

# 科學研究論文選編

2

沈阳药学院

1963年10月

# 长效制剂的研究

## I. 长效維生素B<sub>12</sub>注射剂的研究

顧学裘 陈瑞龙 李煥秋 楊金嶺\* 等

(沈阳藥学院藥劑學教研室)

### 一、緒 言

維生素 B<sub>12</sub>系于1948年由 Riches 氏<sup>[1]</sup>等首先从肝脏中提得，以后又从鏈霉素、金霉素及新霉素等抗菌素的培养廢液和汚泥中得到<sup>[2]</sup>。由于自然界中維生素 B<sub>12</sub>的含量极微，目前工业上尙未能大量生产，因此价格昂贵。

維生素 B<sub>12</sub>在临幊上常用以治疗恶性貧血和作为肝脏疾患时的輔助治疗剂，应用頗为广泛，大多以注射剂的形式給药，据文献报导<sup>[3, 4]</sup>，正常人体对維生素 B<sub>12</sub>的需要量不大，每天注射1~3r 或口服5~50r 即已足够，但口服后多数均在消化道中破坏，而注射給药后，血药濃度虽可于短時間內达最高峰，但經 8 小时后在尿中排出 90~95%，20~40 小時內可完全排出<sup>[5, 6]</sup>，而且增加注射剂量后同时相应的增加排泄量，并不能补偿其损失<sup>[7]</sup>，采用在体內停留时间較維生素B<sub>12</sub>为长的羟基钴胺以代替維生素B<sub>12</sub>，亦不能克服此缺点，因此貧血及肝脏疾患等慢性病患者在应用維生素 B<sub>12</sub>注射剂治疗时，常需每天一次并长期用藥，一个疗程常常达到数周或数月之久，致使患者感到麻煩和痛苦。为克服注射剂应用上的缺点，国外文献曾有长效維生素 B<sub>12</sub>注射剂的报导，如在維生素B<sub>12</sub>溶液中加入較高濃度的甘油明胶为阻滞剂，制成凝胶状注射剂以延緩吸收<sup>[8]</sup>，Thompson 氏<sup>[9]</sup>应用維生素B<sub>12</sub>与鞣酸及鋅盐结合成不溶于水的复合物而制得混悬型长效注射剂，Schwartz 氏<sup>[10]</sup>等将維生素 B<sub>12</sub>与鞣酸結合，再混悬于注射用油及单元硬脂酸鋅基質中制成长效油性混悬注射剂，法国专利文献<sup>[10, 11]</sup>应用羟基钴胺与烟酸、琥珀酸及天冬酸等結合以达长效目的。但目前在国内关于长效維生素 B<sub>12</sub>注射剂尙未見有研究和生产，有鉴于此，作者等曾对长效維生素 B<sub>12</sub>注射剂进行了研究，采用硫辛酸及醋酸鋅与維生素 B<sub>12</sub>结合成不溶于水的复合物制成长效混悬型注射剂，此外又根据磷酸鋅吸附維生素 B<sub>12</sub>而延緩吸收的原理制成了长效注射剂，应用普通維生素 B<sub>12</sub>注射剂为对照进行了动物試驗，并对此二种长效注射剂的急性毒性作了觀察。

### 二、实 驗 部 分

#### 1. 长效維生素 B<sub>12</sub>注射剂的制备：

作者等采用二种方法制备长效維生素 B<sub>12</sub>注射剂，一为将維生素 B<sub>12</sub>与有机弱酸結

\* 本院药学系1963年应届毕业生。参加工作的还有吳子豪、毕殿洲、朱玉霞、彭澤媛、趙淑琴、陳世仁、馬洪升、張汝芳、時繼會。

合，生成不溶于水的复合物以延长药效，一为应用磷酸鋅吸附維生素 B<sub>12</sub> 以延长药效，其制备过程分述如下：

(1) 复合型长效注射剂：鉴于維生素 B<sub>12</sub> 可与某些有机弱酸结合生成不溶于水的复合物而延长药效，为此作者等曾应用褐藻酸，鞣酸及硫辛酸等进行試驗，发现褐藻酸与維生素 B<sub>12</sub> 不产生复合，鞣酸与維生素 B<sub>12</sub> 虽可结合成不溶于水的复合物，但制成的注射剂性質不稳定，在貯藏期間由于鞣酸的氧化变質而使注射剂的色澤逐漸由淡紅色轉变成暗棕色，虽在注射剂中加入 EDTA 以防止微量金屬离子对于鞣酸的影响及減少安瓿中空气的容量，均未获滿意結果。而应用硫辛酸与維生素 B<sub>12</sub> 复合在有鋅盐存在的条件下可制得不溶于水的复合物，且其性質較为稳定，可制成注射剂，其組成如处方I：

处方 I：

1900r/ml 維生素 B <sub>12</sub> 溶液	3ml
10mg/ml 硫辛酸鈉溶液	3ml
0.3% 醋酸鋅溶液	3ml
10% 明胶溶液	1ml
甘 油	0.4ml

其配制方法为先配制硫辛酸鈉溶液，取10%碳酸鈉溶液1ml 加入硫辛酸 100mg 振搖使其溶解，加水稀釋至10ml，过滤备用。另取1900r/ml 的維生素 B<sub>12</sub> 溶液3ml 置小燒杯內，加入上述已配好的10mg/ml 硫辛酸鈉溶液3ml，在不断振搖下滴加0.3%醋酸鋅溶液3ml，即生成微細的維生素 B<sub>12</sub> 复合物沉淀，再加入甘油 0.4ml 摆勻，放置12小时后加10%明胶溶液1ml 混匀，以1ml的安瓿灌封，于100°C灭菌30分鐘即得。成品为淡紅色的混悬液，可作肌肉注射，其中維生素 B<sub>12</sub> 的含量为500r/ml。

(2) 吸附型长效注射剂：据报导利用某些胶体顆粒吸附主药以延緩主药在体内的吸收，亦可达到长效目的，如应用磷酸鋅的吸附作用可使丙酸睾丸酮注射剂延效<sup>[12]</sup>，而应用磷酸鋅則可延长 ACTH 的作用<sup>[13]</sup>。因此作者等試用新生态的磷酸鋅及磷酸鋅对維生素 B<sub>12</sub> 进行吸附試驗，发现磷酸鋅作用不够理想（粒子較粗），而磷酸鋅則較好，經試驗后确定其处方如下：

