



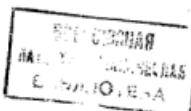
СОЮЗ СОВЕТСКИХ  
СОЦИАЛИСТИЧЕСКИХ  
РЕСПУБЛИК

(9) SU (II) 1551292

A1

(51)5 A 01 G 33/02

ГОСУДАРСТВЕННЫЙ КОМИТЕТ  
ПО ИЗОБРЕТЕНИЯМ И ОТКРЫТИЯМ  
ПРИ ГННТ СССР.



# ОПИСАНИЕ ИЗОБРЕТЕНИЯ

## К АВТОРСКОМУ СВИДЕТЕЛЬСТВУ

1

- (21) 4453773/30-13
- (22) 19.04.88
- (46) 23.03.90. Бюл. № 11
- (71) Тихоокеанский научно-исследовательский институт рыбного хозяйства и океанографии
- (72) Л. В. Жильцова и В. А. Романюк
- (53) 634.09(088.8)
- (56) Рост и развитие грацилярии в управляемых условиях лаборатории и теплиц. Архив ТИНРО № 19913. Владивосток, 1986.
- (54) СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ МОРСКОЙ КРАСНОЙ ВОДОРОСЛИ РОДА ГРАЦИЛЯРИЯ
- (57) Изобретение относится к аквакультуре и может быть использовано при промыш-

2

ленном культивировании грацилярии — источника агара. Целью изобретения является увеличение биомассы грацилярии, снижение трудозатрат на борьбу с обрастателями. Предлагаемый способ культивирования заключается в том, что грацилярию выращивают на питательной среде, приготовленной на основе разбавленной морской воды соленостью 22%, следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  3—5;  $\text{KNO}_3$  3—5;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  0,6—0,8 с освещенностью 20—25  $\text{Bt}/\text{m}^2$  ФАР при 20—25°C, до снижения скорости роста. После чего грацилярию продолжают культивировать 10—15 сут в питательной среде следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  3—5;  $\text{KNO}_3$  3—5;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  0,06—0,12 с освещенностью 0,5—5  $\text{Bt}/\text{m}^2$  ФАР при 2—5°C.

Изобретение относится к аквакультуре, точнее к способам выращивания водорослей-макрофитов, а именно вегетативных форм, и может быть использовано для тепличного непрерывного воспроизведения водорослей — источников агара.

Цель изобретения — увеличение биомассы грацилярии и снижение трудозатрат на борьбу с обрастателями.

Способ осуществляется следующим образом.

Готовят питательную среду на основе разбавленной морской воды соленостью 22% следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  3—5;  $\text{KNO}_3$  3—5;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$ , 0,6—0,8 (I).

Готовят питательную среду на основе разбавленной морской воды соленостью 22% следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  0,3—0,6;  $\text{KNO}_3$  0,3—0,6;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$ , 0,06—0,12 (II).

Производят посев грацилярии в культиваторы, заполненные питательной средой (I), и культивируют ее при 20—25°C, освещенности 20—25  $\text{Bt}/\text{m}^2$  ФАР и длительности фотопериода 14—16 ч в сутки, плотности

биомассы 0,5—1,5 г сырой биомассы/л среды, притоке среды 20% объема культиватора в сутки.

Культивирование грацилярии в описанных условиях ведут в питательной среде в течение 18—20 сут, затем наблюдается торможение скорости роста. Первый этап культивирования закончен. Экспериментально было установлено, что если по истечении первого этапа грацилярию дополнительно поместить в питательную среду (II) и выращивание вести при 2—5°C с освещенностью 0,5—5  $\text{Bt}/\text{m}^2$  ФАР в течение 10—15 сут, то торможение скорости роста прекращается и при повторном подращивании скорость роста восстанавливается на 80—90%.

Обработанная таким образом биомасса восстанавливает способность к вегетативному росту и размножению фрагментами, что позволяет использовать ее в качестве активного посадочного материала при выращивании грацилярии в теплицах и на морских плантациях.

