

(19) 日本国特許庁(JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11) 特許出願公開番号

特開2009-22214
(P2009-22214A)

(43) 公開日 平成21年2月5日(2009.2.5)

(51) Int.Cl. F I テーマコード (参考)
C 1 2 N 5/06 (2006.01) C 1 2 N 5/00 E 4 B 0 6 5
A O 1 K 67/00 (2006.01) A O 1 K 67/00 Z

審査請求 未請求 請求項の数 10 O L (全 8 頁)

(21) 出願番号 特願2007-188779 (P2007-188779)
 (22) 出願日 平成19年7月19日 (2007.7.19)

特許法第30条第1項適用申請有り 平成19年7月21日~25日 Society for the Study of Reproduction (繁殖学会) 主催の「40th Annual meeting, Society for the Study of Reproduction (40回大会、繁殖学会)」において文書をもって発表

(71) 出願人 504300088
 国立大学法人帯広畜産大学
 北海道帯広市稲田町西2線11番地
 (74) 代理人 110000109
 特許業務法人特許事務所サイクス
 (72) 発明者 鈴木 宏志
 北海道帯広市稲田町西2線13番地 国立
 大学法人帯広畜産大学 原虫病研究センタ
 ー内
 (72) 発明者 阿部 靖之
 北海道帯広市稲田町西2線13番地 国立
 大学法人帯広畜産大学 原虫病研究センタ
 ー内
 Fターム(参考) 4B065 AA90X BD09 BD12 BD22 BD27
 BD36 BD39 CA60

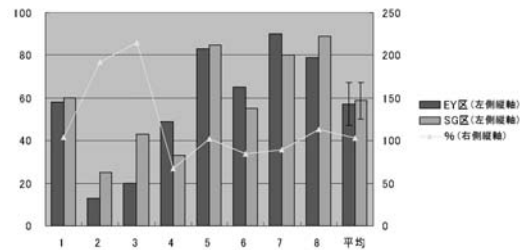
(54) 【発明の名称】 イヌ精子の凍結保存剤および凍結保存方法

(57) 【要約】

【課題】卵黄を用いずにイヌ精子凍結保存が可能な手段、具体的には、凍結保存剤と凍結保存方法を提供する。

【解決手段】糖とスキムミルクとを含有する水溶液Aおよび糖とスキムミルクとグリセロールを含有する水溶液Bとからなる、イヌ精子の凍結保存剤。糖とスキムミルクを含む水溶液Aにイヌ精子を分散し、得られた分散液を0~8で保存した後、保存後の分散液を糖とスキムミルクとグリセロールを含む水溶液Bと混合し、得られた混合液を液体窒素温度において保存する、イヌ精子の凍結保存方法。

【選択図】 図1



【特許請求の範囲】**【請求項 1】**

糖とスキムミルクとを含有する水溶液 A および糖とスキムミルクとグリセロールを含有する水溶液 B とからなる、イヌ精子の凍結保存剤。

【請求項 2】

水溶液 A は、糖を 0.1 ~ 1 M 含有し、スキムミルクを 1 ~ 100 mg/ml を含有する請求項 1 に記載の凍結保存剤。

【請求項 3】

水溶液 B は、糖を 0.1 ~ 1 M 含有し、スキムミルクを 1 ~ 100 mg/ml を含有し、グリセロールを 1 ~ 30 質量% 含有する請求項 1 または 2 に記載の凍結保存剤。

10

【請求項 4】

糖が、グルコース、フルクトース、シュクロース、ラフィノース、トレハロースおよびキシロースから成る群から選ばれる少なくとも 1 種の糖である請求項 1 ~ 3 のいずれかに記載の凍結保存剤。

【請求項 5】

凍結保存が液体窒素温度における保存である請求項 1 ~ 4 のいずれかに記載の凍結保存剤。

【請求項 6】

イヌ精子を水溶液 A と混合し、得られた分散液を 0 ~ 8 で保存した後に、水溶液 B と混合し、得られた分散液を液体窒素温度にすることで使用される請求項 1 ~ 5 のいずれかに記載の凍結保存剤。

20

【請求項 7】

糖とスキムミルクとを含む水溶液 A にイヌ精子を分散し、得られた分散液を 0 ~ 8 で保存した後、保存後の分散液を糖とスキムミルクとグリセロールを含む水溶液 B と混合し、得られた混合液を液体窒素温度において保存する、イヌ精子の凍結保存方法。