处方 II：

1.5% 磷酸鈉溶液	10ml
1.5% 醋酸鋅溶液	10ml
1.5% 明胶溶液	10ml
維生素 B <sub>12</sub> 結晶	15mg

其配制方法为先将維生素 B<sub>12</sub> 溶于醋酸鋅溶液中，加入 1.5% 明胶溶液 5ml 混合，以1ml 安瓿灌封，于100°C灭菌30分鐘，得安瓿甲。

另将1.5%磷酸鈉溶液10ml 与1.5%明胶溶液5ml 混合，以2ml安瓿灌封（裝量为1 ml），于100°C 灭菌30分鐘，得安瓿乙。

应用时以注射器抽取安瓿甲中溶液注入安瓿乙中混匀，即生成粒子較細，分布均匀的混悬型注射液，可供肌肉注射，其中維生素 B<sub>12</sub> 含量为 500r/ml。

2. 維生素 B<sub>12</sub> 分析方法的探討：

为探求简单易行的血液中維生素  $B_{12}$  的含量測定法，以供动物試驗之需，作者等曾对下列三种分析方法作了探討：

(1) 比色法：Mitra 氏等<sup>[14]</sup> 改进了Sharif氏<sup>[15]</sup> 用亚硝基紅盐比色測定維生素  $B_{12}$  的方法，認為此法简单易行，作者等曾按 Mitra 氏等提出的方法进行試驗，結果在維生素  $B_{12}$  濃度为 100~600r/ml 时，其呈色情况符合朗伯——比尔定律，与原著結果相符，但在100r/ml 以下时其呈色反应不符合朗伯——比尔定律，故本法只适用于維生素  $B_{12}$  純品及制剂的分析，而在血药濃度測定时，血中維生素  $B_{12}$  含量常在 0~0.25 r/ml 之間，以此法不能測定，故未予采用。

(2) 比浊法：Majs 氏等<sup>[16]</sup> 提出应用比浊法測定維生素  $B_{12}$  的含量，但原著所用菌种为大腸杆菌变种 113—3，据國內文献报导<sup>[17]</sup> 以大腸杆菌变种 44110—1进行測定亦可获較好結果，作者等曾应用大腸杆菌变种44110—1为菌种，对比浊法进行了試驗，結果証明維生素  $B_{12}$  对44110—1菌种的生长刺激具有一定的規律性，而且檢出的灵敏度亦較高（可檢出0~0.3mr/ml 左右），适合于微量維生素  $B_{12}$  的分析，但其重复性較差，且實驗誤差較大，条件不易控制。

(3) 杯碟法：此法为目前被广泛采用的維生素  $B_{12}$  定量法，作者等按文献报导<sup>[17]</sup> 的方法以大腸杆菌变种 44110—1 为菌种，并改用直徑 8 毫米的打孔器在 琼脂 平面上打孔，用以代替不銹鋼管进行了試驗，結果証明采用此法时不但重复性較好，且實驗条件較比浊法易于控制，灵敏度亦符合作血药濃度測定的要求，故采用了此法作为檢品中維生素  $B_{12}$  含量的測定，并按以下方法处理血液及制作标准曲綫：

抽取健康家兔血液 1ml，加草酸鉀溶液一滴为抗凝剂，置干燥試管中，加入已知濃度的标准維生素  $B_{12}$  生理盐水溶液，然后以生理盐水稀釋至 2ml，在离心机中以 3500 轉/分速度离心沉淀30分鐘，分离血浆，取血浆 1ml 于干燥試管中加蒸餾水 1ml 及 5% 偏磷酸溶液 2ml 混匀，以使蛋白質沉淀，再以同上速度离心 15 分鐘，即得血清，取血清 2ml 于干燥試管中，加醋酸緩冲液 0.2ml (pH 4.63) 及 0.12% 氯化鉀溶液 1.8ml 混匀，于沸騰水浴中放置10分鐘，取出放冷，用 1N 氢氧化鈉溶液調節 pH 至 6.8~7.0，将此液以滴管定量地加于已制好的含菌琼脂平面的杯碟中以供測定。作者等在制备标准曲綫时采用了下述各种濃度的标准維生素  $B_{12}$  溶液，0.001, 0.004, 0.007, 0.01, 0.025, 0.05, 0.1, 0.15, 0.20, 0.25mr/ml，分別加入血液中，按上述方法处理得血清后，分別滴加于杯碟中，在37±1°C 培养18小时，測定其生长圈直徑，然后制得标准曲綫如图1。

### 3. 动物試驗：

为觀察上述两种維生素  $B_{12}$  注射剂的延效作用及其对粘膜的刺激与机体的毒性，作者等进行了动物試驗。

#### (1) 延效作用的觀察：

以健康家兔为对象，普通維生素  $B_{12}$  注射剂（濃度为500r/ml）为对照，进行試驗，以觀察給药后不同時間內家兔血液中維生素  $B_{12}$  的含量，从而推測其延效效果，具体方法如下：

取健康家兔編号后，先分別抽取血液1ml以作空白校正，然后分別在后腿肌肉一次注射500r/ml濃度的普通維生素  $B_{12}$  注射剂及长效維生素  $B_{12}$  注射剂(处方I及处方II)1ml，

