

骨髓移植

微生物副教授

王正怡

前言

致死劑量之放射性照射能導致人或實驗動物死亡，但人們對此現象束手無策。1950年 Jacobsen¹ 發現如以鉛版將脾臟部位掩蓋，則小白鼠不至因放射性照射而死亡，1951年 Lorenz² 更發現將正常小白鼠之骨髓，以靜脈注射至曾接受放射性照射之小白鼠體內，小白鼠也可免一死。此後經多數學者進一步的研究^{3,4}始得知此係由於注射入體內之骨髓細胞，“定居”於接受者骨髓內並代行其功能之故。至此乃發現骨髓移植在臨床之應用潛力。其後 Thomas, Mathé⁵ 等，以骨髓移植來治療因意外事件而遭受放射性照射之受害者，骨髓移植始受人們的重視，俟後由於發現骨髓移植不易獲得成功，醫學界對之漸失去興趣。近年來由於對組織符合抗原（histocompatibility antigen）的了解，由於免疫學的進步，許多測定



組織符合抗原的方法應運而生，再加上免疫抑制劑 (immunosuppressive agents) 的進展，再度燃起人們對骨髓移植的興趣。

組織符合抗原

(*Histocompatibility antigen*)

在討論有關骨髓移植之問題前，吾人須先了解人類組織符合抗原。骨髓移植與其他器官移植一樣，其成功與否之關鍵在於捐贈者 (donor) 與接受者 (recipient) 間之組織符合抗原是否符合 (compatible) 或相配 (match)。如不相配則激發接受者對移植至體內之器官產生免疫反應 (immune response)，引起排斥作用 (rejection)，進而導致該器官之死亡。

人類組織符合抗原依其抗原性及其誘發免疫反應之能力，可分為主要組織符合抗原 (major histocompatibility antigen) 及次要組織符合抗原 (minor histocompatibility antigen)，主要組織符合抗原為引起排斥現象之主要原因。每種動物均各自有其主要組織符合抗原，如小白鼠的為 H-2；狗的為 DLA；人的為 HLA (human leukocyte antigens)，其命名由國際組織符合抗原討論會 (International Workshop of Histocompatibility Antigen) 議定，並經 WHO 同意。由於近年來對其不斷的研究，HLA 的數

目有與日俱增之勢，1968 年有 6 個；1970 年增為 20 個；1972 年增至 31 個，至 1975 年增加到 51 個。

在染色體上有四個部位 (locus) 之基因可控制 HLA 之產生 (圖一)，依據 1975 年國際組織符合抗原討論會的決議，此 4 個部位分別稱為 HLA-A、HLA-B、HLA-C、HLA-D，每一部位均有多個對偶基因 (allele)，其控制下產生的 HLA 分別為 HLA-A 20 個、HLA-B 20 個、HLA-C 5 個、HLA-D 6 個，共計 51 個抗原 (見表 1)，由此可見，HLA 基因之可能組合數目非常龐大。此 4 個部位 (locus) 在染色體上的位置是相連的 (linked)，在細胞分裂時分離 (segregation) 之機遇率很小，故位于同一條染色體上之 4 個基因 (HLA-A, B, C 及 D 各一)，經常同時存在於親代或子代體內，此稱為 “haplotype”。HLA 的遺傳法則仍遵守孟德爾遺傳定律，如父母各具二個不同之 haplotype，依孟德爾遺傳定律，可產生四種具不同 haplotype 之子代，其中二個 haplotype 均相同者的機遇率為 1 : 4 (見圖 2)，由此可見從手足中找尋具相同 HLA 之捐贈者較容易。

有關 HLA 之物化性質，至今僅知一二，依據多數學者研究的結果，一般均認為此類抗原為一球形糖蛋白 (globular glycoprotein)，分子量約為 45,000 ~ 250,000，約佔細胞膜基質 (membrane matrix) 的 1%。經蛋白分解酶處理後 HLA 分子被分為二部份，一為分子量較大之部份 (M.W. 33,000)，具有 HLA

之特異性 (specificity)；另一為分子量較小之部份 (M.W. 11,000)，不具 HLA 特異性，所有 HLA 之此部份均相同，其氨基酸排列順序與 β_2 -microglobulin 相同。HLA 一般均分佈于有核細胞 (nucleated cell) 之膜狀組織 (membranous structure) 內，如白血球上即具有之，此一現象有利於組織符合抗原之測定。

前已述及骨髓或其他器官移植，其成功與否之關鍵在於，捐贈者與接受者間之組織符合抗原是否相配。由於 HLA 很複雜，至今尚沒有完善的方法。目前常用的方法有二：

(一) 淋巴球細胞毒性試驗法

(*Lymphocytotoxicity test*)

可測定 HLA-A、HLA-B 及 HLA-C 系列之抗原。

此法係將欲測定之淋巴球分別與具不同特異性之抗血清混合，並加入補體 (complement)，于 37°C 保溫，如淋巴球表面具有該特異性之 HLA 時，則可與抗體結合，發生免疫反應 (immune reaction) 進而活化補體，而導使細胞死亡。細胞是否因免疫反應而遭受破壞，可用錐藍排斥試驗 (trypan blue exclusion test) 判定之。至於所用之抗血清或定型血清 (typing serum) 係來自曾受多次接受輸血的病人，或經產婦。