【請求項 8】

水溶液 A は、糖を 0.1 ~ 1 M 含有し、スキムミルクを 1 ~ 100 mg/ml を含有する請求項 7 に記載の方法。

【請求項 9】

水溶液 B は、糖を 0.1 ~ 1 M 含有し、スキムミルクを 1 ~ 100 mg/ml を含有し、グリセロールを 1 ~ 30 質量% 含有する請求項 5 に記載の方法。

30

【請求項 10】

糖が、グルコース、フルクトース、シュクロース、ラフィノース、トレハロースおよびキシロースから成る群から選ばれる少なくとも 1 種の糖である請求項 7 ~ 9 のいずれかに記載の方法。

【発明の詳細な説明】**【技術分野】****【0001】**

本発明は、イヌ精子の凍結保存剤および凍結保存方法に関する。

【背景技術】

40

【0002】

イヌ精子の凍結保存は、外国など遠隔地からの精子輸送や世代を超えた繁殖を実現し、効率的な育種改良を可能とする技術である。凍結保存では、凍結障害から精子を保護する物質から構成される希釈液と精液を混和し凍結保存するが、これまで、卵黄を用いて多くの成功例が報告されてきた(非特許文献1、2)。しかし、世界的な鳥インフルエンザウィルスの流行により、ウィルスの国内流入を防ぐため、卵黄を用いて凍結保存した精子を外国から輸入することは困難となっている。そのため、卵黄を用いない精子の凍結保存法の開発が望まれているが、組成が明らかな希釈液では全て卵黄が用いられている。

【0003】

卵黄に代わる物質としてスキムミルクがある。スキムミルクや数種の糖には、卵黄と同

50

様な保護効果があり、マウス(非特許文献3~5)やウマ(非特許文献6)、イルカ精子(非特許文献7)の凍結保存において有効性が報告されている。イヌ精子においても、卵黄と組み合わせた希釈液を用いた凍結保存(非特許文献8)やスキムミルク液を用いた冷蔵保存(非特許文献9)では効果が報告されている。

【非特許文献1】Hori T, Odaka S, Oba H, Mizutani T, Kawakami E, Tsutsui T. Effects of liquid nitrogen vapor sensitization conditions on the quality of frozen-thawed dog spermatozoa. *J Vet Med Sci* 2006; 68: 1055-1061.

【非特許文献2】Martins-Bessa A, Rocha A, Mayenco-Aguirre A. Comparing ethylene glycol with glycerol for cryopreservation of canine semen in egg-yolk TRIS extenders. *Theriogenology* 2006; 66: 2047-2055.

【非特許文献3】Nakagata N. Cryopreservation of mouse spermatozoa. *Mamm Genome* 2000; 11: 572-576.

【非特許文献4】Kaneko T, Yamamura A, Ide Y, Ogi M, Yanagita T, Nakagata N. Long-term cryopreservation of mouse sperm. *Theriogenology* 2006; 66: 1098-1101.

【非特許文献5】Agca Y, Gilmore J, Byers M, Woods EJ, Liu J, Critser JK. Osmotic characteristics of mouse spermatozoa in the presence of extenders and sugars. *Biol Reprod* 2002; 67: 1493-1501.

【非特許文献6】Kareskoski AM, Reilas T, Andersson M, Katila T. Motility and plasma membrane integrity of spermatozoa in fractionated stallion ejaculates after storage. *Reprod Domest Anim* 2006; 41: 33-38.

【非特許文献7】Robeck TR, O'Brien JK. Effect of cryopreservation methods and precryopreservation storage on bottlenose dolphin (*Tursiops truncatus*) spermatozoa. *Biol Reprod* 2004; 70: 1340-1348.

【非特許文献8】Rota A, Frishling A, Vannozzi I, Camillo F, Romagnoli S. Effect of the inclusion of skimmed milk in freezing extenders on the viability of canine spermatozoa after thawing. *J Reprod Fertil Suppl* 2001; 57: 377-381.

【非特許文献9】Pinto CR, Paccamonti DL, Eilts BE. Fertility in bitches artificially inseminated with extended, chilled semen. *Theriogenology* 1999; 52: 609-616.

