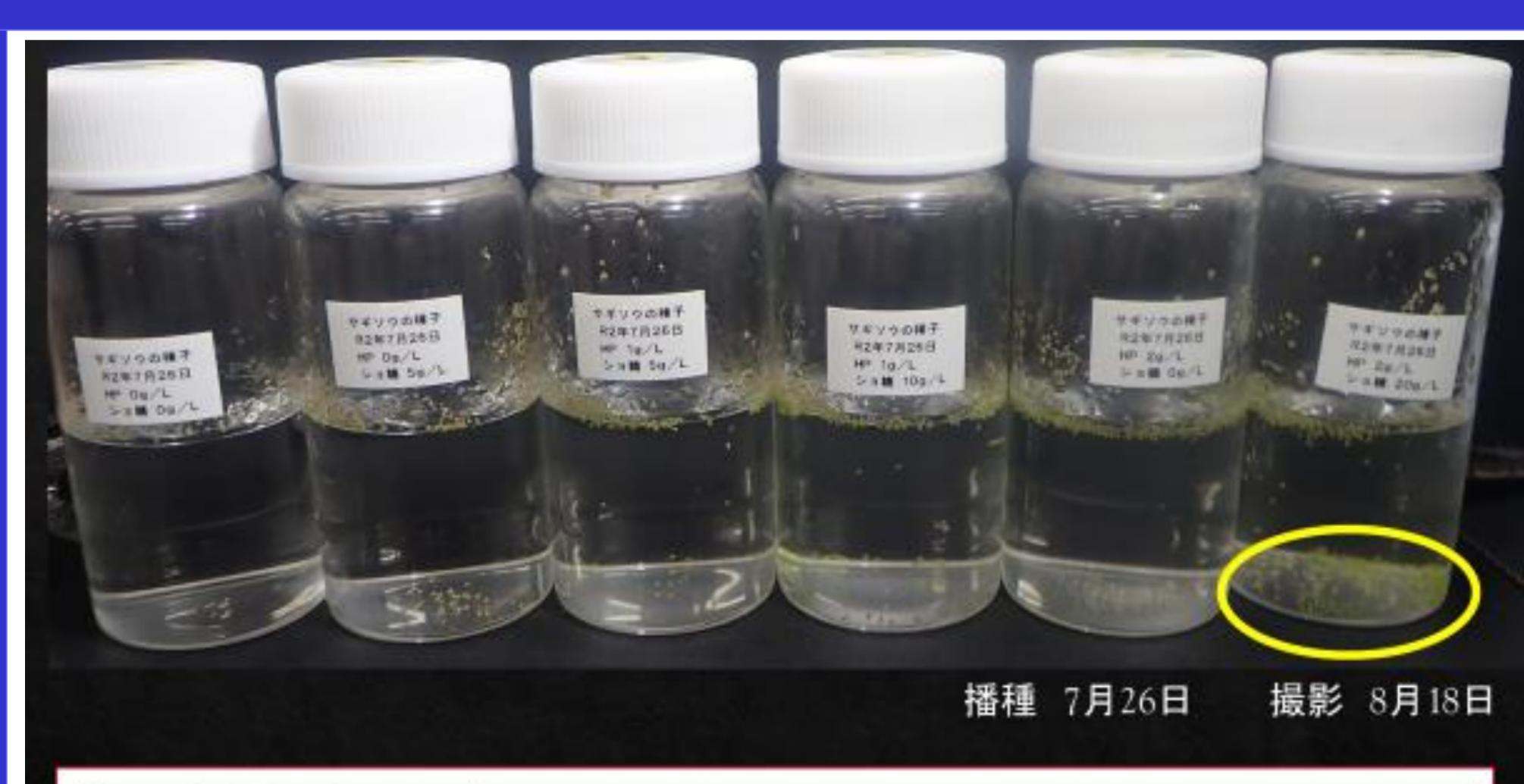
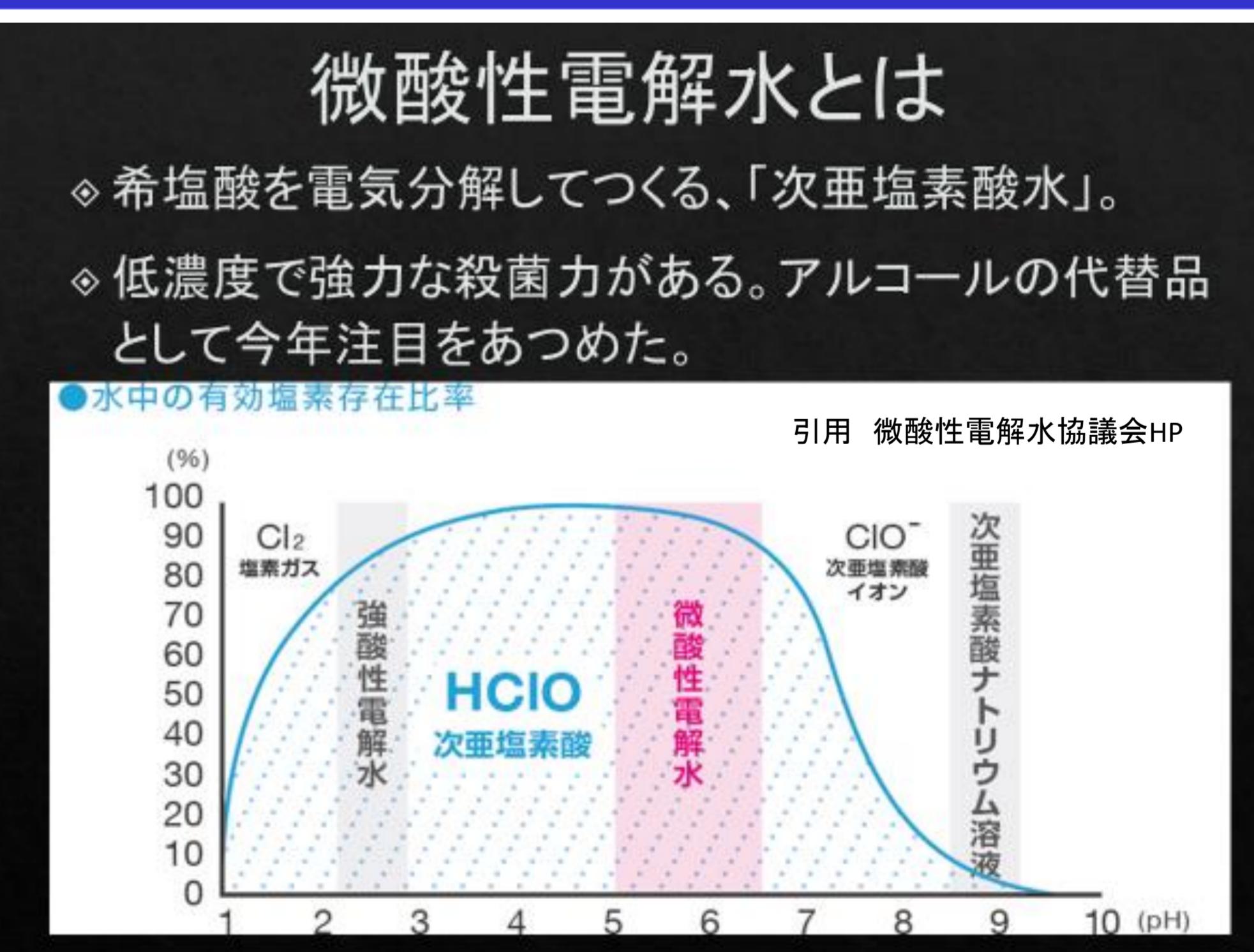
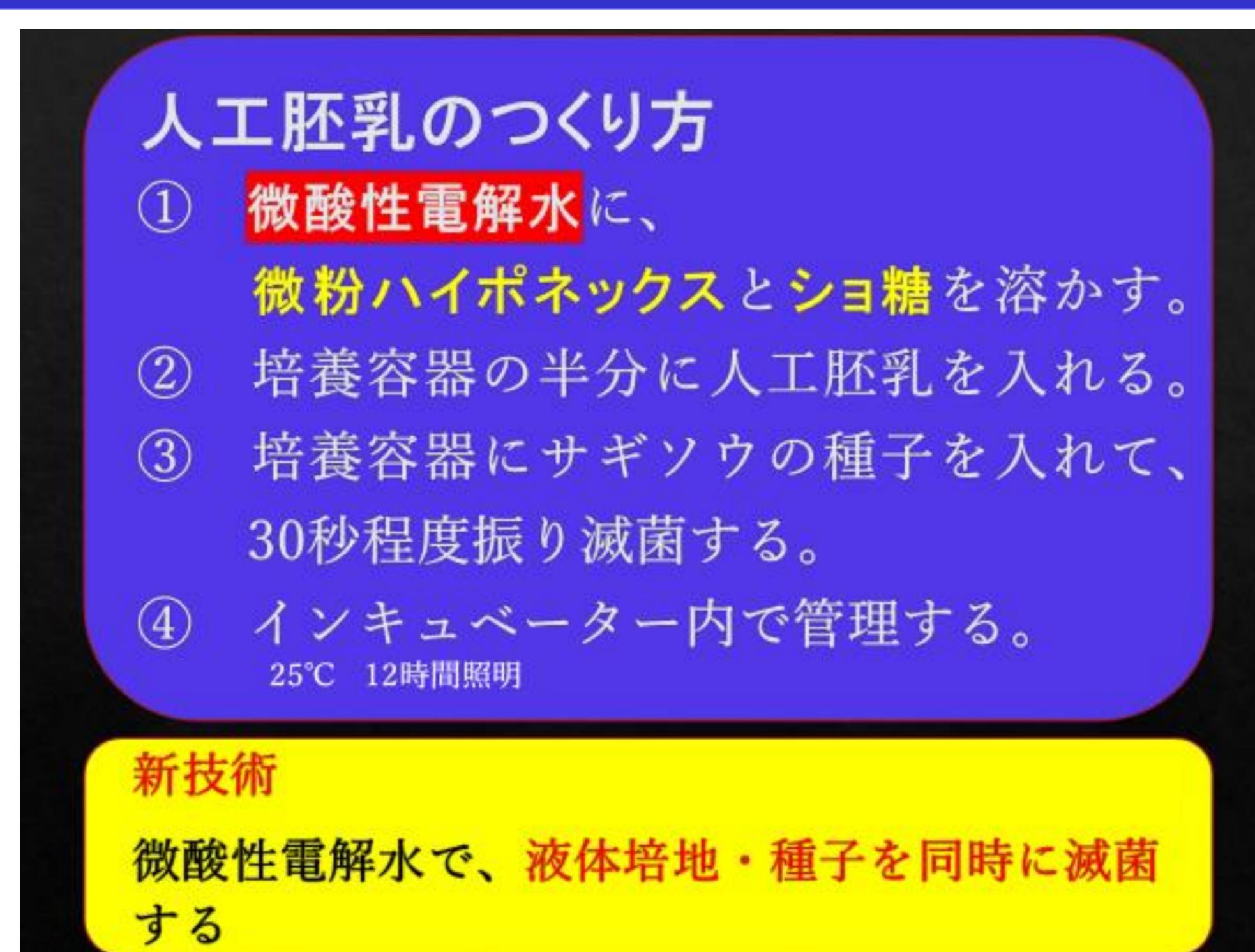
The image shows two side-by-side micrographs of plant embryos. The left micrograph, labeled 'ニンジンの受精胚(左)', shows a normal, well-defined embryo with a clear internal structure, stained reddish-brown. The right micrograph, labeled '不定胚(右)', shows an embryo that has been induced through tissue culture, appearing as a large, irregular, and somewhat translucent green mass.