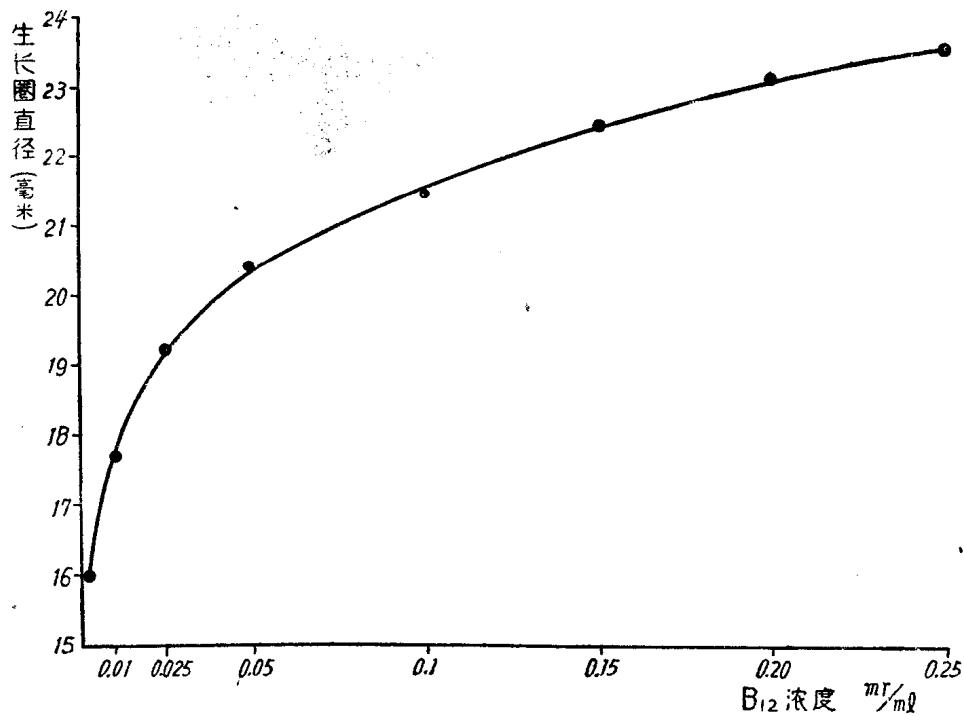


图 1

每隔一定時間由耳靜脈抽血 1ml (抽血時間最初為注射後 1, 2, 4, 6 小時各抽一次, 以後每隔 6 小時抽一次, 共抽 5 天, 然後改為每隔 24 小時抽血一次, 直至血中維生素 B<sub>12</sub> 濃度降至其自然含量為止), 以生理鹽水稀釋 8 倍, 按照杯碟法測定維生素 B<sub>12</sub> 含量中所述血液的處理方法進行處理 (但不再加標準維生素 B<sub>12</sub> 溶液), 賓得血清後, 以制好的杯碟進行培養, 18 小時後取出, 測量生長圈直徑, 自標準曲線上查得其濃度, 乘以稀釋倍數, 即得不同時間內血藥濃度, 以血藥濃度為縱座標, 時間為橫座標作圖, 普通維生素 B<sub>12</sub> 注射劑及長效注射劑所得結果如圖 2:

#### (2) 对家兔眼結膜刺激性的觀察：

采用體重 1.5kg 以上的家兔, 於實驗前先觀察其眼結膜情況, 然後分別以處方 I 及處方 II 注射劑 0.2ml 滴入其右眼, 同時於左眼滴入等量蒸餾水作對照, 於滴藥同時壓住鼻淚管以免藥液順鼻淚管流失, 滴藥後每隔五分鐘觀察一次, 連續觀察四十分鐘, 結果未發現該二種注射劑對家兔眼結膜及巩膜有充血等刺激現象。

#### (3) 急性毒性試驗：

為觀察上述二種長效注射劑對機體有無毒性, 以便能試用於臨床, 作者等選用健康的小白鼠為試驗動物, 作了急性毒性試驗。

處方 I 用 500r/ml 的成品試驗時, 以小鼠腹腔注射所能允許的最大容積給藥 (25mg/kg), 其死亡率僅為 20%, 若將處方 I 提高濃度製成濃注射劑時, 則有一部分硫辛酸單獨析出, 影響注射劑質量, 故無法求得其半數致死量 ( $LD_{50}$ ), 即以 500r/ml 的成品供作試驗, 一次腹腔注射於二組小白鼠體內, 紿藥後連續觀察五天並計算其死亡率, 所得結

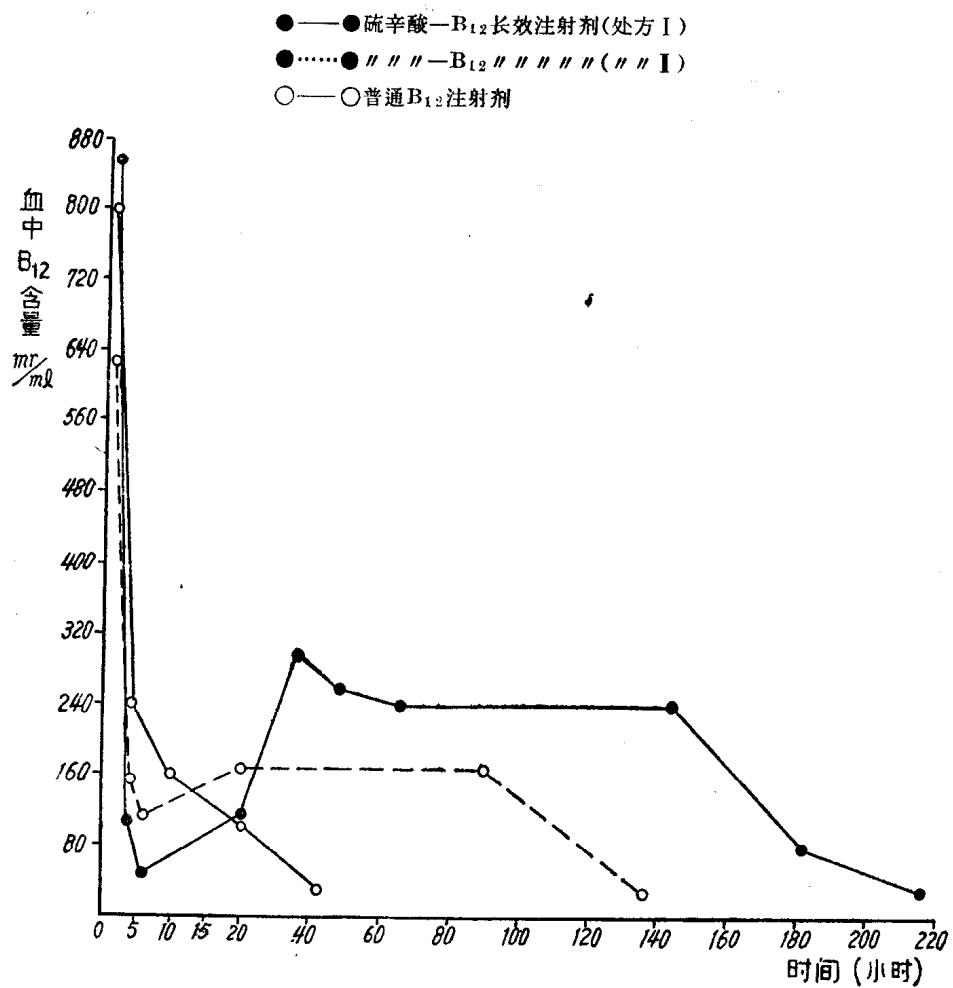


图 2

果如表 1 :