【発明の開示】

【発明が解決しようとする課題】

【0004】

しかしながら、イヌ精子凍結保存において、卵黄を用いないイヌ精子の凍結保存法の開発が望まれているにも関わらず、卵黄を用いない方法は知られていない。

【0005】

そこで本発明の目的は、卵黄を用いずにイヌ精子凍結保存が可能な手段、具体的には、凍結保存剤と凍結保存方法を提供することである。

【課題を解決するための手段】

【0006】

本発明者らが、種々検討した結果、スキムミルク、糖およびグリセロールから構成されるシンプルな希釈液が、上記目的を達成できるものであることを見いだして、本発明を完成させた。

【発明の効果】

【0007】

本発明によれば、卵黄を用いないイヌ精子の凍結保存が可能になる。

【発明を実施するための最良の形態】

【0008】

本発明のイヌ精子の凍結保存剤は、糖とスキムミルクとを含有する水溶液Aおよび糖とスキムミルクとグリセロールを含有する水溶液Bとからなる。

【0009】

水溶液Aは、例えば、糖を0.1~1M含有し、スキムミルクを1~100mg/ml

10

20

30

40

50

を含有するものであることができる。好ましくは糖を0.2~0.5M含有し、スキムミルクを10~50mg/mlを含有するものである。

【0010】

水溶液Bは、例えば、糖を0.1~1M含有し、スキムミルクを1~100mg/mlを含有し、グリセロールを1~30質量%含有するものであることができる。好ましくは糖を0.2~0.5M含有し、スキムミルクを10~50mg/mlを含有し、グリセロールを5~20質量%含有するものである。

【0011】

糖は、例えば、グルコース、フルクトース、シュクロース、ラフィノース、トレハロースおよびキシロースから成る群から選ばれる少なくとも1種の糖であることができる。糖の種類によって、凍結保存安定性は異なり、例えば、グルコース、フルクトース、およびシュクロースから成る群から選ばれる少なくとも1種の糖であることが好ましい。

10

【0012】

本発明の凍結保存剤が用いられる凍結保存は、液体窒素温度における保存であることができる。液体窒素温度は、約-196である。

【0013】

本発明の凍結保存剤は、イヌ精子を水溶液Aと混合し、得られた分散液を0~8で保存した後に、水溶液Bと混合し、得られた分散液を液体窒素温度にすることで使用される。使用方法については、凍結保存方法の説明において詳述する。

【0014】

本発明のイヌ精子の凍結保存方法は、糖とスキムミルクとを含む水溶液Aにイヌ精子を分散し、得られた分散液を0~8で保存した後、保存後の分散液を糖とスキムミルクとグリセロールを含む水溶液Bと混合し、得られた混合液を液体窒素温度において保存することを含む。

20

【0015】

水溶液Aは、凍結保存剤において説明したものと同様であり、例えば、糖を0.1~1M含有し、スキムミルクを1~100mg/mlを含有するものであることができる。水溶液Bも、凍結保存剤において説明したものと同様であり、例えば、糖を0.1~1M含有し、スキムミルクを1~100mg/mlを含有し、グリセロールを1~30質量%含有するものであることができる。

30

【0016】

糖は、凍結保存剤において説明したものと同様であり、例えば、グルコース、フルクトース、シュクロース、ラフィノース、トレハロースおよびキシロースから成る群から選ばれる少なくとも1種の糖であることができる。

【0017】

水溶液Aとイヌ精子とは、イヌ精子が、例えば、 $10^6 \sim 10^9$ 精子/mlの範囲となるように混合して精子を分散し、得られた分散液を0~8で保存する。この保存は、例えば、冷蔵庫で行うことができる。保存時間は、例えば、1~10時間とすることができる。次いで、保存後の分散液を水溶液Bと混合する。水溶液Bの量は、分散液量に対して0.1~5容量倍の範囲とすることができ、好ましくは分散液量と等量とする。得られた混合液は、液体窒素温度において保存するが、保存の前に、保存用の容器、例えば、ストローク液管に得られた混合液を格納した後に保存する。さらに、液体窒素温度における保存は、混合液を格納した保存用の容器を、1~60分、液体窒素の液面近くで、予備冷却した後に液体窒素中に浸漬して行うことが好ましい。

