实验操作要点

显微镜:

- 1) 使用显微镜前须用<u>棉布</u>擦拭<u>机械部分</u>,用<u>擦镜纸或绸布</u>擦拭<u>光学部分和光源</u> 部分。
- 2) 使用显微镜物镜的顺序应<u>从低倍镜到高倍镜</u>,<u>转高倍镜后</u>只能用<u>细调节器</u>调节焦距。
- 3) 观察过程中,由低倍物镜转高倍物镜之前,先将欲仔细观察的目标移至 视野的中央,
- 4) 观察过程中,可通过光量调节器调节光量,还可通过升降聚光器调节聚光器。 器高度,以及调节<u>虹彩光圈</u>大小,使视野中的亮度适宜观察需要。

动物组织制片与观察:

- 1) 涂血片后,及时<mark>晃动</mark>玻片,使血片迅速<u>干燥</u>即<mark>固定</mark>;空气中干燥时间过长细胞易变形,影响观察和测量。固定时间不要过长。
- 2) 推片时应保持<u>一定的速度</u>和两片间的<u>角度</u>,<u>连续推进</u>,不要中断,以免血片厚薄不一。
- 3) 血片的厚薄,可由血滴大小、推片速度和两片间夹角的大小来调节。血滴小,推进速度慢,两片间夹角角度小,则血片薄;反之则厚。厚的血片适于做血细胞分类,容易找到白细胞。

原生动物综合试验:

- 1) 吸取不同盐溶液的滴管应作好<mark>标记</mark>,不得混用,以免氯化钠溶液混 滑,影响实验结果
- 2) 用毛细滴管只滴加<mark>极少量</mark>密集草履虫培养液于各玻片上的盐溶液中 以免稀释了氯化钠溶液
- 3) 记录伸缩泡收缩周期时,注意跟踪观察
- 4) 可以小组为单位完成此实验

蛙的系列实验:

双毁髓-毁蛙的脑和脊髓

- 1) 毀髓针刺入部位必须准确; 毀髓针垂直刺入<mark>枕骨后凹皮肤</mark>即可, 不要刺得太深。
- 2) 毁脑髓时,针体与蛙颅顶<u>平行刺入颅腔</u>;毁脊髓时,针体与脊柱 平行插入椎管。
- 3) 脑脊髓彻底毁坏的标志:四肢(尤其下肢) <u>肌紧张消失</u>,并常伴有 <u>尿失禁</u>情况。如动物仍表现四肢肌肉紧张或活动状态,则必须重新 毁髓。
- 4) •每次酸刺激前,蛙体须处于安静状态
- 5) 每次反射活动出现后,<u>先用温清水</u>洗去蛙体上残余硫酸,<u>再用纱布</u> 拭去蛙体上水滴
- 6) 反射时的测定应<u>重复三次</u>实验,取其<u>平均值</u>,即为其反射时,每次实验的刺激强度(如:硫酸浓度、纸片大小)和部位应保持一致

无脊椎动物的比较解剖与进化

【蛔虫】

- 1·解剖针划开体壁时,<u>不要刺入太深</u>,以免损坏内部器官。 【环毛蚓】
- 1·剪开体壁时,注意<mark>避开</mark>背中线处的<mark>背血管,剪刀尖稍向上挑起</mark>,以免损伤内部器官。 2·剪开身体前端体腔隔膜时,<u>勿损伤生殖器官</u>。 【螯虾】
 - a.分离外骨骼时,勿损伤其内部的各内脏器官。

- b. ·动脉细、透明且易被拉断,分离观察时,<u>动作必须轻,仔细</u>。
- c·观察心脏血管时,勿损伤其他器官,以免影响其他系统的观察。

鱼的系列实验:

- 1. ·进针后,将针头<u>前后、左右试探</u>,当感觉针头刺入<u>较软的陷窝</u>时即可开始抽取。
- 2. 油血速度不宜太快或太慢,以免溶血。
- 3. ·在<u>肛门前</u>切开一小切口时,勿伤及肛门,以免影响尔后观察消化道 末端结构。
- 4. ·用剪刀剪开体壁肌肉时,剪刀尖应略朝上翘,注意不要伤及内脏。
- 5. <u>·揭开左侧体壁前,先将体壁肌肉与其内方的体腔腹膜分离开,以便</u> 掀开体壁肌肉时不致损伤内脏器官。
- 6. ·用<mark>镊子</mark>分别<mark>从</mark>臀鳍前的<mark>两个孔插入</mark>,观察它们进入直肠或泄殖窦的情况,由此可在体外判断肛门和泄殖孔的开口。
- 7. ·静脉窦壁薄易破,须仔细分离观察。鱼体尾动脉(或尾静脉)采血 鸟的系列实验

1、翼根静脉采血

- 1) ·注射器针头刺入点应从<mark>翼根静脉近心端开始</mark>,以便于采血失败时,可沿翼根静脉离心方向多次穿刺采血(为什么?)。
- 2) 注射器针头逆静脉血流方向刺入血管后,平行伸入静脉。
- 3) 油取血液过程中,针头在血管内不得摆动,以免针尖穿出血管。
- 2、处死家鸽
- a ·压迫窒息 一手握住双翼并紧压腋部,另一手用拇指和食指压住蜡膜,中指托住颏部,使鼻孔与口均闭塞
 - b ·水中窒息 整个头部浸入水中
 - 3、解剖
- ·剪至嗉囊处皮肤时,应<u>将皮肤与嗉囊壁分离开后</u>,<u>再剪</u>开皮肤,以免剪破嗉囊 壁

兔的系列实验

- 1) <u>不得单手倒提</u>兔臀部、<u>单手提兔背或提兔耳</u>,否则会分别伤两肾、造成皮下出血及伤两耳。
- 2) 采血针刺入点应从<mark>耳缘静脉近心端开始</mark>,以便沿耳缘静脉离心方向多次穿刺采血。
- 3) 注射器针头逆静脉血流方向刺入皮肤和血管壁后,平行伸入静脉内。
- 4) 抽取血液过程中,针头在血管内不得摆动,以免针尖刺穿血管。
- 5) 抽取血液的速度不宜过快
- 6) 为避免兔耳中央动脉发生痉挛性收缩,导致采血难以进行,采血前必须使兔耳充血,动脉充分扩张。
- 7) 采血<u>针头以 5 ~6 号较适合</u>,针头太细采血速度慢,易凝血,太 粗则创伤大,采血后止血困难,并易伤血管。
- 8) 采血针刺入点应在<mark>耳中央动脉末梢</mark>,以便沿中央动脉向心方向反复穿刺采血。
- 9) 采血过程中,避免针头在血管内摆动,以免刺穿血管。 必须在心跳最明显处插入针头。

- 10) 针头进入胸腔后,尽量避免针头来回转动,以免划损心脏。
- 11) 如感觉针头已进入心脏,但抽不出血液,可把针头稍微刺深或退出一点。
- 12) 抽血时, 回抽针栓不宜太快, 否则会因负压抽不出血。
- 13) 针刺入点应在<u>近耳尖耳缘静脉远心端</u>,以便一次注射不成功时,针刺 点向静脉近心端渐移。
- 14) 针刺入静脉后应注意将针头稳定在静脉内,以免注射过程中针头刺穿血管壁。
- 15) 针头以6~7号较适宜。
- 16) 剪开胸、腹壁时,剪刀尖应向上翘,以免损伤内脏器官和血管。
- 17) 分离胸骨内侧结缔组织至胸骨柄,及剪断第1对肋骨的胸肋段时,须特别细心,避免损伤由心底部发出的大动脉。

将小白鼠置桌面上,一只手用拇指和食指捏住小白鼠头的后部(颅骨基部),稍用力下压;另一只手抓鼠尾,稍用力向后上方拉,两手同时用力,即可使小白鼠颈椎脱臼,瞬时死亡。(小白鼠安死)