A close-up photograph showing a dense cluster of small, bright green, spherical structures, which are protocorms. These structures are attached to a dark, fibrous substrate, possibly moss or a specialized growing medium. The protocorms have a slightly textured surface and some small, translucent, hair-like appendages (rhizoids) visible at their bases.

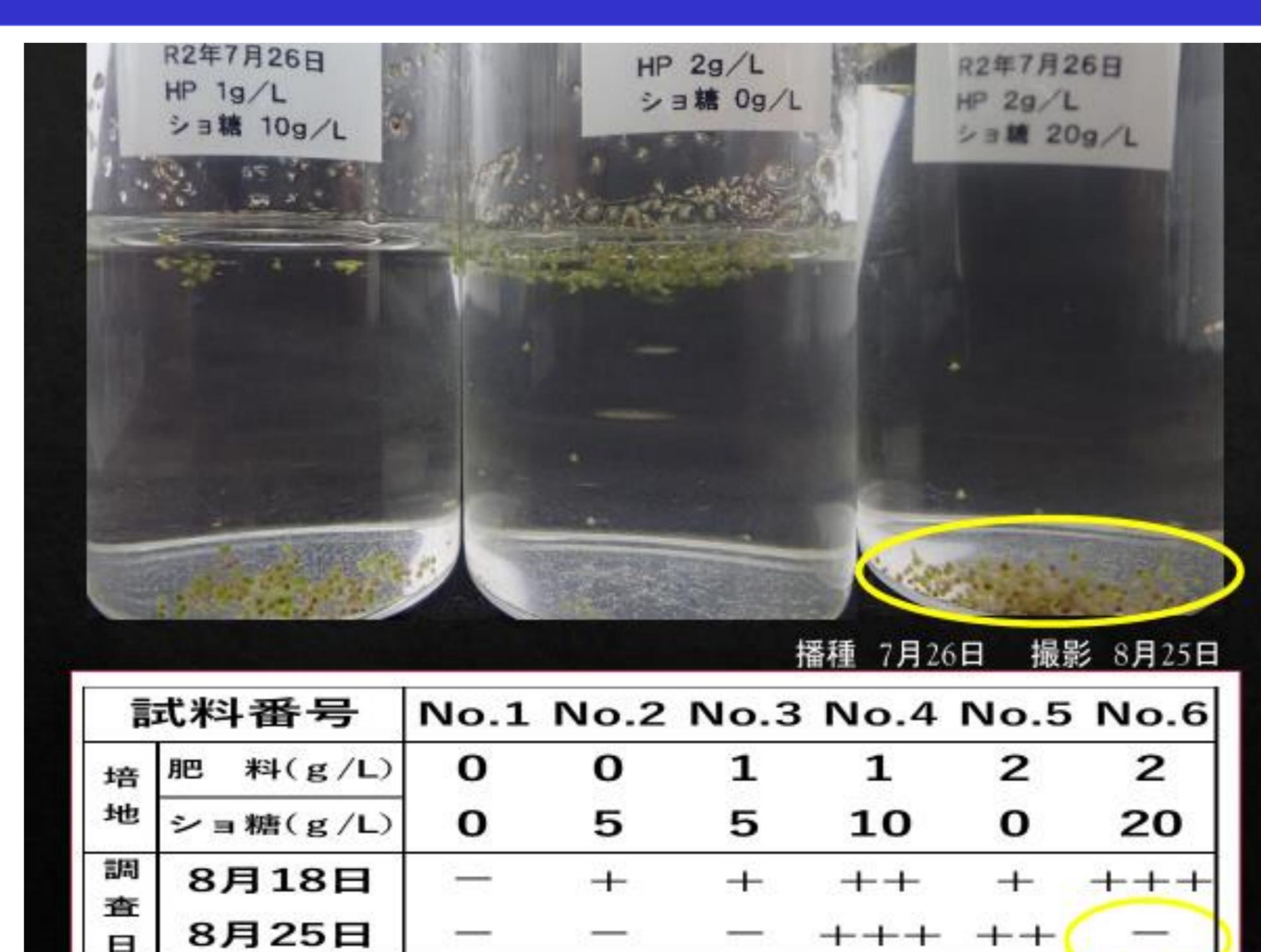
研究課題 I 人工胚乳の開発

素材の入手が容易で、かつ安価であるため、京都大学の狩野邦雄氏が考案した京都培地を参考に、人工胚乳をつくることにした。プロトコームまでは1~2ヶ月で成長すると思い、低濃度の培地にした。また、仮根が絡まないようにするために、液体培地とした。

京都培地(狩野培地)		→		人工胚乳(試作)	
微粉ハイポネックス	3g			微粉ハイポネックス	
ショ糖	35g				0g・1g・2g
寒天	15g			ショ糖	0g・5g・10g・20g
水	1000mL			寒天	0g
				水	1000mL



試料番号		No.1	No.2	No.3	No.4	No.5	No.6
培地	肥 料(g/L)	0	0	1	1	2	2
	シヨ糖(g/L)	0	5	5	10	0	20
調査日	8月18日	—	+	+	++	+	+++
	8月25日	—	—	—	+++	++	—



微酸性電解水と他の殺菌剤との比較

微酸性電解水は、多くの微生物に対して殺菌効果がある。

また、低濃度で強力な殺菌効果がある。

① 紫外線により分解されやすく長期保管ができない

◎ 二〇一九年卷一百一十一

② ノミ酸に対して感覚に力附されやすい。

③ 噴霧した場合、アルコールのように

早く乾かない。

今回使用した微酸性電解水はホクエツ社の製造機ピアミーで、龍野高校で希塩酸を

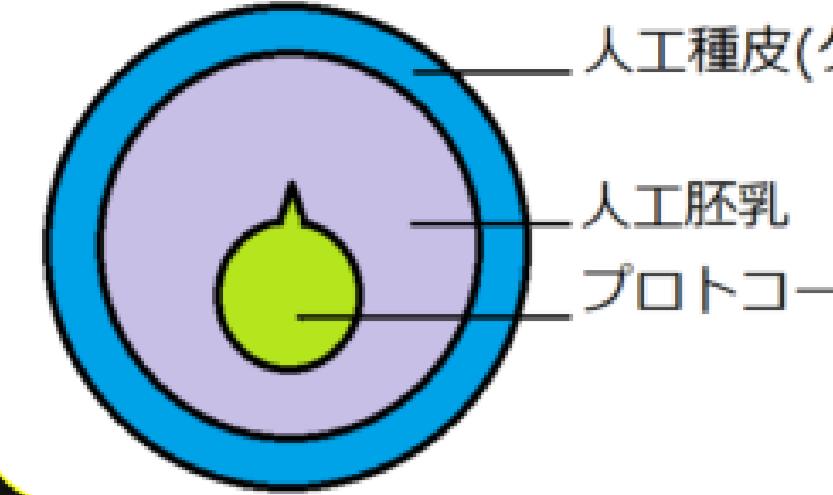
電気分解して製造したものを使用した。



微酸性電解水を利用すれば、オートクレーブを使うことなく、短時間で人工胚乳(液体培地)を滅菌でき
た。また同時に種子も滅菌可能であった。培地濃度は、やや濃いめの方が成長速度は速いが、プロト
コームの劣化も早かった。肥料微粉ハイポネックス1g/L・ショ糖10g/Lで培養するのがよいと考えた。播
種後初期は濃度を濃いめで育て、プロトコームが成長したらうすめの培地に移植する方法も考えられる。

