

兽医病理組織学检查的一般方法 及病理解剖学陈列标本之制作

К. И. Вертинский 著
邓 警 輝 譯

畜牧兽医图书出版社

基因的物理距离和位置的一致方法 及应用在酵母菌种群之研究

R. H. Freeman ■

■ ■ ■ ■ ■



■ 中 大 学 生 會

獸医病理組織學檢查的一般方法
及病理解剖學陳列標本之制作

К.И. Вертинский 著

鄧 普 辉 譯

畜牧兽医图书出版社

內容提要

本書選譯自蘇聯農業出版社(Сельхозгиз)1954年出版的獸醫實驗室檢查方法第二冊(Лабораторные методы исследования в ветеринарии, том II)中的第六部分: 病理解剖學檢查的一般方法(Отдел 6 Общие методы патолого-гистологического исследования)及第九部分: 病理解剖學陳列標本之制作(Отдел 9 Приготовление патологоанатомических музейных препаратов)。它概要地敘述了各種病理解剖學操作技術, 适用于畜牧医学院及畜牧兽医学系, 并可供实验室工作者之参考; 对医学院及生物学系亦有参考价值。

本書作者為獸醫科學博士維爾其斯基教授(К. И. Вертицкий)。本書譯者為新疆八一農學院畜牧獸醫系病理解剖學鄧普輝同志; 校訂者為華中農學院畜牧獸醫系秦亂謙同志。本書在譯校過程中, 曾由東北農學院畜牧獸醫系病理解剖學教研室加以校閱。

譯者在翻譯時對原節的編排作了一些必要的變動。

獸醫病理組織學檢查的一般方法 及病理解剖學陳列標本之制作

尺寸 787×1092 版 1/32 印張 3 1/8 字數 3,000

原著者 K. I. Вертицкий

原書名 Лабораторные методы исследования в ветеринарии, том II: отдел 6 и отдел 9

原出版者 Сельхозгиз

原出版年份 1954

譯 者 鄧 普 輝

出 版 者 畜 牧 獸 醫 圖 書 出 版 社
南京湖南路 七号

江蘇省書刊出版業許可證出〇〇二號

總經售 新 華 書 店 江 苏 分 店
南京 湖南路十一号

印 刷 者 宁 印 刷 厂

1957年5月一版 1958年9月第一版第二次印刷 (2,001—3,505)

定 价 (9) 三 角 四 分

目 錄

第一章	材料之选取	1
第二章	病理組織学檢查材料的固定	3
第三章	材料之寄遞	8
第四章	切片材料的准备	9
	脫鈣	9
	組織塊火棉膠包埋法	10
	火棉膠溶液之制备	11
	台木之制作	11
	火棉膠標本在台木上之粘貼	12
	火棉膠急速包埋法	12
	組織塊石臘包埋法	14
	火棉膠——石臘迅速包埋法	15
	明膠包埋法	16
	冰冻切片法	18
	切片制作与附貼	19
	从包埋于火棉膠中的組織塊制作切片	19
	石臘包埋的組織塊的切片法	19
	明膠包埋的和冰冻的組織塊切片技术	20
	切片在玻片上之附貼	20
	切片中石臘、火棉膠、明膠的脫除	21
	切片封固法	22

樹膠溶液之制备	22
樹膠糖漿之制备	23
甘油	23
甘油——明膠的制备	23
第五章 染色液之制备与切片染色法	25
核的染剂	25
苏木素	25
胭脂	27
胭脂酸溶液	29
亞尼林染料	29
烷藍	29
多色性烷藍	30
龍胆堇	30
燒紫	30
鹼性复紅	30
擴散的細胞漿染料	30
伊紅	30
酸性复紅	31
苦味酸	31
橙黃 I	32
龍腦脂	32
各种切片的一般染色法	33
苏木素——伊紅染色法	33
羅馬諾夫斯基氏染色法	35
天青 II —— 伊紅染色法	36
用吡啶 —— 伊紅 —— 天青染色切片	36
第六章 某些特殊染色法	38

