

KÜÇÜK LABORATUVAR HAYVANLARININ DENYE İÇİN HAZIRLANMASI VE PREMEDİKASYON, ANALJEZİ, ANESTEZİ

Dr.Ferşat Kolbakır*

Dr.M.Kâmurhan Erk**

1987 yılı başında faaliyete geçen Ondokuz Mayıs Üniversitesi Tıp Fakültesi Cerrahi Araştırma Merkezinde mütevazi imkanlara rağmen, geçen kısa süre içerisinde yirmiyi aşkın araştırma projesi uygulamaya konmuştur. Merkezde özellikle küçük laboratuvar hayvanlarının bakımını ve deneye hazırlanması konularında eğitimli ve tecrübeli eleman bulunmadığından bazen basit fakat, bilincsiz girişimler hayvan telefına sebep olmaktadır.

Küçük laboratuvar hayvanlarının deneye hazırlanması, parenteral sıvı verilmesi, tetkikler için kan alınması, preanestezi, anestezi, analjezi, gavaj ve besleme yöntemleri konusunda araştırmacıya yardımcı olmak amacıyla -ihtisas alanımızın dışında olmakla beraber bu derleme kaleme alınmıştır.

Laboratuvar hayvanlarının deneye hazırlanmasında klinik uygulamadaki kadar titiz davranışması şarttır. İnsanlık için yeni bilgi ve tecrübe edinilmesi gibi ulvi bir amaç uğruna, deney sonunda sağlıklı yaşamı mümkün değilse denet feda "sacrifice" edilebilir. Bunun dışında, araştırcının bilgisizliği, tedbirsizliği nedeniyle hayvanların ölümüne sebep olması affedilemez.¹

Deneye Hazırlık

Araştırcı projeyi hazırlarken literatürden benzeri çalışmaları bulup iyice incelemesi gereklidir. Böylece araştırmasında uygulayacağı ilaçların dozajı, toksisitesi, yan etkileri ve cerrahi girişim sırasında dikkat edecek hususlar hakkında bilgi sahibi olur.

Deneyden önce hayvanın canlı, hareketli, tüylerinin parlak olması su ve gıda almısında istekli oluşu sağlıklı olduğu konusunda fikir

* Ondokuz Mayıs Üni. Tıp Fak. Göğüs ve Kalp Damar Cerrahisi Araştırma Görevlisi.

** Ondokuz Mayıs Üni. Tıp Fak. Cerrahi Araştırma Merkezi Başkanı.

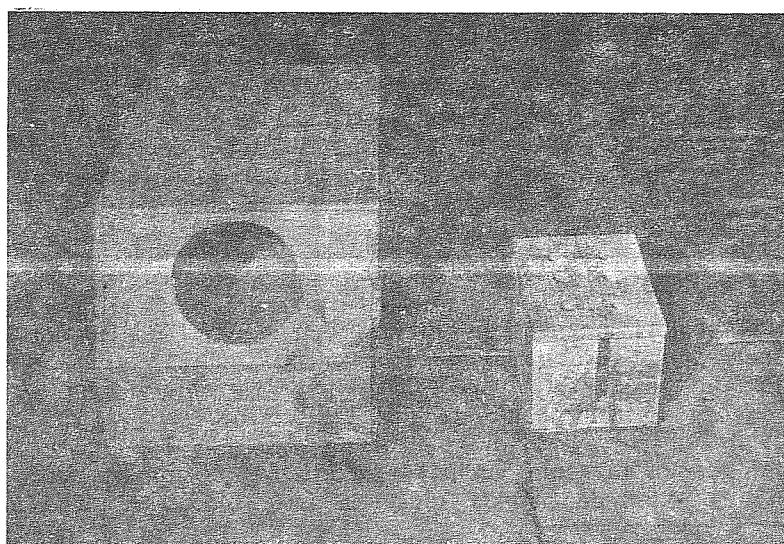
verir^{2,3}. Sağlıklı denet hem girişimi rahat tolere eder hem de postop gidişin deneye direkt ilgisi konusunda bilgi verir. Deney sonu ölen hayvana dikkatli otopsi yapılarak ölüm sebebinin araştırılması deneyin sonraki aşamaları konusunda aydınlatıcı olacaktır.