研究課題II 人工種子の製造方法の開発

サギソウ人工種子のイメージ



種子の直径 5~8mm
胚乳の直径 4~6mm
プロトコーム 2~6mm

a 人工種皮の開発

ゲル化剤
アルギン酸ナトリウム
塩化カルシウム
何%水溶液が適切か

b 人工胚乳用のピペットの口径を調べる

人工胚乳の液滴は
4~6mmを目標とする。

c 人工種子の製造機を創る

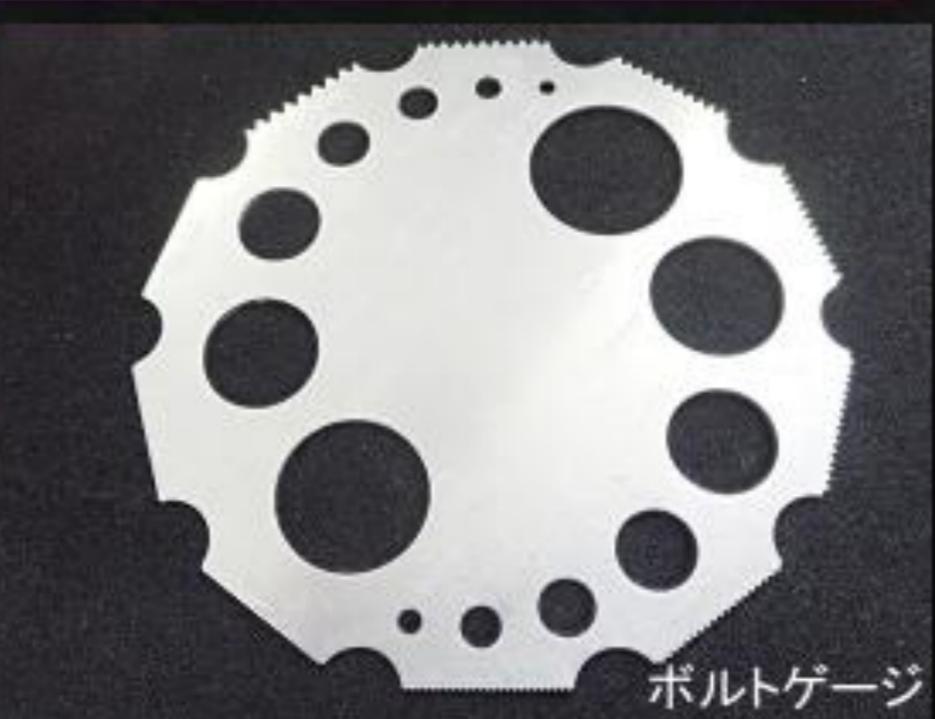
実験室の道具や100円均一店などで入手できるもので考案する。

研究課題II 人工種子の製造方法の開発

課題 II -a 人工種皮の開発

◇ 塩化カルシウム水溶液(0.5%, 1%, 2%)の上方15cmから、口径3mmのピペットでアルギン酸ナトリウム水溶液(1%, 2%, 4%)を滴下した。

◇ ゲル玉のサイズは、ボルトゲージで測定した。



課題 II -a ゲル化剤の濃度を決める

アルギン酸 Na	CaCl ₂	ゲル玉の直径(mm)と分布					試料数 (個)	ゲル直径 最頻値(mm)
		3.5	4.5	5.5	6.5	7.5		
1%	0.5%	10	9				19	5.5
1%	1%	1	19				20	4.5
1%	2%	2	18				20	4.5
2%	0.5%	8	15				23	5.5
2%	1%	5	21				26	5.5
2%	2%	5	16	3			24	5.5
4%	0.5%	1	15	5	4		25	5.5
4%	1.0%	18	7				25	5.5
4%	2.0%	16	9				25	5.5

研究課題II 人工種子の製造方法の開発

課題 II -b 人工胚乳用のピペットの口径を調べる

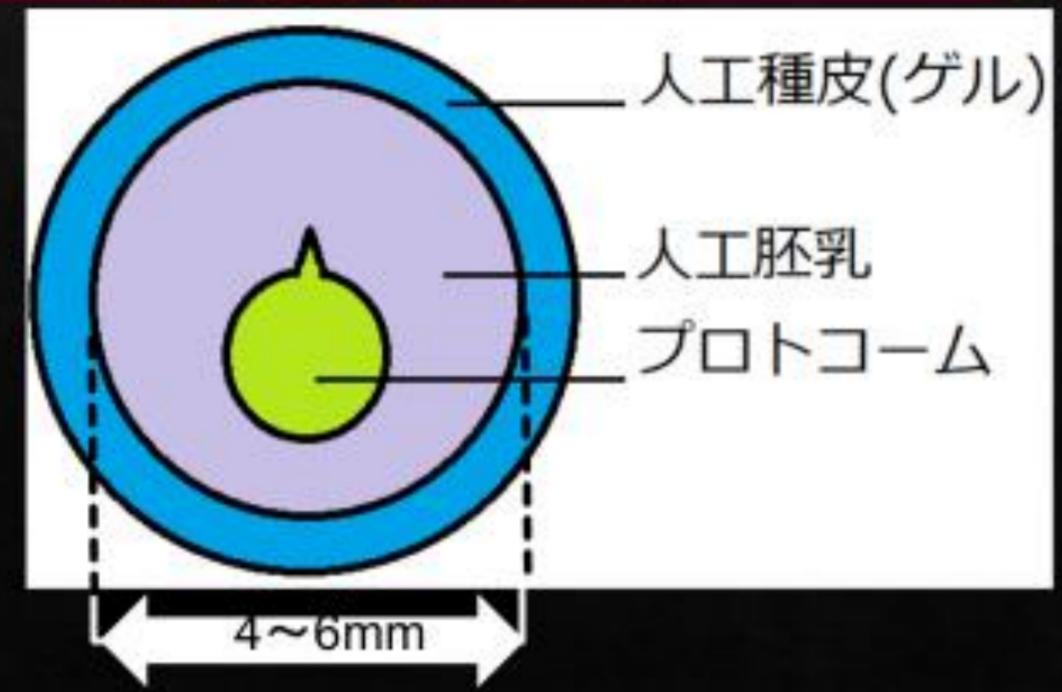
人工胚乳の液滴は4~6mmを目標とする。

先端を切断した口径1~6mmの使い捨てピペットを用いて水を滴下した。電子天秤で水滴の質量を測定し、液滴の直径を計算した。

各ピペットで10回ずつ計測を行った。

$$V = \frac{4}{3} \pi r^3$$

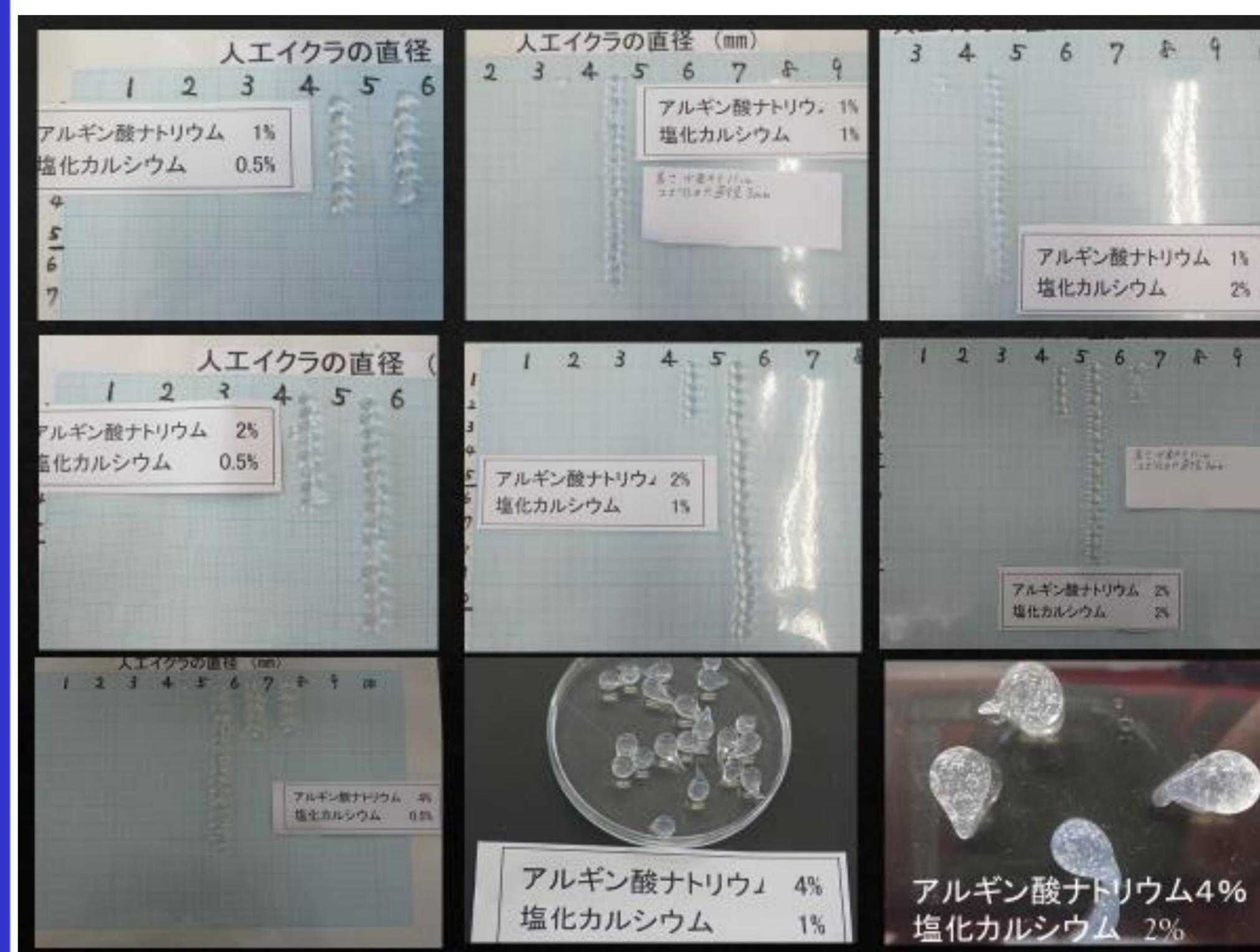
V: 液滴の体積
r: 液滴の半径
 π : 円周率



課題 II -b 人工胚乳用のピペットの口径を決める結果

ピペットの材質	ピペットの口径(mm)	液滴(水)の直径(mm)
プラスチック 使い捨て	1	4.4
プラスチック 使い捨て	2	4.6
プラスチック 使い捨て	3	4.8
プラスチック 使い捨て	4	4.9
プラスチック 使い捨て	5	4.9
プラスチック 使い捨て	6	5.4
ガラス	1.5	3.3
プラスチック ピッペッタ	0.8	4.2

試しに、ガラスピッペッタなども使用した。



結果と考察 ゲル化剤の濃度について、アルギン酸ナトリウム水溶液4%では粘性が高く、形状が涙型になることが多いかった。また塩化カルシウム水溶液0.5%では、膜の厚さが薄く潰れやすいものが多くなった。人工種子にはアルギン酸ナトリウム水溶液1~2%と塩化カルシウム水溶液1~2%が適切と判断した。
使い捨てピペットの口径について、口径1~6mmのとき、すべてのピペットで水1滴あたりの直径が4~6mm程度となった。ただし、プロトコームの大きさを考えると、口径1~2mmでは、プロトコームの吸引・排出につまる可能性があることから、3~6mmの口径のピペットをプロトコームの成長サイズに合わせて使用することにした。