膠原纖維用蘇木素——苦味酸復紅染色	33
馬洛利氏膠原纖維染色法	39
范格爾特氏彈力纖維雷瑣辛——復紅染色法	40
俄西印彈力纖維染色法	41
漿細胞和肥大細胞之多色性燒藍染色法	42
漿細胞燒綠——吡咯染色法	42
漿細胞燒藍染色法	43
漿細胞姆塔利姆夫氏染色法	43
纖維蛋白之龍胆紫或燒紫染色法	44
纖維蛋白按范格爾特氏原法制作染色液的染色 法	44
纖維蛋白許尼諾夫氏染色法	45
切片中粘液用硫堇溶液染色法	46
切片中粘液用黏液胭脂染色法	46
粘液結晶紫染色法	47
類淀粉	47
用碘和硫酸染出切片中類淀粉	47
用龍胆或燒紫染色	47
剛果紅染色法	43
在切片中表現各種色素的顯微化學反應	43
含鐵色素的反應	49
胆色素反應	50
黑色素反應	50
脂褐素的反應	51
藉氧化酶反應以表現組織和器官中的白血球的 方法	51

郭利达瑪氏染色法.....	51
馬尔郭利氏修正法.....	52
联苯胺反应.....	53
糖原染色法.....	54
染色液的制备.....	54
染色次序.....	54
碘染色法.....	55
染出脂肪和类脂質的方法.....	55
脂肪物質用苏且Ⅲ或紺紅染色法.....	56
脂肪用硫酸奈耳藍或中性紅染色法.....	56
在动物某些病毒性傳染病时染出各种小体和包涵体.....	57
A. 奈氏小体(狂犬病).....	57
米享氏染色法.....	57
士列維西氏染色法.....	58
穆洛切夫氏染色法.....	58
列茲氏染色法.....	59
希士澤爾氏染色法.....	60
B. 巴兴氏小体之染色(在痘症时).....	60
鍍銀法.....	60
駱氏石碳酸复紅染色法(修正法).....	61
羅馬諾夫斯基氏染色法.....	61
B. 在馬价染性腦脊髓炎时嗜伊紅包涵体按保里与維尔其辛斯基氏染色法.....	62
第七章 中樞和周圍神經系統染色和处理的特点.....	63
神經組織斯里沙列夫氏染色法.....	63
神經細胞中虎斑甲苯胺藍或硫堇染色法.....	64

神經細胞斯里沙列夫氏修正之甲苯胺藍染色法	65
神經細胞斯里沙列夫氏甲苯胺藍——紅瓣糖染法	65
比利碩夫斯基氏神經纖維染色法	66
神經纖維大神經細胞和細神經索之卡哈儿氏浸染法	67
有髓纖維范格赤特氏染色法	68
用格罗斯——比利碩夫斯基氏——那夫列奇也夫氏浸潤法以染出神經纖維	69
按斯里沙列夫氏綜合法以染出神經膠質的一般形象	70
用卡哈儿氏法染出原生質膠細胞	71
用郭爾謝克氏法染出細神經膠質細胞和寡樹突神經膠質細胞	72
按亞歷山大羅夫斯基氏修正法染出細神經膠質細胞和寡樹突神經膠質細胞	73
造血實質障壁和一般嗜銀纖維的染色法	74
斯里沙列夫氏法	74
酥黑氏法	75
比利碩夫斯基氏法	76
福特氏法	77
第八章 病理解剖学陈列标本之制作	79
病理解剖学陈列标本之制作技术	79
固定液之制作	81
第一法	81

第二法.....	82
第三法.....	82
第四法.....	83
第五法.....	83
第六法.....	84
第七法.....	85
第八法.....	85
封固标本于有液体的标本缸中.....	86
墨謝里也夫氏膠之制作.....	86
薄片标本的制作.....	87
瓊脂之制备.....	88
盒子之制作.....	88
标本之包埋.....	88
水泥之制作.....	89
明膠之制作.....	89
按那烏莫夫氏法用有机玻璃制作薄片标本.....	90
制作技术.....	90
鋸和磨.....	91
署名和登記.....	91
无液体的标本之制作.....	91

第一章 材料之选取

作为病理組織学檢查的材料应当取自在屍体剖檢時發現病變的器官和組織，且不遲于動物死后2—3小時。小的病變全部切下並同時切取健部組織。假如病變部分很大，則從其中心與周圍部分切取，並連同健部組織。