PERORAL MEDİKASYON: Oral yoldan hayvana ilaç, alışkin olmadığı gıdayı vermek için ucu küntleştirilmiş kalınca ve hafifçe bükülmüş enjeksiyon veya Mark (ucu topuzlu) iğnesi kullanılır. Hayvan bir elle tutulurken diğeriley iğne yönlendirilerek özefagus sokulur ve ilaç mideye enjeksiyonu boşaltılır.

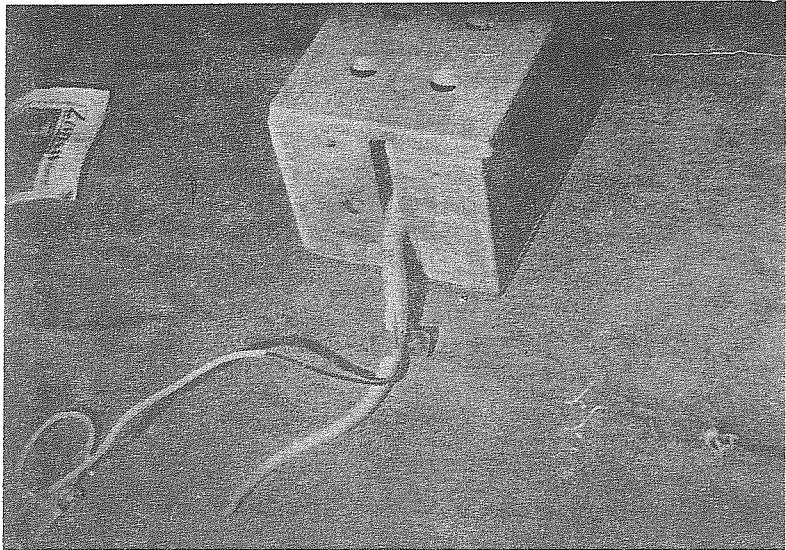
PARENTERAL MEDİKASYON: Hayvan hareket edemeyeceği özel kutuya konur (Resim: 1), tüyler traş edilip uygun antiseptik ajanla saha temizliği yapıldıktan sonra steril ince bir iğneyle vene girilir. Bu amaçla tavşanlarda kulak, fare ve ratlarda ise kuyruk yeni kullanılır (Resim: 2a, b).

Intraperitoneal enjeksiyon ise, hayvan sırtından kavranıp karına ince bir iğneyle girilip periton ucu 3 mm kadar sokulup yapılır (Resim: 4).

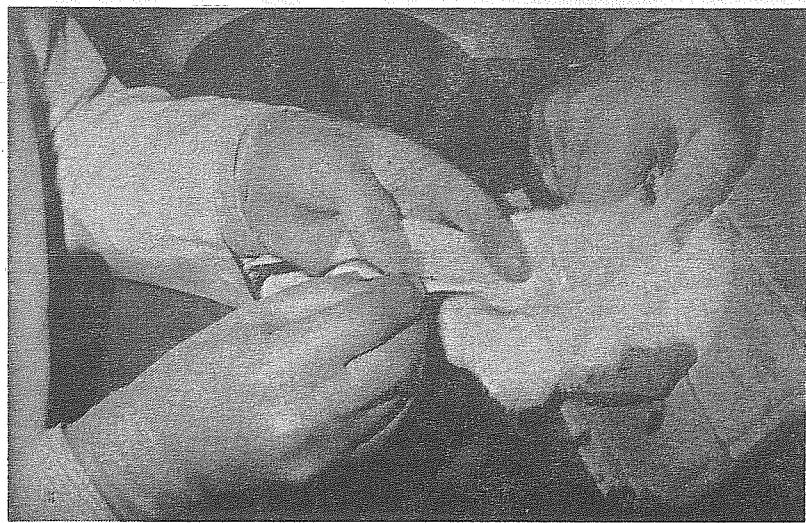
Ratlarda kan alım işlemi: Yardımcı kişi hayvanı bir eliyle boynundan, diğer eliyle kuyruğundan tutarak boyu doğrultusunda gerdirir. Böylece hareketler tamamen tahdit edildikten sonra intrakardiyak olarak giren bir iğne yardımı ile kolaylıkla sağlanabilmektedir (Resim: 5).