(二) 淋巴細胞混合培養法 (mixed lymphocyte culture)

可測定 HLA-D 系列之抗原。

此法係將來自兩個不同個體之淋巴細胞，混合後同時培養于一試管中。由于此不同來源之淋巴細胞各具有不同之 HLA，各自均可刺激促進另一來源淋巴細胞之分裂，進而發生芽母細胞轉化現象 (blast transformation)，細胞分裂之快、慢可經由細胞對 ^{3}H -thymidine 之攝取量而測定之。以上所述為雙向淋巴細胞混合培養法，故不合實際須求。從其試驗結果無法判定細胞分裂加速的現象由何方產生，因而也無法判定捐贈者之 HLA 是否與接受者的相配，故一般均用單向 MLC (one way mixed lymphocyte culture)，即將來自捐贈者之淋巴細胞先用 mitomycin C 處理，以抑制其細胞分裂，然後再與來自接受者之淋巴球混合，共同培養在含有 ^{3}H -thymidine 之培養基中，如細胞之分裂加速，則表示捐贈者之 HLA-D 與接受者的不符合。此法比前法複雜，可複製性 (reproducibility) 差，且費時 (需 6~7 天)。目前已將此法予以改良，改良後的 MLC 稱為二次 MLC (secondary MLC)。

骨髓移植的臨床應用

(Clinical application of bone marrow transplantation)

在討論骨髓移植之臨床應用前，

吾人應先了解骨髓與造血、淋巴系統間之相互關係。骨髓內有 P 細胞 (pleuroptential stem cell)，此細胞可分為 H 細胞 (hematopoietic stem cell) 及 L 細胞 (lymphoid

stem cell)。這些芽母細胞在某種微細環境 (microenvironment) 影響下，進一步的可分化為其他的細胞。H 細胞在骨髓內分化為顆粒細胞 (granulocyte)、巨核細胞 (megakaryocyte) 及紅血球 (erythrocyte)，L 細胞則分化為淋巴細胞。一部份 L 細胞受 bursa of Fabricius 或相當於 bursa 之器官的影響，而分化為 B 淋巴細胞 (B lymphocyte or B cell)，另一部分 L 細胞轉移至胸腺 (thymus)，在其影響下分化為 T 淋巴細胞，此二種淋巴細胞在體內之功用，分佈情形等均不相同。B 淋巴細胞受抗原刺激可產生抗體，但有時需 T 淋巴細胞的協助，始能產生抗體，此須視抗原之性質而定；T 淋巴細胞受抗原刺激後，能放出淋巴激素 (lymphokine)，而產生細胞性免疫 (cellular immunity)。B 淋巴細胞主分佈於末梢免疫系統 (peripheral immune system) 之胸腺獨立區 (thymus independent area)，如淋巴結之發生中心 (germinal center)，脾臟之濾泡 (follicle)。T 淋巴細胞主分佈於末梢免疫系統之胸腺依賴區 (thymus dependent area)，如淋巴結之皮質旁區 (paracortical area) 及血液中，血液中淋巴細胞四分之三為 T 細胞。

由此可見，骨髓移植可用來治療，因 H 細胞缺乏或缺陷而導致的疾病，如再生不能性貧血 (aplastic anemia)、免疫缺陷症 (immuno-

logic deficiencies)，及某些惡性腫瘤，其用途遠較其他器官移植為廣，而骨髓細胞來源較易，且無外科手術上的困難。但骨髓移植過程複雜，易發生植體抗宿主反應 (graft versus host reaction) (以下簡稱 G V H 反應)，後者為骨髓移植最大的障礙。有關 G V H 反應將另行討論於後。茲將骨髓移植臨床之應用介紹如下⁷⁻¹²：

免疫缺陷症^{9, 10} (immunologic deficiency)

前曾述及 L 細胞在體內某種微細環境影響下，可進一步化為 B 及 T 淋巴細胞，如 L 細胞缺乏，有缺陷或體內缺乏 L 細胞分化所需之環境 (microenvironment)，則免疫功能無法成熟，而造成免疫缺陷症。如此症係由於 L 紡本身缺如或有缺陷所造成，當可藉骨髓移植來治療此症。事實上，此類疾病目前除骨髓移植外，尚無其他有效治療方法。SCID (severe combined immunologic deficiency)，此種疾病有兩型，一為隱性性連遺傳 (X-linked recessive)，稱為 X-linked lymphocytopenic agammaglobulinemia；另一為隱性體染色體遺傳 (autosomal recessive) 稱 Swiss type agammaglobulinemia，可能係由於缺乏 L 細胞所致。在所有免疫缺乏中，此種最為嚴重，罹患此病者