9) SU (II) 1551292 A1

Это позволяет ликвидировать дополнительные затраты на поиск и отбор посадочного материала из естественных мест обитания. При культивировании грацилярии без включения в процесс выращивания второго этапа в ней развиваются сопутствующие микроводоросли, которые оседают на поверхности грацилярии в стенах культиватора.

Количество обрастателей на стенах культиватора незначительно, а на фрагментах водорослей при максимальном обрашении оседает до 10% микроводорослей от сухого веса грацилярии, что отрицательно сказывается на ее развитии и на выходе конечного продукта — агара.

При включении в процесс культивирования второго этапа микроводоросли — обрастатели показываются в неблагоприятных условиях и их количество уменьшается до 0,1% по сухому весу.

Новым в описываемом способе по сравнению с известным является то, что грацилярию дополнительно культивируют в питательной среде следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  0,3—0,6;  $\text{KNO}_3$  0,3—0,6;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  0,6—0,12 с освещенностью 0,5—5  $\text{Bt/m}^2$  ФАР при 2—5°C в течение 10—15 сут.

**Пример 1.** На основе разбавленной морской воды соленостью 22% готовят питательную среду (I) следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  3;  $\text{KNO}_3$  3;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  0,6. Питательной средой (I) заполняют реакционные сосуды, которые помещают в люминостат. Грацилярию, взятую из моря, равномерно размещают в культиваторе и выращивают ее при 20°C, освещенности 20  $\text{Bt/m}^2$  ФАР, световом периоде 14 ч в сутки. Начальная плотность грацилярии 1 г сырой массы/л среды при протоке питательной среды 20% объема культиватора в сутки. После 18 сут выращивания грацилярии в указанном режиме наблюдается падение скорости роста с 24 до 2—10% в сутки. Первый этап культивирования закончен. Дальнейшее выращивание водорослей при этих условиях нерентабельно, так как скорость роста неуклонно падает и наступает деструкция фрагментов.

Для активации ростовых процессов в грацилярии питательную среду из реакционных сосудов сливают и заполняют их питательной средой (II) следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  0,4;  $\text{KNO}_3$  0,4;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  0,08, а выращивание ведут при 3°C с освещенностью 2  $\text{Bt/m}^2$  ФАР в течение 12 сут.

После этого часть водорослей, вновь способных к активному вегетативному росту, изымается в количестве, обеспечивающем исходную плотность, и культивируется в режиме первого этапа.

Время поэтапного культивирования не ограничено.

По сравнению с известным способом при повторном подрашивании скорость рос-

та восстанавливается на 91,6% и увеличивается с 2 до 22% в сутки, что позволяет вести непрерывную культуру. При этих условиях выращивания обрастатели отсутствуют, нет затрат на механическую очистку водорослей, а также в период II этапа культивирования на дополнительный подогрев и освещение.

**Пример 2.** Грацилярию культивировали аналогично примеру 1, уменьшив лишь длительность II этапа культивирования до 10 сут. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подрашивании восстанавливалась на 88%. Развития обрастателей не происходило.

**Пример 3.** Грацилярию культивировали аналогично примеру 1, увеличив лишь длительность II этапа культивирования до 15 сут. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подрашивании восстанавливалась на 80,4%. Развития обрастателей не происходило.

**Пример 4.** Культивирование вели аналогично примеру 1, уменьшив только длительность II этапа культивирования до 5 сут. Скорость роста при повторном подрашивании восстанавливалась только на 50%, что недостаточно для ведения непрерывной культуры. Рост обрастателей подавлялся незначительно.

**Пример 5.** Культивирование вели аналогично примеру 1, увеличив лишь длительность II этапа культивирования до 17 сут. При повторном подрашивании скорость роста восстанавливалась только на 37%, что недостаточно для поддержания объема посадочного материала на необходимом уровне. Развития обрастаений не происходило.

**Пример 6.** Культивирование вели аналогично примеру 1, уменьшив лишь на II этапе культивирования температуру до 2°C. При повторном подрашивании скорость роста восстанавливалась на 88,8% по сравнению с известным способом. Развития микроводорослей-обрастателей не происходило.