表 1 处方 I 注射剂毒性試驗結果

組 別	小 輍 数	劑 量 (mg/Kg)	死 亡 数	死 亡 率 (%)
1	10	20	0	0
2	10	25	2	20

处方 I 进行試驗时系按原来濃度增大10倍制成濃注射剂，以递增剂量分別一次注射于五組小白鼠腹腔，給药后連續觀察五天，計算各組的死亡率，依 Kärber 氏法求其半数致死量，其結果如表 2：

根据以上結果求得处方 I 的半数致死量 ( $LD_{50}$ ) = 21.46mg/kg

半数致死量及平均可信限 =  $21.46 \pm 4.18\text{mg/kg}$

表 2 处方 I 注射剂毒性試驗結果

組 別	小 鼠 数 (只)	劑 量 (mg/Kg)	死 亡 数 (只)	死 亡 率 (%)
1	10	10.0	0	0
2	10	14.1	3	30
3	10	19.9	5	50
4	10	28.0	6	60
5	10	39.5	9	90

### 三、討 論

1. 根據一次給藥後在家兔體內血藥濃度的持續時間觀察，普通維生素B<sub>12</sub>注射劑在給藥後一小時血藥濃度即出現高峰(800mr/ml)，但迅即直線下降，4小時後降至240mr/ml左右，以後仍逐漸下降，至42小時降至家兔血液中自然含量。

硫辛酸—B<sub>12</sub>長效注射劑(處方I)於給藥後一小時亦出現高峰(850mr/ml)，於6小時內迅速下降，但以後又逐漸上升，至36小時又出現280mr/ml左右的高峰，以後則比較平穩地維持在240mr/ml左右，至144小時方開始緩緩下降，至216小時降至血中自然含量。

磷酸鋅—B<sub>12</sub>長效注射劑(處方II)於給藥後一小時亦出現高峰(620mr/ml)，在6小時內亦迅速下降，但以後又重新上升至170mr/ml左右，而且平穩地維持至90小時始逐漸下降，於136小時後降至家兔血中自然含量。

將三者結果進行比較，可見普通維生素B<sub>12</sub>注射劑於給藥後血藥濃度迅即達高峰，但又迅速下降，42小時即降至家兔血中的自然含量，而硫辛酸—B<sub>12</sub>注射劑(處方I)在給藥後一小時，血藥濃度上升至高峰，6小時內有下降趨勢，但6小時後又有所上升，在240mr/ml左右可平穩地維持較長時間，於216小時才降至血中自然含量。磷酸鋅—B<sub>12</sub>長效注射劑(處方II)於給藥後一小時血藥濃度亦上升至高峰，6小時內亦有下降趨勢，但6小時後又有所回升，在180mr/ml左右平穩地維持較長時間，於90小時後逐漸下降，136小時降至家兔血中自然含量。由此可見二種長效維生素B<sub>12</sub>注射劑給藥後的血藥濃度與普通維生素B<sub>12</sub>注射劑有明顯區別，証實此二種長效注射劑在家兔體內均有長效作用，而其中以硫辛酸—B<sub>12</sub>長效注射劑(處方I)的效果較好。

2. 兩種長效注射劑在家兔體內給藥後其血藥濃度於最初6小時內與普通維生素B<sub>12</sub>注射劑相似，在一小時內上升至高峰，以後迅速下降，但在6小時後則又逐漸回升，且比較平穩地維持較長時間，此種現象可解釋為在此二種長效維生素B<sub>12</sub>注射劑中所含的主要藥除有一部分與硫辛酸及鋅鹽複合生成複合物或被磷酸鋅膠體微粒吸附而具延效作用外，尚有一部分為不複合或不被吸附的普通維生素B<sub>12</sub>存在於溶液中，這部分主藥與普通注射劑相似，於注射後立即被機體吸收，很快排泄，因而形成給藥後一小時血藥濃度較高，以後又迅即下降的情況，而此後由於複合部分或被吸附部分的逐漸釋放和吸收，因

此又使血药浓度重新回升，而且比较平稳地维持较长时间。

为进一步证实上述推測是否符合，作者等曾用离心方法除去处方I及处方II中的沉淀，应用比色法测定其殘留于溶液中的单体維生素B<sub>12</sub>含量，結果为处方I中尚殘留单体維生素B<sub>12</sub>76%于溶液中，而处方II尚遺留86%于溶液中。以此結果与上述推測对照，情況基本符合。

3. 通过对粘膜刺激作用的觀察和急性毒性試驗，證明該二种长效注射剂对粘膜均无刺激性，且其毒性亦极微小，处方II注射剂的半数致死量(LD<sub>50</sub>)为21.46mg/kg，与一般成人常用量相差距离极大，而处方I注射剂虽因不能制得濃注射剂而未求得其LD<sub>50</sub>，但根据以最大容积給予小白鼠腹腔注射后的結果觀察，应用剂量为20mg/kg时死亡率为0%，而处方II注射剂应用剂量为19.9mg/kg时死亡率为50%，故处方I的毒性似較处方II更低。

4. 硫辛酸系1955年經国际維生素学会公認為新的B族維生素之一，对于治疗急性及慢性肝炎，增强肝脏功能等均有較好效果，而維生素B<sub>12</sub>注射剂亦常于肝脏疾患时作輔助治疗之用，因此硫辛酸—B<sub>12</sub>长效注射剂（处方I）除可使維生素B<sub>12</sub>的作用延长外，尚具有硫辛酸的綜合作用，适于肝病患者。

5. 磷酸鋅—B<sub>12</sub>注射剂（处方II）由于分甲乙二个安瓿灌封，故在应用时有其灵活性，当需用长效注射剂时，可于临用时将二者等量混合，在不需应用长效注射剂时，亦可将安瓿甲单独供肌肉注射，此时主药含量为1000r/ml，其效果与普通維生素B<sub>12</sub>注射剂相似。

## 四 結 論

1. 作者等試制了二种长效維生素B<sub>12</sub>注射剂，根据家兔单次給药后血药浓度測定結果，證明該二种长效注射剂在家兔体内均具有延效作用，如以給药后血药浓度降至家兔血中維生素B<sub>12</sub>自然含量为止进行計算，則普通維生素B<sub>12</sub>注射剂为42小时，硫辛酸—B<sub>12</sub>长效注射剂（处方I）为216小时，磷酸鋅—B<sub>12</sub>长效注射剂为136小时，其延效時間与普通維生素B<sub>12</sub>注射剂比較分別为其五倍及三倍。