，細胞性及體液性免疫均缺乏，易感染細菌、黴菌及病毒所引起之疾病，此病患者於出生後一年內，常罹患腸道方面的疾病，因而導致發育不良，持續性鵝口瘡（thrush）、慢性中耳炎，易感染肺炎及敗血症（sepsis），患者多於一歲內即夭折。此病本易由X光照片上之有無胸腺，及初生嬰兒血液中免疫球蛋白含量之測定而診斷之。但由於初生嬰兒5~6個月大時體內尚存有來自母親的抗體，使此病早期的診斷較為困難。但目前可從周邊血液中淋巴細胞之數目對PHA（phytohemagglutinin）之反應，來測定細胞性免疫能力；至於體液免疫能力，則可經由血液中免疫蛋白含量及接種疫苗後抗體之反應情形來測定。此種疾病目前唯一有效的治療方法為移植HLA相同的骨髓細胞。此外尚有兩種不知原因的免疫缺乏症，如移植骨髓，有時也有治療的效果。此二種疾病為Wiskott-Aldrich症候群及粘膜皮膚念珠菌症（mucocutaneous candidiasis）：Wiskott-Aldrich症候群為一性連遺傳疾病，此病患者出生時即有血小板缺乏現象（thrombocytopenia），但隨着年齡增加而漸趨輕微。出生六個月後，由於來自母體的抗體已日漸少，對細菌性感染之感受性日漸增加，約一歲時則罹患濕疹（eczema），患者細胞性及體液性免疫能力均有缺陷。粘膜皮膚念珠菌症（mucocutaneous candidiasis），可能為一隱性體染色體遺傳之疾病，患者可能於1歲或10歲以後，於粘膜，皮膚處遭受慢性念珠菌感染，也可能同時有內分泌系統的不正常。此患者之細胞性免疫能力有缺陷。部分此類患者，接受骨髓移植後，免疫能力可恢復一部份。¹¹

再生不能性貧血

(aplastic anemia)

受到放射性照射或使用某些藥物可引起再生不能性貧血，事實上約50%的病例，其原因未知，可能係H細胞有缺陷，或體液內缺少H細胞分化所需之微細環境。雖然目前可以用輸血、雄性素類固醇（androgenic steroids）來治療此病，並有廣效抗生素可治療細菌在此類病患者所引起之傳染病，此病之死亡率仍高達80~90%，且多數患者於發病三個月內即死亡。目前治療此病的唯一有效方法，為骨髓移植，如患者有同卵雙胞胎，則可接受同質異體（syngeneic marrow graft）骨髓移植，否則只能接受HLA相同的同族異體骨髓移植（allogenic marrow graft）。

白血症（leukemia）

致死劑量之放射線全身照射，有顯著的抗白血病作用。雖可治療白血病，但由於破壞骨髓而使病人致死。如白血病患者於接受放射性治療後，再接受骨髓移植，則可獲得較佳治療效果。在此種情形下進行骨髓移植，有三種功用：(1)可免除因放射治療而導致死亡，(2)可給予特異性免疫療法（specific immunotherapy），如骨髓移植後再給予經照射過之白血

病細胞則效果可增加¹⁴；(3)如骨髓移植後能產生較微或能控制的GVH反應，也能產生一些治療效果。同質異體骨髓移植，雖不會發生GVH反應，但輸入之骨髓細胞，易轉變為白血病細胞。同族異體骨髓移植則易發生GVH反應，但輸入之骨髓細胞，不易轉變為白血病細胞。

骨髓移植做為器官移植的前奏

(Marrow transplantation as a prelude to organ grafting)

此可能為骨髓移植將來在臨床方面另一用途。Santos, Mathé¹⁵等發現，先將來自某一個體之骨髓細胞移植入另一個體，一旦骨髓細胞被接受後，再將來自該同一個體之器官移植入體內時，也同樣會被接受，而不遭到排斥。

骨髓移植

(Bone marrow transplantation)

以下將介紹有關骨髓移植的一些實際問題，如捐贈者的來源、移植技術及移植前後病人之護理等。

捐贈者的來源

一般骨髓細胞的來源有三：(1)自體骨髓移植 (autologous marrow graft)：治療白血病人可用此種來源之骨髓細胞，即病人在接受放射性或藥物治療前，將其骨髓抽出，保存在 -180°C ，待經過治療後再輸入。(2)同質異體骨髓移植 (syngeneic marrow graft)：如白血病或再生不能性貧血患者，很幸運地有一位正常的同卵雙生手足，則其為骨髓捐贈者之最佳人選。同質異體骨髓移植，既不會遭受排斥作用，也不會發生GVH反應，此種骨髓移植最大的缺點是輸入之細胞易轉變為白血病細胞。(3)同族異體骨髓移植 (allogeneic marrow graft)：骨髓細胞係來自另一個體，由於捐贈者與接受者間之基因不同，其HLA不同，故必須利用淋巴細胞毒性試驗法或單向淋巴細胞培養法測定HLA是否相符合。前曾述及，欲從無血緣者中找尋HLA符合的捐贈者，頗不容易，故一般儘可能由手足中找尋骨髓細胞捐贈者。

接受移植者移植前之處理

移植前給予病人之處理，視病人之病因及骨髓之來源而定。除SCID之患者及接受同質異體移植者外，一般接受骨髓移植者，均須于移植前給予免疫抑制劑 (immunosuppressive agent)，預防排斥作用發生，

但白血病患者於接受骨髓移植前，尚須給予藥物或放射性照射將白血病細胞破壞。至於為抑制免疫反應所施予之“藥物攝生法 (drug regimen)”，不同之研究群略有不同，但一般係採用全身性放射照射，或藥物如cyclophosphamide。