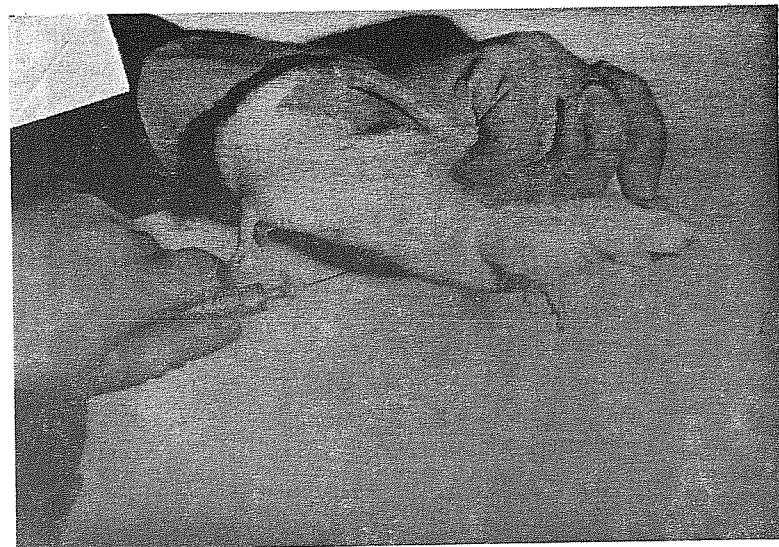
Resim 1. Rat ve tavşanlar için immobilizasyon sağlayıcı özel kutular.



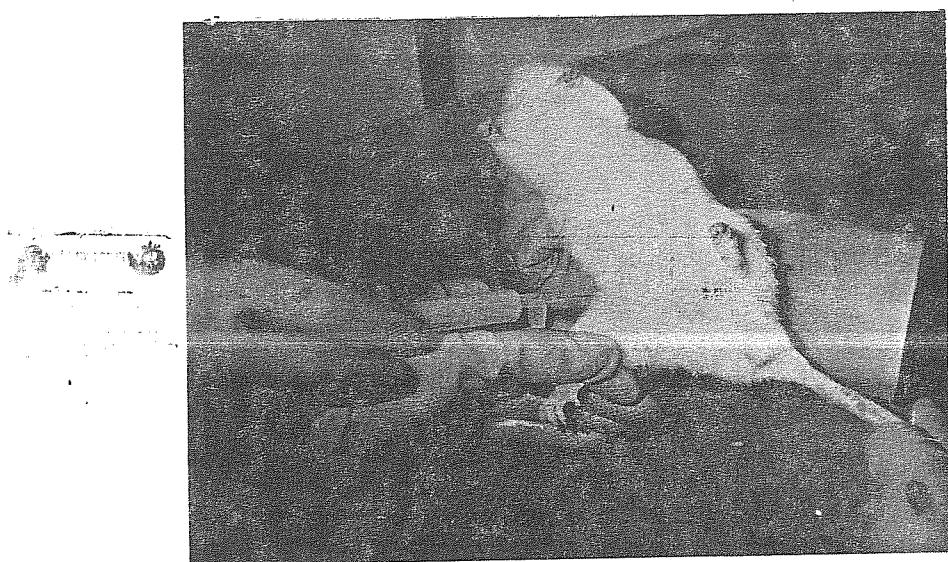
Resim 2a. Rat kuyruk veninin kanülasyonu.



