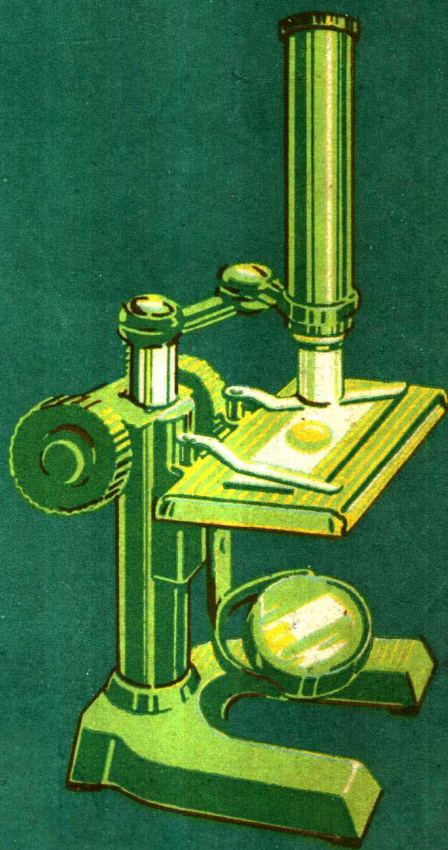


13.6-12/PJJ



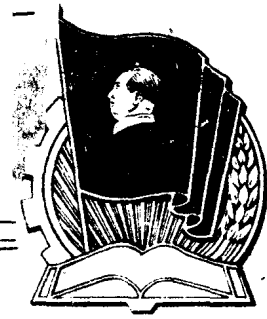
普通教育新教具制作資料之四

生物教具



普通教育教学改革展览会教具研究組編

• 1960年8月 •



普通教育新教具制作資料之四

生物教具

普通教育教学改革展览会教具研究組編

• 1960 年 8 月 •

普通教育新教具制作资料之四

生 物 教 具

普通教育教学改革展览会

教具研究组编

北京市书刊出版业营业登记证出字第2号

人民教育出版社出版(北京景山东街)

新华书店北京发行所发行

全国新华书店经售

人民教育印刷厂印装

统一书号: 13012·20 字数: 80 千

开本: 787×1092 毫米 1/16 印张: $4\frac{1}{4}$ 插页: 1

1960 年 8 月第一版

1960 年 10 月第一次印刷

北京: 1—40,600 册

*

定价 0.46 元

前 言

1960年6月,中华人民共和国教育部为了配合全国文教群英会的召开,交流教学改革和教具革新的經驗,在北京举办了普通教育教学改革展覽会。会上展出了北京、河北、河南、山西、山东、江苏、上海、辽宁、吉林、黑龙江等十个省、市的466件新教具,受到了广大观众的称贊和重視,一致反映受到鼓舞和启发,要求广为介紹和推广。现在出版的这套資料,就是为了推广新教具的制作經驗,根据密切結合教学改革,演示效果显著,解决教材中的难点和关键問題,取材容易,制作簡便,易于推广;有革新精神,富于启发性等原則,从展覽会展出的466件新教具中精选出来的。为了便于各科教师分別参考,全书共分为电化、数学、物理、化学、生物、語文(与历史、地理、美术合編)等六个分册。

这些新教具,都是在当地党委的领导和关怀下,以毛澤东思想为指导,把技术革新和技术革命引到学校中来,大搞群众运动,发动广大师生員工,破除迷信,解放思想,密切結合教学改革創制出来的。这些新教具有如下几个特点:(一)密切結合教材,解决了教学上的許多难点和关键問題,使原来用讲解图解和旧的教学仪器不易解决的問題,通过新教具的演示,使学生比較容易理解和接受。(二)有土有洋,土洋結合。既有大量的就地取材、簡單易做的新教具,又有少数制作比較复杂的精密的現代化的教学工具;这就既便于普及,又便于提高。(三)类型多样。有为各科教学服务的共用教具(如电化讲桌,万能教具箱等),有供学生观察的模型和标本,有課堂演示的各种仪器和教学用具,在这个基础上不断地改进和創造,就可能逐步地使教学用具配套成龙。

教师运用这些新教具,可以用較短的时间說明难懂的、抽象的、复杂的原理和概念,比較有效地帮助学生領会和掌握所学知識,从而縮短了教学时间,提高了教学质量,多快好省地推动教学改革的深入。

教具革新是教学改革的一个組成部分。积极地进行教具革新工作,迅速充实和更新学校的教学設備,改变目前教学設備陈旧落后的面貌,是当前进行教学改革,提高教学质量的一件极其重要的措施。这里介紹的教具数量并不算多,在技术水平上也还需要繼續改进和提高。我們所以选印这一部分資料,除供各地作参考外,主要目的还在通过这些資料来推动全国各地教具革新运动的开展。我們希望各地在党的领导下,充分发动群众,深入学习毛澤东思想和党的教育方針,破除迷信,解放思想,在批判資产階級教育思想的基础上,提倡师生亲自动手,本着自力更生的精神,貫徹普及和提高相結合的原則,实行土法上馬,土洋結合兩