骨髓移植的技術

骨髓移植的技術並不困難，捐贈者經麻醉後，由其腸骨崎 (iliac crest) 抽吸骨髓，抽出之骨髓隨即置入盛有肝素 (heparin) 及組織培養基之容器內，最後將收集之骨髓 (普通約為400至800毫升) 分別先後通過孔徑為0.3及0.2 mm由不銹鋼製作成之篩子，以便將細胞塊除去，並獲得均勻之單個細胞懸浮液 (single cell suspension)。由動物實驗結果得知，骨髓細胞可經由數種不同途徑輸入體內 (包括靜脈、腹腔、動脈內 (intra-arterial)、骨髓腔內 (intramedullary))。靜脈注射似乎較理想，目前多採用此途徑。至於所需輸入之骨髓細胞數目，至今尚無定論，有待探討，不過目前採用的細胞數約為 $10^8 \sim 10^9 / \text{kg of body weight}$ 。

扶特性照顧

接受骨髓移植之患者，可能因事先須給予放射性照射或藥物而導至骨髓遭受損害，或因病而骨髓沒有功用，及骨髓移植後，不能隨即發揮功能，故病人有段時期生活於無骨髓狀況下，對傳染病幾無抵抗力，故骨髓移植前後須給予病人扶特性照顧。欲使骨髓移植獲得成功，此時期之扶特性護理不容忽視。此時期之護理工作異常繁雜，其目的在於減少感染機會，加強抵抗力及避免或減輕排斥作用及GVH反應。一般傳染性疾病之來源有二：一為外因性 (exogenous)；另一為內因性 (endogenous) 感染，故移植前須給予抗生素，將腸道內之細菌殺死，同時消毒皮膚，所有食物，用具均經滅菌處理，患者最好住於無菌室或成層氣流室 (laminar air flow unit)，如此則患者生活於一幾乎無菌的狀態下。動物試驗顯示，gonotobiotic 小白鼠發生之GVH反應，比一般小白鼠輕微。因此種護理繁雜，耗費甚鉅，且病人不適，其實用價值尚待評估。為了加強患者之抵抗力，一般於移植後，當輸入之骨髓細胞尚未發揮功能前須輸入血液或其中成份細胞，使血小板數目在 $20,000 / \text{mm}^3$ 以上。但輸入之血液或其製品 (blood product)，均須經1500R的放射性照射 (來自鈷六十)，抑制類淋巴細胞分裂，以預防GVH反應的發生。如有嚴重感染時可考慮輸入顆粒細胞。此外為避免、預防GVH發生，尚須給予免疫抑制劑。

接長現象的評定

(Assessment of engraftment)

骨髓移植後，如未遭受排斥作用，則骨髓細胞可“定居”於它的新宿主體內，產生“接長現象”或“怪體現象”。(註1)。“接長現象”可依據骨髓移植登記顧問委員會(Advisory Committee of the Bone Marrow Transplant Registry)訂定之標準評定之(見表二)。骨髓細胞于“接長”後，使宿主免疫機能恢復所須之時間及恢復的程度，視捐贈者與接受者間之關係、所移植骨髓細胞之量等因素而定。一般來說，就前述觀點而言，同質異體骨髓移植的效果比同族異體移植為佳。Thomas等¹⁷報告謂同質異體骨髓移植後1～3個月內，淋巴細胞數目可增至 $1,000/cm^3$ 以上，且在試管中對PHA及同族異體之淋巴細胞均有反應，以白色念珠菌(*Candida albicans*)，腮腺炎病毒(mumps virus)之抗原或SK-SD做皮膚試驗時，呈陽性反應。一般而言，同質異體骨髓細胞一旦“長期定居”於宿主體內後，體內之免疫機能，當可獲得顯著改善。至於同族異體骨髓移植，則效果較差。Thomas等^{16,17,18}報告謂同族異體骨髓移植後一年內，接受骨髓移植患者免疫機能仍未能恢復。此種現象可能由於(1)患者體內缺乏骨髓內根細胞(stem cell)分化所須之微細環境，(2)由於移植前、後為避免、預防排斥作用及GVHD而給予之免疫抑制治療(immonsuppressive therapy)，(3)由GVH反應所導致。目前對第3種說法頗為重視，Haltermann等¹⁹發現骨髓移植後，免疫機能是否能恢復的程度，與GVHD之嚴重程度有關，如GVHD較嚴重，則免疫能力較難恢復。目前一般認為再輸入捐贈者之類淋巴細胞，注入轉移因子(transfer factor)、非特異性之

免疫刺激(nonspecific stimulation of immunity)或可避免，消除此種現象。

植體抗宿主反應

(graft-versus-host reaction)

簡稱GVH反應，當移植器官或組織內含有免疫勝任細胞(immuno-competent cell)，且宿主身體之免疫系統之功能未成熟或被抑制時，則移植入體內之器官對宿主產生免疫反應而引起疾病—GVH疾病(以下簡稱為GVHD)。約70%同族異體骨髓移植成功患者會遭此反應。此反應作用之主要目標(target)為皮膚、腸道、肝臟及類淋巴組織。其臨床症狀有皮膚疹(此症狀最早出現)、腹瀉，至於肝臟方面的症狀為膽紅素(bilirubin)增加，鹼性磷酸酶(alkaline phosphatase)增加。Thomas¹⁶等依GVH反應對目標器官作用情形，將GVHD分為四個時期，四個等級(表三、四)。此種反應為骨髓移植目前最大的障礙。現有為數不少的學者從事有關GVH反應的研究，研討其發生的轉機，及其預防治療等¹⁷⁻²⁵。引起GVHD的原因至今不知，由於HLA相同的同族異體移植也會發生GVHD，故一般認為與HLA以外的同族異體抗原(alloantigen)有關。目前許多從事骨髓移植研究之學者，嘗試以各種方法來預防及治療GVHD，包括使用放射性照射或藥物(主有cyclophosphamide及methotrexate)等免疫抑制劑。將欲輸入之骨髓中所含之免疫勝任細胞除去，以VCN(Vibrio comma neuraminidase)處理捐贈者之骨髓細胞，但結果均不太令人滿意。近年來Storb等發現抗胸腺細胞球蛋白(