2. 通过对家兔眼結膜刺激性的觀察及急性毒性試驗，證明此二种长效注射剂对粘膜均无刺激作用，且其毒性极小，其动物的半数致死量与一般成人常用剂量比較相差距离頗大。

3. 以上實驗結果可供进一步作临床試驗时的参考。

本實驗中对家兔眼結膜刺激性及急性毒性試驗由本院藥理研究室程秀娟、于庆海同志进行；杯碟法含量測定工作曾由本院藥厂化驗室高淑范同志協助，謹致謝意。

## 參 考 文 獻

- [1] Riches, E. L. et al., Science, 1948, 107, 396.
- [2] 維生素B<sub>12</sub>分析方法文献總結，沈阳药学院內部資料，1958年。
- [3] Smith, E. L., Vitamin B<sub>12</sub>, 1960年版160頁。

- [4] Remington's practice of pharmacy, 11th. Ed. 1956, p. 1117.
- [5] 佐桥佳一: B<sub>12</sub> と APF (日文), 日本东京南江堂书店, 1955年版161頁。
- [6] Meyer, C. L. et al., Proc. Soc. Exp. Biol. Med., 1950, 73, 505.
- [7] Schwartz, M. et al., Lancet, 1962, 2, №.7267, 1181.
- [8] Philadelphia Ampoule Laboratories, J. Am. Pharm. Ass. Pract. Ed., 1957, 18, 181.
- [9] Thompson, R. E., U. S. Pat., 1960, Jan. 5. №.2,920,015.  
(自C. A., 1960, 54, 12504.)
- [10] C. A., 1963, 53, 1318d.
- [11] C. A., 1963, 58, 1319h.
- [12] Carlinfanti, E. et al., Lancet, 1949, 253, 479.
- [13] Homan, J. D. et al., Lancet, 1954, 236, 541.
- [14] Mitra, R. K. et al., Indian J. Pharm., 1962, 24 (1), 152.
- [15] Sharif, M. A. H., Pakistan J. Sci. Ind. Research, 1958, 1, 160.
- [16] C. A., 1959, 53, 6343d.
- [17] 高俊德等, 药学学报, 1956, 4, 209.

# 硫辛酸注射液稳定性的观察

顧学襄 陈瑞龙 王桂英\* 楊建新\*\*等

(沈阳药学院药剂学教研室)

## 一、緒 言

硫辛酸系1946年由Guirard氏<sup>[1]</sup>从肝脏及酵母中所发现的一种具有高度生物活性的物质。1951年Reed<sup>[2, 3]</sup>开始自酵母中提取其结晶，并又自40吨牛肝中提得结晶30mg<sup>[4]</sup>。1954年Bullock氏等<sup>[5]</sup>通过人工合成方法确定了其化学结构，翌年经国际维生素学会讨论确定其为B族维生素中之一种<sup>[6]</sup>，其后各国学者对其药理作用进行了广泛的研究，证明其对改善各种肝病所引起的新陈代谢障碍，增强肝脏的解毒机能，对抗肝性昏迷及消除肝病的其他自觉症状方面均有较好的效果，此外并可治疗重金属及四氯化碳，苯胺等所引起的中毒，妊娠恶阻，糖尿病性神经炎等症<sup>[7, 8]</sup>。

由于硫辛酸在医疗上的功效，目前国内外均进行人工合成，并将其制成各种制剂以供应用，其中以注射剂更被广泛采用。但目前国内生产的硫辛酸注射剂由于原料的质量及工艺过程的差异，尚存在一些问题，如PH值较高，注射时疼痛，贮藏期较短等。为了能根据国产原料的质量情况进一步提高硫辛酸注射液的质量，筛选较好的处方，探求合理的工艺过程，以便制成较稳定的注射液，作者等选择了几个处方，配成注射液后对其稳定性作了初步观察。

## 二、实验部分

### (一) 注射液的制备

#### 1. 原料：

试制所用硫辛酸系国营新华制药厂产品，为淡黄色微细结晶，熔点为59°C。

其他药品除三乙醇胺系工业品，甘氨酸为化学纯品外，其余均为药典品或A. R. 品。

#### 2. 处方及配制方法：

硫辛酸不溶于水，需制成盐类或加入助溶剂方能制得水溶性注射液，而其溶液性质不稳定，易受光、热、氧气及二氧化碳等因素的影响而变质，根据国外资料报导<sup>[9-11]</sup>，在配制硫辛酸注射剂时一般均加入助溶剂，稳定剂或在惰性气体下灌封；国内生产时一般均将其溶于碳酸氢钠溶液中制成注射液，或将其钠盐制成粉末安瓿供用，但这些产品的pH值大多在9.0以上，肌肉注射时甚为疼痛。作者等根据以上情况及将来生产

\* 沈阳药学院药厂

\*\*本院1963年药学系应届毕业生。参加工作的还有王玉寅，郭玉芝，裴秀芬，李慧英，楊克齐。

的可能性，参考国内外生产資料設計了数个处方，分別配制成注射液并作了比較。所用处方及配制过程如下：

处方 1：	硫辛酸	5.0
	碳酸氢鈉	4.8
	注射用水 加至	1000.0

将碳酸氢鈉溶于注射用水200ml中，加入硫辛酸攪拌使其全溶后，加入活性炭0.1%，于100°C热处理40分鐘，滤去活性炭，滤液于3—5°C冰箱中冷藏一周后取出，用垂熔玻璃漏斗过滤，加注射用水稀釋至1000ml，再加活性炭0.1%，攪拌15分鐘，用漏斗过滤至滤液經灯檢合格后，灌封于2ml耐硷安瓿中，以流通蒸汽灭菌30分鐘即得，含量为5mg/ml。

处方 2：	硫辛酸	5.0
	半胱氨酸	0.6
	磷酸氫二鈉	19.03
	磷酸二氫鈉	11.13
	注射用水 加至	1000.0

以注射用水溶解二种磷酸盐后，加入硫辛酸攪拌使溶，再加入半胱氨酸溶解后，加注射用水至1000ml，加入活性炭0.1%攪拌15分鐘，反复过滤至滤液經灯檢合格后，灌封于2ml耐硷安瓿中，以流通蒸汽灭菌30分鐘。含量为5mg/ml。

