

ՀԱՅԱՍՏԱՆԻ ՍՍՀ ԳԽԸ ՊԵՊՈՒԽՍԽՐԻ ՇԱՄՔԵՐԻ - ԿԵՆԴՐԱՎԱՐԱՆՈՒԹՅԱՆ ԽԱՆԺԱՆԻ  
ԿԵՆԴՐԱՎԱՐԱՆԱԿԱՆ ԺՈՂՈՎԾԵՐԻ, ԽՄԼ, 1987

Հակամայի ակադեմիա  
Ակադեմիա նախ Արմանակ ՀՀ  
Ինստիտուտ զօնոգիության  
Զօնոգիության հայտաշարք, ԽՄԼ, 1987

Academy of Sciences of Armenian  
SSR  
Institute of zoology  
Zoological Papers, XXI, 1987

Ա. Ս. Օգանեսյան

СОВРЕМЕННЫЕ АСПЕКТЫ КРИОГЕННОЙ КОНСЕРВАЦИИ МАЛЯРИЙНЫХ  
ПАРАЗИТОВ ГРЫЗУНОВ И ПТИЦ

НИИЭВИМП им. А. Б. Александрина МЗ Армянской ССР

В настоящее время продолжает оставаться актуальной проблема  
сохранения штаммов патогенных простейших с первоначальными свой-  
ствами.

Криогенное консервирование патогенных простейших, в частности, мальрийных паразитов, обеспечивает длительное хранение необходимых штаммов со стабильными исходными характеристиками в отношении иммуногенности, инфективности. Штаммы мальрийных паразитов не-  
редко на протяжении длительного времени поддерживаются на лабора-  
торных животных только пассажами кровью. Длительные и частые пас-  
сажи могут привести к изменению исходных свойств данного штамма (например, инфективности, вирулентности), требуют большого коли-  
чества лабораторных животных и трудоемкую работу.

Материалом для исследований по криогенной консервации эритро-  
цитарных стадий мальрийных паразитов грызунов и птиц служила инфи-  
цированная кровь *Plasmodium berghei* и *Plasmodium gallinaceum*.  
Замораживание осуществляли одноступенчатым методом, путем погруже-  
ния образцов крови в пары жидкого азота (температура - 170°C). В  
качестве замораживающего раствора мы применяли смесь с низким со-  
держанием глицерина (концентрация глицерина составляла 14%).

Влияние глубокого замораживания на инфективность и вирулент-  
ность *P. berghei* и *P. gallinaceum* определяли в разные сроки после  
ранения инфицированной крови в парах жидкого азота по изменению  
длительности инкубационного периода, длительности течения инфекции  
зараженных мышей и цыплят, а также во время пассирования на этих  
животных. Для обоих штаммов нами использовалась инфицированная  
кровь с паразитемией 40 и 90%.

Штамм *P. berghei* поддерживали на беспородных белых мышах ве-  
ком 12-16 граммов еженедельными внутрибрюшинными пассажами кровью.

При обычном пассировании кровью длительность инкубационного периода (первое появление паразитов в крови) составила 2-4 дня, а гибель мышей наступала на 6-7-е сутки после заражения.

Штамм *P.gallinaceum* поддерживали на цыплятах породы "белый лагторн" еженедельными подкожными пассажами кровью. При таком пассировании первое появление паразитов в крови регистрировали на 4-6-й день после заражения, а гибель цыплят наступала на 8-9-й день.

Для определения влияния глубокого замораживания (-170°C) на эритроцитарные стадии малярийных паразитов грызунов и птиц инфицированную кровь контролировали в динамике хранения в парах жидкого азота, начиная от 1,5 месяца до 14 месяцев (штамм *P.berghei*) и от 1 месяца до 12 месяцев (штамм *P.gallinaceum*).

Было установлено, что штаммы после размораживания сохраняют инфективность для белых мышей и цыплят, однако при первичном заражении животных происходит удлинение инкубационного периода и продолжительности течения инфекции. Так, при первичном заражении мышей инфицированной кровью инкубационный период удлиняется до 5-7 дней, а гибель животных наступает на 10-12-е сутки после заражения. При заражении цыпленков мы также наблюдали удлинение инкубационного периода до 8-9 дней, а гибель животных наступала на 12-14-е сутки после заражения.

Нам важно было проследить, как меняются эти параметры при дальнейшем пассировании штаммов. Учитывая взаимосвязь паразитемии и длительности инкубационного периода при обычном пассировании, были использованы те же разведения инокулома для определения возможных изменений инкубационного периода после размораживания во время второго и третьего пассажей кровью. Установлено, что введение второго и третьего пассажей кровью штаммы полностью восстанавливали исходную вирулентность: инкубационный период сокращался до 2-4 дней (штамм *P.berghei*) и до 4-6 дней (штамм *P.gallinaceum*), а гибель животных наступала на 6-9-е сутки после заражения соответственно. Тем самым мы выявили, что через 1-2 пассажа кровью штаммы по этим параметрам полностью восстановили свою исходную характеристику.

Таким образом, при длительном хранении эритроцитарных стадий малярийных паразитов грызунов и птиц в условиях глубокого замораживания с разной исходной паразитемией (40 и 90%) вирулентность штаммов при первичном заражении изменяется за счет увеличения инкубационного периода, продолжительности течения инфекции и сроков гибели лабораторных животных. Однако при последующих пассажах кровью инфективность и вирулентность штаммов полностью восстанавливается.

Հ.Ս.ՀՈՎՀԱՆՆԻՍՅԵԱՆ

ԿՐԵՊՂՆԵՐԻ ՆՎ ԹՌՉՈՒԽՆԵՐԻ ՄԱԼԱՐԻԱՅԻ ՄԱԿԱ-  
ԲՈՒՑԵՆԵՐԻ ԿՐԻՈԿՈՆՍԵՐՎԱՑԻԱՅԻ ԺԱՄԱՆԱԿԱԿԻՑ  
ԱՊՇԵՏՆԵՐԻ ՄԱՍԻՆ

Ա մ փ ո փ ու մ

Ներկա աշխատանքում բերված են տվյալներ կրիոկոնսերվացիայի ազդեցության վերաբերյալ *P.berghei* և *P.gallinaceum* մալարիայի հարուցիչների շտամների վիրուլենտության և վարակելիության մասին։ Պարզված է, որ երկարաժամկետ կրիոկոնսերվացիան մեկ տարվա և ավելի ժամանակահատվածում բացասաբար չի ներգործում այդ շտամների վարակելիության վրա։

A.S. OGANESEAN

PRESENT ASPECTS OF CRYOCONSERVATION OF MALARIAL  
PARASITES OF RODENTS AND BIRDS

S u m m a r y

Data on the influence of cryogenic conservation ( $-170^{\circ}$ ) on the erythrocytes stages of malarial parasites are given in this article.

It has been established that long-term cryogenic conservation of erythrocytes stages of malarial parasites of rodents and birds does not influence their effectiveness and virulence.