骨髓移植的併發症

接受骨髓移植之患者，常發生多種併發症，包括排斥作用、GVH疾病、傳染病，及輸入骨髓細胞轉變為癌細胞等。茲分別介紹如下。

骨髓移植的排斥作用

由於近年來對HLA的了解，及測定方法的改進，因HLA不符合而導致的排斥當可避免或減少。但由於患者骨髓移植前常接受家人之血液或其成份細胞，因而使之產生致敏現象(sensitization)。家人中作為捐贈者之人選，不可將血液輸給欲接受移植之患者，以免使其被致敏而導致排斥作用(marrow graft rejection)，Thomas等發現如以procarbazine，ALG或放射性照射等，則可避免因事先輸血而導致之致敏作用。

antithymocyte globulin 簡稱 A T G) 治療 G V H D 之效果，尚令人滿意。一般而言，欲有效地控制 G V H D ，必須在症狀未出現前即給予免疫抑制劑，即骨髓移植後須立即給予免疫抑制劑。現多採用 cyclophosphamide 及 methotrexate。雖然如此，仍有 10 ~ 20 % 接受 H L A 相同之同族異體骨髓移植的患者發生 G V H D 。骨髓移植臨床應用的推展，仰賴於此問題的解決與否。

感染

接受骨髓移植之病患，因病因或移植前、後接受免疫抑制劑之故，白血球及顆粒細胞減少，極易遭受微生物感染。骨髓移植後 2 ~ 3 星期內，最易遭受傳染病。骨髓移植後早期常見的主要為細菌性感染，多由毒力較低之革蘭氏陰性細胞引起、感染後常造成菌血症 (bacteremia) 。近年來許多效果良好的抗生素問世，以及可以輸入顆粒細胞，使此類感染造成之死亡率，大幅度的下降。微菌中以白色念珠菌引起之粘膜感染最常見。至於病毒方面的感染，早期常見有如單純疱疹病毒 (herpes simplex virus) 感染，主感染口及唇部，稍後則可見由帶狀疱疹病毒 (herpes zoster virus) 引起之皮膚感染。骨髓移植後 3 個月，病毒感染之發生日漸增加，主為細胞巨大病毒 (cytomegalovirus) 引起之間質性肺炎 (interstitial pneumonia) 及全身感性染，Ara-A Ara-C (註 2) 對此種感染並無治療效果。

當今研究動向

捐贈者之細胞轉變為癌細胞

容忍的本質

(Nature of tolerance)

以移植骨髓細胞治療白血病病患時，有時已“定居”于接受骨髓移植者體內之細胞會轉變 (transformation) 為白血球細胞。同質異體骨髓移植 (syngeneic marrow transplant) 比同族異體骨髓移植更易發生此現象。何種因素促成此種現象至今未知，有關解釋此現象的假說，目前有數種：(1)此種假說認為白血病係體內調節系統失調，故引發白血球細胞過度增繁所致，如此則任何來源的骨髓細胞，在此種病患之體內均可轉為白血病細胞；(2)此種假說謂，由於使用免疫抑制劑，免疫系統的功能被抑制，其監督機轉 (surveillance mechanism) (註 3) 不能發揮其功用，如此，則自然發生的癌細胞就可在體內滋長，蔓延；(3) G V H 反應本身具致白血病性 (leukemogenic)²⁷，至少對小白鼠而言，是如此；(4)此種假說係依據前項假說演變而來，認為小白鼠發生之 G V H 反應係能將內因性之老鼠之 C 型白血病病毒 (endogenous C-type murine leukemic virus)²⁸ 被活化，因而引發細胞轉變為癌細胞。存於其他動物體內之致癌性病毒或化學物質，也可因 G V H 反應，或放射性照射而被活化，以上所述僅是引起細胞轉變的部份可能原因。總之關於這方面的許多問題，例如細胞轉變的頻率等，尚待研討。

移植至體內之骨髓細胞，經一段時期後即“定居”于體內，“定居”的早期，存于捐贈者之骨髓細胞內之免疫勝任細胞，對宿主產生免疫反應而引發 G V H D 。一旦骨髓細胞長期安定地“定居”體內後，則不產生任何有害於宿主的反應，即移植之骨髓細胞對宿主產生“容忍現象” (tolerance)。此一現象之機轉 (mechanism) 雖可能有多種，但至今尚未明瞭。欲說明此現象之可能機轉前，吾人先了解細胞群學說 (clonal theory)，此學說謂體內有許多細胞群，受到某一類抗原之刺激後某一細胞群，即可對之產生免疫反應，某一細胞群，即可對之產生免疫反應，某一細胞群如被去活化 (inactivated) 或遭受破壞，則對該類抗原之刺激就不發生反應。關於“容忍現象”的機轉，目前有三種說法：(1)移植之骨髓細胞中可對同族異體抗原 (allo-antigen) 產生反應之細胞群被去活化；(2)或遭受破壞；(3)由於免疫加強作用 (immunologic enhancement)²⁹ (註 4)。由於血清中存有一阻滯因子 (serum blocking factor) 能阻止 T 淋巴細胞對其目標器官的攻擊作用，因而 G V H 反應不產生。這些學說的正確性，尚待證實。探討“容忍現象” (tolerance) 的原因，為目前骨髓移植方面刻不容緩的問題，亦為解決 G V H D 的根本之道。