条腿走路的方针，掀起一个教具革新运动，争取在较短的时期内，使我们的学校都装备有比较完备的教具，以利教学改革的进行，在提高教学质量方面发挥应有的作用。

这一套资料，是由北京市教师进修学院、北京师范大学、中央教育科学研究所，人民教育出版社的同志们组成的教具研究组编成的。在研究过程中，得到参加展览会的十个省市一百多位中小学教师的协助，对于他们辛勤的劳动，我们表示衷心的感谢。

普通教育教学改革展览会

1960年8月

本 冊 說 明

这次普通教育教学改革展览会展出生物方面創制、改制、仿制的教具共 51 件,經過分析研究,选出 32 件,編写出資料 26 份,汇印成冊,供各地参考。

选出的教具有标本、模型,也有自制的仪器。它們具有以下的特点:

一、能帮助学生获得实际的生物学知識。根据生物学的特点,生活在自然界的活的生物是最好的直观教具,但是,由于条件的限制,在沒有活的生物,或者难于找到不同生长或发育阶段的生物时,标本就有非常重要的意义了。哈尔滨市的教师把魚类、两栖类、爬行类和鳥类的胚胎发育标本制作成套,把植物学內种子的散布标本也制作成套,这些标本的制作簡單易行,在教学中分发給学生进行观察,能發揮很大的作用,收到很好的效果。标本的制作,应当尽量保持本来面目,这样才能使学生所观察的东西非常接近于实际情况。南京教师进修学院的同志们注意到这一点,他們在压制和浸制植物标本时,都設法保持了原来的色澤,看起来鮮艳夺目。挂图和模型也是生物教学上不可少的教具。哈尔滨市的教师用黃泥制成了蝗虫解剖模型,对指导学生进行蝗虫的解剖有一定的帮助。

二、能帮助教师講好教材中的重点和难点。在生物学的基础知識中,有很多是学生难于理解的,或者仅凭口述是不易使他們信服的,这就有必要借助教具加以說明了。例如,植物学中怎样从芽长成新枝的这一課題,教师不容易讲解清楚。天津南开中学的教师創制了从芽长成新枝的演示教具,用这个教具在課堂上演示,学生很快就理解了。北京二十六中的教师用有机玻璃制作了唾液腺,解决了怎样以学生为对象作高級神經活动实验的困难。

三、土法上馬,簡單易行。如哈尔滨市的教师为了使学生在实验观察中普遍使用显微鏡,利用原来显微鏡中备用的目鏡和物鏡,安装在解剖扩大鏡上,或装置簡易木制鏡座,使显微鏡增加了二至三倍。他們还利用普通釘书机改制成切片机,解决了学校中切片机不足的困难。

这本小冊子所介紹的資料,有的是原制作单位所編写的,有的是我們就原資料另行組織并加补充,有的附加改进措施。还有少数依照已經发表过的資料而制作的教具,它們的說明資料比較簡單,为了更便于参考,我們把原文轉載出来。

由于時間仓促和我們的水平的限制,难免有錯誤的地方。我們恳切地希望讀者給予批評、指正。

教具研究組

1960年8月

目 录

前言.....	1
本册說明.....	1
蜡叶保色标本.....	1
植物透明标本.....	2
植物的浸制保色标本.....	2
魚的透明标本.....	4
动物血管着色注射解剖标本.....	4
猪腎血管着色注射标本.....	14
猪心脏的涂色标本.....	14
猪气管剥离标本.....	15
心脏干制标本.....	16
有机玻璃标本.....	17
活动肺.....	18
用有机玻璃制的唾液瘻.....	20
条件反射箱.....	21
条件反射电动模型.....	25
血循环电动模型.....	30
芽发育成枝的模型.....	32
叶的气孔保卫細胞模型.....	35
“年輪的形成”演示教具.....	36
心脏跳动周期的电动教具.....	38
植物生理教学模型.....	42
血循环模型.....	45
簡易显微鏡摄影机.....	49
簡易显微鏡.....	52
根的向水性实验器.....	53
簡易切片机.....	55
記紋鼓.....	56

蜡叶保色标本

南京教师进修学院

过去用旧法所作的蜡叶标本,不能保持植物的原色。学生观察了这样的标本以后,在自然界遇到这种植物时,往往是标本与实物联系不起来,仍然不能認識这种实物。因此說,植物的原色标本,在提高植物教学和科学研究效果上是很有意义的。下面介紹一种“蜡叶保色标本”的制造方法,应用这种方法制出的标本,能长久地保持植物的新鮮色澤,制作的时间比一般压制标本快 15 倍或更多些,方法比較簡單,成本也不很高。

