

**МОРФОФУНКЦИОНАЛЬНЫЕ ПОКАЗАТЕЛИ СПЕРМАТОЗОИДОВ  
ПРИ КРИОКОНСЕРВАЦИИ, ПОЛУЧЕННЫХ С ИСПОЛЬЗОВАНИЕМ МЕТОДОВ  
MESA И TESE; МИКРОХИРУРГИЧЕСКАЯ ЭПИДИДИМАЛЬНАЯ АСПИРАЦИЯ  
СПЕРМАТОЗОИДОВ И ПОЛУЧЕНИЕ СПЕРМАТОЗОИДОВ  
ПРИ ПРОВЕДЕНИИ ОТКРЫТОЙ БИОПСИИ ЯИЧКА У БОЛЬНЫХ С АЗОСПЕРМИЕЙ**

А.К. Абаралиев<sup>1</sup>, Ж.К. Райымбеков<sup>2</sup>, Н.Ж. Садырбеков<sup>1</sup>,  
Г.К. Райымбекова<sup>3</sup>, Г.С. Чернечова<sup>4</sup>

<sup>1</sup> Республикаинский научный центр урологии при НГ МЗ КР,

<sup>2</sup> Научно-производственный комплекс Эльдос,

<sup>3</sup> Кыргызская Государственная медицинская академия им. И.К. Ахунбаева,

<sup>4</sup> Кыргызско-Российский Славянский университет им. Б.Н. Ельцина,  
г. Бишкек, Кыргызская Республика

**Резюме:** В данной статье проделаны исследования тестикулярных сперматозоидов полученных путем микрохирургических процедур MESA и TESE у больных мужчин с азоспермией. Изучены морфофункциональные характеристики спермиев после криоконсервации для использования в программах вспомогательных репродуктивных технологий (ВРТ).

**Ключевые слова:** MESA, TESE, азоспермия, криоконсервация сперматозоидов.

**СПЕРМАТОЗОИДДЕРДИН MESA ЖАНА TESE ҮКМALARЫН КОЛДОНУУ МЕНЕН  
АЛЫНГАН КРИОКОНСЕРВАЦИАЛАНГАНДАГЫ МОРФОФУНКЦИОНАЛДЫК  
КӨРГӨЗМӨЛӨРҮ; СПЕРМАТОЗОИДДЕРДИ ЭПИДИДИМАЛДЫК  
МИКРОХИРУРГИЯЛЫК АСПИРАЦИЯСЫ ЖАНА БЕЙТАПТАРДЫН  
АЗОСПЕРМИЯ БОЛГОНДОГУ ЖУМУРТКАДАН АЧЫК БИОПСИЯСЫН  
ӨТКӨРҮҮ МЕНЕН СПЕРМАТОЗОИДДЕРДИН АЛЫНУУСУ**

А.К. Абаралиев<sup>1</sup>, Ж.К. Райымбеков<sup>2</sup>, Н.Ж. Садырбеков<sup>1</sup>,  
Г.К. Райымбекова<sup>3</sup>, Г.С. Чернечова<sup>4</sup>

<sup>1</sup> Кыргыз Республикасынын Саламаттык сактоо министрлигине караштуу Улуттук госпиталдын,  
урологиялык илимий борбору,

<sup>2</sup> Илимий-изилдөө жана өндүрүштүк комплекси Eldos,

<sup>3</sup> И.К. Ахунбаев атындагы Кыргыз мамлекеттик медициналык академиясы,

<sup>4</sup> Б.Н. Ельцин атындагы Кыргыз-Россия Славян университети,  
Бишкек ш., Кыргыз Республикасы

**Корутунду:** Бул макалада эркек бейтаптардын азоспермиясынын MESA жана TESE микрохирурги-ялык үкмалары менен тестикуладагы сперматозоиддердин изилдөөсү жүргүзүлгөн. Жардамчы репра-дуктуу технологиясынын программаларын колдонуу үчүн криоконсервациадан кийинки спермиалар-дын морфофункционалдык мүнөздөмөлөрүн изилдөө.