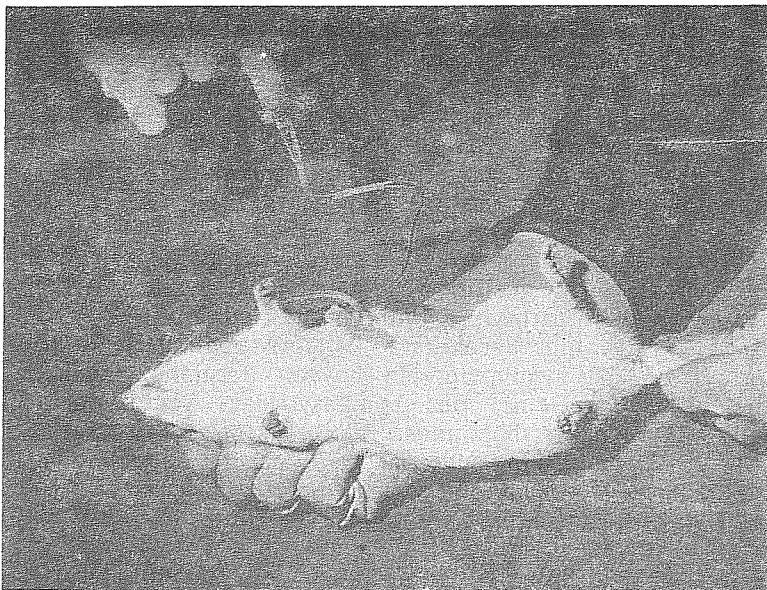
Resim 2b. Tavşanda kulak arkası veninin kanülasyonu.



Resim 3. İntrapерitoneal enjeksiyon tekniği.



Resim 4. İntramusküler enjeksiyon tekniği.



Resim 5. İtrakardiak kan alma tekniği.

ANESTEZİ, ANALJEZİ: Küçük hayvan anestezisi için çeşitli yöntemler uygulanabilir. Yapılacak deney için bu yöntemlerden uygun olan biri seçilir. Örneğin; anestetik ajan olarak karaciğer ameliyatlarında bu organa ve sezeryanda fötüse toksik etkilerinden ötürü barbitüratların kullanılması gereklidir^{4,5}. Diğer taraftan, hayvanlarda postoperatif ağrı ve rahatsızlık konusunda karar verebilmek zorluğunu, postoperatif hayvanın hareket etmesinin arzu edilmesi ve birçok sedatif trankilizan ve analjezik ajanın solunum ve kardiovasküler sisteme olumsuz etkilerinden ötürü bu ilaçların uygulanması zorluk arzettmektedir⁵.

RATLARDA PREMEDİKASYON, ANALJEZİ VE ANESTEZİ AJANLARI UYGULAMA YOLLARI :

1. Parenteral Metotlar :

- a. İntravenöz veya intraperitoneal yol: Bu amaçla α -Chloralose, Chloral Hydrate (Noctec), Chlorobutanol, Paraldehyde (Paral), Tribromoethanol veya Ethyl Carbamate (Urethane).

α -Chloralose hariç, bu ajanlar muhtemelen sodyum pentobarbitalden daha fazla bir ajantaja sahip değildir. Chloral hydrate'nin intraperitoneal injeksiyonu adinamik ileus ve peritonitise neden olur ve ratlarda genel anestezi için bu yolla chloral hydrate'nin yüksek konsantrasyonları yanlış başına uygulanmaz^{7,8}. Ratlar bu komplikasyonun

gelişmesine özellikle duyarlıdır. Urethane'nin barbituratlardan daha az kardiak ve respiratuvar inhibisyon etkisi vardır ve 1000-1250 mg/kg dozu abdominal cerrahi için uygundur. Assiste solunum için trachea kanüle edilmelidir.⁸

b. İntravenöz yol: Hexobarbital sodium pentobarbital sodium (Nembutal), secobarbital sodium (Seconal), sodium thiamylal (Surital sodium) veya sodium thiopental (pentotal).

Kuyruk, safen, rekürrent tarsal ve metatarsal venler pentobarbital ve diğer barbituratların verilmesi için uygundur. İlik suya batırma, xylazine aseton, v.s tatbikiyle ven dilate edilebilir⁸. Özel kutu (Resim 1) ile hayvanın hareketsiz kalması sağlanır. Pentobarbital (30-40 mg/kg) olarak uygulandığında hayvan arzulanan anestezi planına getirilebilir. Yaş, cins, tür, populasyondaki yoğunluk, beslenme ve ortamda amonyak'ın bulunması gibi faktörler anestezi dozunu etkilerler^{6,8,9}. Dişi ratlar pentobarbital erkeklerinden daha yavaş metabolize ederler⁶. Tiambutal (20 mg/kg, i.v) veya thiopental (20 mg/kg, i.v) ratlarda sıkılıkla kullanılan ajanlardır.

c. İntraperitoneal yol: Bu yolla anestezi için hexobarbital sodium, methonexital sodium, pentobarbital sodium, veya secobarbital sodium (seconal), thiotetrabarbital (thionarce).