一、准备工作: 先准备好标本夹、吸水草紙、剪子、鑷子、毛笔或軟刷、烘箱、硅胶粉末、二硫化碳、四氯化碳、清漆,等等。

二、制作步驟: 采集一些比較完整适用的植物标本,用水洗淨。等到表面的水晾干后,把标本加以整理,展平,然后象作一般的压制标本一样,把标本衬着吸水草紙压在标本夹里。經過 3—4 小时,把标本夹打开,取出标本,把硅胶粉末撒在植物的莖、叶、花上。春季的花和莖,含水量較多,因此要多撒些硅胶粉末;叶含水量少,要少撒些。这样处理完毕,把标本仍旧夹在标本夹内,每副标本夹中可放入标本 10 份,不宜更多。把标本夹捆好后,平放在烘箱中,溫度保持在 42°C — 45°C ,最高不要超过 50°C (在夏季,中午的气温很高时,把标本夹放在太阳光下曝曬也可以)。烘箱中的标本,一般每 4 小时就要翻整一次。翻整时,把标本夹取出,打开,把每份标本翻轉过来,用毛笔或軟刷除去旧的硅胶粉末,撒上新鲜的硅胶粉末;吸水草紙也要換置干的。然后再捆好,放在烘箱中。这样翻整,能使标本烘得均匀(硅胶使用后,收集起来烘去水分,还能使用)。标本經過 4—5 次的翻整就被烘干了。这时,把标本从标本夹中取出,用毛笔或軟刷除掉标本上的硅胶粉末。为了使标本更增加色澤和便于保存,还可在植物表面噴上清漆。

三、标本的消毒处理: 从野外采来的植物标本,往往带有一些害虫和虫卵。如不进行消毒,标本上原有的害虫和由卵孵化出来的害虫,都会蛀毀标本。因此,烘干的标本最好要进行消毒处理。通常用的消毒藥品是二硫化碳和四氯化碳的混合液,配合比例是 3:2,就是二硫化碳占 60%,四氯化碳占 40%。用 500 毫升的这种混合液,可熏 1.35 立方米的容积。熏时,把盛这种混合液的容器放在消毒柜中的較高的地方。在柜中,这种混合液就会自行揮发,只要把箱柜密閉,經過 48 小时,即可消毒完毕。

四、裝訂和保存: 烘干和消毒过的标本,用綫或紙条固定在台紙上。这样,标本就制作成功了。作好的标本要放在标本柜中,为了防止虫蛀,柜中要放些樟腦。同时,标本不要遭受潮湿,以防因发霉而敗坏;标本更不要放在日光直射的地方,以防因日晒而褪色。

植物透明标本

哈尔滨市师范学校

为了观察植物体完整的输导组织和它的自然分布状况，哈尔滨市师范学校创制了植物体透明标本。这个标本的具体制法如下：

1. 提出叶绿素：把植物的幼苗放入 70% 的酒精中加热煮沸，直到植物幼苗中的叶绿素完全被提出，幼苗全部发白为止。

2. 透明：从酒精中取出幼苗，放在水中冲洗 5 分钟，然后放在 4% 的苛性钠中，约经 24 小时以上，直到幼苗全部透明为止。

3. 固定：把标本从苛性钠中取出后，先在水中冲洗 5 分钟，然后再放入 70% 的酒精中进行固定，直到它硬化为止。

4. 染色：将已固定的标本，浸入番红或孔雀绿的染色剂中（其他植物染色剂亦可），约经 10 分钟后取出。

5. 退色和保存：把已染色的幼苗放在水中，将色洗掉，然后放入稀酸中（100 c.c. 的水加 3 滴浓盐酸），经过几分钟后取出，就成了很好的透明标本，输导组织染有颜色，看得很清楚。最后，把这透明标本放入 2% 的甲醛溶液中，封在瓶中，保存起来。

植物的浸制保色标本

南京教师进修学院

这样的标本可以长期保存植物的花、叶、果实的自然色彩，使植物标本具有真实感，满足教学上的需要。

一、溶液的配制：

制作这种标本，需要配制下列各种溶液。这些溶液的配制，是采用生物学通报 1955 年第一期中“陈列用果实和浆果的保存法”一文（别里可夫和沙莫伊洛娃写的）中的方法。

1. 浸液（硫酸铜溶液）：在 1 升蒸馏水中溶解 50 克硫酸铜，最好加热助溶。配好的溶液是蓝绿色的。

2. 洗涤液：配制法是 10 升蒸馏水加入 0.25 升 40% 的甲醛溶液。

3. 固定液：配法有以下几种，各适于固定一定的标本。

① 第一种液的配法：10 升蒸馏水，0.25 升 40% 的甲醛溶液，1 升酒精，0.25 升工业用硫酸（或分析用硫酸 0.15 升，也可用分析用盐酸 0.2 升）。这溶液可用以固定各种植物和果实。

② 第二种液的配法：配法同上，但不加酒精。这溶液适应于固定苹果以外的各种果

实。

③第三种液的配法: 水 10 升, 0.25 升 40% 的甲醛溶液, 0.3 升工业用盐酸(或用 0.2 升化学纯盐酸)。这溶液适用于固定硫酸铜溶液中沉浸过久而变黑的果实。