**Негизги сөздөр:** MESE, TESE, азоспермия, сперматозоиддердин криоконсервациясы.

**MORFOFUNCTIONAL INDEXES OF SPERMATOZOONS AT A CRYOPRESERVATION  
RECEIVED WITH USE OF THE MESA AND TESE METHODS; MICROSURGICAL  
EPIDIDYMIDAL ASPIRATION OF SPERMATOZOONS AND CRYORECEIVING  
SPERMATOZOON'S WHEN CARRYING OUT AN OPEN BIOPSY OF A TESTICLE  
AT PATIENTS WITH AN AZOSPERMS**

А.К. Абаралиев<sup>1</sup>, Ж.К. Райымбеков<sup>2</sup>, Н.Ж. Садырбеков<sup>1</sup>,  
Г.К. Райымбекова<sup>3</sup>, Г.С. Чернечова<sup>4</sup>

<sup>1</sup> Republican scientific center of urology at the National Hospital MH KR,

<sup>2</sup> Scientific-industrial complex Eldos,

<sup>3</sup> KSMA named after I.K. Akhunbaev,

<sup>4</sup> KRSU named after B.N. Yeltsin  
Bishkek, the Kyrgyz Republic

**Resume:** In this article researches of testicular spermatozoons of the microsurgical MESA and TESE proce-  
dures received in the path at sick men are done with an azospermia. Morfofunctional characteristics spermato-  
zoons after cryofreezing for use in programs of the IVF.

**Keywords:** MESA, TESE, azoospermia, cryoreceiving spermatozoon's.

### Введение

В настоящее время мужской фактор в бесплодном браке занимает 40% [1,2]. В данное время для лечения тяжелых форм бесплодия широко применяются такие методики: MESA (микрохирургическая эпидидимальная аспирация сперматозоидов); PESA (перкутанская эпидидимальная аспирация сперматозоидов); MESE (получение сперматозоидов при проведении открытой биопсии придатка яичка) и TESE (получение сперматозоидов при проведении открытой биопсии яичка) [3,4,5].

Сперматозоиды, извлеченные путем интраоперационной биопсии, имеют после замораживания-отогрева низкое качество. Описаны лишь единичные случаи наступления беременности после программ ВРТ спермиями, полученными при обструктивной и необструктивной азооспермии [6,7,8].

Определение процессов, ведущих к криорезистентности и использование наиболее рациональной технологии обработки спермы, в процессе которой выделяются наиболее полноценные и функционально активные сперматозоиды имеет практическое значение в лечении мужского фактора в бесплодном браке, а также необходимое условие полноценных программ вспомогательной репродуктивной технологии (ВРТ) [9].

**Цель исследования** – изучить морфофункциональные показатели спермииев после криоконсервации, полученных путем MESA и TESE.

### Материал и методы исследования

Для исследования использовали 13 образцов сперматозоидов мужчин детородного возраста с обструктивной и необструктивной формами азооспермии, полученных путем MESA и TESE. При криоконсервации использовали криопротектор Cryo Sperm (Medi Cult, Дания). Замораживание проводили в стандартном режиме: инкубировали над парами азота в течение 30 минут, затем погружение в жидкий азот. Размораживали в течение 10 мин на водяной бане при температуре 34-37°C. Обработку эякулята проводили средами Sperm Preparation Medium и Supra Sperm System (Medi Cult, Дания). Для обработки эякулята использовались метод флотации и центрифугирования в градиенте плотности. Активность трофобластического b-1-гликопротеина определяли путем постановки иммуноферментной реакции. Определение активности акрозина проводили по методу W.B. Schill (W.B. Schill., 1986). Одним из составляющих семенной жидкости является содержание в ней трофобластического b-1-гликопротеина, отрицательно влияющий на активность акрозина. Акрозин является одним из ключевых акросомальных ферментов участвующих в оплодотворении яйцеклетки. Установлена, высокая корреляционная связь с активностью акрозина и частотой оплодотворения (EngelW.etal, 1996). Функциональное состояние плазматических мембран оценивалось посредством способности мембран реагировать на гиптонические и гипертонические условия окружающей среды. Для этого проводили упрощенный HOS test (водяной тест) и тест с растворами хлорида натрия с различной осмолярностью.

Тактика проведения MESA и TESE. Проводили открытую биопсию яичка с последующей экстракцией сперматозоидов (TESE) и аспирацию содержимого придатка яичка (MESA). Процедуры проводили под локальной анестезией. После обработки операционного поля на латеральной или медиальной бессосудистой поверхности мошонки проводили разрез послойный разрез, а затем иссечение testikularной паренхимы. Аспирацию проводили с помощью шприца с иглой 19G.

### Результаты исследования

По результатам исследования нативный исходный уровень общей подвижности сперматозоидов составлял 40-59%, то после криоконсервации в течение одного часа после разморозки подвижность сохранялась на уровне 19-52% соответственно (то есть 47-88% от исходных 100%). Таким образом, выживаемость клеток прямо зависела от исходного уровня подвижности. После разморозки снижалась примерно в 2 раза.

