

**МІНІСТЕРСТВО ОХОРОНИ ЗДОРОВ'Я УКРАЇНИ
НАЦІОНАЛЬНИЙ ФАРМАЦЕВТИЧНИЙ УНІВЕРСИТЕТ**

**АКТУАЛЬНІ ПИТАННЯ
СТВОРЕННЯ
НОВИХ ЛІКАРСЬКИХ ЗАСОБІВ**

**МАТЕРІАЛИ ВСЕУКРАЇНСЬКОЇ
НАУКОВО - ПРАКТИЧНОЇ КОНФЕРЕНЦІЇ
СТУДЕНТІВ ТА МОЛОДИХ ВЧЕНИХ**

21-22 квітня 2010 року

**Харків
Видавництво НФаУ
2010**

УДК 615.1
А43

Редакційна колегія: чл.-кор. НАН України Черних В.П.,
проф. Коваленко С.М., доц. Цубанова Н.А.

У підготовці видання брали участь співробітники науково-дослідної частини НФаУ Яворська О.М., Федоренко В.О.

А43 Актуальні питання створення нових лікарських засобів: тези доповідей всеукраїнської науково - практичної конференції студентів та молодих вчених (21-22 квітня 2010 р.). – Х.: вид-во НФаУ, 2010. – 524 с.

Збірник містить матеріали науково - практичної конференції студентів та молодих вчених «Актуальні питання створення нових лікарських засобів».

Матеріали згруповано за провідними напрямками науково-дослідної та навчальної роботи Національного фармацевтичного університету. Розглянуто теоретичні та практичні аспекти сучасної технології створення, виробництва та стандартизації ліків, питання маркетингу та організації фармацевтичної справи, аналіз діючих речовин у лікарських препаратах та біологічно активних добавках зі спрямованою фармакологічною активністю, інформаційні технології у фармації та медицині, фармацевтичне право та питання судової фармації, філологія та суспільствознавство

Для широкого кола наукових і практичних працівників фармації та медицини.

УДК 615.1

© НФаУ, 2010

УСЛОВИЯ ПРОВЕДЕНИЯ ДЕРИВАТИЗАЦИИ ДАНСИЛХЛОРИДОМ В АНАЛИЗЕ АМИНОКИСЛОТ

Игнатенко М. А., ас. Клименко Л. Ю., проф. Болотов В. В.

Национальный фармацевтический университет, г. Харьков

Дериватизация дансилихлоридом широко используется в анализе аминокислотной последовательности белков и полипептидов. Проведение анализа можно описать следующим образом: ДНС-Cl реагирует с непротонированной α -аминогруппой пептида с образованием дансильного производного пептида (ДНС-пептида). Эта реакция проводится в щелочной среде в смешанном водно-органическом растворителе (органический компонент вводят для растворения ДНС-Cl). В этих условиях конкурируют два процесса: дансилирование и гидролиз дансилихлорида до кислоты (ДНС-ОН).

Что касается значения pH среды, оптимального для проведения анализа, то дансилихлорид взаимодействует с непротонированной аминогруппой в щелочной среде только при $pH > 9$, т. к. в более кислых растворах аминогруппа находится в неактивном состоянии в виде NH_3^+ .

Однако с повышением pH среды растет вероятность протекания конкурирующей обработанию ДНС-производных реакции – гидролиза органического реагента. При $pH > 9,6$ константа скорости реакции гидролиза резко возрастает, и гидролиз протекает очень интенсивно, что приводит к полной деструкции реагентов реакционной смеси уже при $pH = 10$. Таким образом, оптимальное значение pH для реакции дериватизации составляет 9,5 – 9,6.

Для поддержания pH реакционной смеси необходим буферный раствор. По этому вопросу получены противоречивые сведения – одни авторы предлагают использовать 500 мМ боратный буферный раствор с pH 9,6, другие исследователи используют 40 мМ литий-карбонатный буферный раствор с pH 9,5 и допускают использование 200 мМ натрий-гидрокарбонатного буферного раствора с pH 9,5.

Дансилирование можно проводить как при эквимольном соотношении дансилихлорида и аминокислот, так и при полуторном избытке дериватизирующего агента. При этом во втором случае выход реакции дериватизации увеличивается в 2,6 раза. Но при этом необходимо учитывать, что в условиях большого избытка реагента возможно протекание побочной реакции с образованием дансилиамида (ДНС- NH_2), поэтому большие избытки реагента не используют.

После завершения дериватизации проводят кислотный гидролиз модифицированного ДНС-пептида, который приводит к разрыву пептидных связей и образованию ДНС-производного N-концевой аминокислоты.

Необходимо отметить, что дансилихлорид реагирует не только с концевыми аминогруппами пептидов, а также с боковыми группами цистеина, тирозина, лизина и гистидина, но из производных, образующихся по боковым группам, после гидролиза сохраняются только α -ДНС-лизин и α -ДНС-тироzin. Необходимо помнить, что в условиях жесткого кислотного гидролиза полностью разрушается ДНС-триптофан и происходит дезаминирование остатков дикарбоновых кислот, которые превращаются соответственно в ДНС-аспарагиновую и ДНС-глутаминовую аминокислоту. Степень разрушения ДНС-пролина, ДНС-серина и ДНС-тронина возрастает по мере увеличения времени гидролиза.