研究課題II 人工種子の製造方法の開発

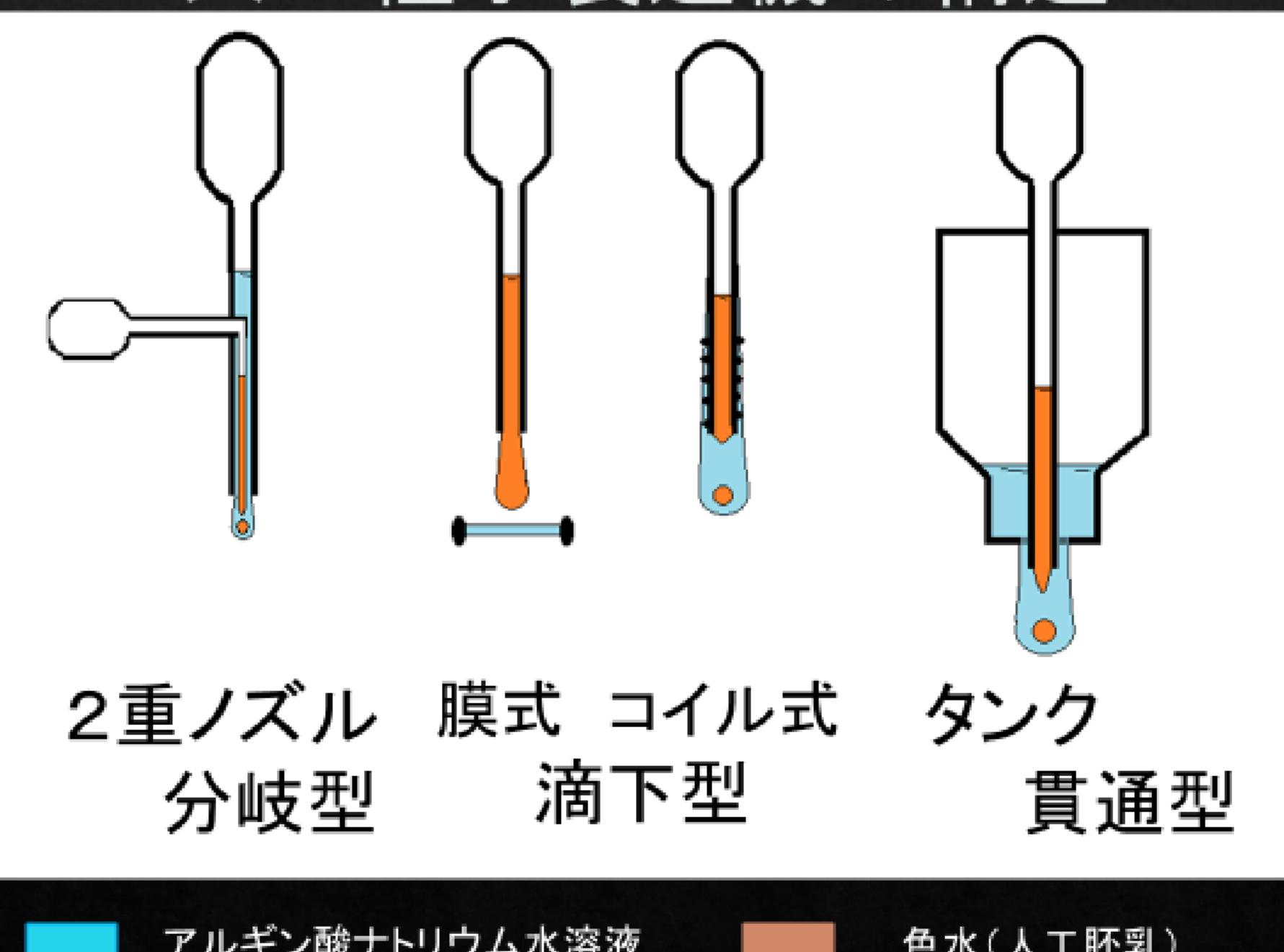
課題 II -c 人工種子製造機を創る

ゲルの中に、人工胚乳とプロトコームを封入するための製造機を考案した。
人工イクラの製造機を参考に実験室の道具や100円均一店などで入手できるもので作った。

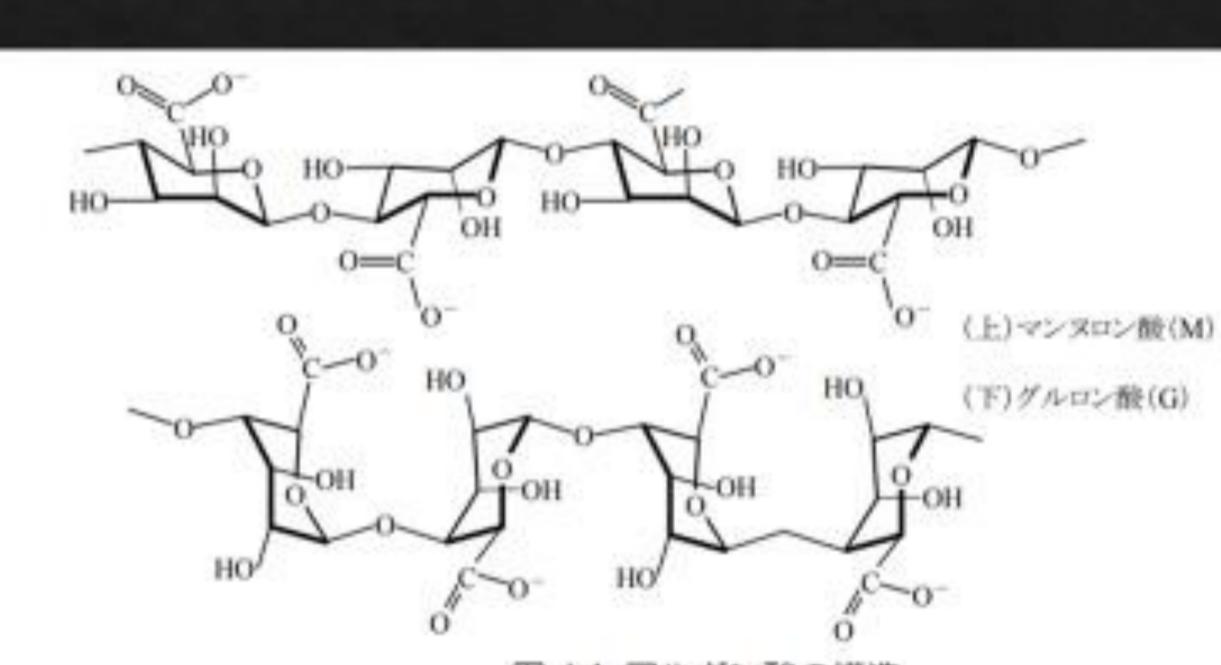
はじめ、人工イクラの製造機をもとに、2重ノズル式ピペットをつくった。さらに、製造機の加工の容易な、製造機の考案に取り組んだ。



