

Порівняльні дані, що характеризують взаємоз'язок між показником рефракції і процентом сухого залишку

Показник шкали рефрактометра	Процент сухого залишку	Показник шкали рефрактометра	Процент сухого залишку	Показник шкали рефрактометра	Процент сухого залишку	Показник шкали рефрактометра	Процент сухого залишку
1,0	0,290	2,0	0,580	3,0	0,870	4,0	1,160
1,1	0,319	2,1	0,609	3,1	0,899	4,1	1,184
1,2	0,348	2,2	0,638	3,2	0,928	4,2	1,218
1,3	0,377	2,3	0,667	3,3	0,957	4,3	1,247
1,4	0,406	2,4	0,696	3,4	0,986	4,4	1,276
1,5	0,435	2,5	0,725	3,5	0,015	4,5	1,305
1,6	0,464	2,6	0,754	3,6	1,044	4,6	1,334
1,7	0,493	2,7	0,783	3,7	1,073	4,7	1,363
1,8	0,522	2,8	0,812	3,8	1,102	4,8	1,392
1,9	0,551	2,9	0,841	3,9	1,131	4,9	1,421

ще займають фізичні рідини. В цьому дає можливість винесення від кута заструмення. Цей метод використовується в поганіх дослідженнях.

В. Л. Шепелевої використані в окремій паралельно зміні у цих же пробах, як у роботі Л. М. Морозова, що величина показника рефрактометрії також залежить від концентрації сечі. Автор прийшов до висновку, що білка в сечі показується в порівнянні з сечею.

Використовується встановлення білка та його концентрації (Д. Ф. Пресняков, 1946, та ін.).

Низки даних про наявність між показником рефрактометрії та сечею, ми зробили використанням цієї методики для вивчення відповідності показників рефрактометрії та сечі.

Використанням цієї методики рефрактометрії рефрактолога, можлива при обчислення процесу вивчення рідини можна

заживання рідини, 0,29 — показник рефракції — 1,0). Ця формула є загальною для

Застосування поліетиленових трубок для ангіостомії, за Лондоном

Т. К. Валуева

Лабораторія ендокринних функцій Інституту фізіології ім. О. О. Богомольця Академії наук УРСР, Київ

Питання про безвідмовне здобуття крові, що відтікає від різних внутрішніх органів у тварин в хронічному експерименті протягом тривалого часу, давно цікавить дослідників.

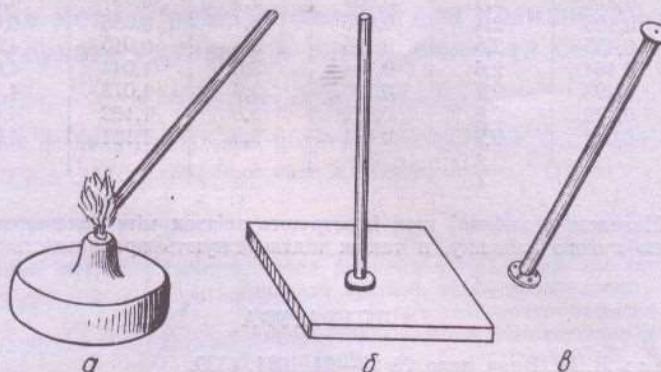
В зв'язку з рядом недоліків класичної методики ангіостомії судин внутрішніх органів, за Лондоном, не дісталася широкого застосування. У вітнізняній літературі періодично з'являються описи різних модифікацій цього методу (Фоміна, Фінкінштейн та ін.). Усім цим методам також властиві істотні недоліки: по-перше, канюлі з плексигласу, запропоновані цими авторами, неможливо застосувати для одержання крові з печенікових вен, по-друге, наявність досить грубої муфти з плексигласу на рухомій ворітній вені призводить до значного ущільнення стінок вени, поступового звуження просвіту судини з наступною майже повною облітерацією, що значно обмежує строк користування цими канюлями.

За кордоном для одержання крові, що відтікає від різних внутрішніх органів, користуються тепер методом катетеризації, вживленням поліетиленових катетерів у судини. Цей метод потребує постійного введення піддослідним тваринам гепарину для попередження тромбоутворення, що є дуже небажаним для проведення деяких досліджень.

В зв'язку з цим виникає необхідність займатися дальшим удосконаленням методики ангіостомії.