在任何器官不同的部位發現病變時，就要從不同的部位切取，因為這樣才能在切片上觀察到該病理過程不同的發展階段。假使器官之大部或整個器官為病理過程所侵害，則從程度不同的病變處切取。

病變不能判斷的組織與其相鄰的稍有病變的組織一同切取。所切取的組織塊的大小要能較迅速地為固定液所滲透，平均為 $1 \times 1 \times 0.5$ 厘米。

在無顯著的眼觀變化的器官，則組織塊應從其不同的部分切取。

小腦半球、海馬角、延腦、四疊體和胼胝體通常切成橫的薄片，而腦的其他部分則切成縱的薄片；在脊髓則切取其整個橫斷面。

在心臟自心室及心房切取：左心室取兩塊：一塊在主動脈半月瓣，另一塊取自乳頭肌。在前一組織塊可同時檢查心臟神經結的變化，在後一組織塊——很明顯地顯示出縱走的肌肉纖維的變化。

在肺的表層取材要與胸膜一同切取，而在深部則要與較

大的支气管一同切取。

自肾臟取材务必包括皮質和髓質。

脾臟和肝臟的材料要同时包括漿膜；在肝臟有时要在器官深部切取帶有大膽管的組織塊。

从胰臟固定几个比較接近于大胰管的小叶，該处同时可檢查內臟神經節。

內分泌腺切取包括其全厚的薄片。

淋巴結的組織塊务必包括包囊、皮質和髓質。

紅骨髓制成塗片、触片，海綿狀骨（胸骨、椎体、肋骨、管骨头）甚至可鋸成薄片，然后制作組織切片。管骨鋸成橫的薄片。大血管壁、腸和其他腔狀器官在不同的部分切取包括其各層的組織塊。

为了檢查皮膚切取帶有皮下組織的适宜的薄片。

从骨骼肌切取組織塊要能觀察肌肉纖維縱走的切面。

資料來源：《醫學實驗手冊》

英譯者：王曉東

校稿人：王曉東

校稿人：王曉東

校稿人：王曉東

校稿人：王曉東

第二章 病理組織學檢查材料 的固定

病理組織學檢查的材料僅能固定與保存在廣口瓶中，並以很硬的軟木塞或用紙包裹的毛玻璃瓶塞（未包紙的玻璃塞應牢固地粘緊瓶壁）蓋好。

金屬瓶對於固定材料是不適宜的，因為其壁與瓶的內容物形成化合物，並在切片上可能出現無關的包含物，有時出現偽色素（含鐵血黃素）等。

固定液通常大於材料體積十倍。材料通常保存於純淨或透明的固定液中。因為第一個固定液迅速地混濁且其固定能力減退，所以固定液最好能更換數次。

固定的材料不應當與玻璃相接觸；因此在瓶底與組織塊之間要放上一層脫脂棉或以綫懸掛組織塊於瓶塞上。固定之前材料不應用水洗。

置組織塊於瓶內的同時要放入記錄該材料號數的標籤。標籤須用結實的、在液体中不膨脹的紙。書寫要用黑鉛筆（不能用化學鉛筆也不能用墨水）。假使在同一瓶內盛有幾塊材料，則每一組織塊都應連上自己的號數。

固定持續一至三日，視組織塊之厚度與固定液之質量而定。材料固定愈迅速，則對組織學檢查愈適宜。若組織塊之切面呈均勻灰色，則說明固定徹底並適合於此後一系列的制

片过程；假如組織塊之中央部分与其外周部分色澤不同且未变硬，则此組織塊最好能改切成薄片并投入新鮮的固定液中。

在活体檢查或有时一般需要穿透固定材料很迅速时，则采取加热的办法。在盛有 10% 福尔馬林溶液的試管內放入要固定的材料，在酒精灯火焰上加热至出現气泡（但不能沸腾！）。將試管移开一下再又烤烤，維持液体于这样的温度 2—3 分鐘；然后轉移材料至冷水中数分鐘以冷却之，便可在冰冻切片机上切片了。