[註]

移植來自無血緣關係
捐贈者之骨髓

目前在接受骨髓移植之病患中，約不到一半的患者，可從手足中挑選一 H L A 相同之捐贈者，大部份患者均係接受來自無血緣關係捐贈者之骨髓，在此種情況下，欲依前述組織符合抗原測定法得到之結果選擇一 H L A 符合捐贈者頗為困難。如何由無血緣關係之捐贈者中，選擇一 H L A 符合的骨髓，為一尚待解決之問題。

Albert 等嘗試以組織定型的測定 (tissue typing) 再配合電腦作業，來選擇 H L A 相配的捐贈者。

結語

骨髓移植在臨床方面，極具應用潛力，可用來治療因骨髓內根細胞 (stem cell) 衰竭、缺乏而導致之疾病，及對化學治療或放射治療性之癌症。骨髓移植雖未遭遇外科手術方面的困難，但整個過程異常繁雜，須仰賴集體工作 (teamwork) 始可獲致成功。患病于接受移植前、後須給予免疫抑制劑及特殊護理。骨髓移植目前最大的困難是，G V H D 的預防及治療，以及如何使患者接受骨髓移植後能恢復免疫功能。此問題如獲得解決，骨髓移植將邁向一個新的紀元，其臨床應用也將大放光芒。

註 1

“chimera”一字原係指神話中之獅頭蛇身怪物，以後此字延伸，指具有兩種不同個體特徵，或細胞之生物體。此係指接受同族異體骨髓移植，且骨髓細胞已“定居”于體內之個體。

註 2

Ara-C 即 arabinosyl cytosine，Ara-A 即 arabinosyl adenine，此二種化學藥物可抑制單純疱疹病毒 (herpes simplex virus) 之複製，1977 年有關報告指出，可治療由單純疱疹病毒引起之腦炎。如早期治療可使死亡率由 70 % 降至 28 %，且治癒後，多半無後遺症。巨大細胞病毒 (cytomegalovirus) 與單純疱疹屬同一科但對此藥却無感受性。

註 3

此學說謂體內細胞每天不斷地分裂，在分裂過程中會產生突異細胞，即腫瘤細胞，腫瘤細胞與正常細胞不同，為一“異種細胞”，免疫系統在體內可擔任此種“巡邏工作”，一旦發現腫瘤細胞出現，即將之破壞，由此可知，免疫系統之功能一旦受到抑制，則易發生腫瘤。

註 4

此種現象最早發現於實驗動物，如先將已殺死之腫瘤細胞注射至動物體內，使其對腫瘤細胞產生抗體，或先注射抗腫瘤血清，然後再將腫瘤移植至該動物，則腫瘤細胞則可在動物體內生長，而不被排斥（在正常情況下，應產生排斥作用），顯而易見，此種增加或促進腫瘤細胞生長的現象

，係由免疫學的原因造成，故稱為 immunologic enhancement 依據近年來許多學者研究的結果，認為此種現象係由於一種存在血清中的因子所引起，此因子稱血清阻滯因子 (serum blocking factor)，可阻止 T 淋巴細胞對腫瘤細胞之攻擊作用，此因子可能是對腫瘤產生的抗體、腫瘤抗原、或抗體與腫瘤抗原在抗原過剩時形成之複合物。此種現象可能也發生在罹患癌症之患者體內。

表一 已知HLA之特異性的表列說明
Listing of Recognized HLA Specificities

<u>HLA-A</u>		<u>HLA-B</u>		<u>HLA-C</u>		<u>HLA-D</u>	
NEW	PREVIOUS	NEW	PREVIOUS	NEW	PREVIOUS	NEW	PREVIOUS
HLA-A1	(HL-A1)*	HLA-B5	(HL-A5)	HLA-Cw1+	(T1-AJ)	HLA-Dw1	(ID 101)
HLA-A2	(HL-A2)	HLA-B7	(HL-A7)	HLA-Cw2	(T2-532)	HLA-Dw2	(ID 102)
HLA-A3	(HL-A3)	HLA-B8	(HL-A8)	HLA-Cw3	(T3-UPS)	HLA-Dw3	(ID 103)
HLA-A9	(HL-A9)	HLA-B12	(HL-A12)	HLA-Cw4	(T4-315)	HLA-Dw4	(ID 104)
HLA-A10	(HL-A10)	HLA-B13	(HL-A13)	HLA-Cw5	(T5)	HLA-Dw5	(ID 105)
HLA-A11	(HL-A11)	HLA-B14	(W14)			HLA-Dw6	(ID 106)
HLA-A28	(W28)	HLA-B18	(W18)				
HLA-A29	(W29)	HLA-B27	(W27)				
HLA-Aw19	(Li)	HLA-Bw15	(W15)				
HLA-Aw23	(W23)	HLA-Bw16	(W16)				
HLA-Aw24	(W24)	HLA-Bw17	(W17)				
HLA-Aw25	(W25)	HLA-Bw21	(W21)				
HLA-Aw26	(W26)	HLA-Bw22	(W22)				
HLA-Aw30	(W30)	HLA-Bw35	(W5)				
HLA-Aw31	(W31)	HLA-Bw37	(TY)				
HLA-Aw32	(W32)	HLA-Bw38	(W16.1)				
HLA-Aw33	(W19.6)	HLA-Bw39	(W16.2)				
HLA-Aw34	(Malay 2)	HLA-Bw40	(W10)				
HLA-Aw36	(Mo)	HLA-Bw41	(Sabell)				
HLA-Aw43	(BK)	HLA-Bw42	(MWA)				