**Пример 7.** Культивирование вели аналогично примеру 1, увеличив лишь температуру на II этапе культивирования до 5°C. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подрашивании восстанавливалась на 84,2%. Развития водорослей-обрастателей не происходило.

**Пример 8.** Культивирование вели аналогично примеру 1, уменьшив лишь температуру на II этапе культивирования до 0°C. По сравнению с известным способом при повторном подрашивании скорость роста восстанавливалась только на 33,5%, что недостаточно для поддержания объема посадочного материала на необходимом уровне. Развития микроводорослей-обрастаителей не происходило. Одна из целей — восстановление скорости роста на 80—90% — не достигается, так как понижение температуры

до 0°C приводит к лимитированию процессов восстановления вегетативного роста фрагментов грациллярии.

**Пример 9.** Культивирование вели анало-  
гично примеру 1, увеличив лишь темпера-  
туру на II этапе культивирования до 8°C. По  
сравнению с известным способом при пов-  
торном подрастворении скорость роста восст-  
авливалась на 8,4%. Рост обраствателей  
подавлялся незначительно.

**Пример 10.** Культивирование вели анало-  
гично примеру 1, уменьшив на II этапе  
культивирования лишь освещенность до  
0,5 Вт/м<sup>2</sup> ФАР. По сравнению с извест-  
ным способом при повторном подращива-  
нии скорость роста восстанавливалась на  
81,2%. Развития микроводорослей-обрастате-  
лей не происходило.

**Пример 11.** Культивирование вели аналогично примеру 1, увеличено на II этапе культивирования лишь освещенность до  $5 \text{ Bt/m}^2$  ФАР. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подращивании восстанавливалась на 80,7%. Развитие микроводорослей-обратистателей не проходило.

*Пример 12.* Культивирование вели ана-  
логично примеру 1, уменьшив лишь освещен-  
ность до  $0 \text{ Вт}/\text{м}^2$  ФАР. По сравнению с  
известным способом скорость роста при пов-  
торном подращивании восстанавливалась на  
53%, что недостаточно для поддержания  
объема посадочного материала на необходи-  
мом уровне. Развития микроводорослей-об-  
растателей не происходило.

**Пример 13.** Культивирование вели аналогично примеру 1, увеличив лишь освещенность до  $8 \text{ Вт}/\text{м}^2$  ФАР. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подращивании восстанавливалась на 13,6%, что недостаточно для поддержания объема посадочного материала на необходимом уровне. Развития микроводорослей-обрастателей не происходило.

**Пример 14.** Культивирование вели аналогично примеру 1, уменьшив на II этапе культивирования концентрацию аммония до 0,3 мг/l. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подращивании восстанавливалась на 90%. Развитие микроводорослей-обрастателей не проходило.

**Пример 15.** Культтивирование вели аналогично примеру 1, увеличив на II этапе культивирования лишь концентрацию аммиака до 0,6 мг/л. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подращивании восстанавливалась на 35,8%. Развития микроводорослей-обрастателей не происходило.

**Пример 16.** Культтивирование вели аналитично примеру 1, уменьшив лишь на II этапе культтивирования концентрацию аммония до 0,1 мг/л. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном под-

рашивании восстанавливалась лишь на 42,1%, что недостаточно для ведения непрерывной культуры. Развития микроводорослей-обрастателей не происходило.

**Пример 17.** Культтивирование зелии аналогично примеру 1, увеличив лишь на II этапе культтивирования концентрацию аммония до 0,8 мг/л. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подращивании восстанавливалась на 30,2%, что недостаточно для ведения непрерывной культуры. Развития микроводорослей-обрастателей не произошло.

**Пример 18.** Культивирование вели ана-  
логично примеру I, изменив лишь концентрацию нитрата на II этапе культивирования до 0,8 мг/л. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подращивании восстанавливалась до 88,9%. Развитие микроводорослей-обрастателей не происходило.