人工種子製造機の構造

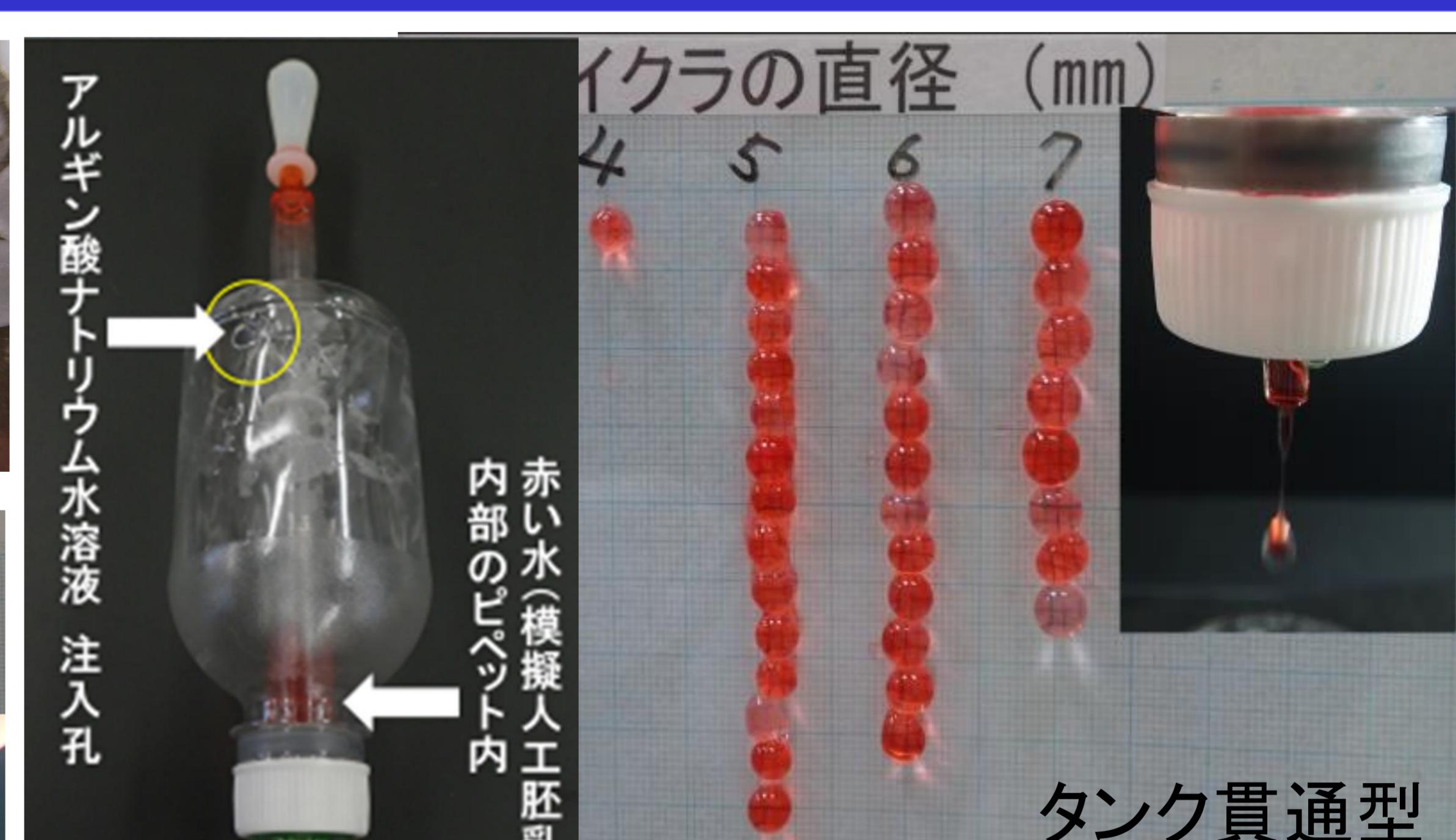
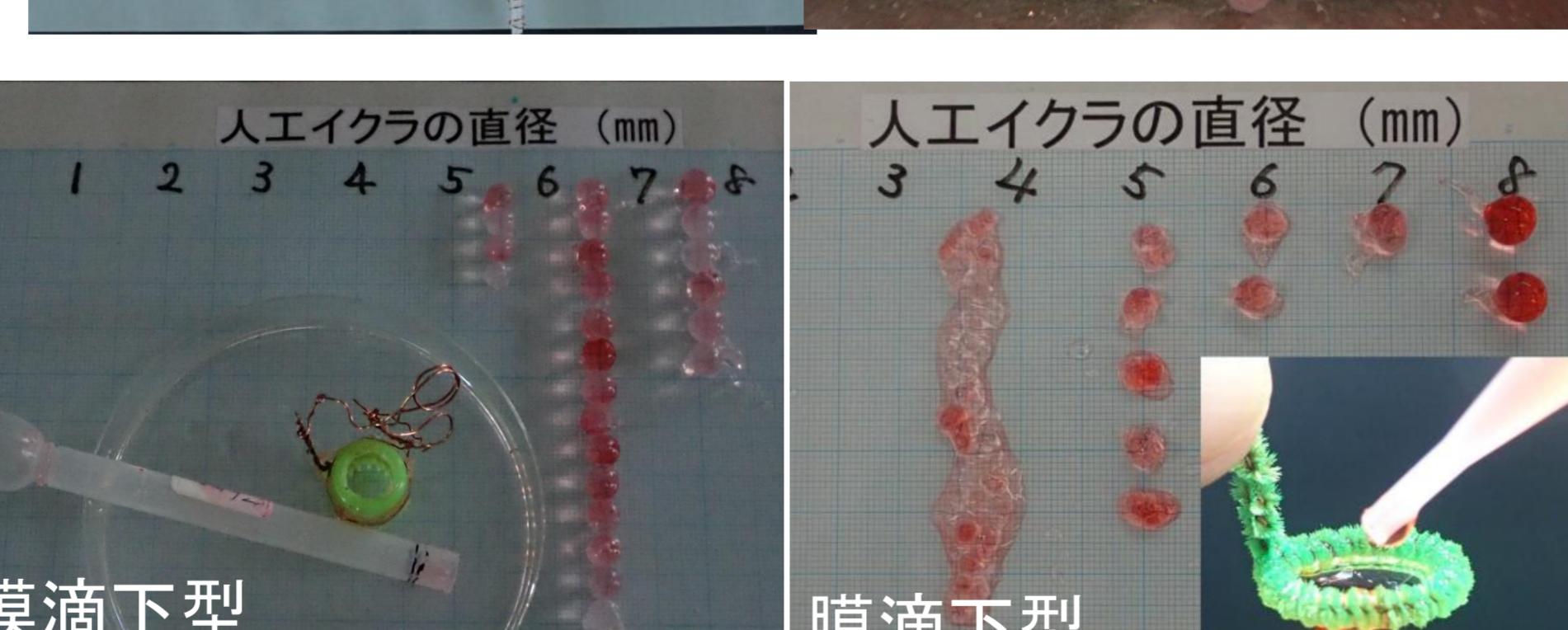
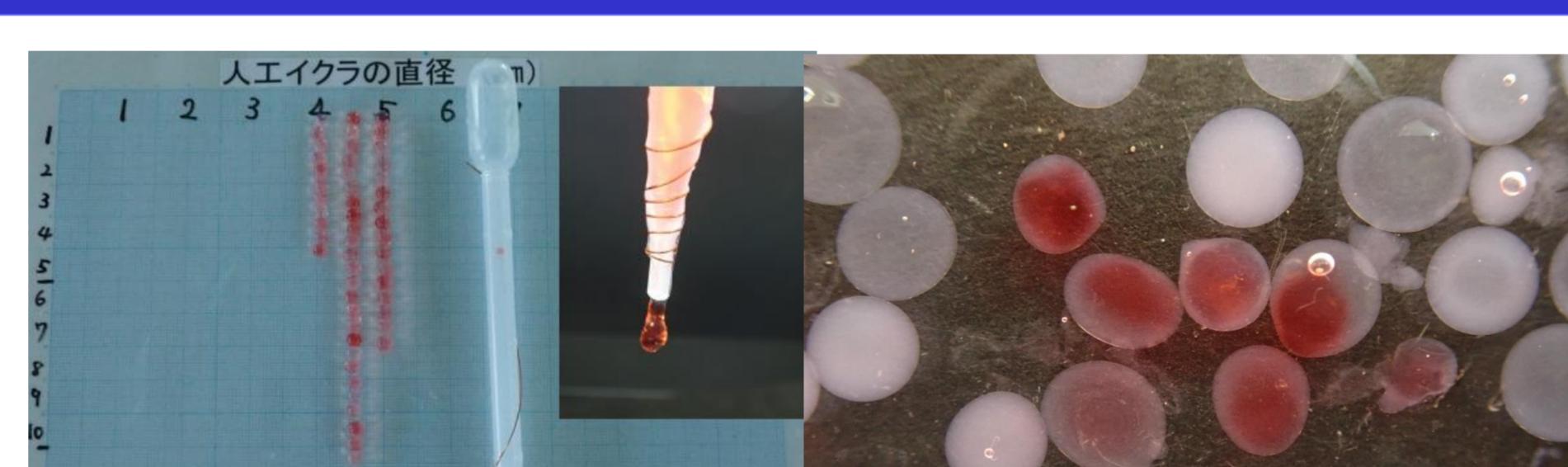
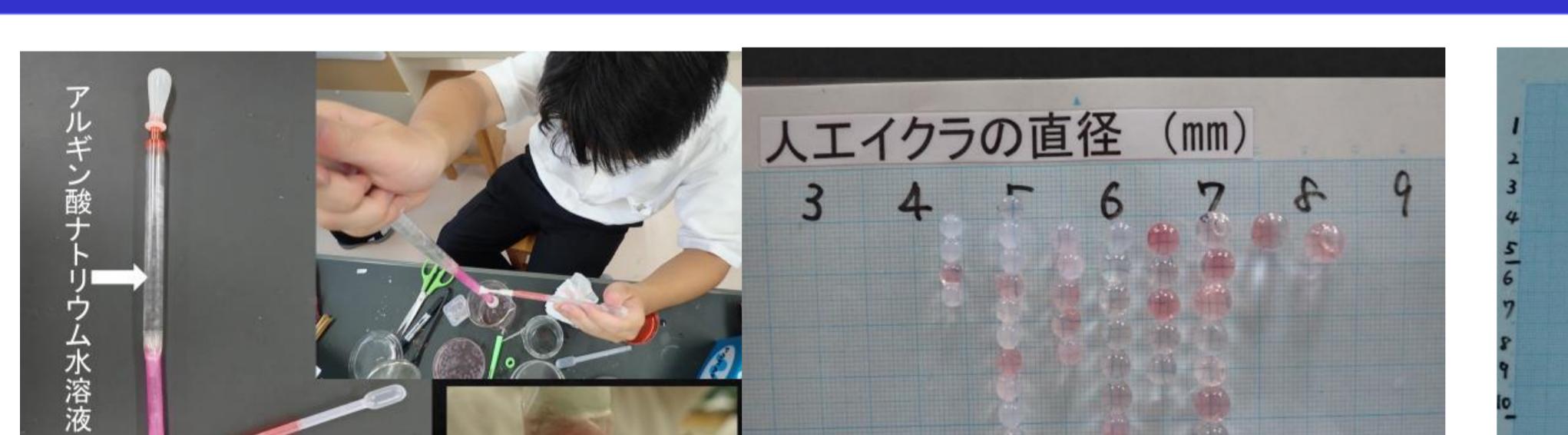


アルギン酸がゲル化するしくみ



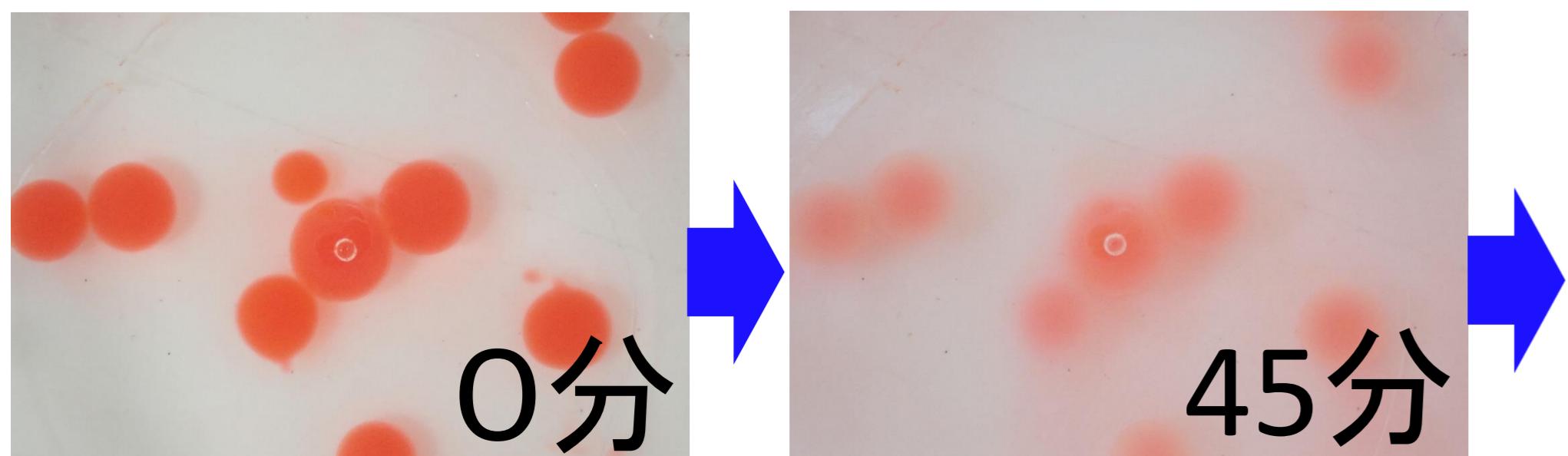
カルシウムイオンがアルギン酸に含まれるグルロン酸どうしを結合させることで、水に溶けないゲルになります。