④第四种液的配法: 水 10 升, 0.25 升 40% 的甲醛溶液, 0.15 升工业用盐酸(或 0.1 升化学纯盐酸), 1.5 升酒精, 0.2 升甘油。这种溶液适于固定苹果和梨。

⑤第五种液的配法: 配法是在第一、第二、第四各种溶液中再添加 0.5—1 公斤的硫酸铜。这种溶液用于固定白色、黄色、玫瑰色或淡红色的果实。溶液中加入硫酸铜后, 形成一帶有藍綠色的背景, 能把标本衬托得更加好看。

二、标本的浸制过程:

1. 把准备浸制的标本——花、叶、果实用清水洗干净, 放在硫酸铜浸液中。沉浸时间一般是 1—4 天, 绿色的叶可多浸 1—2 天, 但天热时不能超过 4 天。溶液浓度最好是含硫酸铜 5% 或 10%; 浓度大了, 含单宁多的果实(如梨), 浸得时间一长就变黑了。

2. 放在浸液中的绿色植物, 以显示出暗绿色为准。标本显出这种颜色后, 就从浸液中取出, 放入洗涤液中, 洗去硫酸铜(要连洗 2—3 次)。

3. 把洗净的标本放进固定液中, 所用的固定液要随固定的标本而不同(上面已经谈到各种不同的固定液各适于固定什么标本)。固定时, 应该注意下列事项。

①对固定的标本一定要轻拿轻放, 千万别拿住叶柄和花瓣, 尤其是对经过霜打的花, 更不要拿住花瓣。

②对放进固定液的标本要耐心等待它们恢复颜色, 不要把一时还没有现出应有的色彩的标本轻易地抛弃掉。一般地说, 标本从浸液放进固定液要 2—3 天才开始恢复原色。如果这个固定液中的标本有脱色现象, 可以更换相同的新鲜的固定液再进行固定。经过这样的 2—3 次的连续处理, 如果标本仍然不能恢复原有的色彩, 就放弃这份标本。

③为了使标本有真实感, 在固定液中可加入与标本同色的物质。例如, 保绿色的固定液中可加入硫酸铜; 保红色的固定液中可加硫氰化铁; 保黄色的可加入铬酸钾; 保老黄色的可加一重铬酸钾; 保蓝色的可加入硫酸镍和硝酸镍。但要注意, 加入的这些物质, 都要极微量的。

④固定和保存标本的玻璃瓶要依据标本的大小, 选择合用的。选好后, 瓶里瓶外都要用去污粉洗净。然后把固定液注入, 把标本放进来。固定液要高出标本。标本如果很轻漂浮起来, 可用白线把它们扎结在玻璃棒上, (玻璃棒长度可以顶住瓶盖), 这样, 标本(花枝或叶枝的标本)就不至再浮出液体表面; 如果是果实标本, 就不能用线捆扎, 而是把玻璃棒穿透果实, 然后放在固定液中。

标本在固定液中已经显示出原色以后, 经过检查, 各方面都已妥当无误, 就进行封瓶保存。封瓶时, 先盖上瓶盖, 然后用凡士林或熔化了 的明胶封在瓶口, 以堵塞瓶盖周围的空隙。

瓶盖外面还要用纱布衬里，外加猪膀胱(洗净的)扎紧。瓶封好后，贴上标签(贴时不要妨碍标本的观察)。装好的标本不要放在阳光强烈的地方。

魚的透明标本

哈尔滨市师范学校

魚的透明标本能使人观察到魚骨骼自然連結状态，也能显示内脏和骨骼在魚体中的位置。如果按照不同发育时期作成一系列的标本，还能看到魚骨的发生变化的情况。这种标本的制作方法如下：

1. 选取材料：选取活的魚，以长 15 cm 左右的为最好，过大不好控制，过小不利观察。
2. 清洗、去鳞、固定：把选好的材料用水洗干净，除去鳞片，放入 95% 的酒精中固定两日。
3. 去皮：标本固定后，剥去魚皮。注意不要划破了肌肉，否则会影响到标本的完整。
4. 脱脂：把标本放入 95% 酒精中，脱脂 6—7 天，酒精混浊时，可以换一次或两次。
5. 腐蚀：标本脱脂后放入 2% 氢氧化钾溶液中，腐蚀 6—7 天，至头骨内血水出来和肌肉成半透明时为止。
6. 染色：把腐蚀后的标本放入用 60% 酒精配成的 0.01% 的茜素红溶液中(约 2 天)，至骨骼染红为止。
7. 脱色：标本染色以后，浸入 2% 氢氧化钾溶液中 1 天。然后取出，再放入 2% 氢氧化钾、2% 甘油、2% 的福尔马林的等量混合液中，至肌肉呈粉红色，骨骼呈红色为止。脱色液混浊时，可以更换一次或两次。脱色过程约经 10 余天。
8. 漂白：标本脱色后，用市售的双氧水(3%)稀释 6—7 倍来漂白，至肉呈白色，骨骼呈红色为止。