*The designations in brackets are according to the old HLA terminology.

+The letter w indicates the terminology suggested at the latest workshop on Histocompatibility Testing, but not yet accepted by WHO.

表四 植體抗宿主疾病嚴重性之整體臨床分度

Overall Clinical Grading of Severity of Graft-versus-
Host Disease.

GRADE DEGREE OF ORGAN INVOLVEMENT

- I + to + + skin rash; no gut involvement; no liver involvement; no decrease in clinical performance.
- II + to ++ + skin rash; + gut involvement or + liver involvement (or both); mild decrease in clinical performance.
- III ++ to +++ skin rash; ++ to + + + gut involvement or ++ to + + + liver involvement (or both); marked decrease in clinical performance.
- IV Similar to grade III with ++ to + + + organ involvement & extreme decrease in clinical performance.

表二 骨髓移植登記顧問委員會所用之骨髓移植接長現象的標準

Criteria for Engraftment of Bone Marrow Adopted by the Advisory Committee of the Bone Marrow Transplant Registry*

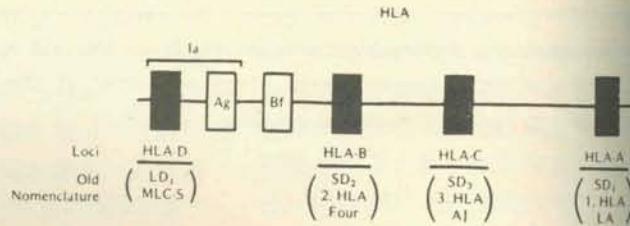
- A. Acceptable direct evidence for engraftment (chimerism)
 - 1. Appearance of donor sex chromosome in bone marrow
 - 2. Appearance of donor sex chromosome in blood
 - 3. Appearance of donor HLA antigen on lymphocytes
 - 4. Appearance of donor RBC antigen
 - 5. Appearance of donor granulocyte antigen or marker
 - 6. Appearance of donor platelet antigen
 - 7. Appearance of donor serum allotype
- B. Indirect evidence of engraftment (chimerism)
 - 1. Specific tolerance of donor tissue
 - 2. Graft-versus-host disease
 - 3. Appearance of donor immune function
- C. Acceptable evidence for bone marrow
 - 1. Prompt rise in reticulocyte, platelet or white blood cell counts following lethal (or near lethal) whole body irradiation or cytotoxic drug therapy
 - 2. Increase in peripheral blood lymphocyte count in patients with lymphopenic immunodeficiency disorders
 - 3. Appearance of previously absent immune competence in patients with immunodeficiency disorders

表三 擬議中之依器官系統所定的植體抗宿主疾病的臨床分期

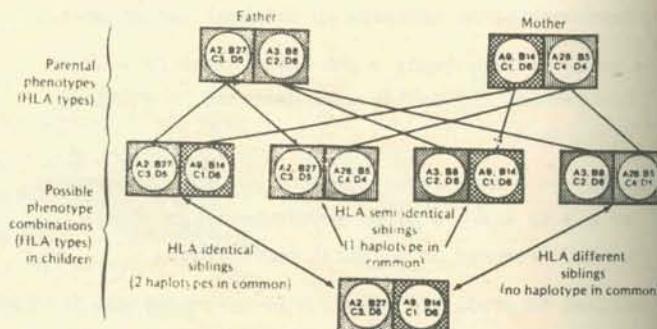
Proposed Clinical Stage of Graft-versus-Host Disease According to Organ System.

	STAGE	SKIN	LIVER	INTESTINAL TRACT
	+	Maculopapular rash 25% of body surface	Bilirubin 2-3mg/100 ml	> 500 ml diarrhea/day
	++	Maculopapular rash 25-50% body surface	Bilirubin 3-6 mg/100ml	> 1000 ml diarrhea/day
	+++	Generalized ery-throderma	Bilirubin 6-15mg/100 ml	> 1500 ml diarrhea/day
	++++	Generalized ery-throderma with bullous formation & desquamation	Bilirubin > 15mg/100 ml	Severe abdominal pain, with or without ileus

