тРНК: Таинственное исчезновение

Исследует Лаборатория эволюции бактериальных геномов

WANTED
DEAD OR ALIVE

TTT } Phe TTC } TTA } Leu TTG }	TCT } Ser TCC } TCA } TCG }	TAT } Tyr TAC } TAA } Stop TAG } Stop	TGT } Cys TGC } TGA } Stop TGG } Trp
CTT } CTC } Leu CTA } CTG }	CCT } Pro CCC } CCA } CCG }	CAT } His CAC } CAA } Gln CAG }	GCT } Arg CGC } CGA } CGG }
ATT } Ile ATC } ATA } ATG } Met	ACT } Thr ACC } ACA } ACG }	AAT } Asn AAC } AAA } Lys AAG }	AGT } Ser AGC } AGA } Arg AGG }
GTT } Val GTC } GTA } GTG }	GCT } Ala GCC } GCA } GCG }	GAT } Asp GAC } GAA } Glu GAG }	GGT } Gly GGC } GGA } GGG }

\$100.000 CASH REWARD

Геномы исследованных бактерий характеризуются высоким разнообразием, проявляющемся в различии ряда важнейших свойств. Так, примером тому может служить присутствие/отсутствие некоторых генов, кодирующих тРНК.

Нам стало интересно почему же тРНК, несущие некоторые из антикодонов, редки или вовсе отсутствуют в бактериях *E. coli*.

Мы предположили, что подобные тРНК снижают выживаемость бактерий в естественных условиях. Если наша гипотеза верна, то отсутствие этих тРНК можно объяснить уменьшением фитнеса под действием естественного отбора.

РЕЗУЛЬТАТЫ

Поскольку подобный эксперимент проводится впервые, нам было необходимо подобрать оптимальную температуру для ПЦР. Выяснилось, что для АТТ-тРНК реакция лучше всего протекает при 44-45, а АТС хорошо амплифицируется при любой температуре.

Рис. 1. Результаты ПЦР: успешно

Рис. 2. Результаты ПЦР: реакция не прошла

Anti-codon	Concentration, ng/μl	260/280 ratio
ATT	33,74	1,84
ATC	40,48	1,86
ACT	17,17	1,76
ACC	41,55	1,75
AGC	42,28	1,85
CAT	35,80	1,86
TAG	27,29	1,80

Табл. 1. Результаты очистки продуктов ПЦР

Рис. 4-10. Культуры трансформированных бактерий

Как мы это делали? Материалы и методы

Для внедрения в геном *E. coli* генов, кодирующих нужные нам тРНК, нами были использованы коммерческие плазмиды.

-No-template PCR - разновидность ПЦР, характеризующаяся отсутствием ДНК-матрицы. Использовались только праймеры, которые, соединившись, дали нужные тРНК. Поскольку оптимальный режим ПЦР для данного эксперимента неизвестен, реакцию проводили при 44°C, 48°C, 52°C, 54°C, 57°C, 60°C, а также 45°C => 60°C и 60°C => 45°C. Реакция пошла только с четвертой попытки, когда мы заменили полимеразу.

Однако после ПЦР в растворе остались примеси, которые необходимо удалить: соли буфера, dNTP и т.д. Для решения этой проблемы мы провели PCR-пурификацию.

В последнем этапе молекулярного клонирования тепловой шок позволил клеткам *E. coli* «поглотить» плазмиды, содержащие интересующие нас гены.

ВЫВОДЫ

Следствие вели:
Зарина Бикмуллина,
Георгий Столетов, Гаурав Диван
Дипа Агаше

School of molecular and theoretical biology