材料经过处理，特别是通过双氧水的处理，会产生许多气泡。因此，必须设法排气。排气最好用流水唧筒。如果没有这种唧筒，可把标本放在盛有甘油水(1:1)的试皿里，用普通注射器把标本中的大气泡吸出；小气泡可用注射器吸甘油水从外部喷击压出。

9. 装瓶：把漂白好和抽完气的标本放入盛有纯甘油的玻璃瓶中密封保存。

动物血管着色注射解剖标本

南京教师进修学院

这种标本的特点是使动物的动、静脉及部分微血管中充满了颜色，能显示血循环的主要通路。此外，内部器官上由于分布了大小血管，他会在不同程度上出现不同颜色。这样既能明显看出各器官的位置与特征，又能看出器官内主要血管的分布情况。

注射原理主要是把不溶于保存液的带有颜色的物质注入血管中,使它显现一定的颜色。为了使血管充实,不致变形,注入的物质,不但要有颜色,还必须有填充血管的作用。这种填充物,首先必须是流质,这样的物质才能注射进入血管,而且能流动至微血管中去,可是它又必须很快地凝固起来才能使血管充实而不变形。根据这种要求,一般常用的填充材料有淀粉、明胶(动物胶)或赛璐珞。

淀粉加水调制加热后成为糊状,遇冷则凝固;明胶加水后,遇热成半流质,遇冷也能凝固;赛璐珞遇丙酮就溶解成半流质,丙酮挥发后,它又恢复为固体状态。上列三种物质以明胶比较方便,所以应用较广。

一、注射的准备:

1. 配制注射液的原料:

①红颜料:用油红或入漆珠或银珠都可以。油红可以溶解在酒精中,使用这种酒精溶液不需要再过滤。银珠的颗粒较大,用时必须先研碎,而且在调入胶以后还要过滤;否则容易堵塞注射针。

②蓝颜料:云青(又称群青)或普鲁士蓝,以云青应用较广。

③黄颜料:铬黄(铬酸铅),普通黄粉。

(上列颜料都可以以普通的颜料店中买到)。

④填充剂:明胶分为若干级,质量以甲级较好,因为含杂质较少。有一种白色的动物胶,质地最细致,在注射鱼类时最合用。

⑤固定剂:15%中性福尔马林。

2. 解剖注射工具:

①火炉(或电炉,加温注射剂时用);钢精锅(或面盆,作为盛水加温用);冰箱(或冷藏瓶,保存冰块用。如果不易得到冰块,亦可不用冰箱);搪瓷盘(或玻璃缸作为存放固定后的动物用);搪瓷杯(或普通的较大的磁杯,调制注射液时用);标本瓶及玻璃(固定动物及装瓶用)。

②注射器:15c.c., 10c.c. 注射器(以5c.c. 注射器使用范围较广)。针头方面,因注射的动物不同,使用标号不同的针头,如#2、#1、(注射鱼用);#2、#14、(注射蟾蜍用,后者仅在补注颈静脉时应用);#18(注射家鸽及兔用)注射针的大小对注射的质量大有影响:往往由于针号稍有差错,以致整个注射失败。

③蜡线:即一般的缝纫机上用的轴线,用来捆扎血管。

④解剖工具:虹膜剪、尖头镊子、钝头镊子、解剖刀、普通(中等大小的)剪刀以及解剖盘、抹布等。

3. 注射液的配制:

①化胶:将胶剪成碎片泡在水中(胶的浓度约15—25%,根据气候和注射的动物的

类型来决定。一般地说,在天气较冷时用胶少一些,天气热的时候用胶多一些),然后隔水加热,等到胶大部分溶化时,就充分搅拌,通过多层纱布过滤一下(如果采用云青及入漆珠的话,就要在加入颜料后再过滤),去掉杂质。

②调色:在化好的胶水中慢慢地加入蓝染料(约15%)或红染料(约3—5%),边加边搅拌,使它们均匀地分布在胶液中。

注意:(1)化胶时最好使水温保持60—70°C,过高容易使胶液失去粘性,过低则在注射时容易凝固而堵塞针管。(尤其是冬天)。(2)暂时不用的胶液,在凝固后稍倒一点酒精以防腐,(使用前先倾去酒精再化胶)。

二、鲫鱼的注射解剖法:

1. 准备工作:

①注射液:液中要求胶量少一些(约含10%左右),此液放在温汤中加热保持60—70°C。

②材料:活鲫鱼(体重4—5两)。

③麻醉:准备一盆开过的水,温度约29—32°C(冬季要保持35°C)。将活鲫鱼放入温水中约5分钟,鱼麻醉后,即可开始注射(必须注意不使水温过高或使鱼在温水中停留过久,鱼烫死后便不能注射了)。麻醉的过程非常重要,因为不但要使鱼麻醉,而且要提高鱼体的温度,使注射液畅通,否则不易注射成功。

2. 注射过程:

①将麻醉好的鱼放在解剖盘中,下面垫一块干净抹布,使鱼身与注射者的脑部垂直(尾部靠近注射者的胸部)。注射者用左手夹住鱼的尾鳍(连同垫底的抹布),同时抓住鱼的腹部左右,抓时,四个指头在下,拇指在上,这样才能抓得牢,不致让鱼滑走。

首先用剪子把鳃盖剪去一个半月形的缺口(约剪去 $\frac{1}{3}$ 露出鳃就行,不要剪得太多,否则注射后脑液外流)。注射进行得如何,是以鳃上的注射液显示的程度来决定的,所以露出一部分鳃以后,便于随时了解注射的情况。第二步,用解剖刀刮掉从尾部至肛门处为止的鳞

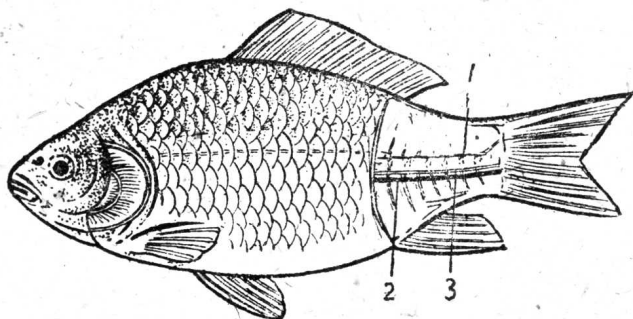


图1 鱼的全形(尾部已剖开)

1. 脊柱 2. 椎弓内的静静脉 3. 椎弓内的动脉

片。第三步,将尾部的肌肉去掉,露脊椎骨。这时,可以在椎骨的下弓部位看到蓝色的血管即为静脉(图1)。

②静脉注射:从静脉管中注入蓝色胶液。注射液约5c.c.左右(鳃上出现蓝色时即注射成功的表现,等到整个鳃部都呈蓝色时,注射就可停止)。注射时,用针管吸取注射液5c.c.蓝色胶液,在温水中稍洗一下管头,套上针管,将针头插入椎弓中显而易见的血管中。针头要与脊椎平行,插入后,向前通过2—3个椎弓,就可以固定针头。这时推动注射器,就可见蓝色液沿血管顺利前进,随即看到鳃上出现蓝色。初次注射时,最好尽量从靠后面的椎弓中的血管插针头,这样,在穿刺不成功时,可以稍向前移动插针的地位,再进行注射。注射静脉时,手用力要均匀,要慢,否则在注射液通过肾脏时,会使血管破裂,以至使全部注射液流出,不能完成注射。看到鳃上出现蓝色后,不能立即停止注射,否则流进鱼心的注射液不够,整个入鳃动脉显现的颜色也是断断续续的,效果很不好。注射过程中如果发现鳃上不易显出颜色,可以一方面用温水淋洗鳃部,使血管畅通,一方面用手稍稍向前推挤胸鳍部位的体腔,压迫心脏,促使注射液到达鱼鳃。

注射完毕,立即拔出针管,吸取温水冲洗一下,更换红色注射液,注射动脉。

③动脉注射:动脉管也位于椎弓中,与静脉平行。静脉在外方(靠近臀鳍的方向),动脉在内方(靠近椎体的方向)。注射时,先用针管吸取2c.c.红色胶液,将针与脊柱成45°角度插入动脉,感到针尖似乎碰到椎体时,将针管与静脉管平行的位置进行注射。只要插针的位置正确,注射后,红色胶液就很迅速地达到鳃部,注射即告完成。

完成动脉注射后,随即将鱼浸入冷水(夏季用井水)中,静置2小时左右,使胶液充分凝固再开始进行初步解剖。

3. 解剖过程:

(1)初步解剖:经冷水浸泡2小时的鲫鱼即可进行解剖。首先将注射的那一面的肌肉全部剪除(图2)。用剪刀沿背鳍从头至尾剪开肌肉,再从肛门沿腹鳍中缝向头部剪开。在

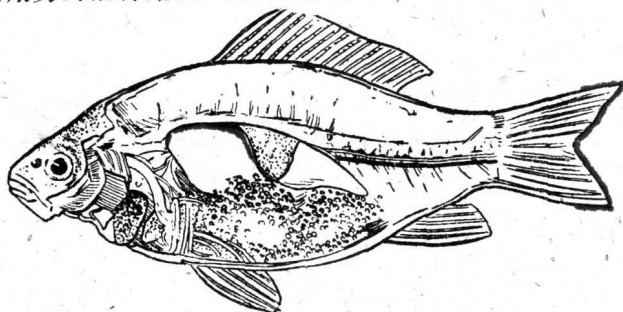


图2 注射后的解剖图

经胸鳍后,把剪刀向下方,与原来剪口成约45°角斜剪0.5公分后再向头部剪开。这样做可以避免损坏心脏。腹背都剪好后,再把肋骨从脊椎上分离下来。这时,全部内脏都显露出来了。解剖后的鱼必须经过细致的检查,并进行下列处理。