处方 3：	硫辛酸	5.0
	磷酸氫二鈉	9.30
	磷酸二氫鈉	0.26
	注射用水 加至	1000.0

将二种磷酸盐先溶于注射用水200ml中，再加入硫辛酸攪拌使溶，其余各步操作过程如处方1。

处方 4：	硫辛酸	5.0
	磷酸氫二鈉	9.30
	磷酸二氫鈉	0.26
	氨水	适量
	注射用水 加至	1000.0

将二种磷酸盐溶于注射用水200ml中，加入硫辛酸攪拌溶解，加入活性炭0.1%，加热煮沸五分鐘，过滤，滤液在3—5°C冰箱中冷藏二天，取出后迅速过滤，滤液加注射用水至1000ml，加活性炭0.1%，攪拌15分鐘，反复过滤至灯檢合格后，用氨水調节pH至8.6—8.8，以2ml耐硷安瓿灌封，流通蒸汽灭菌30分鐘。含量为5mg/ml。

处方 5：	硫辛酸	5.0
	三乙醇胺	3.0
	EDTA—2Na	1.0
	氯化鈉	5.0
	注射用水 加至	1000.0

将硫辛酸混悬于注射用水200ml中，加入三乙醇胺，搅拌至硫辛酸溶解，加入氯化钠及EDTA—2Na搅拌使溶，并加注射用水至1000ml，用氨水调节pH至8.7，加入活性炭0.1%，搅拌15分钟，反复过滤至滤液灯检合格后，灌封于2ml耐压安瓿中，流通蒸汽灭菌30分钟。含量为5mg/ml。

处方 6： 硫辛酸	5.0
甘氨酸	6.75
氢氧化钠	0.40
注射用水 加至	1000.0

将甘氨酸及氢氧化钠溶于200ml注射用水中，加入硫辛酸搅拌使溶，于3—5°C冰箱中冷藏一周后，加入活性炭0.1%搅拌15分钟，过滤，滤液用注射用水稀释至1000ml，反复过滤至灯检合格后，灌封于2ml耐压安瓿中，流通蒸汽灭菌30分钟。含量为5mg/ml。

### (二) 注射液灭菌前后透明度的观察：

透明度为评价注射液质量的重要项目之一，试制的注射液如透明度不合要求，即不能投入生产，因此作者等对上述六种处方所配制的注射液首先按药品规范1959年版所载注射液透明度检查法<sup>[12]</sup>及卫生部“关于修订国产注射液透明度检查及判断标准的通知”<sup>[13]</sup>所规定的要求进行灭菌前后透明度及色泽变化的观察，以作为初步筛选，然后再作进一步的考查。各种注射液灭菌前后透明度及色泽变化如表1：

表1 各种不同处方硫辛酸注射液灭菌前后色泽及透明度变化

处方号码	透明度		色		泽	
	灭菌前	灭菌后	灭菌前	灭菌后	灭菌前	灭菌后
1	澄明	澄明	无	色	无	色
2	澄明	有多量微细小白点	无	色	浅黄(放置后色深)	
3	澄明	澄明	无	色	无	色
4	澄明	澄明	无	色	无	色
5	澄明	有絮状沉淀	微黄	色	微黄	色
6	澄明	有微细白点及白浊	无	色	无	色

根据检查结果，处方1、3及4所配制的注射液于灭菌前后透明度均属合格，色泽亦无变化，故较为良好，可作进一步考查。处方2所制注射液在灭菌后有多量小白点透明度不合格，且色泽亦逐渐变黄。处方5、6所制注射液灭菌后有絮状沉淀或有白浊，透明度均不合格。

### (三) 贮藏期间质量变化的观察

将上述灭菌后经透明度检查合格的处方1、3、4三种注射液于配制后分别测定其灭菌前后的pH值，并用中和滴定法测定硫辛酸的含量，然后分别于室温避光保存及在3—5°C冰箱中各贮藏三个月，取出后再作透明度、pH值检查及硫辛酸含量测定，以观察在不同条件下贮存三个月后三种注射液的质量变化，其结果如表2：

表 2 三种注射液灭菌前后及在不同条件下贮存后的质量变化

处方号 碼	澄 明 度		PH值				硫 辛 酸 含 量					
	貯 藏 前	貯藏三个月后	灭 菌 前	灭 菌 後	貯 藏 三 个 月 後	灭 菌 前	灭 菌 後	貯 藏 三 个 月 後		灭 菌 前 後	室 溫 貯 藏 前 後	含 量 變 化
								室 溫	冰 箱			
1	澄明	澄明	9.12	9.03	8.02	7.78	*82.64%	73.27%	67.20%	72.36%	9.37%	6.07%
3	澄明	有极少白点	有微細白点	7.08	7.03	6.79	6.75	101.82%	98.67%	85.47%	85.13%	3.15%
4	澄明	澄明	澄明	8.68	8.68	8.40	8.45	99.78%	97.62%	97.29%	96.94%	2.16%
												0.33%

\* 由于在灌注的管路中存有較多注射用水因稀釋而使含量降低

#### (四) 毒性試驗

据文献报导<sup>[6]</sup> 硫辛酸系生理作用物質(維生素)，故毒性极小，对大白鼠之LD<sub>50</sub>系以160—270mg/kg之大量以腹腔注射給药。每天对大白鼠以75mg/kg之剂量皮下注射，連續40天，或每天对小白鼠以15mg/kg腹腔注射，連續60天，結果均无任何異常現象产生。國內資料<sup>[14]</sup>亦报导，以硫辛酸鈉注射液按临床最高剂量(20mg/天)以成人体重为50kg計算，換算成动物体重所需之剂量后再增大100倍，肌肉注射連續給药30天，对小白鼠，大白鼠及家兔均未引起毒性反应。为慎重起見，作者等将处方1及处方4所制成的注射液，按南京药学院实验药厂关于硫辛酸注射液急性毒性試驗的方法进行了試驗<sup>[5]</sup>，即按成人剂量10mg/天計算，經体重換算后增大900倍，腹腔注射于小白鼠体内，于四小时内死亡不超过半数者为合格。同时亦用下列方法作了試驗，即以0.25mg硫辛酸注射液(相当于5mg/ml的注射液0.5ml)腹腔注射于小白鼠体内，于48小时内无一只死亡者为合格。用上述二种方法进行毒性試驗后所得結果分別見表3及表4：