**Пример 19.** Культивирование вели анало-  
гично примеру 1, увеличив лишь концентра-  
цию нитрата до 0,8 мг/л. При повторном  
подрашивании скорость роста восстанавливалась  
по сравнению с известным способом на 27,4%, что недостаточно для ведения  
непрерывной культуры. Развития микроводос-  
действий не происходило.

**Пример 20.** Культивирование вели ана-  
логично примеру 1, уменьшив лишь концентрацию нитрата до 0,1 мг/л. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подкормлении восстанавливалась лишь на 41,8%, что недостаточно для поддержания объема посадочного материала на необходимом уровне. Развития микроводопроводов-областей не происходило.

**Пример 21.** Культивирование вели ана-  
логично примеру 1, уменьшив лишь на II эта-  
пе культивирования концентрацию фосфата  
до 0,06 мг/л. По сравнению с известным  
способом скорость роста при повторном под-  
ращивании восстанавливалась на 85,8%.  
Развитие микроводорослей-обрастателей не  
происходило.

**Пример 22.** Культивирование вели аналогично примеру 1, увеличив лишь на II этапе культивирования концентрацию фосфата до 0,12 мг/л. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подращивании восстанавливалась на 87,1%. Развития микроводорослей-обрастателей не происходило.

**Пример 23.** Культивирование вели ана-  
логично примеру 1, уменьшив лишь концентрацию фосфата до 0,04 мг/л. При повторном подращивании скорость роста восстанавливалась по сравнению с известным способом на 29,1%, что недостаточно для ведения непрерывной культуры. Развития микроводорослей обесцвечено не происходит.

*Пример 24.* Культивирование вели аналогично примеру 1, увеличив лишь концент-

рацию фосфата до 0,17 мг/л. По сравнению с известным способом скорость роста при повторном подращивании восстанавливалась лишь на 33,2%, что недостаточно для ведения непрерывной культуры грацилиария. Развития микроводорослей-обрастаний не происходило.

Использование предложенного способа обеспечивает получение непрерывной культуры грациллиарии, что позволяет решить проблему обеспечения посадочным материалом как тепличного, так и морского плантационного производства водорослей; восстанавливает скорость роста при повторном подращивании на 80–90%; дает возможность при выращивании водорослей избавиться от сопутствующих микроводорослей-обрастательей, что благоприятно воздействует на рост грациллиарии и не требует дополнительных трудозатрат на механическую очистку; ликвидирует дополнительные трудозатраты на поиск и отбор посадочного материала из естественных мест обитания.

## Формула изобретения

Способ культивирования морской красной водоросли рода грацилиярия, предусматривающий изготовление питательной среды на основе морской воды соленостью 22% следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  3—5;  $\text{KNO}_3$  3—5;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  0,6—0,8, посев биомассы плотностью 0,5—1,5 г сырой биомассы/л среды и выращивание грацилиария до момента снижения скорости роста при освещенности 20—25 Вт/ $\text{м}^2$  ФАР, длительности фотопериода 14—16 ч температуре 20—25°C и протеке питательной среды, составляющем 20% от объема культиватора в сутки, отличающийся тем, что, с целью увеличения биомассы грацилиария, снижения трудозатрат на борьбу с обрастаниями, после снижения скорости роста грацилиарию продолжают выращивать в течение 10—15 дней в питательной среде следующего состава, мг/л:  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  0,3—0,6;  $\text{KNO}_3$  0,3—0,6;  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  0,06—0,12 при температуре 2—5°C и освещенности 0,5—0,5 Вт/ $\text{м}^2$  ФАР.

Составитель С. Филиппова  
Редактор В. Данко Техред И. Верес Корректор В. Гириник  
Заказ 286 Тираж 444 Подписанное  
ВНИИ Государственного комитета по изобретениям и открытиям при ГКНТ СССР  
113035, Москва, Ж.-35, Раузынская наб., д. 4/5  
Производственно-издательский комбинат «Литагент», г. Ухтодор, ул. Гагарина, 101