Pentobarbital, sekobarbital methonexital, hexobarbital ve diğer barbituratlar ratlarda intraperitoneal olarak kolaylıkla verilebilir. Pentobarbital (35-45 mg/kg) intravenöz yol ile verildiğinde 4-5 kat daha yoğun, % 6'luk solusyonundan verilir. Ancak tesbit edilmiş dozlara karşı yanıtlar değişebilir. Pentobarbital injeksiyonunu takiben 5 ile 15 en fazla 30-45 dakika anestezi sağlanır. Başlangıç dozu yetersiz veya hayvan uyanmaya başlamışsa anestezinin devamı için, barbituratın başlangıç dozunun % 20-25 kadar ek miktar verilebilir^{6,8,9}. Thionarce dozu 20-30 mg/kg'dır. Thiopenal 120 mg/kg olarak uygulanır¹⁰.

d. İntraperitoneal veya intramusküler yol: Thiamylal sodium (Surital sodium) veya Thiopental sodium (pentothal sodium).

Ratlarda intraperitoneal yolla thiamylal (20-25 mg/kg) veya thiopental (20-25 mg/kg) ile anestezi sağlanır. Thiopentalin intramusküler yolla dozu 40 mg/kg'dır.

e. Intramusküler veya subkutan yol: Droperidol, fentanyl citrate, meperidine hydrochloride, morphine sulfate veya xylazine hydrochloride.

Droperidol ve fentanyl sitrat (0.01 - 0.05 ml/100 gr) sakinleştirmek, anestezi veya analjezi için uygulanır. Solunumsal durma ve baskılanma artifisyonal solunum uygulanarak veya levallorphan (0.4 ml/100 gr)

ile tedavi edilir. Morfin (5 mg/kg S.C) neperidin (25-50 mg i.m veya S.C) ağrılı uygulamaları takiben kullanılır. Xylazin, acetyl promazine (0.75 mg/kg ve ketamin (22-44 mg/kg ile bir arada kullanılır¹¹.

f. İnmusküler, subkutan veya intraperitoneal yol: Ketamine hydrochloride (ketalar), atropine sulfate.

Ketamin (20-40 mg/kg i.m) ratlarda 20 ile 40 dk için genel anestezi benzeri bir durum oluşturur. Önceden (0.04 mg/kg S.C) atropin verilmesi salivasyonun enaza indirmesi yönünden faydalıdır. Ketaminin (60 mg/kg i.m) pentobarbitalle (21 mg/kg i.v) verilmesi 1 saat süreli anestezi sağlar. Ketamin uzun süreli ağrılı uygulamalar için analjezikler kombine edilebilir. Ratlar atropini hızlı olarak hidrolize eder^{6,8,9}.

2. İnhalasyon metotları:

Anestezi odası, huni, maske veya endotrakeal entübasyon-oksijenli veya oksijensiz karbondioksit, ether, halothane, methoxyflurane.

Karbondioksit yanlış başına veya oksijenle karışmış olarak halotan v.b ile sağlanan anestezi öncesi induksiyon, kardiak ponksiyon, retroorbital kanamanın durdurulması gibi kısa periodlarda oldukça etkilidir. Bu harlaşan anestezikler sklera ve kornea irritasyonuna neden olduğundan gözler oftalmik merhemle korunmalıdır. Metoksifuran ratlarda herhangibir yan etki göstermeksızın uzun süre analjezi ve relaksasyon sağlar. Bu ajanla yüzlerce ratta anestezi sağlanmış, ölüm görülmemiştir⁶.

TAVŞANLARDA PREMEDİKASYON, ANALJEZİ VE ANESTEZİ UYGULAMA YOLLARI VE AJANLAR :

1. Fiziksel metot (Hipnoz): Tavşanlar ön-arka pozisyonda karınlarına ritmik olarak vurularak ve düşük monoton sesle konuşularak hipnoz benzeri uyur pozisyonu sokulabilir^{6,12}. Yüksek ses hayvani bu hipnotik durumdan çıkarır. Klorpromazin (10 mg/kg i.v), meprobamat (100 mg/kg. po) gibi ilaçlar daha uzun ve derin trans oluştururlar, pentobarbital (20 mg/kg iv) ise trans halinin uzamasında etkili olmasına rağmen derinliğine etkili olmamaktadır.