引用
2009 夢化学 青い人工イクラを作ってみよう
新潟大学 工学部化学システム工学科

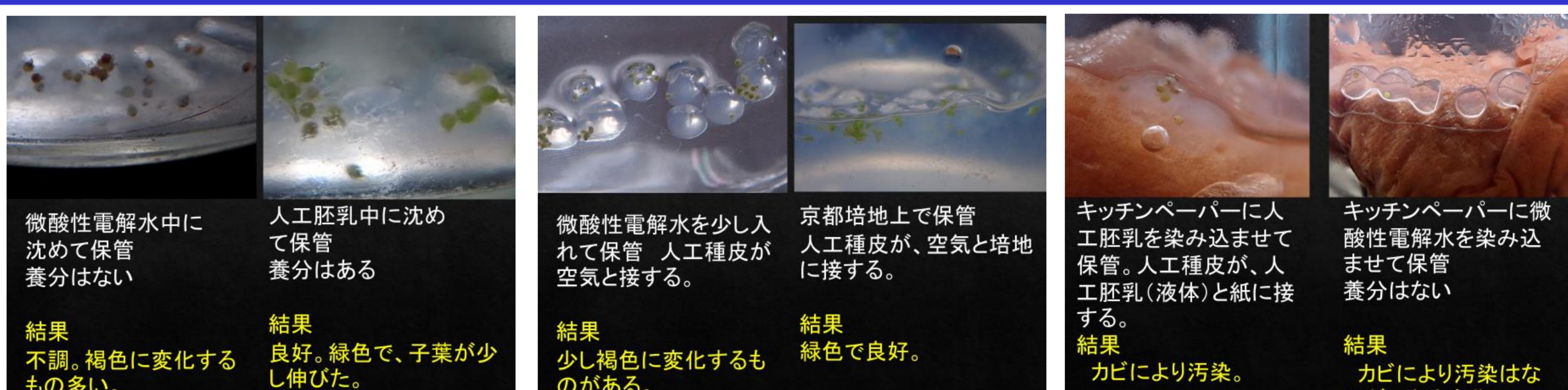
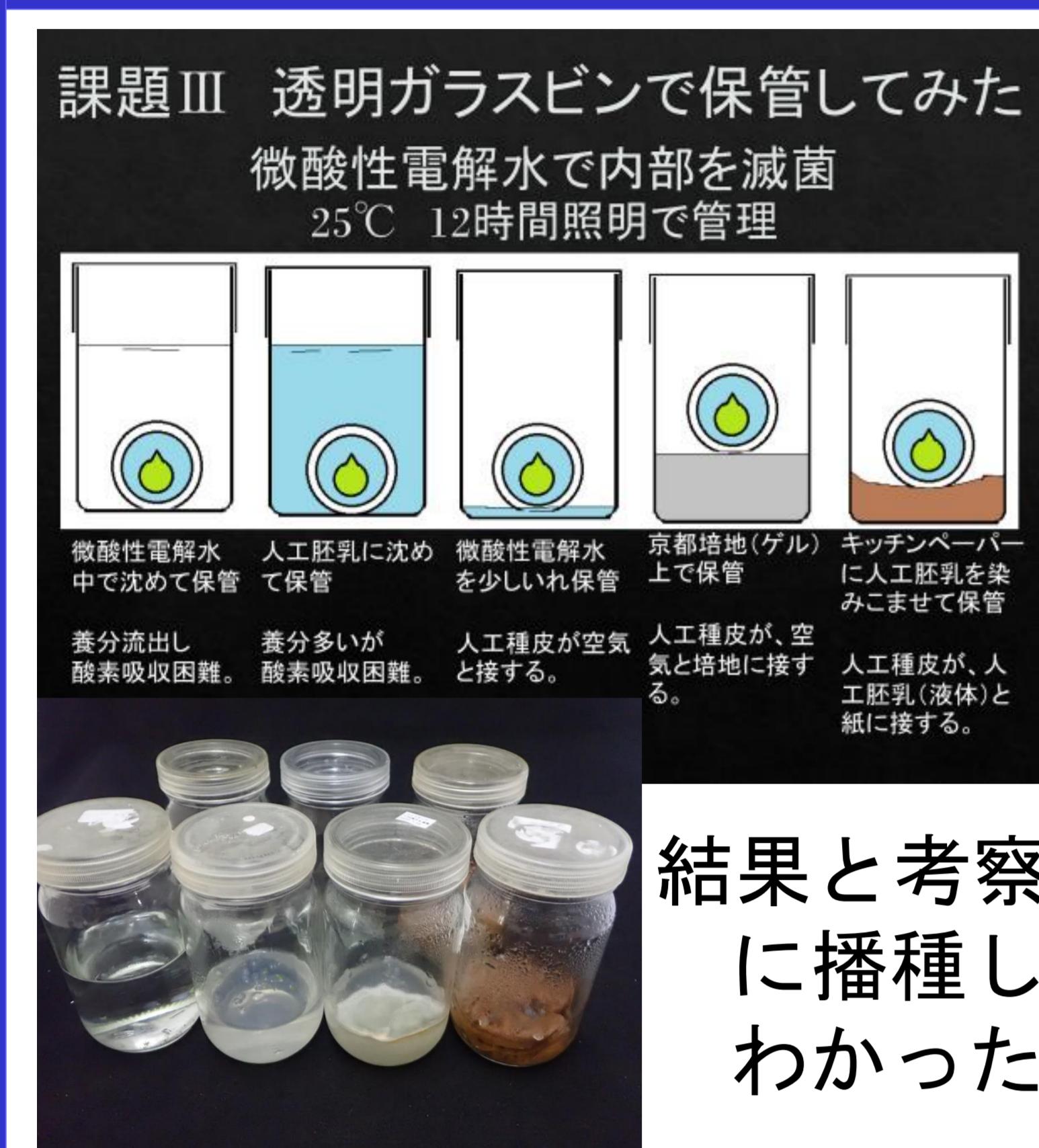
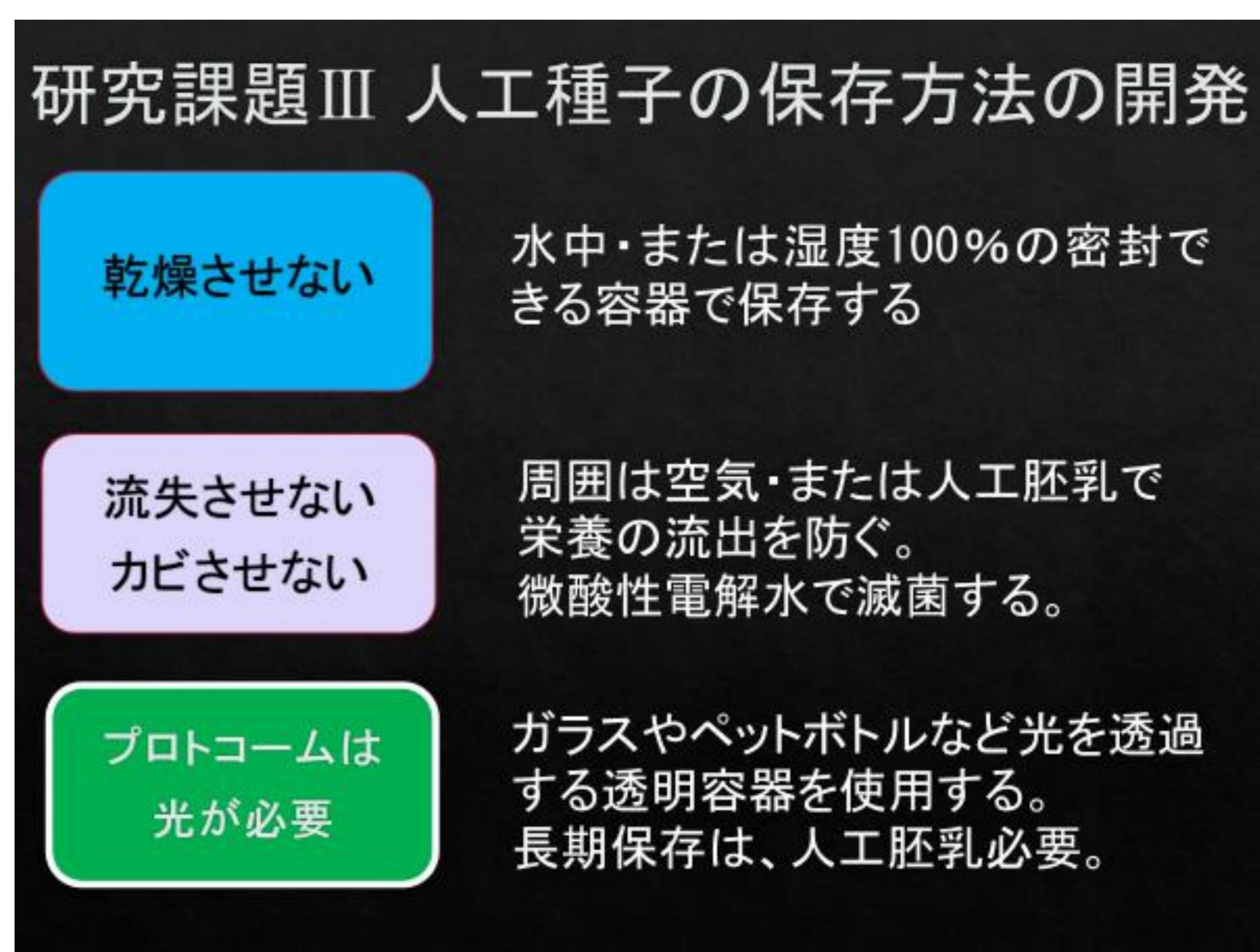
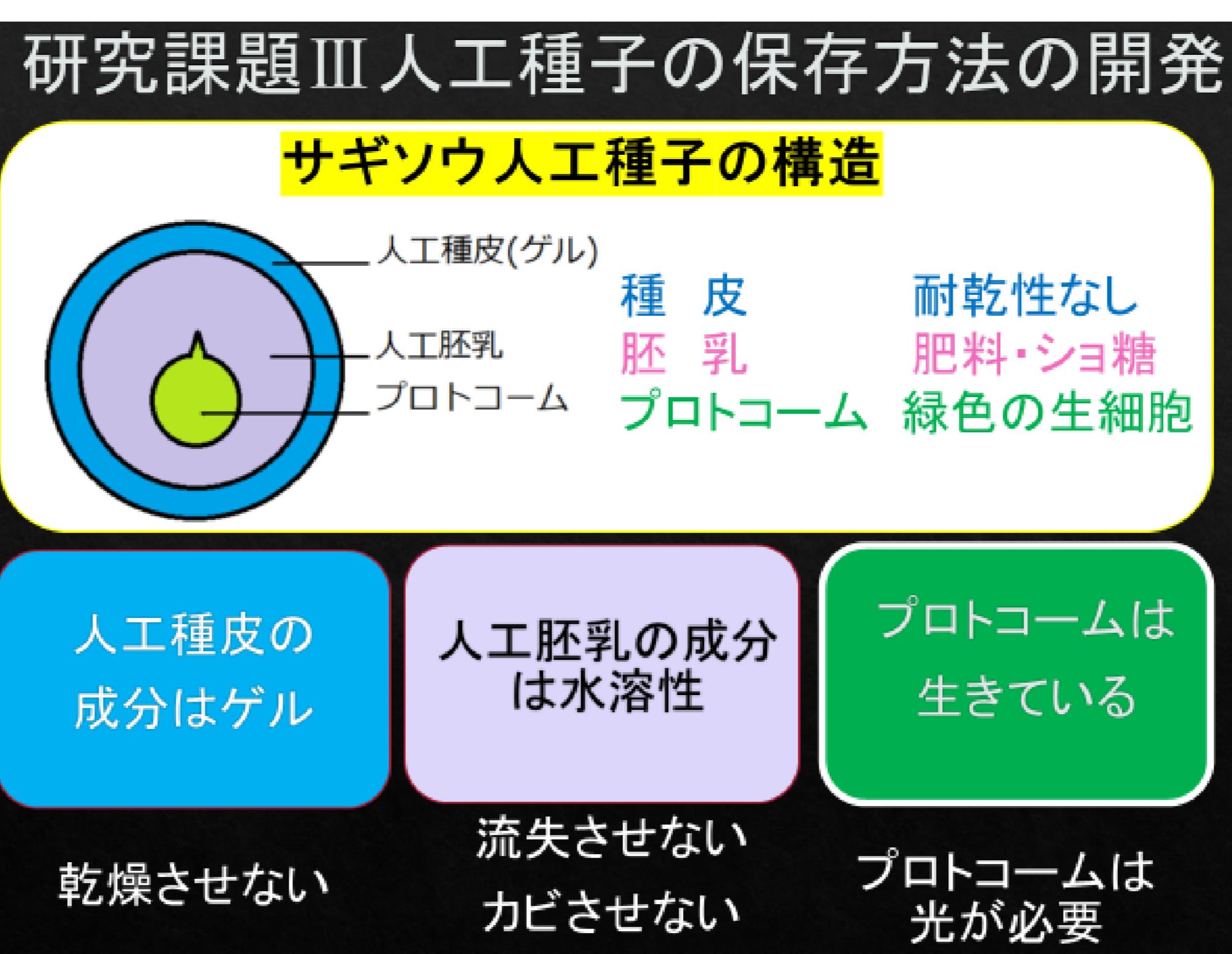
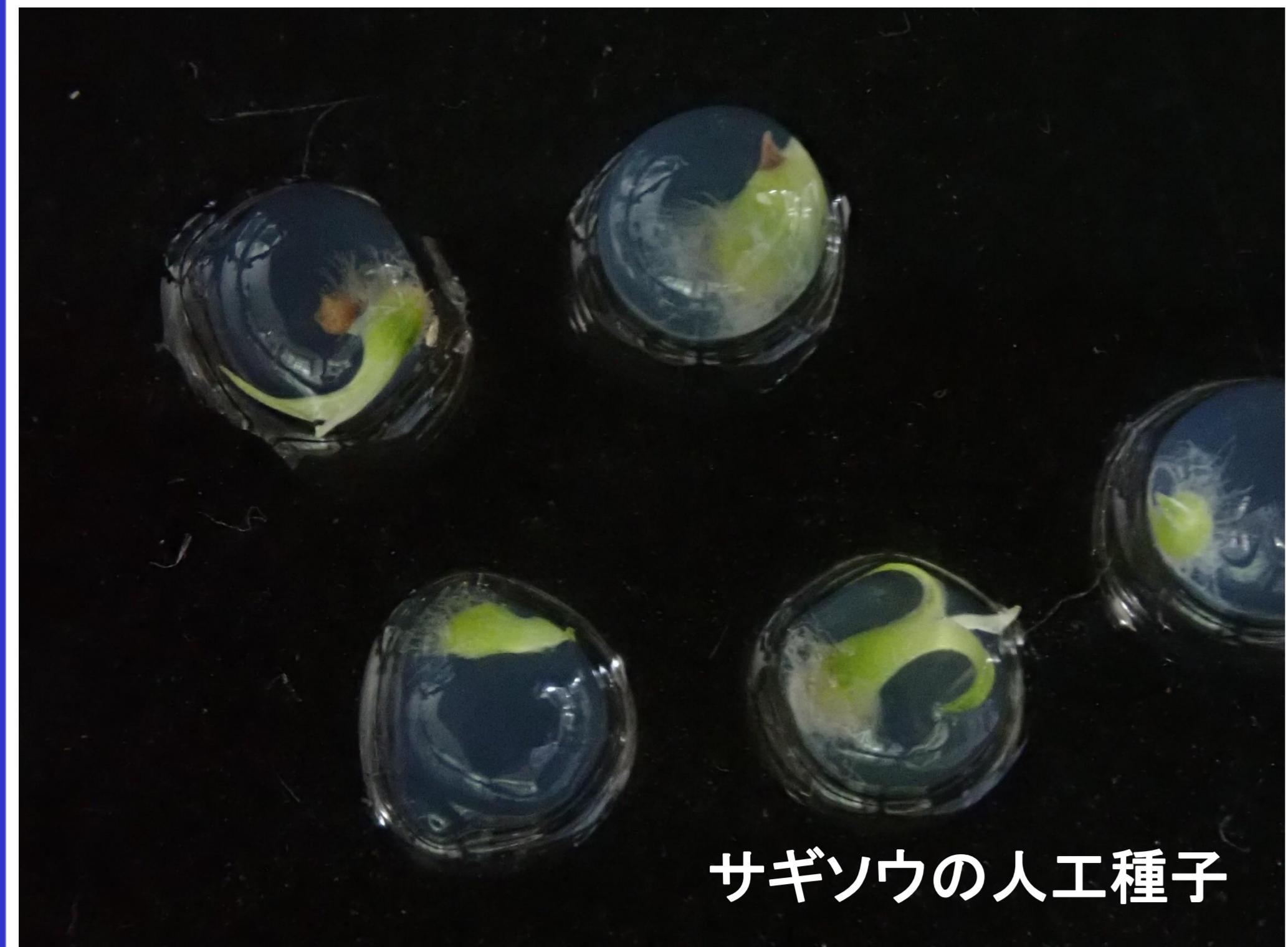