40

【0018】

本発明において、グリセロールを含有しない水溶液Aとグリセロールを含有する水溶液Bを分けて使用する理由は、液体窒素温度において保存は、グリセロールを含有しない水溶液で行うより、グリセロールを含有する水溶液で行う方が、解凍後の精子の運動状態が活発であり好ましいが、グリセロールは、生体に対する毒性があることから、凍結前に長時間、精子とグリセロールとが接触することは回避することが好ましいためである。

50

【 0 0 1 9 】

また、本発明において、精子の分散液を 0 ~ 8 で一定時間保存した後に液体窒素温度における保存を行う理由は、一般的に、イヌ精子は低温感受性が高いことが知られており、凍結温度に曝す前に前処理として上記の温度で一定時間の平衡を行うことが有効だからである。

【 0 0 2 0 】

本発明の凍結保存剤および凍結保存方法を用いて液体窒素温度における保存をした後の試料は、使用前に、液体窒素から取り出し、例えば、室温に放置して、融解することができる。融解した後の精子分散液は、例えば、そのまま人工授精等に使用することができる。人工授精に使用する以外に、融解した後の精子分散液は、体外受精、あるいは顕微授精等に使用することもできる。

10

【実施例】

【 0 0 2 1 】

< 材料と方法 >

(1) 精液の採取

人為的に陰茎を刺激することで、雄ビーグルまたはラブラドル・レトリバーから射出精液を採取した。

【 0 0 2 2 】

(2) 精子運動性に対する糖の影響

採取したビーグル射出精液 (n=3) を 0.3 M フルクトース、グルコース、ラフィノース、シュクロース、トレハロースまたはキシロース溶液で 5 または 10 倍希釈した後、37 で 5 または 10 分間インキュベートした。その後、精液運動解析装置 (HAMILTON THORNE BIOSCIENCES、HTM-CEROS-S) により運動性 (表 1) を測定し、イヌ精子に適した糖を選別した。

20

【 0 0 2 3 】

【表 1】

表1. 運動性の測定項目

motile	: 運動精子 (%)
progressive	: 前進運動精子 (%)
VAP ($\mu\text{m/s}$)	: 精子進行方向性速度の平均値
VSL ($\mu\text{m/s}$)	: 精子直線地点移動速度の平均値
VCL ($\mu\text{m/s}$)	: 精子曲線地点移動速度の平均値
ALH (μm)	: 精子頭部の平均振幅値
BCF (Hz)	: 精子頭部が 1 秒間に振る回数
STR (%)	: 直線係数の平均値
LIN (%)	: 直線性の平均値
rapid	: 25 $\mu\text{m/sec}$ 以上の速度で動いている精子
medium	: 5 ~ 25 $\mu\text{m/sec}$ の間の速度で動いている精子
slow	: 0 以上 ~ 5 $\mu\text{m/sec}$ 以下の速度で動いている精子
static	: 動いていない精子

30

40

【 0 0 2 4 】

【表 2】

表2. 種々の糖 (0.3 M) で希釈したビーグル犬射出精液の運動性

希釈倍率(倍)	希釈後(分)	測定項目	フルクトース	グルコース	ラフィノース	シュクロース	トレハロース	キシロース	PBS
5	5	motil (%)	62	58	50	56	50	44	41
		progressive (%)	27	21	16	16	16	12	7
		VCL ($\mu\text{m/s}$)	132	118	103	103	102	94	104
10	10	motil (%)	5	17	13	13	13	5	4
		progressive (%)	35	38	37	37	36	28	24
		VCL ($\mu\text{m/s}$)	5	8	6	6	7	7	6
10	5	motil (%)	44	42	42	42	42	35	36
		progressive (%)	17	13	7	7	10	10	4
		VCL ($\mu\text{m/s}$)	108	114	92	92	95	96	98
10	10	motil (%)	17	37	31	31	29	14	31
		progressive (%)	4	12	5	5	6	3	2
		VCL ($\mu\text{m/s}$)	76	100	80	80	86	80	74

10

【0025】

< 結果 >

・精子運動性に対する糖の影響

10倍希釈に比べ5倍希釈が良好な運動性を示した(表2)。また、フルクトース、グルコースおよびシュクロースが他の糖に比べ良好な運動性を示した。これらの結果を総合的に判断し、以下の実験ではグルコースを使用した。