2. Parenteral metotlar:

a. İntravenöz yol: Pentobarbital sodium veya equi-thesin³⁷, thiopental sodium, thiamylal sodium veya methoxyflurane sodium, ethyl urethane, chloralose.

Pentobarbital (20-45 mg/kg), tavşanda anestezi için marginal aural,

sefalik veya femoral ven yoluyla verilir (Resim 2a, b). Pentobarbital takiben cerrahi anestezi süresi kısalıdır, 45 dk'ya kadar uzayabildiği rapor edilmesine rağmen¹², genellikle 20 dk'dan daha az sürede sonlanır. Respiratuvar hızın dikkatli takibi önemlidir. Normal hızı 50-60 solunum/dk olan respirasyon hızı 15 solunum/dk altına indiğinde respiratuvar arrest olabilir.

Pentobarbitalın tekrarlayan dozları tavşanlar için tehlikelidir. Pentobarbitale bağlı mortaliteyi düşürmek için klorpromazin (1-2 mg/kg) ve meperidin (5-10 mg/kg) kullanılabilir, ancak başarısı sınırlıdır^{6,8}. Barbiturat aşırı dozajına bağlı olarak tavşanlarda oluşan respiratuvar arresti geri döndürmek kedi ve köpeklerden çok daha zordur^{6,12}. Yağ dokusunun varlığında anestetik mortalite daha da artabilir⁶.

Tavşnlarda cerrahi olarak anestezi oluşturması gerektiren thiobarbituratların dozu belirgin olarak değişimdir ve pek çok hayvanda genelde thiamylal ve thiopental için % 1'lük solusyonundan, yaklaşık olarak, 15-25 mg/kg dozu kullanılır. Tavşnlarda ortalama doz 30-40 mg/kg veya kedi ve köpek için kullanılan dozun iki katı olarak kullanılması uygundur⁶. Thiamylal anestezi öncesi ya meperidin (25 mg/kg) ve atropin (0.3 mg/kg) ya da morfin (20 mg/kg) ve atropin (0.48 mg/kg) kullanılır. Tavşnların yüksek oranda dolaşında atropinaza sahip olması atropinin etkisini azaltmaktadır^{6,8,9}. Urethane % 20'lük solusyondan 1 gr/kg veya 5 ml/kg olarak enjekte edilir. Anestezi süresini uzatmak gerektiğinde 0.2-0.6 gr/kg dozunda ilave enjeksiyon yapılabilir.

b. İntraperitoneal veya intramusküler yol :Pentobarbital sodium, phenobarbital veya diğer barbituratlar.

Pentobarbitalın peritonun caudal kadranına (30-45 mg/kg) verildiğinde etkili olması için 20 dakika gereklidir. Fakat tavşanda ajanın güvenlik sınırının darlığı ve gerekli dozun değişiklik göstermesi gibi sakınçaları vardır⁶.

c. Intramusküler yol: Acetyl promazine maleat, chlorpromazine hydrochloride, diazepam, paraldehyde, probantine, propiomazine hydrochloride.

Asetilpromazin (1.0-10.0 mg/kg'in probantin (0.6 mg/kg), meperidin (5-10 mg/kg) veya paraldehit (0.3 mg/kg) gibi ilaçlarla veya yalnız başına alınması; pentobarbitalın anestetik dozunu azaltmak, daha güvenli sınırlarda kullanımını sağlamak, entübasyonu kolaylaştırmak ve anestezi süresini azaltmak için kullanılır⁶.

e. Intramusküler yol: Droperidol ve fentanyl (Innovar-Vet), veya meperidine.

Fentanyl tavşanlarda uygun bir analjezikir, ancak droperidol ve fluanisone ile kombine edildiğinde preanestetik olarak daha da etkili dir. Meperidinin intramusküler dozu 5 mg/kg'dır.

f. Intramusküler veya intravenöz yol: Ketamine hydrochloride yanız veya Acetyl promazine Maleat, choloral hydrate, diazepam, xylazine hydrochloride.