表 3 按成人剂量900倍經体重折算后給药結果

处方号碼	小 鼠 数	給药量 (mg)	四小时内死亡数	死 亡 百 分 率
1	10	0.36	2	20%
4	10	0.36	4	40%

表 4 按0.25mg給药后結果

处方号碼	小 鼠 数	給药量 (mg)	四十八小时内死亡数	死 亡 百 分 率
1	15	0.25	0	0 %
4	15	0.25	0	0 %

### 三、討 論

1. 于注射液制备过程中发现热处理(100°C)及冷藏(3—5°C)后过滤均有

助于使制得的注射液澄明度較好，此可能系由于在加热及冷藏后使易产生沉淀的物質沉淀而滤除之故，但据Wagner氏<sup>[16]</sup>等研究，硫辛酸在光照及受热情况下其中的1—2二硫戊环易于开环，开裂后处于非环状态的分子就倾向于聚合而形成聚合体，因此加热时间过长对硫辛酸本身不利，一般以直火煮沸五分钟即可。冷藏时间过长则影响生产周期，一般冷藏二天即可，如处方4所制注射液即按上述加热及冷藏条件操作，所得成品的澄明度符合要求。

2. 由于硫辛酸注射液易受二氧化碳的影响而改变pH值，甚至使成品澄明度不合格，故在熔封安瓿时火焰应在安瓿颈部拦腰熔封，勿使安瓿颈部置于火焰中，以免燃烧时产生的二氧化碳被封入安瓿而影响质量。

3. 在試制的六种不同处方硫辛酸注射液中，通过灭菌前后澄明度及色澤变化初选，只有处方1、3、4三种注射液在灭菌后色澤及澄明度均无变化，初步符合注射液的要求，进一步将該三种注射液通过室溫及冰箱貯藏三月后测定pH值及含量变化的考查表明，从pH值变化情况来看，处方1由于系将硫辛酸直接溶解于碳酸氢鈉溶液而不加其他附加剂，故成品的pH值較高，在灭菌及經貯藏后pH值不稳定，有逐步下降趋势。处方2系将硫辛酸溶于磷酸盐緩冲液中制成，故其pH值在灭菌及貯藏后变化較小，但因在緩冲液中溶入了酸性的硫辛酸，致使其pH值較原来降低（磷酸盐緩冲液原来pH=8.6，溶入硫辛酸后降至7.08），經室溫及冰箱貯藏后pH值分別降至6.79与6.75，均在7.0以下，因而注射液經貯藏后析出白点，澄明度不合格。处方4系将硫辛酸溶于磷酸盐緩冲液后再以氨水調节pH至8.68，然后灌封，在灭菌及貯藏期間由于磷酸盐的緩冲作用而使注射液的pH值变化极微。

从含量变化情况来看，三种注射液經灭菌及貯藏后含量均有所下降，但处方不同則下降的程度亦各不相同，应用流通蒸汽灭菌后，处方1中硫辛酸含量由82.64%降为73.27%，损失9.37%，而应用磷酸盐緩冲液配制的注射液（处方3，4），灭菌后含量损失較小，处方3由101.82%降为98.67%损失3.15%，处方4由99.78%降为97.62%，损失2.16%。如以室溫貯藏后的含量变化进行分析，则处方1經三个月貯藏后含量损失6.07%，处方3损失达13.20%，处方4损失仅0.33%，故灭菌后及貯藏后注射液的pH值及含量变化以处方4較为微小。

綜上所述，在試制的注射液中以处方4所得成品較为稳定，灭菌后及貯藏后pH值及含量变化均較微小，澄明度亦合格。处方1所得成品次之，灭菌及貯藏后pH值及含量变化大于处方4，但澄明度仍良好。其余各处方所得注射液均不符合要求。

4. 毒性試驗的結果表明，按处方1及处方4所配制的二种注射液对小鼠均无急性毒性。

5. 处方4系以磷酸盐緩冲液配制，故所得成品不仅pH值及含量变化較小，且其pH值稳定地保持在8.40—8.68左右，由于其pH值較一般硫辛酸注射液为低，故可减少肌肉注射时的疼痛。

## 四、結論

1. 作者等觀察了六种不同处方的硫辛酸注射液的稳定性，通过灭菌前后澄明度檢查作为初选，并进行了室溫及冰箱貯藏后質量变化的考查，結果以处方4（含磷酸盐緩冲液）所制注射液于灭菌及貯藏后其pH值及含量变化較为微小，澄明度亦符合要求。处方1（硫辛酸溶于碳酸氢鈉溶液中）所得注射液次之，其余各处方所配注射液不符合要求。
2. 对处方1及处方4所制注射液进行急性毒性試驗的結果表明，此二种注射液均无急性毒性。
3. 上述結果可供生产硫辛酸注射液时参考。

本實驗系在本院藥厂注射剂車間进行，硫辛酸的含量測定系由本院藥厂化驗室分析。

## 參 考 文 獻

- [1] Guirard, B. M., Arch. Biochem. 1946, **9**, 381.
- [2] Reed, L. J., J. Biol. Chem., 1951, **192**, 859.
- [3] Reed, L. J., Science, 1951, **93**, 114.
- [4] Reed, L. J., Chem. and Eng. News, 1958, April 21.
- [5] Bullock, M. W. et al., J. Am. Chem. Soc., 1954, **76**, 1828.
- [6] 柴田長夫, 藥局(日), 1959, **10**(5), 611—14.
- [7] 和田, 綜合臨床(日), 1958, **7**(10), 111.
- [8] 相澤, 日本医事新報, 1958, №1809, 7.
- [9] Ger. Pat., 1,047,991, Dec.31, 1958.
- [10] Ger. Pat., 1,056,784, May, 1959.
- [11] Japan Pat., 15,298. July27, 1959.
- [12] 藥品規范, 上海科技出版社, 1959年版, 附录6頁。
- [13] 中华人民共和国卫生部(63)卫药政字第98号文件“关于修訂国产注射液澄明度檢查及判断标准的通知”。
- [14] 山东省藥檢所, 强肝灵(二硫辛酸)注射液毒性實驗報告, 1962.8.
- [15] 南京藥學院實驗藥厂, 硫辛酸注射液資料。
- [16] Wagner, A. F. et al., J. Am. Chem. Soc., 1956, **78**, 5079.