Ми вирішили замінити металеві канюлі Лондона канюлями з поліетилену. Ця пластмаса легка, міцна, добре вживляється і не змінюється в тканинах живого організму протягом тривалого часу.

Для виготовлення ангіостомічних канюль ми використали поліетиленові трубки діаметром 3, 5/1, 6 мм, 4/1 мм, які виробляє Охтинський хімкомбінат. З цих трубок у лабораторії легко виготовити канюлі. Для цього від трубки відрізають необхідної довжини відрізок. Один з його кінців нагрівають у полум'ї спиртового пальника, поліетилен при цьому розм'якається. Розм'якшений кінець притискають до скла, як це показано на рисунку, для утворення плоскої площинки (фланца). Потім точно таким самим способом утворюється площадка на другому кінці відрізука. Одна з цих площинок слугує для фіксації канюлю до стінки судини, а друга перешкоджає заглибленню в м'які тканини виведеної на шкіру кінця канюлю. Площадки можуть бути діаметром від 6 до 10 мм в залежності від величини піддослідної тварини і розміру судини, до якої канюлю пришиватимуть. При виготовленні площинок просвіт каналу в канюлі залишають. Розпеченою голкою від шприца канал розтинають з того кінця, яким мають пришити канюлю до стінки судини. На цій площинці також розпеченою голкою про-



Методика виготовлення поліетиленової канюль:

a — нагрівання кінця трубки до початку плавлення; *b* — утворення площинки на кінці трубки; *c* — загальний вигляд готової канюль.

колюють чотири отвори, за які канюлю фіксують до судини. Просвіт каналу канюлю з протилежного боку залишається закритим і відкривається таким самим способом через кілька днів після операції. Це дозволяє запобігти проникненню інфекції в черевну порожнину через канал канюлю до утворення сполучнотканинних зрошення канюлю із стінкою судини. Канюлі стерилізують кип'ятінням перед операцією і вміщують у 76°-ний спирт. Операцію ангіостомії із застосуванням поліетиленових канюль можна провадити одномоментно. Підготовка площинки на стінці судини для наступної фіксації канюлі не обов'язкова. Проте необхідно ретельно фіксувати рухомі судини до верхомих (наприклад, v. portae до v. cava inferior), як це зазначається в методиці Лондона. Для фіксації судин і пришивання канюль до судин ми користуємося зігнутими атравматичними голками з плетеною капроновою ниткою розміром 450 і 750 мм. Канюлю пришивають до стінки судини чотирма швами, обгортають сальником і виводять на шкіру через додатковий отвір, зроблений троакаром.

Наші спостереження показують, що краще оперувати в два етапи. Під час першої операції провадиться фіксація рухомих судин. Після такої попередньої операції, яка в основному має імунохіологічне значення, процес загоєння післяопераційної рані після вживлення канюль відбувається значно скоріше.

Післяопераційний догляд за тваринами звичайний. Просвіт каналу канюлі розтинають на шостий-сьюмий день після операції. Промивання канюль провадиться через день протягом деякого часу після операції розчином пеніциліну (100 000 : 100), а в наступному — фізіологічним або 5%-ним розчином перекису водню. Грануляції, які з'являються в місцях виведення канюль, доцільно змащувати розчином цигеролу в риб'ячому жирі (1 : 5), що прискорює епітелізацію.

Починати досліди на операціях тваринах можна через два тижні після операції. При правильно проведений операції здобувати кров із судин внутрішніх органів можна протягом тривалого часу після операції (кілька місяців).

Тварини (собаки) добре переносять операцію. Канюлі з поліетилену не викликають скільки-небудь значно вираженого запалення тканин, виділюване коло канюлю дуже незначне і не спричиняє подразнення шкіри. В разі потреби канюлю можна вкоротити ножицями і відновити площинку описаним вище способом. Отже, заміна металевих канюль поліетиленовими дає можливість успішно застосовувати методику ангіостомії.

Надійшла до редакції
27.III 1961 р.

У
борато
гомоль
Антона
Св
ності /
фізіоло
Пі
слідую
ності А
нервово
ків) на
лабора
ля Вел
вим сп
ності І
керує .

Св
гогічно
працю
Союзі
гічном
дуючи
канале
Вс
вищої
них пн
про ут
надава
з цього