固定液有單純固定液与复合固定液。固定液之选择視材料以后制作的目的而定。有时，如以后的染色需要某种适宜的固定液，同一材料的組織塊就应以不同的固定液來固定。

單純固定液最常用者为福尔馬林。福尔馬林多用市售福尔馬林的 10—25% 水溶液。最好用 20—25% 的溶液，其成分相当于 8—10% 的醣醛。

水用自來水或井水，因为在蒸餾水中組織膨脹。

福尔馬林溶液根据需要配制或配制儲存数日。福尔馬林和福尔馬林液保存于陰暗处；在光亮处形成白色沉淀。为了获得中性福尔馬林在盛福尔馬林的大瓶中撤入一層厚达数厘米的碎白堊并不时搖盪。此种福尔馬林要在白堊沉淀于瓶底或过滤后方能使用。

固定不常用純酒精或95度的酒精。以酒精固定标本僅适用于最細薄的組織塊，因为在組織塊浸入酒精时在組織塊表面由于蛋白質凝縮迅速地形成薄膜，妨礙酒精穿透至标本的深部。采用酒精固定实际上僅用于需要在切片中表現某种在固定液的水溶液中能溶解的物質如醣原之时。

材料欲以石臘急速包埋者，例如为了検查狂犬病的脳髓，可以醋酮固定。小組織塊在醋酮中固定僅几小时；在醋酮中長期的固定由于毀損材料而被禁忌。

复合固定液最常用者为：

1. 穆勒氏 (Мюллер) 液

重鉻酸鉀	2.5 克
硫酸鈉	1 克
蒸餾水	100 毫升

在37°C温箱中固定至兩週。在开始2—3日須每隔2—3小时更换一次固定液。

2. 阿尔特氏 (Opt) 液

穆勒氏液	90毫升
市售福尔馬林	10毫升

在阿尔特氏液中組織的各种成分均能很好地固定。固定液在使用前配制之。固定不超过24小时；在較久的固定时組織塊变脆。

为使染色良好，在阿尔特氏液中固定好了的組織塊再移入穆勒氏液中2—3日，且每日更换穆勒氏液。标本固定后水洗24小时，流水冲洗更佳。固定好了的組織塊，若不包埋于火棉膠或石臘时，要保存在10%福尔馬林溶液中。

3. 仁克氏 (Ценкер) 液

穆勒氏液	100毫升
------	-------

升汞 5 克

在使用前对此混合液加 5 毫升冰醋酸。在 37°C 温箱中固定不超过 18 小时，最好 4—6 小时。然后组织块在室温下保留于 20% 福尔马林液中一昼夜，此后材料水洗一昼夜，最好是流水或常常更换；其次组织块以碘酒精（70° 酒精中加几滴碘酒达到褐赤色）除去升汞：在放入组织块的小瓶中倒入酒精，时时更换，直到碘酒不再脱色，即保持带黄色时为止。最后组织块通过浓度渐升的多级酒精而包埋于火棉胶或石腊中。为了除去剩余升汞也可利用盧戈氏溶液（碘 1 克，碘化钾 2 克和 90° 酒精 100 克）。假如在切片中仍有少量升汞沉淀留下，可重复用组织块的去汞法以除去之。切片中的碘黄色以 0.25% 硫代硫酸钠溶液褪色而后水洗之。

仁克氏液应用于造血器官之标本制作。它可使血球染色良好并明显地显示出它们的颗粒。

4. 仁克罐醛液 (Helly 氏液)

穆勒氏液 100 毫升

升汞 5 克

使用前加入 5—10 毫升市售福尔马林入混合液。固定持续 6—12 小时，然后水洗经一昼夜。去升汞同上述。假若仅在切片中发现升汞沉淀，可用碘酒（见上述）除去之。

5. 卡尔奴氏 (Kaphy) 液

纯酒精 6 份

冰醋酸 1 份

哥罗仿 3 份

6. 庫里契赤基氏 (Кульчицкий) 液

95°酒精	100份
冰醋酸	1份

7. 酒精——福尔馬林

純酒精或 95° 酒精	90份
未稀釋的福尔馬林	10份

因为后三种固定液中酒精是其基本成分，所以被固定的組織塊应当很薄。固定持續的时间自数小时至一晝夜。然后組織塊在 24 小時內通过 2—3 次純酒精而包埋于石臘中。