①观察心脏的颜色是否呈现深蓝色。如果部分仍现猪肝色的话，这是蓝色注射液不够的关系，应该从心脏补注蓝色液。

②在胃及食道的下方垫棉花团，使这些结构向上凸出一些；口腔内塞一团棉花使呈开口状；在卵巢上刷一层薄薄的明胶，使之固定在一起，不致分散。这时，初步解剖就完成了。

(2)固定：经初步解剖的鱼，要平放在解剖盘中，浸在10%福尔马林液中。如果解剖盘较浅，鱼体凸出液面时，表面必须盖布，使每一部分都能沉浸在福尔马林中，外面用玻璃盖住。这样固定可保持2星期左右。

在固定期中，要用pH试纸检查固定液2—3次，如果发现它呈酸性时，应立即加NaOH溶液，使它保持中性或微硷性。酸性固定液能使蓝色胶体物脱色。

固定液不能用酒精，因为酒精会使红色胶体物脱色。此外，酒精也极易变成酸性，使蓝色脱去。

(3)细致解剖：刚注射好的鱼，各部分较软，不易解剖得好。因此，必须经固定，使它变硬后再进行。此外，经过固定，鱼体内已充满固定液，不致再变色。

①固定后，把鱼从解剖盘中取出，洗净（用冷水多洗几遍，避免药剂腐蚀）。剪去鳃盖骨（显示内脏的这一面要全部剪除，反面只剪一部分）露出全部鳃出来。

②剪去部分鳃，使成阶梯状，露出入鳃动脉与出鳃动脉。

③剪去部分胰脏，使食道、胃、胆囊全部露出。

(4)把残余肌肉修正干净，使脊柱上方的血管清楚地显出。注意：②、③、④各项处理，都是指的解剖的那一面。

(5)在反面（鱼鳞完整的这一面），在侧线的中央位置（背鳍的头几根鳍条下方），除去1×2厘米的鳞片和皮肤，露出一段侧线神经。

(6)修去过多的卵，避免装瓶后它们散落开来。

(7)最后，在整个解剖面上刷一薄层明胶。

4. 装瓶：标本经过细致解剖后，用线穿过未经解剖面的肌肉，用三道线扎住鱼体使之固定在玻璃板上，玻璃的大小必须适合标本瓶的大小。把标本保存在4—7%的福尔马林液中，进行封瓶保存。

三、蟾蜍的注射解剖法：

1. 准备工作：

(1)注射液：比注射鱼的胶液要浓一些，约为15%左右，其他与鱼同。

(2)材料：活蟾蜍，必须是大型的，越大越好。

(3)麻醉：用蘸有乙醚或哥罗芳的棉花投入置蟾蜍的玻璃瓶中，加盖闷5分钟左右，蟾蜍即可麻醉（时间太短时，蟾蜍往往在注射进行中还会抽动，因此影响工作）。

2. 注射过程:

(1) 将昏迷的蟾蜍放置解剖盘中, 腹面向上, 头部朝前。用剪子沿腹面正中剪开皮肤, 露出肌肉。从腹面正中綫偏右約 0.5 厘米剪开肌肉, 露出內脏(由于腹靜脉在正中綫的位置, 因此剪口偏右可以防止损坏血管)。这时可以看到部分心脏。再将烏喙骨剪断, 露出全部心脏。剪口一直引伸至下顎。

将心脏上的动脉球与心室交界之处用鑷子挑起(动作要輕, 否則弄破血管, 便不易注射了)。用双股綫扎住动脉球, 便隔断了血管与心脏的通路(图 3)。

然后将蟾蜍放在温水中浸泡 1—2 分钟。水温可保持 30—35°C 左右, 以便提高蟾蜍尸体的温度, 否則血管遇到注射液会很快地破裂(蟾蜍尸体温度的情况直接影响注射的效果)。

(2) 动脉注射:

注射时, 将針管吸 3c.c. 紅色胶液, 把針头从动脉球(結扎部位以上)刺入动脉管中(要插深一些), 慢慢地, 不断續地注射。直到分布在胃上面的血管呈現紅色为止。拔出針头时, 隨即用冰块堵住針孔, 使胶液冻住。如果没有冰块的話, 就要在动脉球上扎两道綫。一道扎断与心室的联系, 另一道扎成活結(扎住針头)。两道綫距离約 2—3 厘米(距离短一些較好)。穿刺时, 針孔应在两道綫之間, 向前注射。拔出針头时, 隨即把第二道活結扎死, 使胶液流不出来。

(3) 靜脉注射: 用針管吸藍色胶液約 5c.c., 从腹靜脉中段穿进針头, 向前注射(如果注射时找不到冰块时, 應該在插針前在腹靜脉上用綫扎两道活結。活結距离約 2 厘米。針孔必須在两个活結之間。在注射完毕拔出針头时, 隨即將两道活結扎住, 避免胶液流出。这种方法的缺点是活結之間会有一小段血管沒有胶質物, 不甚美观)。注射时不可用力过猛, 否則引起肝脏破裂。注射进行中, 要将針头稍向上翹起, 使胶液既向前流, 又向后流。将胶液全部注射完毕后(或到肝脏全部呈現藍色时),