【0026】

20

(3) 精液の凍結・融解試験

(i) 希釈液の作製

一次希釈液としてSG液またはEY液を用いた。SG液の作製手順として、30 mg/ml スキムミルク (DIFCO)、0.3 M グルコース (和光純薬) を蒸留水に溶解し、60 に30分間加熱した後、遠心 (10,000 \times g、室温、15分間) し上清を回収した。この操作を再び行い、シリンジフィルター (ADVANTEC、0.45 (m)) を用いて濾過滅菌したものをSG液とした。EY液の作製手順として、24 mg/ml トリス (和光純薬)、14 mg/ml クエン酸一水和物 (和光純薬)、0.8 mg/ml グルコース (和光純薬)、0.65 mg/ml ペニシリンGカリウム (MEIJI)、1 mg/ml 硫酸ストレプトマイシン (MEIJI) を蒸留水に溶解し、60 に30分間加熱した。次に、新鮮な鶏卵から採取した卵黄を20% [v/v] 加え、4 で一晩以上静置し、上清をEY液とした。二次希釈液は、それぞれの一次希釈液に14%グリセロールを添加した。

30

【0027】

(ii) 精液の凍結・融解

採取したラブラドル・レトリバー精液を、精子濃度が 2×10^8 精子/mlとなるように室温の一次希釈液で希釈した後、4 条件下で静置した。3時間の平衡後、精子懸濁液と等量の二次希釈液を数回に分けて混和し、再び静置した。15分後、ストロー精液管 (富士平工業、0.25ml) に充填し、発泡スチロールボックス (24.5 \times 17.5 \times 17.5 cm) 中において液体窒素液面 6 cm 上方で15分間冷却した後、液体窒素に投入した。融解処理として、液体窒素中から取り出したストロー精液管を37 のお湯に1分間浸漬し、ストロー精液管から精子懸濁液を取り出した後、精液運動解析装置により運動性を測定した。また、融解した精子懸濁液を雌ラブラドル・レトリバーの子宮内へ注入し、人工授精した。

40

【0028】

(iii) 統計解析

実験区間の比較には、T検定を行い、有意差水準を5%とした。

【0029】

< 結果 >

スキムミルク含有希釈液を用いたイヌ精子の凍結保存

各サンプルについて全精子に対する運動精子の割合を見ると、半数以上で50%以上であり、EY区とSG区の間には有意な差は認められなかった(図1)。また、その他の運動性を表す項目についても実験区間に差は認められなかった(図2)。

50

【0030】

さらに、人工授精した結果、2頭の雌ラブラドル・レトリバーから計6頭の産子が得られた(表3)。

【表3】

表3. SG凍結精液を用いた人工授精

No.	産子数		
	計	雌	雄
1	1	0	1
2	5	4	1

10

【0031】

(4) 凍結・融解後の精子運動性に対するグリセロールの影響

採取したラブラドル・レトリバー精液を、精子濃度が 2×10^8 精子/mlとなるように室温のSG液で希釈した後、4条件下で静置した。3時間の平衡後、精子懸濁液と等量のSG液(グリセロール非添加区)または二次希釈液(グリセロール添加区)を数回に分けて混和し、再び静置した。15分後、ストロー精液管(富士平工業、0.25ml)に充填し、発泡スチロールボックス(24.5 x 17.5 x 17.5 cm)中において液体窒素液面6cm上方で15分間冷却した後、液体窒素に投入した。融解処理として、液体窒素中から取り出したストロー精液管を37のお湯に1分間浸漬し、ストロー精液管から精子懸濁液を取り出した後、精液運動解析装置により運動性を測定した。

20

【0032】

<結果>

凍結・融解後の精子運動性に対するグリセロールの影響

全精子に対する運動精子の割合は、グリセロール非添加区が29.0%であったのに対しグリセロール添加区では42.5%であり、添加区が高かった(図3)。前進運動精子についても同様な結果だった(非添加区; 10.0%、添加区; 18.0%)。