結果と考察 インターネットなどで紹介されている2重ノズル式製造機は精密な加工が必要で、また使用後の洗浄も構造上難しい。作ったゲル玉の中心に色水が入りにくかった。製作容易な滴下型は、アルギン酸ナトリウムの滴下量の調節が困難で連続滴下もできない。タンク貫通式は連続的にアルギン酸ナトリウムを滴下できるので便利である。また、構造が簡単でタンクとピペットを分離できるので洗浄も容易である。

人工種子の保存技術の開発の前に



作成した中心の赤いゲル玉は乾燥防止のため水中で保管したところ、時間とともに色が拡散した。このことから、人工種子の養分もまた拡散により失われることが予想された。



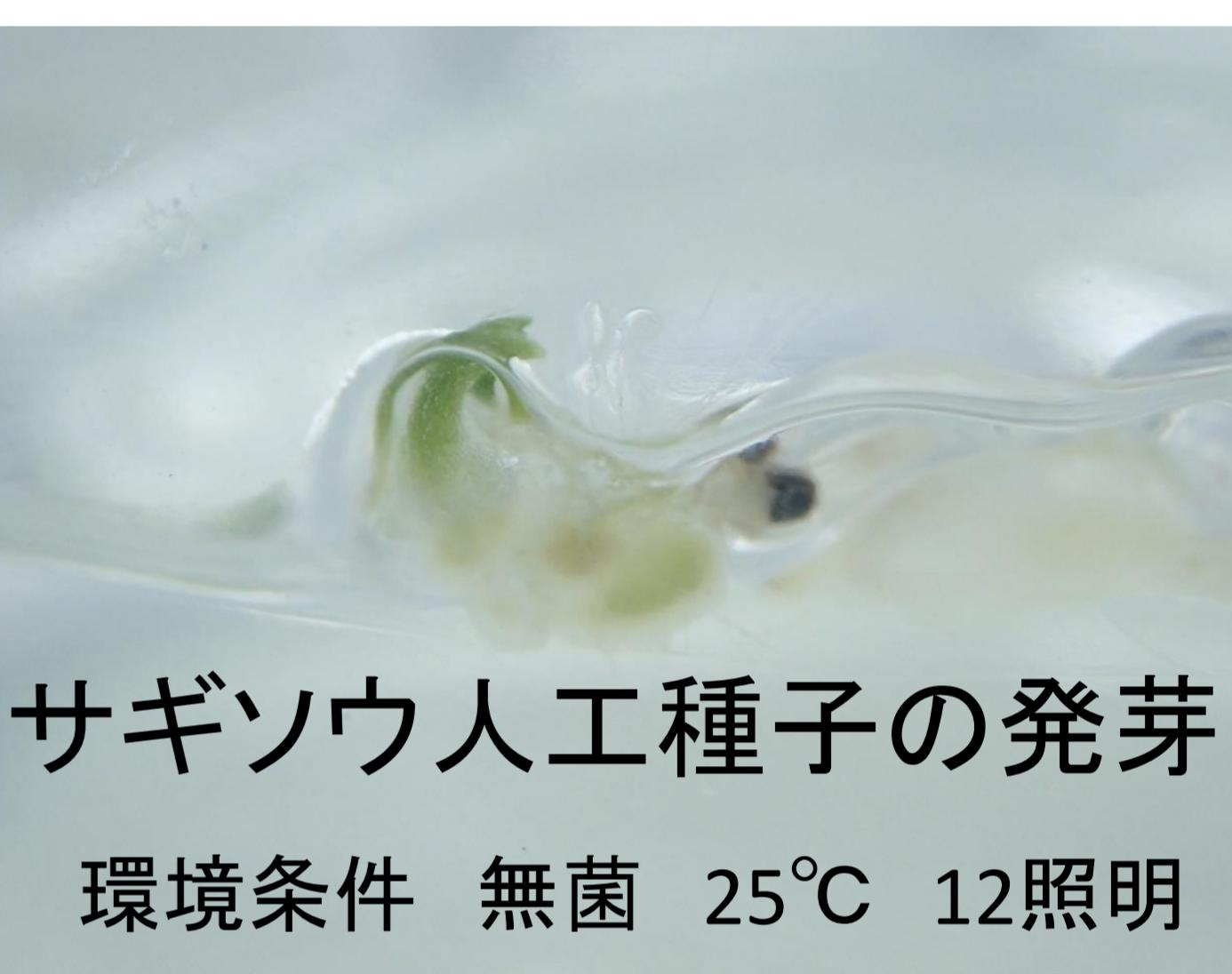
結果と考察 微酸性電解水をもちいて、人工種子の滅菌が可能であることがわかった。9月25日に播種し10月4日に撮影した。短期間であったが養分がなければプロトコームは白化することがわかった。キッチンペーパーを微酸性電解水で、滅菌するのは難しいかもしれない。