# 不同年齡人參藥理作用的比較

袁文學 桂緣荷 李綺雲 李繼榮

(沈阳藥學院 沈陽藥物研究所)

人參為中醫臨牀上常用的重要補養藥。我國東北地區栽培人參一般在5—8年采收，在此期間人參根部發育已達適當程度，此後生長率降低<sup>[1,2]</sup>。在應用方面，習慣上認為人參的生長年齡越長質量越好。一般地講，人參的質量優劣應當取決於其生物活性物質含量的高低。但是，人參的生物活性物質在化學方面目前尚未研究清楚，難於用化學的方法直接進行分析檢驗。因此，我們認為目前人參質量的優劣，主要需由其藥理作用強弱來考慮。

近年來，蘇聯和日本學者曾利用人參的某些藥理作用對野生和栽培人參、人參的不同溶媒提出物、不同年齡人參，不同加工人參以及不同產地人參進行過生物檢定或初步比較<sup>[3—5]</sup>。我們根據人參具有多方面藥理作用的特點<sup>[6,7]</sup>，利用人參對動物活動能力的影響、對離體心臟的作用、人參的抗利尿作用、對動物性活動的影響以及對離體腸管的作用比較了國產4年、7年和14年三種年齡栽培人參的作用。目的在於研究三種不同年齡人參生物活性強度的變化，為選定人參的合理采收年齡提供依據。

## 材料和方法

人參(*Panax ginseng C. A. Meyer*)系1962年10月采自遼寧省寬甸縣人參場栽培的4年、7年和14年的人參。

制備人參制剂之前，首先刷去新鮮人參根外表的泥土，置於100°C蒸氣中蒸15分鐘。然後風干，再於60°C條件下鼓風干燥至可隨意折斷之程度。取經上述處理干燥後的人參，切去蘆頭和須根，用20%乙醇按中國藥典法製成1:1的制剂，實驗時稀釋成所需求之濃度。

實驗中所用的人參劑量均按原生藥去水分的重量折算。各部分實驗的對照組動物均給予人參制剂相應濃度的乙醇溶液在動物活動能力實驗中人參制剂用0.2%乙醇稀釋，故給予0.2%的乙醇，其它實驗均用20%乙醇。

### 1. 動物活動能力實驗

仿旋轉軸法<sup>[7]</sup>設計了一種適用於小白鼠被動活動的旋轉管裝置(圖1)，同時可用16只動物進行實驗。

實驗用體重20—30克的小白鼠，雌雄不限。實驗前首先要訓練、選擇動物。

訓練動物時不給動物任何負重，將不負重的動物置於旋轉管上，以17轉/分的慢速使動物跑動半小時和26轉/分的快速跑動半小時，連續跑動1小時，淘汰在1小時內掉落5次的動物；剩餘的動物為經訓練合格的動物。

經過訓練合格的動物在實驗前還要進行一次選擇。一般動物在訓練後的次日進行選擇。選擇時給動物尾根部綁以6克重的鉛塊，以慢速半小時快速15分鐘強迫動物在旋轉管上跑動45分鐘，淘汰45分鐘內掉落5次的動物，剩餘動物作為實驗備用動物。

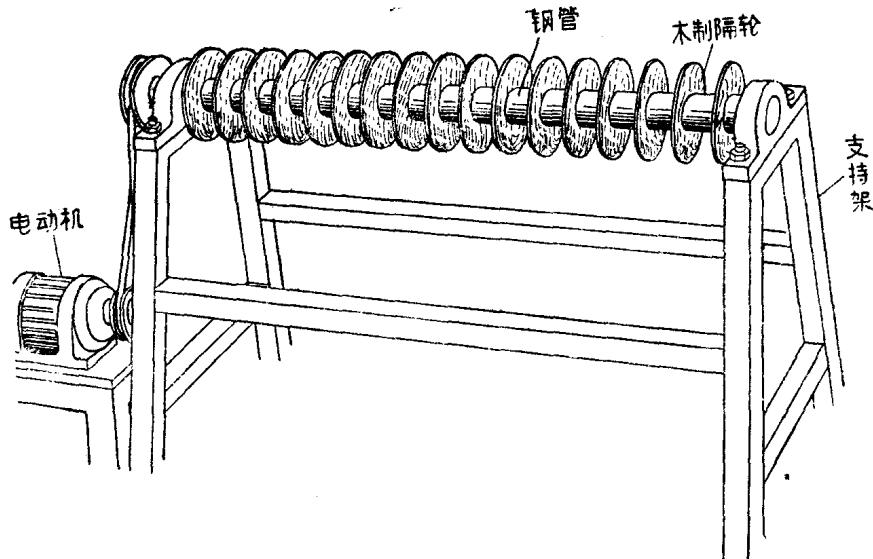


图 1 旋转管装置

經過訓練和選擇的動物一般在 1—3 天以後進行實驗，在實驗時還要根據實驗的要求淘汰一部分動物。每只動物在實驗中重複使用不超過 3 次，每只動物每次實驗的間隔時間至少 1 周。

實驗時先以慢速 1 小時和隨後改為快速 1 小時使負重的動物在旋轉管上持續跑動，淘汰慢速 1 小時至快速後 15 分鐘，亦即合計 75 分鐘內掉落 5 次的動物，剩余的動物繼續在旋轉管上跑動，選用 120 分以內掉落 5 次的動物進行實驗，分別記錄每個動物在旋轉管上持續跑動的時間作為第 1 次跑動時間。每只實驗動物在掉落 5 次後均休息 1 小時，各個動物在其休息後的半小時分別給予藥物。給藥後的半小時再以快速不限時間地使動物進行第二次跑動，直至每只動物掉落 5 次為止，分別記錄各個動物第二次跑動時間。實驗中均以各組動物第二次平均跑動時間與第一次平均跑動時間的百分比表示動物的活動能力，以比較藥物的作用。

## 2. 离体心脏实验

按八木氏法進行實驗。選用體重 70—90 克的蟾蜍，雌雄不限。實驗中以藥物剛剛引起心臟收縮幅度增大的濃度做為最小作用濃度，以平均最小作用濃度比較藥物的作用。

## 3. 抗利尿实验

用收集鼠群尿量的方法進行實驗。小白鼠體重 20—25 克，雌雄不限。實驗前不控制食物和飲水。實驗時首先壓迫動物下腹部排空膀胱中的積尿，然後給藥。給藥後立即腹腔注射蒸餾水 1 毫升/只，將每 5 只動物放入一收尿裝置中，隨時用 1 毫升注射器吸取尿液，每小時記錄一次，以兩小時內動物的平均尿量比較藥物的作用。

## 4. 动物性活动实验

采用阴道涂片法<sup>(3)</sup>进行實驗。實驗用成熟雌性未孕小白鼠，體重 20—25 克。實驗過程中每天涂片一次，觀察給藥前後動物動情期的變化，以給藥前各組動物動情期天數占給藥前觀察天數的百分數與給藥後各組動物動情期天數占給藥後觀察天數的百分數差值