При гипосмотических условиях исследования (150 мосм/кг раствора хлорида натрия) морфологические изменения проявляются в характерных набуханиях (swelling) хвостовой части сперматозоидов, что характеризует полноценность плазматической мембранны хвостовой части сперматозоида. В гиперосмотических условиях (510 мосм/кг) осмотическое напряжение испытывает головка сперматозоида, которая выражается в видимом набухании, это свидетельствует о полноценности мембранны и цитоплазмо-метаболической активности головки.

Содержание трофобластического b-1-гликопротеина в семенной жидкости колебалось в пределах 0-21,9 нг/мл. При содержании трофобластического b-1-гликопротеина 0-7 нг/мл морфологические особенности спермииев существенно не были изменены (патологические формы спермииев составляли 16%). Было установлено, что наибольшие показатели содержания трофобластического b-1-гликопротеина наблюдаются в

образцах нативной спермы, которая не была подвергнута предварительной обработке и составляют 11,4-21,9 нг/мл. В обработанной сперме показатели содержания трофобластического b-1-гликопротеина были ниже, они составляли 0-8нг/мл. Активность свободного акрозина определяли по расщеплению субстрата ВАЕЕ. Общую активность акрозина определяли после разморозки спермы. Было установлено, что активность акрозина спермиев составляет от  $2,6 \pm 0,7$  мкМЕ/ $10^6$  до  $5,41 \pm 0,8$  мкМЕ/ $10^6$ . При этом в образцах нативной спермы показатели активности акрозина были самыми низкими, а показатели в обработанных образцах были высокими. Протеиновая активность акрозина увеличивается по мере снижения трофобластического b-1-гликопротеина в семенной плазме.

### Выводы

Таким образом, в результате проведенного исследования после криоконсервации подвижность сохранялась на уровне 19-52% то есть 47-88% от исходных 100%. Была установлена определенная корреляция между активностью акрозина и содержанием трофобластического b-1-гликопротеина. В нативных образцах спермы содержание трофобластического b-1-гликопротеина максимальна, активность фермента акрозина минимальна. В обработанных образцах отмечается высокая активность акрозина, а содержание трофобластического b-1-гликопротеина ниже.

Исходя из вышеперечисленного сперматозиды, полученные путем использования методов MESA и TESE у мужчин с обструктивной и необструктивной формами азооспермии имеют хорошую морфофункциональную сохранность после криозаморозки и могут быть использованы в программах вспомогательных репродуктивных технологий.

### Литература:

1. Активность акрозина в криоконсервированных спермиях человека / [А.В. Дунаевская, Н.Н. Чуб, М.И. Крамар и др.] // Проблемы репродуктологии. - 2003. - № 1. - С. 65-70.
2. Моррелл, Дж.М. Приготовление человеческих сперматозоидов в программах ВРТ // Проблемы репродуктологии - 2002. - № 1. - С. 24-29.
3. Gahlay G.K., Spivastava N., Govino C.K. et al. Primate recombinant zona pellucida protein expressed in *Escherichia coli* bind to spermatozoa - J Reprod Immunol - 2002. - Vol. 53. - S 67-77.
4. Craft I., Bennet V., Nicholson N. Fertilising ability of testicular spermatozoa // Lancet. - 1993. - Vol.2, №342. - С. 864.
5. Hovatta O., Moilanen J., von Smitten K. et al. Testicular needle biopsy, open biopsy, epididymal aspiration and intracytoplasmic sperm injection in obstructive azoospermia // J. Hum. Reprod. - 1995. - Vol. 10, №10. - P. 2595-2599.
6. Schoysman R., Vanderzwalmen P., Nus M. Pregnancy after fertilization with human testicular spermatozoa // Lancet. - 1993. - Vol.13, №342. - С.1237.
7. Silber S., Nagy Z., Liu J. et al. The use of epididymal and testicular spermatozoa for intracytoplasmic sperm injection: the genetic implications for male infertility // J. Hum. Reprod. - 1995. - Vol. 10, №8. - P. 2031-2043.
8. Jin L., Jiang L.Y., Zhu G.J. et al. Comparison between the results of ICSI with fresh and with frozen-thawed sperm obtained by PESA to treat azoospermia // Zhonghua Nan Ke Xue. - 2006. - Vol. 12, №5. - P. 443-449.
9. Kalsi J., Thum MY., Muneer A. Analysis of the outcome of intracytoplasmic sperm injection using fresh or frozen sperm // Br. J. Urol. - 2011. - Vol. 107, №7. - P. 1124-1128.