まとめ

微酸性電解水を活用することで、オートクレーブやクリーンベンチを使用しなくてもサギソウの人工種子の製造は可能である。

種子の保管方法については、実験してからまだ期間や回数が不十分であるが、滅菌した容器内で、人工胚乳を入れての培養は可能だと思われる。

有菌下の播種については、人工胚乳があると、カビが生えてしまう。野外で播種する場合、播種前日から、人工種子を水に浸して、養分を抜く必要があると考えた。



サギソウ人工種子の製造過程

サギソウの種子の準備
8月 開花・交配
11月 完熟種子の採種
冷蔵庫で保管

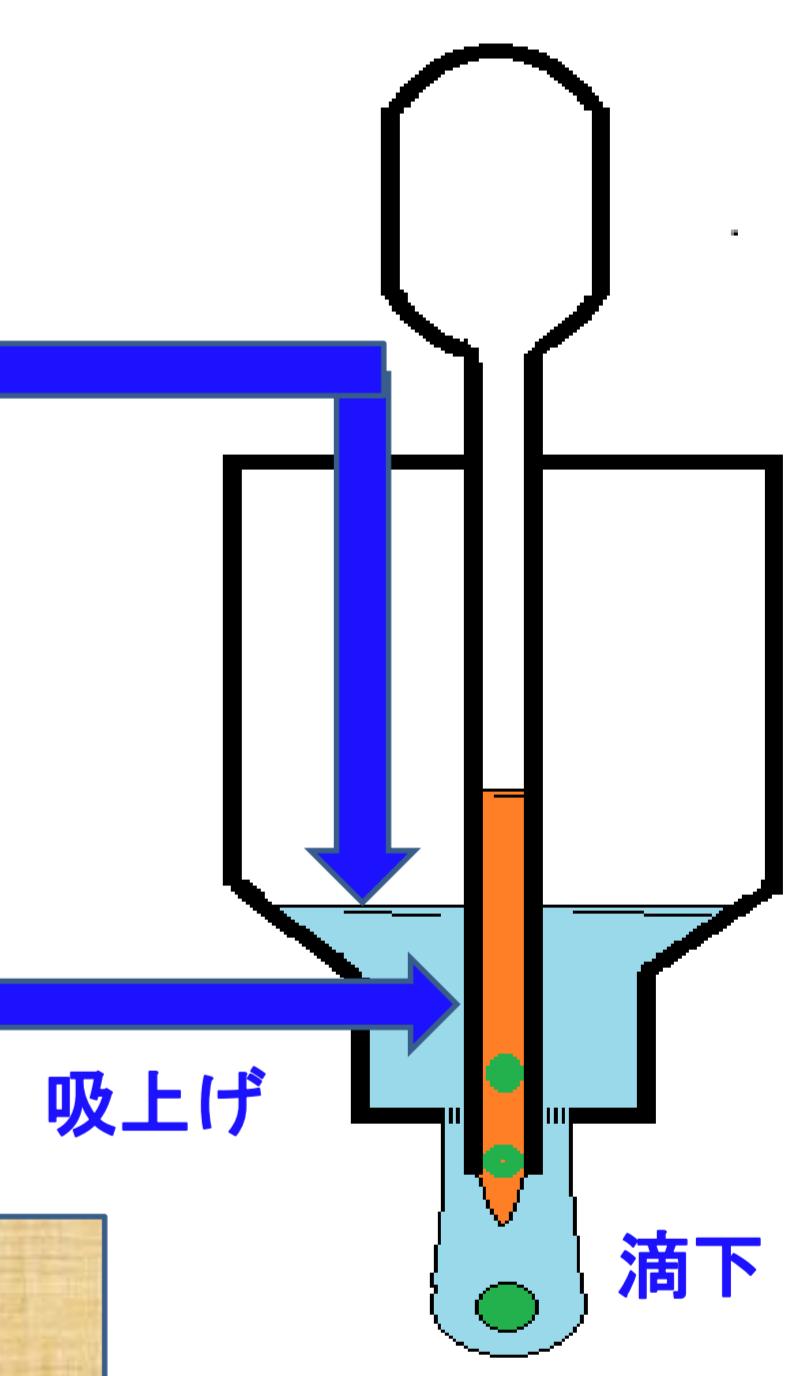
人工胚乳の調整(播種前)
ショ糖 10g/L
微粉ハイポネックス1g/L
微酸性電解水で溶かす

プロトコームの培養
直射日光の当たらない、明るい場所で管理
(日光は容器内の温度を上げるため)

製造機に入る

アルギン酸ナトリウム1~2%
水溶液

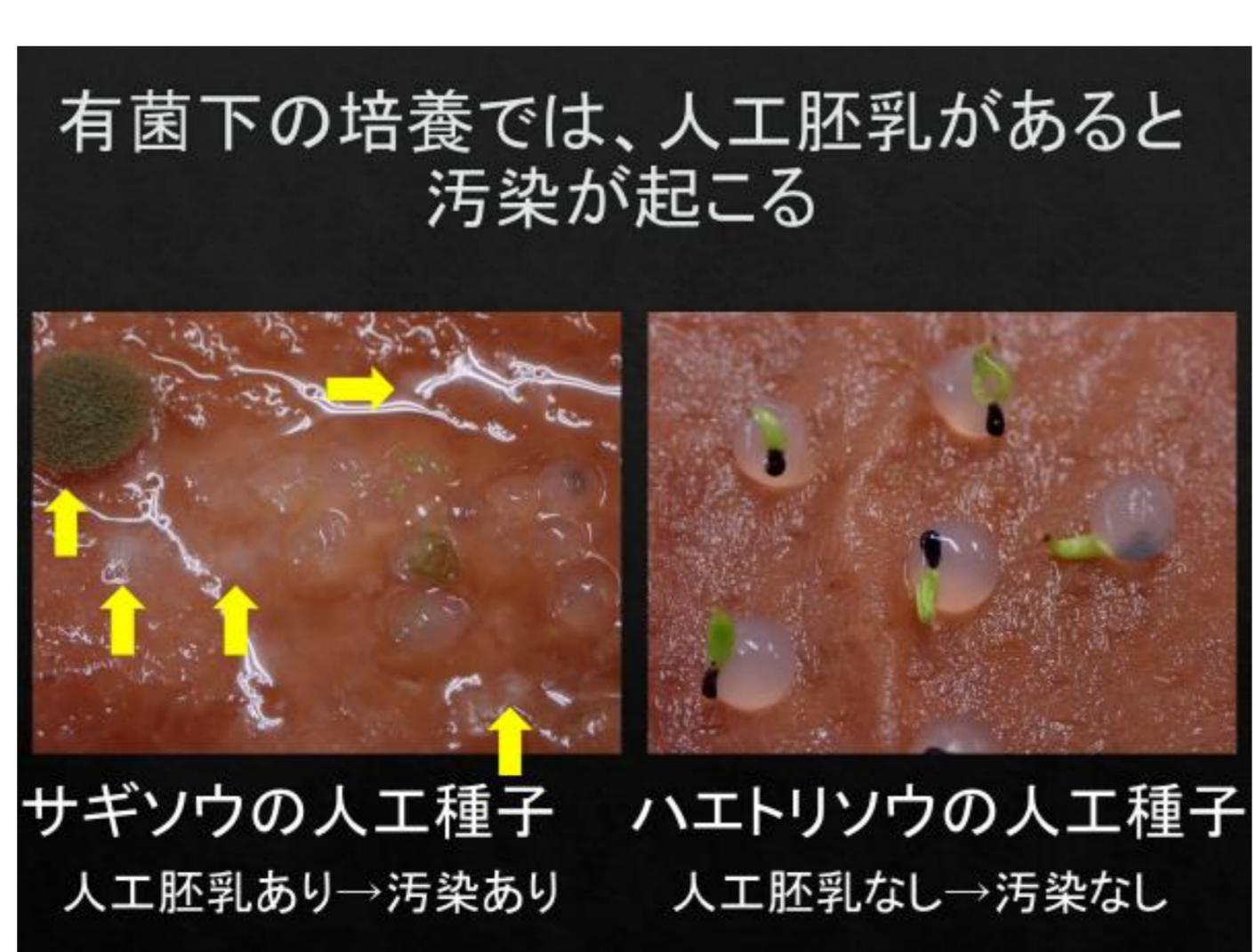
人工胚乳にプロトコームを入れる



サギソウの種子

サギソウの播種
透明な密封できる容器
に人工胚乳とサギソウの種子を入れ30秒振る
微酸性電解水で滅菌

保存方法については、微酸性電解水で滅菌した容器内に、人工胚乳を入れてしばらくは保管できる。
播種時には養分を抜く必要がありそうだ。



今後の課題

有菌の野外で人工種子を播種する場合は、事前に人工胚乳の養分を水で拡散し除去するとよいと考える。実験で確認したい。

ゲル化剤の塩化カルシウムのかわりに植物活性剤リキダスの活用を考えたい。

- 織田博 他, “人工種子技術の開発の現状と問題点”, 化学と生物 Vol. 30, No. 6, 1992
- 新潟大微粒子研究室, “人工イクラの作り方(実験用簡易版)”, <http://capsule.eng.niigata-u.ac.jp/howto.html> (2020/09/19)
- 大澤勝次, 植物バイテクの基礎知識, 農文協 (1994)
- 太田和子 “サギソウの無菌は種による増殖Ⅲ 順化について”, 岐阜女子大学紀要, 第44号 (2015)