Ketamin 10-60 mg/kg dozda respirasyonu stimule ettiği gözlenmiştir. Ketamine tavşanlarda kan basıncını artırmaktadır, fakat bu konvulsiyonları önlemek amacıyla verilen asetilpromazin (0.8-1.0 mg/kg, i.m) veya diazepam ile nötralize edilir¹¹. Xylazine tek başına verildiğinde yeterli bir immobilizasyon sağlamamaktadır^{6,11}.

3. İnhalasyon Metodu: Anestezi odası, huni, maske veya endotrakeal yol: Ether, halothane veya methoxyfluaran, nitrous oxide.

Eter, atropin enjeksiyonu ve göz pomadının kullanılmasını takiben maske ile verildiği zaman kısa süreli anestezi için tatminkardır. Eter tavşanın ayaklarını çekme gücünü kaybetmeden önce korneal refleksinin kaybına neden olmaktadır⁶.

4. Rektal Anestezi Metodu : Avertin

Avertin % 3'lük solusyonlarından 0.3 ml/kg olarak uygulanır¹³. Oldukça uzun ve rahat bir anestezi sağlar.

KAYNAKLAR

1. Short DJ, and Woodnott DP. Humane killing. In **ATA Mannel of Laboratory Animal Practice and Techniques**" (W Thomas, ed) Springfield, Illinois, 1963, pp 231-243.
2. Valerio DA, Bulloek BC, Hall AS, Keeling ME, Manning PJ and Nolan MA. Nonhuman Primates, In **Standarts and Guidelines for the Breeding, Care, and Management of Laboratory Animals**. 2nd ed. Natl Acad Sci, Washington DC, 1973, pp 1-6.
3. Wetsbroth SH, Flatt RE, and Kraus AL, eds. **The Biology at the Laboratory Rabbit**. Academic Press, New York, 1974, pp 1-496.
4. Lopukhin Yu Med. **Anaesthesia in Experimental Animals in Experimental Surgery**. Mir Publishers, Moscow 1976, pp 24-38.
5. Clifford DH and Soma LR: **Anesthesiology**. In **Feline Medicine and Surgery**. A text and Reference Work (EJ Catcott, ed) Am Vet Publ Inc, Santa Barbara, California, 1964, pp 392-460.

6. Clifford DH. Preanaesthesia, Anesthesia, Analgesia and Euthanasia. In **Laboratory Animal Medicine**, Fox JG, Cohen BJ, Loew FM (eds) Orlando, Academic Press, 1984 pp 527-562.
7. Fleischman RW, McCracken D, and Forbes W. Adynamic Ileus in the Rat Induced by Chloral Hydrate. **Lab Anim Sci** 1977, 27: pp 238-243.
8. Frost WW. Analgesics, Hypnotics, Sedatives and Anesthetics Used in **Laboratory Animals**. Am Coll Lab Anim Med. Washington State University, Pullman, 1977, pp 1-16.
9. Hughes HC. **Anesthesia of Laboratory Animals**. Lab Anim. 1981, 10: pp 40-56.
10. Akio W, Mihranian M, Guilmette JE, Ho Y, and Connoly JE. Functional Evaluation of Normothermic Intermittent Coronary Perfusion. Experimental Study. **J Thorac Cardiovasc Surg** 1978, 75: pp 414-418.
11. Green CJ, Knight J, Precious S, and Simpkin S. Ketamine Alone and Combined with Diazepam or Xylazine in Laboratory Animals: A 10 Year Experience, **Lab Anim** 1981, 15: pp 163-170.
12. Miller EV, Ben M, and Cases JS. Comparative Anesthesia in Laboratory Animals, **Fed Proc Fed Am Soc Exp Biol** 1969, 28: pp 1369-1586.
13. Aslanbey D. ed **Hayvanat Bahçesi Hayvanları**, Laboratuvar Hayvanları ve Diğer Hayvanlarda Genel Anestezi. In **Veteriner Operasyon Bilgisi**. Ank Univ Basimevi, Ankara, 1981, pp 119-132.