圖一 主要人類組織符合抗原基因位置



圖二 HLA 抗原之孟德爾氏遺傳法則



參考資料

1. Jacobsen L O, Simmons E L, et al : The role of the spleen in radiation injury and recovery. *J. Lab. Clin. Med.* 35 : 746-770, 1950.
2. Lorenz E, Uphoff D, Ried TR, et al : Modification of irradiation injury in mice and guinea pigs by bone marrow injection. *J. Natl. Cancer Inst.* 12 : 197-201, 1951.
3. Nowell PC, Cole LJ, et al : Growth and continued function of rat marrow cells in X-irradiated mice. *Cancer Res.* 16 : 258-261, 1956.
4. Ford CE, Hamerton JL, Barnes DWH, et al : Cytological identification of radiation chimeras. *Nature* 177 : 452-454, 1956.
5. Thomas ED, Lochte HL Jr., et al : Intravenous infusion of bone marrow in patients receiving radiation and chemotherapy. *N. Engl. J. Med.* 257 : 491-496, 1957.
6. Santo Gw : Application of marrow graft in human disease. *Am. J. Path.* 65 : 653-668, 1971.
7. Alexander F, Einstein AB, et al : Bone marrow transplantation for hematologic neoplasia in 16 patients with identical twins. *N. Engl. J. Med.* 290 : 1299-1393, 1974.
8. Storb R, Thomas ED, et al : Allogeneic marrow grafting for treatment of aplastic anemia. *Blood* 43 : 157-179, 1974.
9. Levine MD, Camitta BM, et al : The medical ethic of bone marrow transplantation in childhood. *J. Pediatr.* 86 : 145-150, 1975.
10. Biggar WD, Good RA, et al : Immunological reconstitution of a patient with combined immunodeficiency disease. *J. Pediatr.* 81 : 301-306, 1972.
11. Bach FH, Joo P, et al : Bone marrow transplantation in a patient with Wiskott-Aldrich syndrome. *Lancet* 2; 1364-1366, 1968.
12. Meuwissen HJ, Gatti RA, et al : Treatment of lymphopenic hypogammaglobulinemia and bone marrow aplasia by transplantation of allogeneic marrow. *N. Engl. J. Med.* 281 : 691-697, 1969.
13. Thomas ED, Lochte HL Jr., et al : Sublethal whole-body irradiation and isologous marrow transplantation in man. *J. Clin. Invest.* 38 : 1709-1716, 1959.
14. Thomas ED, Storb R, et al : Bone marrow transplantation. *N. Engl. J. Med.* 292 : 832-843, 1975.
15. Mathé G, Amiel JL, et al : Hematopoietic chimera in man after allogeneic bone marrow transplantation : Control of the secondary syndrome. *Br. Med. J.* 2 : 1633-1635, 1963.
16. Thomas ED, Storb R : Technic for human marrow grafting. *Blood* 36: 507-515, 1970.
17. Fass L, Thomas ED, et al : Studies on immunological activity following syngeneic or allogeneic marrow graft in man. *Transplantation* 16: 630-640, 1973.

18. Bleyer WA, et al : Long - term remission from acute myelogenous leukemia after bone marrow transplantation and recovery from acute graft-versus-host reaction and prolonged immunoincompetence. *Blood* 45: 171-181, 1975.
19. Halterman RH, Graw RG, et al : Immunocompetence following allogeneic bone marrow transplantation in man , *Transplantation* 14 : 689 , 1972.
20. Thomas ED, Storb R, et al : Bone marrow transplantation. *N. Engl. J. Med.* 292: 895-902, 1975.
21. Glucksberg H, Storb R, et al : Clinical manifestation of marrow from HL-A-matched sibling donors. *Transplantation* 18 : 295-304, 1974.
22. Storb R, Gluckman E, et al : Treatment of established human graft-versus- host disease by antilymphocyte globulin. *Blood* 44 : 57-75 1974.
23. Thierfelder S, Rodt H, : Antilymphocyte antibodies and marrow transplantation : V. Suppression of secondary disease by host-versus- graft reaction. *Transplantation* 23 : 87-92, 1977.
24. Owens AH, et al : The effect of cytotoxic drugs on graft-versus- host disease in mice . *Transplantation* 11 : 378-382, 1971.
25. Storb R, Kolb HJ, et al : Treatment of graft- versus - host disease in dog by antithymocyte serum or prednisone, *Blood* 42: 601-609, 1973.
26. Allen EM, Gengozian N : Effect of antithymocyte globulin pretreatment on immunological reconstitution of lethal irradiated animals. *Transplantation* 19 : 456-474, 1975.
27. Cianciolo GJ, Jensen JA : In vivo and in vitro effect of acute graft-versus - host serum in the rat. *Transplantation* 23: 303-309, 1977.
28. Cheever NA, Einstein AB, et al : Reduction of fatal graft versus-host disease by ³H-thymidine suicide of donor cell culture with host cell. *Transplantation* 23 : 299-302, 1977.
29. Im HM, Simmons RL : Modification of graft-versus-host disease by neuraminidase treatment of donor cells. *Transplantation* 12 : 472-478, 1971.
30. Cornelius EA : Induction of both host-and donor - type tumors as a result of the graft- versus-host reaction. *Transplantation* 13;589-591, 1972.
31. Hans EF; Graft-versus -host reactions and the viral induction of mouse lymphoma . *Cancer Res.* 32: 270-275, 1972.
32. Hellström I, Storb R, et al : Colony inhibition of fibroblast from chimeric dogs mediated by the dogs' own lymphocyte and specifically abrogated by serum. *Pro. Natl. Acad. Sci. USA* 66:65-71, 1970.
33. Droege W, Mayor W: Graft-versus-host reactivity and inhibitory serum factors in allograft - tolerant chickens.