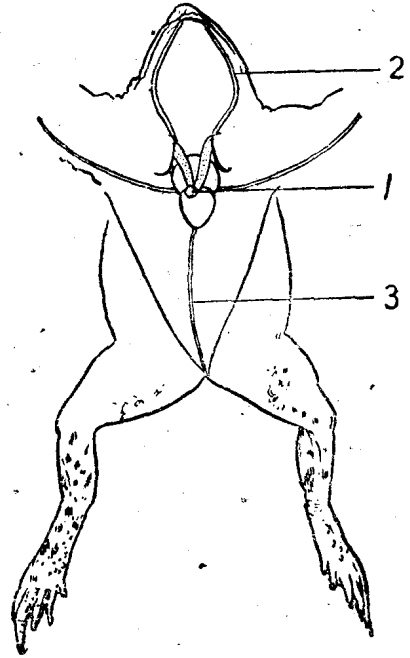


图 3 蟾蜍腹剖面

1. 动脉球 2. 頸靜脉 3. 腹靜脉

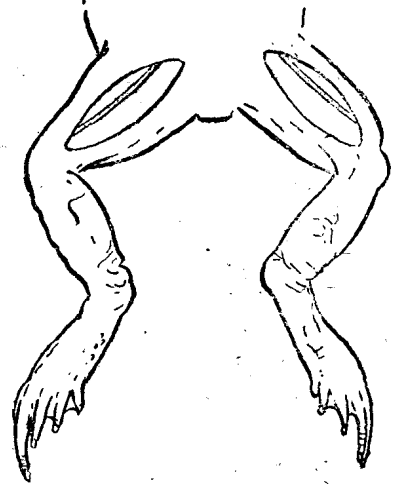


图 4 蟾蜍后肢的部分剖面图

(腹面观)(露出的血管是股靜脉)

拔出針頭，隨即用冰塊堵住針孔，避免膠液流出。如果找不到冰塊，可在拔出針頭時，隨即用拇指、食指夾住針孔，一手托住蟾蜍在自來水龍頭下沖洗片刻，促使膠液凝固後，再放置涼水中浸泡。

(4) 靜脈補針：蟾蜍的股靜脈、前肢靜脈及頸靜脈不易注入膠液，因此必須另外補針。補注股靜脈時，先將後肢的皮膚去掉，在肌肉束間可以看到一條紅紫色的血管（圖4），那就是股靜脈。用針管吸少許藍色膠液，配 #14 針頭，刺入血管進行注射。使血管充滿膠液為止。用同法補注前肢靜脈和頸靜脈時，在蟾蜍的下顎，有兩根紅紫色血管即為頸靜脈，同樣用 #14 針頭補注藍色膠液。

3. 解剖：

(1) 將注射完畢的蟾蜍背部的皮膚剝去，僅保留膝蓋以下及頭部的皮膚。還要注意保留着連在皮膚上的動脈管。

(2) 從枕顆骨切斷脊柱，把脊柱連肌肉全部除掉顯示背部的動、靜脈及腎臟脂肪體等。

(3) 將全身肌肉及內臟的表面用細剪子加以修飾，除去破碎的組織。

(4) 將解剖好的蟾蜍綁在玻璃板上（背靠玻璃，腹面向前），使上肢向上半屈伸張，下肢向下彎曲。

4. 固定：將綁在玻璃板上的蟾蜍浸在盛 10% 福爾馬林的解剖盤中固定約 2 星期後，即行裝瓶（其他處理與鯽魚同）。

四、家鴿的注射解剖法：

1. 准备工作：

(1) 注射液：與蟾蜍同。

(2) 材料：選用成年體形較大的活鴿子。小鴿子的血管較細不便注射，肥鴿子的脂肪太多，影響解剖。

(3) 麻醉：一般都用窒息法。用手捏住鴿子的鼻孔，約 2 分鐘，鴿子就窒息死了。

(4) 拔毛：將窒死的鴿子的羽毛全部拔去（頭部羽毛除外）。拔毛時，要順着羽毛生長方向，一撮一撮地拔除。頸部和背部的皮膚較薄，容易撕破，拔毛時必須特別注意。

(5) 剪開緊靠胸骨下端皮膚，打開腹腔，取出十二指腸，以便在注射時觀察這一部分血管內膠液流動的情況。（為了使膠液暢通，必須用二塊紗布將它蓋住，並且時常滴以溫水）。

2. 注射過程：

(1) 動脈注射：將鴿子放在解剖盤內，使它的胸部向上，頭部向着操作者的左方。在它的翅膀內側的肱動脈內注入紅色膠液約 6c.c.（小鴿子酌量減少 1—2c.c.）。肱動脈在肱骨外側，位於靜脈與神經之間（圖5）。動脈的管徑較細，管壁較厚，呈粉紅色。與靜脈比較起