【産業上の利用可能性】

【0033】

本発明は、イヌの飼育分野において有用である。

30

【図面の簡単な説明】

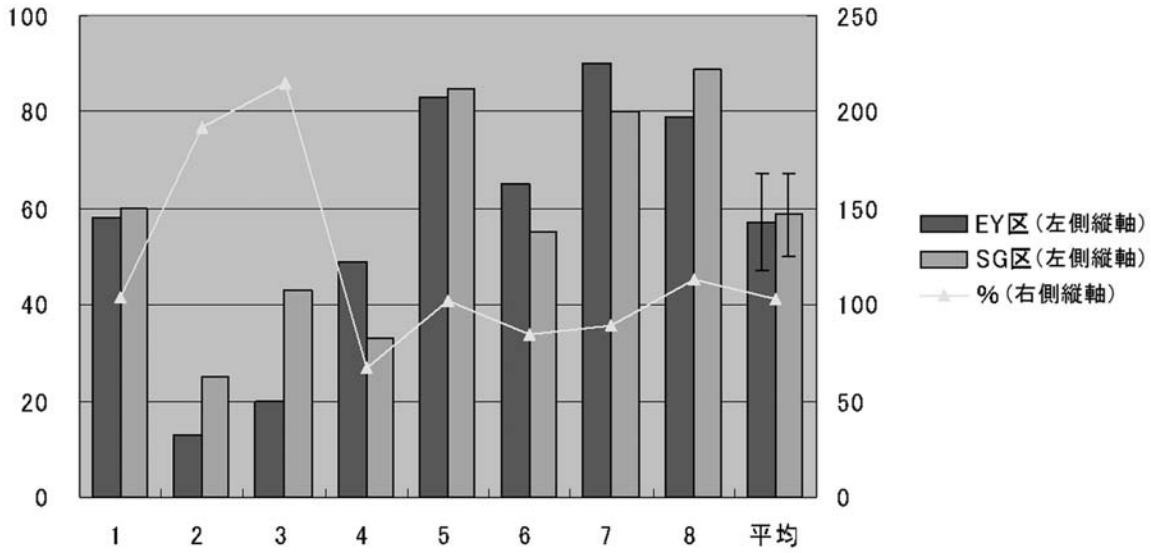
【0034】

【図1】各サンプルの全精子に対する運動精子の割合とそれらの平均値。EY区、SG区、-EY区に対するSG区の割合(%)。

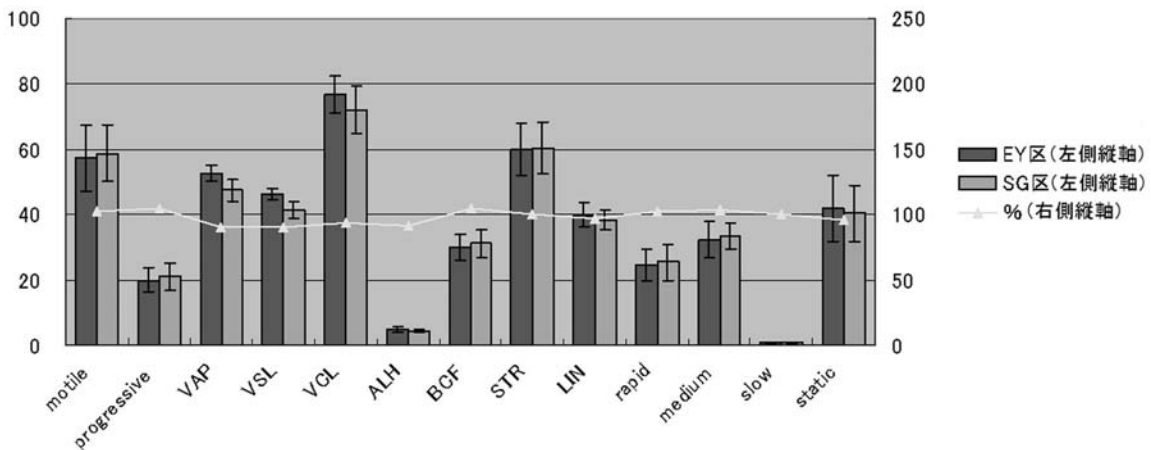
【図2】運動性の測定項目とそれぞれの平均値。EY区、SG区、-EY区に対するSG区の割合(%)。

【図3】グリセロール非添加区および添加区における、全精子に対す運動精子および前進運動精子の割合。運動精子および前進運動精子の割合。

【 図 1 】



【 図 2 】



【 図 3 】

